dc_1415_17

MTA DOKTORI ÉRTEKEZÉS

FAMILIÁRIS KARDIOLÓGIAI KÓRKÉPEK MORFOLÓGIAI, GENETIKAI ÉS KLINIKAI VIZSGÁLATA

DR. SEPP RÓBERT



SZEGEDI TUDOMÁNYEGYETEM ÁLTALÁNOS ORVOSI KAR II. SZ. BELGYÓGYÁSZATI KLINIKA ÉS KARDIOLÓGIAI KÖZPONT

2017

TARTALOMJEGYZÉK

Publikációs lista	9
Rövidítések jegyzéke	15
1. BEVEZETÉS	
1.1 FAMILIÁRIS KARDIOLÓGIAI KÓRKÉPEK	
1.1.1. HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIA	19
1.1.1.1. A HCM molekuláris genetikája	19
1.1.1.2. HCM fenokópiák	
1.1.1.2.1. Danon betegség	20
1.1.1.2.2. Fabry betegség	20
1.1.1.2.3. Transthyretin amyloidosis	21
1.1.1.2.4. Mitochondriális cardiomyopathia	22
1.1.2. IONCSATORNA BETEGSÉGEK	
1.1.2.1. Hosszú QT szindróma (long QT syndrome, LQTS)	23
1.1.2.2. Andersen-Tawil szindróma	24
1.1.2.3. Timothy szindróma	24
1.1.2.4. Familiáris bradycardia	25
1.2. ARITMOGÉN TÉNYEZŐK HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHI	ÁBAN
1.2.1. Életet veszélyeztető kamrai arrhythmiák és hirtelen szívhalál	
hypertrophiás cardiomyopathiában	26
1.2.2. 'Myofiber disarray', intercalaris discus és gap junction	27
1.2.3. A testfelszíni EKG repolarizációs paraméterei a hirtelen szívhalál előrejelzésére hypertrophiás cardiomyopathiában	27
1.3. PERKUTÁN TRANSZLUMINÁLIS SEPTALIS MYOCARDIUM	
ABLATIO HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIÁBAN	28
2. CÉLKITŰZÉSEK	32

3. BETEGEK ÉS MÓDSZEREK

3.1. ARRHYTHMOGÉN TÉNYEZŐK MORFOLÓGIAI ÉS KLINIKAI VIZSGÁLATA HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIÁBAN	
3.1.1. INTERCELLULÁRIS JUNKCIÓK ELTÉRÉSEINEK VIZSGÁLATA HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIÁBAN	35
3.1.1.1. Betegek	
3.1.1.2. Módszerek	
3.1.2. REPOLARIZÁCIÓS PARAMÉTEREK VIZSGÁLATA	
HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIÁBAN	35
3.1.2.1. Betegek	
3.1.2.2. Módszerek	
3.2. KÓROKI MUTÁCIÓK AZONOSÍTÁSA ÉS FENOTÍPUS-GENOTÍPUS ÖSSZEFÜGGÉSEK VIZSGÁLATA FAMILIÁRIS ARRHYTHMOGÉN KARDIOLÓGIAI KÓRKÉPEKBEN	
3.2.1. KÓROKI MUTÁCIÓK AZONOSÍTÁSA ÉS FENOTÍPUS-GENOTÍPUS ÖSSZEEÜCCÉSEK VIZSCÁLATA UVDERTROPULÁS	
CARDIOMYOPATHIÁBAN	37
3.2.1.1. Betegek	0,
3.2.1.2. Módszerek	
3.2.2. KÓROKI MUTÁCIÓK AZONOSÍTÁSA ÉS FENOTÍPUS-GENOTÍPUS ÖSSZEFÜGGÉSEK VIZSGÁLATA HYPERTROPHIÁS	
CARDIOMYOPATHIA FENOKÓPIÁIBAN	39
3.2.2.1 LAMP2 génmutációk azonosítása Danon betegség gyanúja esetén	39
3.2.2.1.1 Betegek	
3.2.2.1.2 Módszerek	
3.2.2.2 A GLA génmutációk azonosítása Fabry betegség gyanúja esetén	45
3.2.2.1 Betegek	
3.2.2.1.2 Módszerek	
3.2.2.3. A TTR génmutációk azonosítása transthyretin amyloidosis gyanúja	
esetén	46
3.2.2.3.1 Betegek	
3.2.2.3.2 Módszerek	

3.2.2.4. Mitochondriális génmutáció azonosítása dominálóan hypertrop cardiomyopathia képében megjelenő szisztémás kórképben	hiás 49
3.2.2.4.1 Beteg	
3.2.2.4.2 Módszer	
3.2.3. KÓROKI MUTÁCIÓK AZONOSÍTÁSA ÉS FENOTÍPUS-GENOTÍPU ÖSSZEFÜGGÉSEK VIZSGÁLATA ÖRÖKLETES IONCSATORNA	JS
BETEGSÉGEKBEN	51
3.2.3.1 Egy új KCNJ2 génmutáció, Val302del, azonosítása és funkcionál	lis
jellemzése Andersen-Tawil szindrómában	51
3.2.3.1.1 Betegek	
3.2.3.1.2 Módszer	
3.2.3.2 Timothy szindróma 1 genotípusának azonosítása syndactylia	
és lényegi extrakardiális manifesztációk nélkül	52
3.2.3.2.1 Beteg	
3.2.3.2.2 Módszer	
3.2.3.3 Egy új 'splice site' <i>HCN4</i> génmutáció, c.1737+1 G>T, azonosítás	a
csökkent szívfrekvencia-válasszal, alacsonyabb chronotrop kompetenci	ával
és megnövekedett rövid távú szívfrekvencia variábilitással jellemzett	
familiáris bradycardia esetében	54
3.2.3.3.1 Betegek	
3.2.3.3.2 Módszer	
3.3. MEGFIGYELÉSEK PERKUTÁN TRANSZLUMINÁLIS SEPTALIS MYOCARDIUM ABLATIOVAL (PTSMA) KAPCSOLATBAN HYPERTR CARDIOMYOPATHIÁBAN	OPHIÁS
3.3.1. ABNORMIS KOLLATERÁLIS ÖSSZEKÖTTETÉSEK SEPTALIS ÁG	GAK
KÖZÖTT HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIÁBAN PTSMA SORÁN	N 58
3.3.1.1 Beteg	
3.3.1.2 Módszer	
3.3.1.2 Módszer 3.3.2. PERKUTÁN TRANSZLUMINÁLIS SEPTALIS ABLATIO EREDMÉ MEGÍTÉLÉSE ÚJ METODIKÁKKAL	NYÉNEK 59
3.3.1.2 Módszer 3.3.2. PERKUTÁN TRANSZLUMINÁLIS SEPTALIS ABLATIO EREDMÉ MEGÍTÉLÉSE ÚJ METODIKÁKKAL 3.3.2.1. Myocardiális perfúzió csökkenésének kimutatása	NYÉNEK 59
3.3.1.2 Módszer 3.3.2. PERKUTÁN TRANSZLUMINÁLIS SEPTALIS ABLATIO EREDMÉ MEGÍTÉLÉSE ÚJ METODIKÁKKAL 3.3.2.1. Myocardiális perfúzió csökkenésének kimutatása videodenzitometrián alapuló idő-denzitás görbe segítségével PTSMA ut	NYÉNEK 59 tán 59
3.3.1.2 Módszer 3.3.2. PERKUTÁN TRANSZLUMINÁLIS SEPTALIS ABLATIO EREDMÉ MEGÍTÉLÉSE ÚJ METODIKÁKKAL 3.3.2.1. Myocardiális perfúzió csökkenésének kimutatása videodenzitometrián alapuló idő-denzitás görbe segítségével PTSMA ut 3.3.2.1.1 Beteg	NYÉNEK 59 tán 59

dimenziós 'speckle tracking' echocardiographia segítségével	61
3.3.2.2.1 Betegek	
3.3.2.2.2 Módszer	
4. EREDMÉNYEK	
4.1 ARRHYTHMOGÉN TÉNYEZŐK MORFOLÓGIAI ÉS KLINIKAI	
VIZSGALATA HYPERTROPHIAS CARDIOMYOPATHIABAN	
4.1.1. INTERCELLULARIS JUNKCIOK ELTERESEINEK VIZSGALATA	_
HYPERTROPHIAS CARDIOMYOPATHIABAN	62
4.1.1.1. Standard szövettan	62
4.1.1.2. Az intercalaris discusok szövettani jellegzetességei	
a kontroll mintákban	62
4.1.1.3. A dezmoszómák eloszlása a 'myofiber disarray'	
által érintett területeken	63
4.1.1.4. Az gap junction-ök eloszlása a 'myofiber disarray'	
által érintett területeken	64
4.1.2. REPOLARIZÁCIÓS PARAMÉTEREK VIZSGÁLATA HYPERTROPHIÁS	

3.3.2.2. A septalis strain változásának kimutatása PTSMA után három-

68

4.1.2. REPOLARIZACIOS PARAMETEREK VIZSGALATA HYPERTROPHIAS	
CARDIOMYOPATHIÁBAN	66
4.1.2.1. EKG paraméterek a HCM betegekben és kontrollokban	66
4.1.2.2. A repolarizációs parametérek közötti korreláció HCM betegekben	67
4.1.2.3. A repolarizációs és echocardiographiás paraméterek korrelációja	
HCM betegekben	67

4.1.2.4. A repolarizációs paraméterek és a bal kamra hypertrophia indexeinek korrelációja HCM betegekben

4.2. KÓROKI MUTÁCIÓK AZONOSÍTÁSA ÉS FENOTÍPUS-GENOTÍPUS ÖSSZEFÜGGÉSEK VIZSGÁLATA FAMILIÁRIS ARRHYTHMOGÉN KARDIOLÓGIAI KÓRKÉPEKBEN

cardiomyopathiában szenvedő betegekben	70
4.2.1.1. MYBPC3 génmutációk azonosítása magyar hypertrophiás	
CARDIOMYOPATHIÁBAN	70
ÖSSZEFÜGGÉSEK VIZSGÁLATA HYPERTROPHIÁS	
4.2.1. KÓROKI MUTÁCIÓK AZONOSÍTÁSA ÉS FENOTÍPUS-GENOTÍPUS	

4.2.1.2. MYBPC3 génmutációt hordozó magyar hypertrophiás	
cardiomyopathiában szenvedő betegek családjainak klinikai és genetikai	
vizsgálata	72
4.2.1.3. A MYBPC3 gén p.Gln1233Ter mutációjának analízise	
3 hordozó családban	74
4.2.2 KÓROKI MUTÁCIÓK AZONOSÍTÁSA ÉS FENOTÍPUS-GENOTÍPUS	
ÖSSZEFÜGGÉSEK VIZSGÁLATA HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIA	
FENOKÓPIÁIBAN	76
4.2.2.1 LAMP2 génmutációk azonosítása Danon betegség esetén	76
4.2.2.2 GLA génmutációk azonosítása Fabry betegség esetén	77
4.2.2.2.1 p.Ile239Met mutáció	78
4.2.2.3 TTR génmutációk azonosítása transthyretin amyloidosis esetén	81
4.2.2.4 Mitochondriális génmutáció azonosítása dominálóan hypertrophiás	
cardiomyopathia képében megjelenő szisztémás kórképben	82
4.2.3. KÓROKI MUTÁCIÓK AZONOSÍTÁSA ÉS FENOTÍPUS-GENOTÍPUS	
ÖSSZEFÜGGÉSEK VIZSGÁLATA ÖRÖKLETES IONCSATORNA	
BETEGSÉGEKBEN	83
4.2.3.1 Egy új KCNJ2 génmutáció, Val302del, azonosítása és funkcionális	
jellemzése Andersen-Tawil szindrómában	83
4.2.3.2 Timothy szindróma 1 genotípusának azonosítása syndactylia	
és lényegi extrakardiális manifesztációk nélkül	84
4.2.3.3 Egy új 'splice site' <i>HCN4</i> génmutáció, c.1737+1 G>T, azonosítása	
csökkent szívfrekvencia-válasszal, alacsonyabb chronotrop kompetenciával	I
és megnövekedett rövid távú szív-frekvencia variábilitással jellemzett	
familiáris bradycardia esetében	86

4.3. MEGFIGYELÉSEK PERKUTÁN TRANSZLUMINÁLIS SEPTALIS MYOCARDIUM ABLATIOVAL (PTSMA) KAPCSOLATBAN HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIÁBAN

4.3.1. ABNORMIS KOLLATERÁLIS ÖSSZEKÖTTETÉSEK SEPTALIS ÁGAK	
KÖZÖTT HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIÁBAN PTSMA SORÁN	92
4.3.2. PERKUTÁN TRANSZLUMINÁLIS SEPTALIS ABLATIO EREDMÉNYÉ	NEK
MEGÍTÉLÉSE ÚJ METODIKÁKKAL	95
4.3.2.1. Myocardiális perfúzió csökkenésének kimutatása videodenzitometria	án
alapuló idő-denzitás görbe segítségével PTSMA után	95
4.3.2.2. A septalis strain változásának kimutatása PTSMA után három-	
dimenziós 'speckle tracking' echocardiographia segítségével	96

5. MEGBESZÉLÉS

5.1 ARRHYTHMOGÉN TÉNYEZŐK MORFOLÓGIAI ÉS KLINIKAI VIZSGÁLATA HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIÁBAN	
5.1.1 INTERCELLULÁRIS JUNKCIÓK ELTÉRÉSEINEK VIZSGÁLATA HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIÁBAN	97
5.1.2 REPOLARIZÁCIÓS PARAMÉTEREK VIZSGÁLATA HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIÁBAN	99
5.2 KÓROKI MUTÁCIÓK AZONOSÍTÁSA ÉS FENOTÍPUS-GENOTÍPUS összepülgeések vizse ál atta famil lédis addivitivnogén	
OSSZEFUGGESEK VIZSGALATA FAMILIARIS ARRHYTHMOGEN KARDIOLÓGIAI KÓRKÉPEKBEN	
5.2.1 KÓROKI MUTÁCIÓK AZONOSÍTÁSA ÉS FENOTÍPUS-GENOTÍPUS ÖSSZEFÜGGÉSEK VIZSGÁLATA HYPERTROPHIÁS	
CARDIOMYOPATHIÁBAN	101
5.2.1.1 <i>MYBPC3</i> génmutációk azonosítása magyar hypertrophiás cardiomyopathiában szenvedő betegekben	101
5.2.2 KÓROKI MUTÁCIÓK AZONOSÍTÁSA ÉS FENOTÍPUS-GENOTÍPUS ÖSSZEFÜGGÉSEK VIZSGÁLATA HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIA	105
FENOKOPIAIBAN	105
5.2.2.1 LAMP2 gennutációk azonosítasa Danon belegekben	105
5.2.2.2. A OLA gennutációk azonosítása transthyretin amyloidosisos	100
betegekben	108
5.2.3. KÓROKI MUTÁCIÓK AZONOSÍTÁSA ÉS FENOTÍPUS-GENOTÍPUS ÖSSZEFÜGGÉSEK VIZSGÁLATA ÖRÖKLETES IONCSATORNA BETEGSÉGEKBEN	110
5.2.3.1 Egy új KCNJ2 génmutáció, Val302del, azonosítása és funkcionális	_
jellemzése Andersen-Tawil szindrómában	110
5.2.3.2 Timothy szindróma 1 genotípusának azonosítása syndactylia és lénye extrakardiális manifesztációk nélkül	gi 111
5.2.3.3 Egy új 'splice site' <i>HCN4</i> génmutáció, c.1737+1 G>T, azonosítása	
csökkent szívfrekvencia-válasszal, alacsonyabb chronotrop kompetenciával	és
megnovekedett rovid tavu szivírekvencia variábilitással jellemzett famíliáris bradvcardia esetében	115

5.3. MEGFIGYELÉSEK PERKUTÁN TRANSZLUMINÁLIS SEPTALIS	
MYOCARDIUM ABLATIOVAL (PTSMA) KAPCSOLATBAN HYPERTROPH	IÁS
CARDIOMYOPATHIÁBAN	
5.3.1. ABNORMIS KOLLATERÁLIS ÖSSZEKÖTTETÉSEK SEPTALIS ÁGAK	
KÖZÖTT HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIÁBAN PTSMA SORÁN	118
5.3.2. PERKUTÁN TRANSZLUMINÁLIS SEPTALIS ABLATIO EREDMÉNYÉN	NEK
MEGÍTÉLÉSE ÚJ METODIKÁKKAL	119
6. ÖSSZEFOGLALÁS ÉS SAJÁT MEGÁLLAPÍTÁSOK	122
7. REFERENCIÁK	125
Köszönetnyilvánítás	140
APPENDIX I. Intercelluláris junkciók eltéréseinek vizsgálata hypertrophiás	1 4 1
cardiomyopathiaban	141
APPENDIX II. Repolarizációs paraméterek vizsgálata hypertrophiás	
cardiomyopathiában	143
APPENDIX III. A genetikai vizsgálatok részletes metodológiája	145
APPENDIX IV. A célzott újraszekvenálás során lefedett ioncsatorna és ioncsatorn	1a-
asszociált gének listája	148
APPENDIX V. Az Andersen-Tawil szindrómát okozó <i>KCNJ2</i> Val302del génmutác funkcionális jellemzésének részletes metodikája	ció 150
APPENDIX VI. A HCN4 c.1737+1 G>T mutációt hordozó családtagok szívfrekvel	ncia
válaszának és szívfrekvencia variábiltás paramétereinek meghatározása	153
APPENDIX VII: A HCM-es betegcsoportban észlelt <i>MYBPC3</i> génmutációk elektroferogramjai	155
APPENDIX VIII: Az azonosított <i>MYBPC3</i> génmutációt hordozó index betegek részletes kórtörténetei	157
APPENDIX IX: Az azonosított <i>GLA</i> génmutációt hordozó index betegek részletes kórtörténetei	160
APPENDIX X. Az Andersen-Tawil szindrómát okozó KCNJ2 Val302del	
génmutáció funkcionális jellemzése	162

Publikációs lista

A doktori értekezés alapját képző 'in extenso' saját közlemények

- 1. **Sepp R**, Severs NJ, Gourdie RG. Altered patterns of cardiac intercellular junction distribution in hypertrophic cardiomyopathy. *HEART* 76:(5) pp. 412-417. (1996)
- 2. Orosz A, Baczko I, Nagy V, Gavaller H, Csanady M, Forster T, Papp JG, Varro A, Lengyel C, **Sepp R**. Short-term beat-to-beat variability of the QT interval is increased and correlates with parameters of left ventricular hypertrophy in patients with hypertrophic cardiomyopathy. *CANADIAN JOURNAL OF PHYSIOLOGY AND PHARMACOLOGY* 93:(9) pp. 765-772. (2015)
- Tóth T, Sepp R, Orosz A, Nagy V, Pálinkás A, Hőgye M, Csanády M, Forster T. A myozinkötő C-fehérje gén (*MYBPC3*) mutációszűrése magyar hypertrophiás cardiomyopathiás betegekben. *CARDIOLOGIA HUNGARICA* 39: pp. 318-324. (2009)
- Tóth T, Sepp R, Orosz A, Nagy V, Pálinkás A, Hőgye M, Csanády M, Forster T. Miozinkötő C fehérje (*MYBPC3*) génmutációt hordozó hypertrophiás cardiomyopathiás családok klinikai és genetikai analízise. *MAGYAR BELORVOSI ARCHIVUM* 63:(1) pp. 3540. (2010)
- 5. Toth T, Nagy V, Faludi R, Csanady M, Nemes A, Simor T, Forster T, Sepp R. The Gln1233ter mutation of the myosin binding protein C gene: Causative mutation or innocent polymorphism in patients with hypertrophic cardiomyopathy? *INTERNATIONAL JOURNAL OF CARDIOLOGY* 153:(2) pp. 216-219. (2011)
- Csanyi B, Popoiu A, Hategan L, Hegedus Z, Nagy V, Racz K, Hogye M, Saghy L, Ivanyi B, Csanady M, Forster T, Sepp R. Identification of two novel *LAMP2* gene mutations in Danon disease. *CANADIAN JOURNAL OF CARDIOLOGY* 32:(11) pp. 1355.e23-1355.e30. (2016)
- Csányi B, Nagy V, Hategan L, Borbás J, Tringer A, Herczeg B, Forster T, Sepp R. Fabry-betegség szűrése többszervi érintettséget mutató hipertrófiás cardiomyopathia eseteiben. *CARDIOLOGIA HUNGARICA* 46: pp. 158-164. (2016)
- Csányi B, Hategan L, Nagy V, Obál I, Varga ET, Borbás J, Tringer A, Eichler S, Forster T, Rolfs A, Sepp R. Identification of a novel *GLA* gene mutation, p.Ile239Met, in Fabry disease with a predominant cardiac phenotype. *INTERNATIONAL HEART JOURNAL* In press: Paper 10.1536/ihj.16-361. (2017)
- Hategan L, Csányi B, Nagy V, Kis O, Kohári M, Ágoston G, Sághy L, Varga A, Iványi B, Forster T, Sepp R. Transthyretin génmutáció azonosítása hipertrófiás cardiomyopathia képében megjelenő amyloidosisban. CARDIOLOGIA HUNGARICA 46:(4) pp. 225-230. (2016)

- 10. Tringer A, Grosz Z, Nagy V, Gál A, Csányi B, Hategan L, Borbás J, Gavallér H, Pálinkás E, Forster T, Molnár MJ, Sepp R. Mitochondriális génmutáció igazolása dominálóan hypertrophiás cardiomyopathia képében megjelenő szisztémás kórképben [Identification of a mitochondrial gene mutation in a systemic disease manifesting primarily as hypertrophic cardiomyopathy]. CARDIOLOGIA HUNGARICA 47: pp. 135-138. (2017)
- 11. Ordog B, Hategan L, Kovacs M, Seprenyi G, Kohajda Z, Nagy I, Hegedus Z, Kornyei L, Jost N, Katona M, Szekeres M, Forster T, Papp JG, Varro A, Sepp R. Identification and functional characterisation of a novel *KCNJ2* mutation, Val302del, causing Andersen-Tawil syndrome. *CANADIAN JOURNAL OF PHYSIOLOGY AND PHARMACOLOGY* 93:(7) pp. 569-575. (2015)
- Sepp R, Hategan L, Bácsi A, Cseklye J, Környei L, Borbás J, Széll M, Forster T, Nagy I, Hegedűs Z. Timothy syndrome 1 genotype without syndactyly and major extracardiac manifestations. *AMERICAN JOURNAL OF MEDICAL GENETICS PART A* 173:(3) pp. 784-789. (2017)
- 13. Hategan L, Csányi B, Ördög B, Kákonyi K, Tringer A, Kiss O, Orosz A, Sághy L, Nagy I, Hegedűs Z, Rudas L, Széll M, Varró A, Forster T, Sepp R. A novel 'splice site' *HCN4* gene mutation, c.1737+1 G>T, causes familial bradycardia, reduced heart rate response, impaired chronotropic competence and increased short-term heart rate variability. *INTERNATIONAL JOURNAL OF CARDIOLOGY* 17: Paper 30089-X. (2017)
- 14. Sepp R, Pálinkás A, Rigopoulus A, Ungi I, Nagy V, Ruzsa Z, Horváth T, Seggewiss H, Csanády M, Forster T. Kontraszt echokardiográfia vezérelt perkután transzluminális septalis myocardium ablatio (PTSMA) hipertrófiás cardiomyopathiában: Contrast echocardiography guided percutaneous transluminal septal myocardium ablation (PTSMA) in hypertrophic cardiomyopathy. *CARDIOLOGIA HUNGARICA* 37:(2) pp. 113-119. (2007)
- 15. Rigopoulos A, Sepp R, Palinkas A, Ungi I, Kremastinos D Th, Seggewiss H. Alcohol septal ablation for hypertrophic obstructive cardiomyopathy: Collateral vessel communication between septal branches. *INTERNATIONAL JOURNAL OF CARDIOLOGY* 113:(2) pp. E67-E69. (2006)
- Nemes A, Kalapos A, Sasi V, Ungi T, Ungi I, Forster T, Sepp R. Videodensitometric time-density curve change after alcohol septal ablation of obstructive hypertrophic cardiomyopathy. *NETHERLANDS HEART JOURNAL* 23:(2) pp. 143-144. (2015)
- 17. Nemes A, Domsik P, Kalapos A, Gavaller H, Forster T, Sepp R. Quantification of changes in septal strain after alcohol septal ablation in hypertrophic obstructive cardiomyopathy-cases from the three-dimensional speckle tracking echocardiographic MAGYAR-Path study. ECHOCARDIOGRAPHY-A JOURNAL OF CARDIOVASCULAR ULTRASOUND AND ALLIED TECHNIQUE 30:(9) pp. E289-E291. (2013)

A doktori értekezés témakörében megjelent 'in extenso' saját közlemények

- Blazsó P, Kákonyi K, Forster T, Sepp R. Cardiomyopathia és ioncsatorna-betegek regisztere: a szegedi CardioGen regiszter [Cardiomyopathy and ion channel diseases registry: the Szeged CardioGen Registry]. ORVOSI HETILAP 158:(3) pp. 101-105. (2017)
- Domsik P, Kalapos A, Chadaide S, Sepp R, Hausinger P, Forster T, Nemes A. Threedimensional speckle tracking echocardiography allows detailed evaluation of left atrial function in hypertrophic cardiomyopathy-insights from the MAGYAR-Path study. ECHOCARDIOGRAPHY-A JOURNAL OF CARDIOVASCULAR ULTRASOUND AND ALLIED TECHNIQUES 31:(10) pp. 1245-1252. (2014)
- 3. Gavaller H, **Sepp R**, Csanady M, Forster T, Nemes A. Hypertrophic cardiomyopathy is associated with abnormal echocardiographic aortic elastic properties and arteriograph-derived pulse-wave velocity. *ECHOCARDIOGRAPHY-A JOURNAL OF CARDIOVASCULAR ULTRASOUND AND ALLIED TECHNIQUES* 28:(8) pp. 848-852.(2011)
- 4. Gavallér H, **Sepp R**, Csanády M, Forster T, Nemes A. Az aorta tágulékonyságának vizsgálata echokardiográfiával hipertrófiás cardiomyopathiás betegekben. *CARDIOLOGIA HUNGARICA* 41:(1) pp. 8-12. (2011)
- Sepp R. Hirtelen szívhalálhoz vezető öröklődő kardiológiai kórképek klinikai és molekuláris genetikája. In: Lengyel Csaba, Márton János, Török László (szerk.) Sportorvosi alapismeretek. Szeged: SZTE Általános Orvostudományi Kar, 2014. pp. 95-118. (ISBN:978-963-306-345-3)
- 6. **Sepp R**. Hosszú QT szindróma: az ioncsatornák hirtelen szívhalált okozó betegsége. *ORVOSTOVÁBBKÉPZŐ SZEMLE* 18:(3) pp. 63-70. (2011)
- Sepp R. Monogénesen öröklődő cardiovascularis betegségek. ORVOSKÉPZÉS 86:(2-3) pp. 107-109. (2011)
- Sepp R, Tóth T, Nagy V, Sághy L, Carlo N, Józan-Jilling M, Silvia P, Csanády M, Forster T. Az első *KCNE1*-génmutáció azonosítása magyar hosszú QT-szindrómás betegben. *CARDIOLOGIA HUNGARICA* 40:(3) pp. 197-202. (2010)
- 9. Nemes A, Balazs E, Soliman OI, **Sepp R**, Csanady M, Forster T. Long-term prognostic value of coronary flow velocity reserve in patients with hypertrophic cardiomyopathy: 9-year follow-up results from SZEGED study. *HEART AND VESSELS* 24:(5) pp. 352-356. (2009)
- Sepp R. A szív ioncsatornáinak molekuláris biológiája. In: Fazekas T, Merkely B, Papp JGy, Tenczer J (szerk.) Klinikai szív-elektrofiziológia és aritmológia. 1120 p. Budapest: Akadémiai Kiadó, 2009. pp. 47-75. (ISBN:978-963-05-8671-9)
- 11. Tóth T, Orosz A, Csanády M, Hőgye M, Forster T, Sepp R. Klinikai és genetikai szűrés veleszületett süketnémasággal társult hypertrophiás cardiomyopathia által érintett családban. BULLETIN OF MEDICAL SCIENCES / ORVOSTUDOMÁNYI ÉRTESÍTŐ 82: pp. 92-94. (2009)
- 12. Csanády M, Sepp R, Tóth T, Orosz A, Nagy V, Hőgye M, Forster T. A myozin kötő C fehérje gén (*MYBPC3*) mutációjának azonosítása veleszületett süketnémasággal társult hypertrophiás cardiomyopathiában. *BULLETIN OF MEDICAL SCIENCES / ORVOSTUDOMÁNYI ÉRTESÍTŐ* 81:(1) pp. 23-25. (2008)
- 13. Losonczi L, Kádár K, **Sepp R**, Csanády M, Fekete Gy. Hypertrophiás cardiomyopathia genetikailag determinált szívbetegség a háziorvosi praxisban. *MAGYAR CSALÁDORVOSOK LAPJA* 1:(1) pp. 29-32. (2008)
- 14. Csanady M, Toth F, Hogye M, Vass A, **Sepp R**, Csanady M, Czigner J, Kiss JG, Jori J, Forster T. Hearing disturbances in hypertrophic cardiomyopathy. Is the

sensorineural disorder neurogenic or myogenic? *INTERNATIONAL JOURNAL OF CARDIOLOGY* 116:(1) pp. 53-56. (2007)

- 15. Sepp R, Csanády M, Napolitano C, Pálinkás A, Anastasakis A, Csanádi Z, Priori SG, Schwartz PJ, Forster T. Az első KCNQ1-génmutáció azonosítása hosszú QTszindrómás magyar betegben. CARDIOLOGIA HUNGARICA 36: pp. 11-16. (2006)
- 16. Csanády M, Sepp R. The long QT syndrome from the bedside to molecular genetic laboratory. The history of the first described Hungarian family: A hosszú QTszindróma a betegágytól a molekuláris genetikai laboratóriumig. Az első magyar eset genetikai analízisének története röviden. ORVOSI HETILAP 146:(39) pp. 2011-2016. (2005)
- 17. Csanády M, Hőgye M. **Sepp R**, Forster T. A cardiomyopathiák diagnosztikája és genetikája. *CARDIOLOGIA HUNGARICA* 34: pp. 13-32. (2004)
- 18. Csanády M, Hőgye M, Sepp R. Cardiomyopathiák. In: Kardiológiai Szakmai Kollégium (szerk.) Kardiológiai Útmutató 2004: Klinikai Irányelvek Kézikönyve. Diagnosztikus és terápiás ajánlások kardiológiai kórképekben: a kardiológiai szakmai kollégium irányelvei. Budapest: Medition Kiadó, 2004. pp. 67-85.
- Csanády M, Sepp R. A familiáris dilatatív cardiomyopathia és annak genetikája. BULLETIN OF MEDICAL SCIENCES / ORVOSTUDOMÁNYI ÉRTESÍTŐ 77: pp. 137-140. (2004)
- Hogye M, Mandi Y, Csanady M, Sepp R, Buzas K. Comparison of circulating levels of interleukin-6 and tumor necrosis factor-alpha in hypertrophic cardiomyopathy and in idiopathic dilated cardiomyopathy. *AMERICAN JOURNAL OF CARDIOLOGY* 94:(2) pp. 249-251. (2004)
- 21. Sepp R, Csanády M, Napolitano C, Sághy L, Pap R, Csanádi Z, Priori SG, Schwartz PJ, Forster T. Az első hosszú QT-szindrómát okozó génmutáció azonosítása magyar betegben. CARDIOLOGIA HUNGARICA 34: pp. 184-188. (2004)
- 22. Sepp R. Kóroki mutációk azonosítása örökletes kardiológiai betegségekben. *CARDIOLOGIA HUNGARICA* 34: pp. E92-E97. (2004)
- 23. Anastasakis A, Karandreas N, Stathis P, Rigopoulos A, Theopistou A, Sepp R, Elliott PM, Panagiotakos DB, Stefanadis C, Toutouzas P. Subclinical skeletal muscle abnormalities in patients with hypertrophic cardiomyopathy and their relation to clinical characteristics. *INTERNATIONAL JOURNAL OF CARDIOLOGY* 89:(2-3) pp. 249-256. (2003)
- 24. Csanády M, **Sepp R**. Genetikai tényezők szerepe a hypertrophiás cardiomyopathia prognózisában és kezelésében. *BULLETIN OF MEDICAL SCIENCES / ORVOSTUDOMÁNYI ÉRTESÍTŐ* 76: pp. 8-9. (2003)
- 25. Hőgye M, Mándi Y, **Sepp R**, Borthaiser A, Csanády M. Jelentősen emelkedett interleukin-6 szint hipertrófiás cardiomyopathiában. *CARDIOLOGIA HUNGARICA* 33:(4) pp. 227-231. (2003)
- Simor T, Tóth L, Sepp R, Csanádi M, Papp L, Repa I. Hipertrofiás kardiomiopátia,
 MRI diagnosztika, esetismertetés. *CARDIOLOGIA HUNGARICA* 33:(2) pp. 117-118. (2003)
- 27. Nemes A, Forster T, Sepp R, Pálinkás A, Thury A, Ungi I, Hőgye M, Csanády M. A transoesophagealis echocardiographiával vizsgált coronaria áramlás jellegzetességei hypertrophiás cardiomyopathia eseteiben. CARDIOLOGIA HUNGARICA 32:(4) pp. 203-209. (2002)
- 28. Sepp R, Pálinkás A, Kertész E, Rampazzo A, Dongó Á, Jebelovszki É, Anastasakis A, Forster T, Danieli GA, Csanády M. Hypertrophiás cardiomyopathiát okozó génmutáció azonosítása a béta myozin nehéz lánc génben. CARDIOLOGIA HUNGARICA 30:(1) pp. 65-70. (2001)

- 29. **Sepp R**, Jebelovszki É, Borthaiser A, Dongó Á, Rampazzo A, Pálinkás A, Forster T, Anastasakis A, Danieli GA, Csanády M. A miozinkötő C fehérje gén új mutációjának azonosítása magyar hypertrophiás cardiomyopathiás családban. *MAGYAR BELORVOSI ARCHIVUM* 54: pp. 170-176. (2001)
- 30. Sepp R, Csanády M. Molecular genetics of the long QT syndrome: clinical aspects: A hosszú QT-szindróma molekuláris genetikája: klinikai vonatkozások. ORVOSI HETILAP 140:(47) pp. 2633-2638. (1999)
- 31. **Sepp R**, Csanády M. Clinical and molecular genetics of hypertrophic cardiomyopathy: A hypertrophiás cardiomyopathia klinikai és molekuláris genetikája. *ORVOSI HETILAP* 139:(33) pp. 1965-1971. (1998)
- 32. Sepp R. Mutációanalízis hypertrophiás cardiomyopathiában. CARDIOLOGIA HUNGARICA 26:(5. suppl.) pp. 15-18. (1997)
- 33. Csanády M, **Sepp R**. Molekuláris kardiológia. *MAGYAR BELORVOSI ARCHIVUM* 49: pp. 239-240. (1996)

További, a doktori értekezés témaköréhez nem kapcsolódó 'in extenso' saját közlemények

- Nyolczas N, Heltai K, Borbely A, Habon T, Jarai Z, Sziliczei E, Stadler P, Faludi R, Herczeg B, Papp E, Lakatos F, Nagy K, Katona A, Kovacs I, Tomcsanyi J, Nagy A, Sepp R. Magyar Szívelégtelenség Regiszter 2015–2016: Kezdeti eredmények [Hungarian Heart Failure Registry 2015–2016: Preliminary results]. ORVOSI HETILAP 158:(3) pp. 94-100. (2017)
- Sepp R. A dilatatív cardiomyopathia és a hypokinetikus nem-dilatatív cardiomyopathia új definíciója az ESC Szívizom- és Pericardium Betegségek Munkacsoportja állásfoglalása [Proposal for a revised definition of dilated cardiomyopathy, hypokinetic non-dilated cardiomyopathy, and its implications for clinical practise: a position statement of the ESC Working Group on Myocardial and Pericardial Disease]. *CARDIOLOGIA HUNGARICA* 47: pp. 82-85. (2017)
- 3. Hőgye M, Csanády M, Deák J, Terhes G, Kelle B, **Sepp R**, Iványi B, Forster T. Vírusgenomok kimutatása dilatatív cardiomyopathiában endomiokardiális biopsziás mintákból. *CARDIOLOGIA HUNGARICA* 45:(1) pp. 12-17. (2015)
- Kovacs LG, Nyolczas N, Habon T, Sepp R, Piroth Z, Hajas A, Boncz I, Tomcsanyi J, Kappelmayer J, Merkely B. Natriureticus peptidek mérése szívelégtelen betegekben: a helyes laboratóriumi és klinikai gyakorlat [Measurement of natriuretic peptides in heart failure: the good laboratory and clinical practice]. ORVOSI HETILAP 156:(31) pp. 1235-1245. (2015)
- 5. Pap R, Sepp R, Sághy L. Termination of persistent perimitral atrial flutter by selective contrast injection into the vein of Marshall. *JACC: CLINICAL ELECTROPHYSIOLOGY* 1:(6) pp. 596-597. (2015)
- Ruzsa Z, Ungi I, Horvath T, Sepp R, Zimmermann Z, Thury A, Jambrik Z, Sasi V, Toth G, Forster T, Nemes A. Five-year experience with transradial coronary angioplasty in ST-segment-elevation myocardial infarction. *CARDIOVASCULAR REVASCULARIZATION MEDICINE* 10:(2) pp. 73-79. (2009)
- Sepp R, Forster T. Genetikai vizsgálat orális antikoaguláns- és clopidogrel-kezelés esetén. KARDIOVASZKULÁRIS PREVENCIÓ ÉS REHABILITÁCIÓ 2:(1) pp. 11-17. (2009)
- 8. Tarr A, Csanády M, Hőgye M, Sári Gy, **Sepp R**, Forster T. Korszerű kezeléssel elért eredményeink összehasonlítása a familiáris dilatatív és sporadikus dilatatív

cardiomyopathiás betegeinkben. BULLETIN OF MEDICAL SCIENCES / ORVOSTUDOMÁNYI ÉRTESÍTŐ 82: pp. 95-98. (2009)

- 9. Halmai L, **Sepp R**, Thury A, Gavallér H, Ungi I, Rudas L. Postpartum coronaria dissectio esete. *ORVOSI HETILAP* 149:(10) pp. 457-463. (2008)
- Ungi I, Palinkas A, Nemes A, Ungi T, Thury A, Sepp R, Horvath T, Forster T, Vegh A. Myocardial protection with enalaprilat in patients unresponsive to ischemic preconditioning during percutaneous coronary intervention. *CANADIAN JOURNAL OF PHYSIOLOGY AND PHARMACOLOGY* 86:(12) pp. 827-834. (2008)
- Ruzsa Z, Ungi I, Pálinkás A, Thury A, Sepp R, Forster T. Successful closure of a coronary artery fistula with a stent graft. *EUROINTERVENTION* 2:(2) Paper case7. (2006)
- 12. Pálinkás A, Nagy E, Varga A, Farkas A, Nemes A, Sepp R, Forster T. "In situ" thrombusképződés a fossa ovalisban nyitott foramen ovale nélkül: transoesophagealis echocardiographiás bizonyíték. CARDIOLOGIA HUNGARICA 35: pp. 227-229. (2005)
- Ruzsa Z, Ungi I, Sepp R, Horváth T, Tóth K, Forster T, Pálinkás A. Koronária fisztula sikeres zárása stent graft alkalmazásával. *CARDIOLOGIA HUNGARICA* 35:(3) pp. 157-160. (2005)
- 14. Pálinkás A, Varga A, Nyúzó B, Gruber N, Forster T, Nemes A, Horváth T, Fogas J, Boda K, Sepp R, Hőgye M, Vass A, Csanády M. A bal pitvari fülcse áramlás szerepe a cardioversio rövid és hosszú távú sikerességének előrejelzésében nem valvularis eredetű pitvarfibrilláció fennállásakor. ORVOSI HETILAP 143:(35) pp. 2035-2041. (2002)
- Pálinkás A, Varga A, Forster T, Sepp R, Ruzsa Z, Ungi I, Csanády M. Koszorúér szűkület diagnózisa transthoracalis echocardiographiával. *CARDIOLOGIA HUNGARICA* 32:(2) pp. 95-96. (2002)
- Sepp R, Szabo I, Uda H, Sakamoto H. Rapid techniques for DNA extraction from routinely processed archival tissue for use in PCR. *JOURNAL OF CLINICAL PATHOLOGY* 47:(4) pp. 318-323. (1994)
- 17. Szabo I, **Sepp R**, Nakamoto K, Maeda M, Sakamoto H, Uda H. Human papillomavirus not found in squamous and large-cell lung carcinomas by polymerase chain-reaction. *CANCER* 73:(11) pp. 2740-2744. (1994)
- Kuwabara H, Miyaguchi M, Uda H, Krenacs T, Sepp R, Sakai S. Nucleolar organizer regions in human maxillary sinus squamous-cell carcinoma. ACTA PATHOLOGICA JAPONICA (APJ) 43:(1-2) pp. 18-21. (1993)
- 19. Kuwabara H, Katanaka J, Nagai M, Uda H, Hojo W, Yamada A, Miki H, Takeuchi H, Teranishi K, Matsuda K, Uchida Y, Nakashima K, Sasaki M, Sepp R. Human T-lymphotropic virus type-I associated myelopathy with pulmonary and cutaneous lesions. *JOURNAL OF CLINICAL PATHOLOGY* 46:(3) pp. 273-275. (1993)

Rövidítések jegyzéke

AA: serum amyloid-A amyloidosis AANF: izolált atrialis amyloidosis ACMG: American College of Medical Genetics and Genomics ACTC1: alpha-cardiac actin gén ACTN2: alfa actinin-2 gén ASH: aszimmetrikus septum hypertrophia AL: immunoglobulin light-chain amyloidosis ALP: alkalikus phosphatase AMP: Association for Molecular Pathology ANK2: ankyrin-2 gén APMHR: age-predicted maximum heart rate ATS: Andersen-Tawil szindróma ATTR: familial TTR-linked amyloidosis AV: atrio-ventricularis AVR: aortic valve replacement BK: bal kamra BKmax: maximális bal kamra fal átmérő BMI: body mass index, testtömeg-index CACNA1: CACNA1 gén CAPD: continuous ambulatory peritoneal dialysis cDNA: coding deoxyribonucleic acid CHO: Chinese hamster ovary cHRR: corrected heart rate reserve, korrigált szívfrekvencia rezerv CNBD: cAMP binding domain, cAMP kötő domain CK: creatine kináz Cx43: connexion 43 dbSNP: Single Nuleotide Polymorphism Database DCT: decelerációs idő DDD: két-üregi pace-maker Del: deléció DHPLC: denaturing high performance liquid chromatography DSA: digitális szubsztrakciós angiográfia EDD: end-diastolic diameter, végdiasztolés átmérő

ECG: electrocardiogram
EF: ejekciós frakció
EMG: electromyográfia
EP: elektrofiziológia
ESD: end-systolic diameter, végsystolés átmérő
ExAC: Exome Aggregation Consortium
fs: frame-shift
Gb3: globotriaosyl-ceramide
GLA: lysosomal α-galactosidase A gén
GOT: glutamát-oxaloacetát transzamináz
GPT: glutamát-pyruvát transzamináz
HCM: hypertrophiás cardiomyopathia
HCN: hiperpolarizáció aktivált, ciklikus nukleotid kapuzott ioncsatorna
HD: hemodialysis
HGMD: Human Gene Mutation Database
HR: heart rate, szívfrekvencia
HRV: heart rate variability, szívfrekvencia variabilitás
HRR: heart rate reserve, szívfrekvencia rezerv
HTX: szívtranszplantáció
ICD: implantábilis cardioverter defibrillátor
IVS: interventrikuláris septum
JLNS: Jervell-Lange-Nielsen szindróma
JPH2: junctophyllin-2 gén
KCNE1: KCNE1 gén
KCNE2: KCNE2 gén
KCNH2: KCNH2 (HERG) gén
KCNJ2: KCNJ2 gén
KCNQ1: KCNQ1 (KvLQT1) gén
LAD: left anterior descending coronaria
LAMP2: lysosome-associated membrane protein-2 gén
LBBB: bal Tawara szár blokk
LDH: laktát dehydrogenáz
LGE: late gadolinium enhancement, késői gadolinium kontraszt
LOD score: 'logarythm of odds' score
LVM: left ventricular mass, bal kamrai izomtömeg

LQTS: long QT syndrome, hosszú QT szindróma
LVOT: left ventricular outflow tract, bal kamra kifolyótraktus
NT-pro-BNP: N-terminális pro B-típusú natriuretikus peptid
NYHA: New York Heart Association
MBG: myocardial blush grade, myocardiális blush szint
MCE: myocardial contrast echocardiography, myocardiális kontraszt echocardiographia
MELAS: mitochondrialis encephalomyopathia, laktát acidózis és stroke-like epizódok
MRI: magnetic resonance imaging
mtDNS: mitochondriális DNS
MYBPC3: myosin binding protein C, myozin kötő C fehérje gén
MYH7: beta myosin heavy chain, béta myozin nehéz lánc gén
MYL2: regulatory myosin light chain gén
MYL3: essential myosin light chain gén
MVR: mitral valve replacement
OMIM: On-line Mendelian Inheritance in Man
PAS: periodic acid–Schiff
PCI: perkután coronaria intervenció
PCR: polymerase chain reaction, polimeráz láncreakció
PLN: phospholamban gén
PM: pace-maker
pNN50%: %: a vizsgált intervallumra számított NN50 szám a teljes normál RR-távolságok százalékában
PTSMA: percutaneous transluminal septal myocardial ablation
PRKAG2: AMP activated protein kinase, y2 regulatory subunit gén
rMSSD: az egymást követő normál RR-távolságok különbségei négyzetei átlagának négyzetgyöke
ROI: region of interest
RWS: Romano-Ward szindróma
QTc: korrigált QT időtartam
QTd: QT diszperzió
QT-STV: a QT távolság ütésről-ütésre számított, rövid távú variábilitása
QTVI: QT variábilitási index
QTVN: normalizált QT variábilitás
SAM: a mitrális billentyű anterior vitorlájának előremozdulása
SCD: sudden cardiac death, hirtelen szívhalál
SCN5A: SCN5A gén
SLE: szisztémás lupus erythematosus

SSA: szenilis szisztémás amyloidosis
SSCP: single strand conformation polymorphism
SSS2: sick sinus szindróma, 2-es altípus
TDC: time-density curve, idő-denzitás görbét
TdP: torsade de pointes
TIA: transiens ischemiás attack
TNNC1: troponin C gén
TNNI3: troponin I gén
TNNT2: troponin T gén
Tpeak-Tend: a T hullám csúcsától a T hullám végéig mért távolság
TPM1: alpha tropomyosin gén
TS: Timothy szindróma
TTE: transz-thoracikus echocardiographia
TTN: titin gén
TTR: transthyretin gén
VAD: ventricular assist device
VES: kamrai extrasystole
VF: kamrafibrilláció
VT: kamrai tachycardia
VUS: variant/mutation of unknown significance
WPW: Wolff-Parkinson-White

WT: wild type, vad típus

1. BEVEZETÉS

1.1 FAMILIÁRIS KARDIOLÓGIAI KÓRKÉPEK

1.1.1. HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIA

A hypertrophiás cardiomyopathia (HCM) a bal kamra hypertrophiájával jellemezett primer myocardium betegség, ahol a hypertrophia mértékét nem magyarázzák egyéb abnormis nyomásviszonyok.¹⁻³ A hypertrophia típusosan az interventricularis septumot érinti ('aszimmetrikus septum hypertrophia'), de a hypertrophia mértéke és lokalizációja rendkívül heterogén lehet. Jelen adatok szerint a betegség gyakoribb, mint korábban gondolták, előfordulását kb. 1/500-1000-re teszik az epidemiológiai adatok.⁴ Klinikailag a betegek tünetmentesek lehetnek, de általánosabb a tünetek jelentkezése dyspnoe, mellkasi fájdalom, palpitáció vagy syncope formájában. Utóbbiak hátterében a betegség komplex patofiziológiai folyamatai, a disztolés diszfunkció, myocardiális ischaemia és az esetlegesen meglévő bal kamra kifolyótraktus obstrukció állnak. Gyakoriak a ritmuszavarok, és a hirtelen szívhalál kockázata is fokozott.

1.1.1.1. A HCM molekuláris genetikája

Genetikai vizsgálatok igazolták, hogy a HCM az esetek többségében örökletes betegség, típusosan autoszomális domináns öröklődéssel, változó penetranciával és expresszióval.^{5, 6} Molekuláris genetikai módszerekkel specifikus, elsősorban szarkomer fehérjéket kódoló gének eltéréseit találták a betegség hátterében, többek között a béta myozin nehéz lánc (MYH7),⁷ alfa tropomyozin (TPM1),⁸ troponin T (TNNT2),⁸ myozinkötő C fehérje (MYBPC3),^{9, 10} troponin I (TNNI3),¹¹ esszenciális (MYL3) és regulatorikus myozin könnyű lánc (MYL2),¹² aktin $(ACTC1)^{13}$ és titin $(TTN)^{14}$ gén érintettségével. Mindezek alapján a HCM-et manapság a szarkomer betegségének tekintjük.

Bár a HCM genetikai szempontból heterogén betegség, a HCM-et okozó génelváltozások közül a myozinkötő C fehérje gén (*MYBPC3*) mutációi fordulnak elő az egyik leggyakrabban. Nagyszámú HCM-es betegpopulációk szűrésekor irodalmi adatok szerint 15-25%-ban lehet kimutatni a *MYBPC3* gént érintő mutációk előfordulását.¹⁵⁻¹⁷ Az első *MYBPC3* génmutáció azonosítása óta közel 600 további mutációt észleltek a génben. Munkacsoportunk 2001-ben közölte az első magyar betegben észlelt *MYBPC3* génmutációt.¹⁸ A *MYBPC3* mutációk megközelítőleg 2/3 része a normálisnál rövidebb, csonkolt fehérjét eredményez.¹⁹ Utóbbi egy részről ú.n. "splice-site" mutációknak, másrészről nukleotid inzerció vagy delécióknak tulajdonítható, amelyek a leolvasási keret eltolódását okozhatják, s ezáltal értelmetlen kódoló szekvenciák épülnek be, melyeket korai stop-kodon aktiváció zár le. Emellett számos missense mutáció is azonosításra került, amelyek eredményeképpen egyetlen aminosav cseréje következik be.¹⁹⁻²¹

1.1.1.2. HCM fenokópiák

A sarcomer géneket érintő mutációk a HCM-es betegek 40-60%-ban fordulnak elő. Az esetek 5-10%-ban a mutációk más, nem-sarcomer géneket érintenek, ekkor HCM fenokópiákról beszélünk, olyan betegségekről, melyek morfológiailag HCM képében jelennek meg, de a létrejövő bal kamra hypertrophia etiológiai és pathofiziológiai tényezői alapvetően különböznek a 'sarcomer-HCM'-étől.²² A HCM fenokópiák öröklődésének módja, a betegség természetes lefolyása és kezelése alapvetően eltér a sarcomer mutációk által okozott HCM-es betegekétől, ezért ezekben az esetekben az etiológiai diagnózis rendkívüli nagy jelentőségű.²³ Utóbbi nemcsak a pontos diagnózis felállításához nélkülözhetetlen, de a genetikai tanácsadás, prognosztikus megítélés és a megfelelő klinikai kezelés szempontjából is alapvető fontosságú. A legfontosabb HCM fenokópiák közé a Danon betegség, a Fabry betegség, a transthyretin amiloidózis és a mitochondriális cardiomyopathiák tartoznak.

1.1.1.2.1. Danon betegség

A Danon betegség (OMIM# 300257) egy ritka, X-kromoszómához kötötten öröklődő betegség, melyet cardiomyopathia, vázizom myopathia és mentális retardáció triásza jellemez.^{24, 25} A vázizom myopathia általában enyhe lefolyású, míg a mentális retardáció súlyossága változatos lehet. A klinikai képet a hypertrophiás cardiomyopathia dominálja és a betegség prognózisát is ez utóbbi határozza meg.²⁶ A nők enyhébb formában érintettek, mint a férfiak, a betegség lefolyása késő felnőttkorban jelentkezik és lassabb progressziót mutat.²⁷

A Danon betegséget a lizoszóma-kapcsolt membrán protein-2 (lysosome-associated membrane protein-2, LAMP-2) rendellenessége okozza, melynek hátterében a LAMP-2 fehérjét kódoló, az Xq24 kromoszóma régióban található *LAMP2* gén mutációi állnak.²⁵ A gén kódoló része 1,233 nukleotidból áll, mely 410 aminosavat kódol. A károsodott LAMP2 fehérje következtében kisméretű autofág vacuolumok szaporodnak fel az izomrostokban, maltáz deficienciához hasonló excesszív glycogén akkumulációval kísérten.²⁸ A Danon betegség molekuláris diagnózisa a LAMP-2 protein hiányának kimutatásából áll a váz-, illetve szívizomban, vagy a *LAMP2* gén mutációinak azonosításából.

1.1.1.2.2. Fabry betegség

A Fabry betegség (OMIM# 301500) X-kromoszómához kötött recesszíven öröklődő ritka kórkép, melyet az α-galaktozidáz A enzim (α-gal A; GLA; EC 3.2.1.22) hibás működése okoz.²⁹ Az enzim hidrolizálja a glikolipidekből és glikoproteinekből származó terminális alfa-galaktozil molekularészeket, nem megfelelő működése következtében intralizoszómális glikoszfingolipid lerakodás történik, mely vagy szisztémás vagy szerv-specifikus Fabry betegséghez vezet. A hemizigóta érintetteknél a betegség elsősorban acroparethesia,

angiokeratoma, hypohidrosis, cornealis és lenticularis elváltozások formájában maniszfesztálódik, illetve progresszív vaszkuláris károsodás jön létre a vesében, szívben és az agyban. Első tünetek gyermekkorban vagy a serdülőkor korai szakaszában jelentkeznek. Kardiovaszkuláris és cerebrovaszkuláris érintettségre utaló tünetek általában a negyedik dekádban alakulnak ki. A szív érintettsége bal kamra hypertrophia, hypertrophiás cardiomyopathia, vezetési zavarok formájában a Fabry betegek 60%-ban mutatható ki. Veseelégtelenség, szívelégtelenség és/vagy szívinfarktus, stroke a leggyakoribb halálokok az érben lerakódott és felhalmozódott lipid lebontási termékek, a globotriaosylceramid (GL-3) miatt.

A humán α -galaktozidáz A enzimet a *GLA* (OMIM#300644) gén kódolja, mely az X kromoszómán található (Xq21.3-q22). A gén legfőbb transzkriptuma 1318 bázispárból áll, 7 exont és 6 intront tartalmaz, mely egy 429 aminosavból álló homodimer glikoproteint kódol. Jelenleg az irodalomban 664 *GLA* gént érintő mutáció ismert, melyek összefüggésbe hozhatók Fabry betegség kialakulásával.

1.1.1.2.3. Transthyretin amyloidosis

Az amyloidosis olyan betegségek összefoglaló elnevezése, melyet egymáshoz nagyon hasonló, morfológiailag megkülönböztethetetlen, gyűjtőnevükön amyloidnak nevezett extracelluláris lerakódások okoznak. A prekurzor fehérje a szérumban abnormális formában és mennyiségben lehet jelen, de pontosan nem tisztázott, hogy mi teszi ezeket a fehérjéket amyloidogénné. Az amyloid depozíció sokféle szövetet, szervet érinthet, leggyakrabban a vesét, májat, szívet, a vegetatív idegrendszert, akár együttesen több szervet vagy izoláltan egy-egy szervet.³⁰

A szív érintettsége az amyloidosis három formájában a leggyakoribb. Az AL amyloidosisban immunglobulin könnyűlánc lerakódás jön létre, míg az SSA (senile systemic amyloidosis) amyloidosisban vad típusú transthyretin fehérje, az ATTR amyloidosisban mutáns transthyretin fehérje akkumulációja történik.³¹ Ezeken kívül még külön csoportba soroljuk a szérum-amyloid-A eredetű amyloidosist (AA) és az izolált pitvari amyloidosist (AANF).^{32, 33} A vad típusú transthyretin lerakódása által okozott szenilis amyloidosis esetén tipikusan 70-80 éves korban, míg az örökletes típusú amyloidosis esetében 60 éves korban jelentkezik a betegség. A transthyretin amyloidosis típusosan két szervrendszert érint, mely alapján két domináló fenotípusban jelentkezik a betegség: örökletes amyloidosisban a cardiomyopathia a lényegi morfológiai eltérés. Mindazonáltal a két fő fenotípus között lényegi átfedés lehetséges, és fentieken túl okulo-meningeális formák is ismertek.³⁴

A családi öröklődést mutató TTR-kapcsolt amyloidosis (ATTR) autoszomális domináns öröklésmenetű betegség, inkomplett penetranciával, amelyet a transthyretint kódoló *TTR* gént érintő mutáció okoz. A *TTR* gén (TTR; MIM# 176300) a 18-as kromoszómán található

(18q12.1), legfőbb transzkriptuma 957 bázispárból áll, 4 exont és 3 intront tartalmaz, mely egy homotetramer transthyretin fehérjét kódol.

1.1.1.2.4. Mitochondriális cardiomyopathia

A primer mitochondriális betegségek több szervrendszert érintő ritka multiszisztémás betegségek, melyeket a mitochondrium optimális működéséért felelős gének: a mitochondriális genom (mtDNS) és kb. 1500 nukleáris gén hibája okoz. A kórkép bármely szervet érintheti, jelentős morbiditással jár.³⁵ Az mtDNS-t érintő betegségek prevalenciája 1:5000-hez.36 Mivel az egyes szövetek energiaigényüktől függően eltérő mennyiségben tartalmaznak mitochondriumokat, az mtDNS mutációi elsősorban azokat a szerveket károsítják, amelyek működése különösen energiaigényes. Ennek megfelelően elsősorban az idegrendszert (görcsrohamok, ataxia, dementia, encephalopathia formájában), a fáradékonyság, myopathia formájában) és a szívet vázizomzatot (gyengeség, (cardiomyopathia, vezetési zavar formájában) érinti,³⁷ de számos más megjelenési formája ismert. A betegség első tünetei különböző életkorban jelentkezhetnek. Típusos esetben a stroke-szerű neurológiai gócjelek már a második évtizedben megjelenhetnek. A heteroplazmia jelensége (a mtDNS betegségben szenvedő egyén sejtjeiben a vad típusú és mutáns mtDNS-molekulák különböző arányban, együtt vannak jelen) magyarázza a szervspecifikus manifesztációkat, melynek súlyossága nem mindig korrelál a heteroplazmia arányával. A mitochondriális DNS betegségekre maternális öröklődés jellemző, ennek oka, hogy csak a petesejt mitochondriumai kerülnek az embrióba.

A mitochondriális DNS zárt, cirkuláris, kettősláncú DNS, melyet 16569 bázis alkot, szekvenciája 37 gént kódol. Az mtDNS rendkívül gazdaságos, nincsenek benne intronok és csak minimális nem-kódoló DNS szakaszt tartalmaz. A legjellemzőbb mtDNS génvariáns, az m.3243A>G variáns, a MELAS szindrómás (mitochondrialis encephalomyopathia, laktát acidózis és stroke-like epizódok) esetek több, mint 80%-ért felelős.³⁸ Az m.3243A>G variáns egy pontmutáció, ami az MT-TL1 gént érinti, és a mitochondriális transzfer RNS egyik leucinját károsítja [tRNA^{Leu(UUR)}]. Ezzel a mitochondriális transzlációs folyamat megszakad, amely a légzési lánc károsodásához, és az aerob metabolizmusban csökkent ATP termelődéshez vezet. Bár a MELAS betegek többségükben az m.3243A>G variánst hordozzák, ez a mutáció nem specifikus MELAS szindrómára, hiszen más betegségekben, úm. progresszív ophtalmoplegia externában (PEO), cardiomyopathiában, sensorineurális süketségben és anyai öröklődést mutató diabetes mellitusban is megtalálható.35 Bár a m.3243A>G mutációhordozó betegek klinikai képét általában a neurológiai tünetek dominálják, fenti betegek nagy többségében a normális echocardiographiás leletek ellenére szív MRI vizsgálattal korán megjelenő abnormis kardiális funkció mutatható ki, melynek foka jól korrelál a vázizomban megtalálható mutáns mtDNS arányával.

A mitochondriális betegségekben észlelt cardiomyopathia típusos esetben hypertrophiás cardiomyopathia, de dilatatív cardiomyopathia is lehet. Hypertrophiás cardiomypathia

esetén diagnosztikus "red flag"-ek, vészjelzők hívhatják fel figyelmünket mitochondriális cardiomyopathia lehetőségére. Utóbbiak közül a tanulási nehézség, mentalis retardáció, hallászavar, látászavar, izomgyengeség, ptosis, bal kamra falmozgászavar, rövid PQ intervallum, AV block emelendők ki.²³

1.1.2. IONCSATORNA BETEGSÉGEK

1.1.2.1. Hosszú QT szindróma

A hosszú QT szindróma (long QT syndrome, LQTS) a testfelszíni elektrokardiogram (EKG) szívfrekvenciára korrigált QT időtartamának (QTc) megnyúlásával jellemzett aritmogén kórkép, mely típusosan halmozottan ismétlődő eszméletvesztéses rohamok (syncope) képében jelentkezik. A betegséget dominálóan ioncsatornákat kódoló gének mutációi okozzák, melyek celluláris szinten a szívizomsejtek következményesen megnyúlt repolarizációjához vezetnek. Utóbbi ritmuszavarokra, specifikusan 'torsade de pointes' típusú polimorf kamrai tachycardiára (TdP VT) hajlamosít, mely hirtelen szívhalálhoz vezethet.

A szindrómát elsőként Jervell és Lange-Nielsen írta le 1957-ben, kik egy norvég családban négy veleszületett süketségben szenvedő gyermeket észleltek, EKG-jukon megnyúlt QT tartammal. Az érintett gyermekekben többször fordult elő eszméletvesztéssel járó rosszullét és a négy gyermek közül három meghalt 10 éves kor előtt.³⁹ Később, 1963-ban Romano, ill. 1964-ben Ward észlelt olyan hallászavar nélküli családokat, ahol a nyugalmi EKG-n látott QT megnyúláshoz kamrafibrilláció és következményes eszméletvesztés társult.^{40, 41} A Ward által észlelt családban az érintett testvérpár édesanyjának szintén megnyúlt QT tartama volt, ill. anyai nagynénjüknél hasonlóképpen eszméletvesztéses rohamokat észleltek, melyek hirtelen szívhalálához vezettek 30 éves korában. A betegséget Magyarországon először 1972-ben írták le, a Szegedi Orvostudományi Egyetemen (Csanády és Kiss).⁴²

Az LQTS a szív ioncsatornáinak betegsége. Ezidáig mintegy tizenhárom, főként kálium, nátrium és kalcium csatornát kódoló gén érintettségét mutatták ki LQTS okaként. Az érintett gének alapján LQT alcsoportokat határozunk meg. Közülük a *KCNQ1 (KvLQT1)* génmutációk által okozott LQT1 altípus,⁴³ a *KCNH2 (HERG)* génmutációk által okozott LQT2 altípus,⁴⁴ ill. az *SCN5A* génmutációk által okozott LQT3 alcsoport⁴⁵ a legjelentősebb. Az LQT1 alcsoport a betegek 40-55%-ban, az LQT2 alcsoport a betegek 35-45%-ban, az LQT3 a betegek 2-8%-ban fordul elő. A többi LQT alcsoport előfordulása sokkal ritkább. A *KCNQ1* és *KCNE1* gének a kifelé irányuló, egyenirányító lassú kálium (I_{Ks}) csatornát; a *KCNH2* és *KCNE2* gén a kifelé irányuló, egyenirányító gyors kálium (I_{Ks}) csatornát, az *SCN5A* gén a szív nátrium csatornáját (I_{Na}) kódolja. Az mutációk által érintett I_{Ks} és I_{Kr} ioncsatornák strukturális vagy funkcionális károsodása a repolarizációját elindító Na⁺ csatorna késői inaktiválódását és újranyílását okozzák. Mindezen eltérések hatására a szívizom repolarizációja megnyúlik, ami az EKG-n a QT szakasz meghosszabbodásában

jelentkezik. A megnyúlt repolarizáció celluláris szinten ún. korai utódepolarizáció kialakulását teszi lehetővé, mely a kamrai ritmuszavar kialakulásának celluláris elektrofiziológiai triggere.

A már korábban említett, receszíven öröklődő és a QT megnyúlás mellett veleszületett süketséggel jellemzett Jervell-Lange-Nielsen szindróma (JLNS) ill. az autoszomális domináns Romano-Ward szindróma (RWS) mellett az LQTS további két szindróma asszociált formája ismeretes. Az egyik az Andersen-Tawil szindróma (ATS, LQT7), melyet a *KCNJ2* gén mutációi okoznak, a másik a Timothy szindróma (TS, LQT8), melyet a Ca⁺⁺ csatorna alfa alegységét kódoló *CACNA1* gént érintő mutációk hoznak létre.

1.1.2.2. Andersen-Tawil szindróma

Az Andersen-Tawil szindróma (ATS) periodikus paralízis, kamrai aritmiák és fejlődési rendellenességek triászával jellemzett ritka kórkép.⁴⁶ A fejlődési rendellenességeket koponya-, arc- és vázizomzat elváltozások jellemzik, ú.m. alacsonyan ülő fülek, mélyen ülő szemek, hypertelorizmus, magas homlok, magasan álló orrhát, micrognathia és alacsony termet. Az ATS betegekben a kardiális érintettséget QT prolongáció, prominens U hullámok, kamrai extrasytolia és típusos esetben bidirekcionális kamrai tachycardia jellemzi.⁴⁷ Az ATS autoszomális domináns módon öröklődik és a legtöbb esetben a *KCNJ2* génben előforduló mutációk okozzák.⁴⁸ A *KCNJ2* gén dominálóan a szívben, vázizmokban és epitheliumban expresszálódik. A gén a 17-es kromoszómán található és két exonból áll. A *KCNJ2* gén produktuma a Kir2.1-es alegység, mely a fő pórus formáló alegység a befelé egyenirányító K⁺ csatornában, melyen keresztül az I_{K1} transzmembrán kálium áram folyik. Az I_{K1} ionáram a szív akciós potenciáljának terminális fázisához járul hozzá és kulcsszerepe van a nyugalmi membránpotenciál stabilizálásában.⁴⁹

1.1.2.3. Timothy szindróma

A Timothy szindróma (TS) egy több szervrendszert érintő rendkívül ritka genetikai rendellenesség.⁵⁰ Klinikailag két jellegzetes megjelenési formája van. Az 1-es típusú Timothy szindrómát (TS1) QT prolongáció, szívfejlődési rendellenességek (nyitott ductus arteriosus, foramen ovale, kamrai septum defektus), faciális eltérések (mélyen álló orrhát, kisebb felső állkapocs, alacsonyan ülő fülek, kisebb vagy hiányzó fogak), epizódikus hypoglycaemia és neurológiai tünetek jellemzik, mint pl. fejlődésben történő elmaradás, autizmus, görcsrohamok, és intellektualitás hiány.⁵¹ A TS1 morfológiai jellemzői közül kiemelendő a syndactylia, mely az irodalomban közölt esetek 100%-ban jelen volt.⁵¹⁻⁵⁸ A 2- es típusú Timothy szindrómában (TS2) szenvedő betegeknél nincs syndactylia, azonban hordozzák a többi szervrendszert érintő manifesztációkat.⁵⁹⁻⁶³ A TS-s betegekben az extrém QT prolongáció miatt kamrai tachycardia/fibrilláció (VT/VF), ill. hirtelen szívhalálhoz

vezető szívmegállás alakulhat ki. A több szervrendszert érintő rendellenességek komplikációi gyakran korai életkorban halálhoz vezethetnek.

A TS1 predomináns genetikai okát 2004-ben azonosították, egy kanonikus '*de novo*' heterozigóta misszensz mutáció formájában.⁵¹ Utóbbi a szív fő L-típusú kalcium csatornáját (Ca_v1.2.) kódoló *CACNA1C* gén alternatív módon splice-olódó 8A exonját érintette, egy p.Gly406Arg mutáció formájában. A TS2-es eseteiben, egy identikus p.Gly406Arg és egy további p.Gly402Ser mutációt azonosítottak a *CACNA1C* gén 8-as exonjában.⁶³ A *CACNA1C* gén 8-as és 8A exonjainak splicing-ja alternatív, egymást kölcsönösen kizáró módon történik, azonban az esetek többségében a 8-as exon a domináló isoforma. Nemrégiben további mutációkat is leírtak TS páciensekben, melyek mind a *CACNA1C* gént érintik.⁶⁴⁻⁶⁶

1.1.2.4. Familiáris bradycardia

A sinus csomó specializált sinoatriális myocytái kulcsszerepet játszanak a normál sinus ritmus generálásában és a szívfrekvencia (heart rate, HR) autonóm regulációjában. A HR szabályzásának egyik legfontosabb molekuláris tényezői közé tartoznak a hiperpolarizáció aktivált, ciklikus nukleotid kapuzott (HCN) ioncsatornák, amelyek egy befelé irányuló kevert kation áramot vezetnek, amelyet a hiperpolarizáció aktivál és a cAMP megkötése modulál. Ez a pacemaker, 'funny' áram (I_f) a pacemaker sejtek korai diasztolés depolarizációjához járul hozzá, és meghatározza a szívfrekvenciát.

Az f-csatornákat a *HCN* géncsalád kódolja. Az eddig ismert négy *HCN* alegység közül a *HCN4* expresszálódik legnagyobb mértékben az emlősök sinoatriális csomójában. Az első *HCN4* gént érintő mutációt, mely sick sinus szindrómát okozott (SSS2, OMIM #163800) 2003-ban;⁶⁷ míg a betegség familiáris formáját, a familiáris bradycardiát 2006-ban írták le.⁶⁸ Mindezidáig hozzávetőlegesen 20 olyan *HCN4* génmutációt publikáltak a szakirodalomban, melyek szívbetegségekkel társulnak.^{69, 70} Utóbbiak közé familiáris bradycardia,^{67, 68, 71-74} atrioventricularis blokk,⁷⁵ korai megjelenésű pitvarfibrilláció,⁷⁶ Brugada szindróma,⁷⁷ hosszú QT szindróma,⁷⁴ bal kamrai non-compact cardiomyopathia⁷⁸⁻⁸⁰ és aorta ascendens dilatációja tartozik.⁸¹ Fenti betegségek mindegyike hátterében a *HCN4* gén funkció-vesztéses ('loss of function') mutációja áll. Nemrégiben a gén egy funkció-nyeréses ('gain of function') mutációját is azonosították, mely 'inappropriate' sinus tachycardiát okozott.⁸²

1.2. ARITMOGÉN TÉNYEZŐK HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIÁBAN

1.2.1. Életet veszélyeztető kamrai arrhythmiák és hirtelen szívhalál hypertrophiás cardiomyopathiában

A hirtelen szívhalál (sudden cardiac death, SCD) jelensége, mint a HCM rettegett szövődménye, már a betegség első leírása idején dokumentálásra került.83 Bár az SCD a HCM-es betegek csak egy relatíve kis hányadát érinti, az a tény, hogy főképp fiatalkorú HCM betegekben, minden előzetes figyelmeztető tünet vagy jel nélkül jelentkezik, az SCDt mindig is a HCM egy kiemelt figyelmet érdemelő vonásává tette. A HCM ICD terápiája óta ismert, hogy az SCD hátterében nem meglepő módon malignus kamrai ritmuszavar, primer kamrai tachycardia és/vagy kamrafibrilláció áll.84 HCM-es betegek ICD regisztere alapján a malignus kamrai ritmuszavart megfelelő módon megszüntető ICD shock-ok aránya kb. 4%/év primer prevenció céljából beültetett, jórészt tünetmentes betegekben, és 11%/év szekunder prevenció céljából beültetett, abortált szívhalálon átesett HCM betegek körében.⁸⁵ A HCM-ben meglévő arrhythmogén szubsztrát komplexitása miatt a megfelelő ICD működés ideje és formája lényegében megjósolhatatlan HCM-es betegekben. Az ICD implantáció és az esetleges tényleges ICD működés között akár 5-10 év, vagy még több idő is eltelhet, és ismertek olyan esetek is, ahol az abortált szívhalált követően évtizedeken keresztül nem jelentkezett második malignus esemény.⁸⁵ A megfelelő ICD működés random napszaki eloszlást mutat, mindenféle cirkadián ritmus nélkül, gyakran fizikai megterheléstől függetlenül vagy alvás közben.⁸⁶

Fentiek alapján az SCD tekintetében nagy rizikójú HCM betegek kiválasztása és ezáltal a primer profilaktikus ICD implantáció indikációjának felállítása rendkívül komplex. Az SCD bekövetkeztének valószínűségét a klinikai gyakorlatban rizikóbecsléssel próbáljuk felmérni, klinikai rizikófaktorok azonosítása alapján.^{2, 3} A legprediktívebb rizikófaktorok közé az abortált szívhalál és a spontán tartós kamrai tachycardia tartozik. További major rizikófaktornak számít a hirtelen szívhalál előfordulása a családi anamnézisben; syncope jelentkezése, különösen, ha ismétlődő, terhelés alatt vagy fiatal korban jelentkezik; a súlyos, 30 mm-t meghaladó maximális bal kamra falvastagság; a terhelés alatt észlelt abnormis, lapos, vagy hypotenzív vérnyomás válasz; valamint a 24-órás EKG monitorizálás alatt detektált nem tartós kamrai tachycardia. Legújabb rizikó stratifikációs modellek az öt-éves SCD rizikó százalékos valószínűségét próbálják megállapítani. Amennyiben az így számított öt-éves SCD rizikó a 6%-ot meghaladja, ICD implantáció javasolt, míg ha 4% alatt van, ICD beültetésre valószínűleg nincsen szükség.²

A rizikófaktorok klinikai hasznosíthatóságát megnehezíti, hogy bár negatív prediktív értékük magas, tehát az adott rizikófaktor hiánya esetén az SCD bekövetkeztének esélye alacsony, de pozitív prediktív értékük nagyon alacsony, mely szerint a rizikófaktor jelenléte csak alacsony specificitással és szenzitivitással jelzi előre az SCD bekövetkeztét. Utóbbi tényt az is jól jelzi, hogy konvencionális SCD rizikófaktorral nem rendelkező HCM-es betegekben is előfordulhat SCD.⁸⁷ Fentieknek megfelelően jelen SCD rizikóstratifikációs

algoritmusok távolról sem tarthatók teljesek, melyek addicionális SCD rizikófaktorok azonosításának szükségességére hívják fel a figyelemet.

1.2.2. 'Myofiber disarray', intercalaris discus és gap junction

A HCM egy jellegzetes kórszövettani elváltozása a 'myofiber disarray'.⁸⁸⁻⁹⁰ A kóros elváltozást mutató szívizomzatban ilyenkor kiterjedt területeken a normálisan párhuzamos lefutást mutató szívizomrostok helyett a hypertrophizált, olykor bizarr alakú szívizomsejtek rendezetlen, kaotikus elrendeződését lehet megfigyelni, a különálló szívizomsejtek abnormis kapcsolódásával. Egyes esetekben kereszt, vagy háromszög alakú szívizomsejt struktúrák jönnek létre, vagy kötöszövetes centrum körül kialakuló, több szívizomsejtből álló gyűrűszerű szívizomrost képződmények. A 'myofiber disarray' típusosan az interventricularis septumban a legkifejezettebb, de a bal és a jobb kamra szabad falában is megfigyelhető. Tekintettel arra, hogy a 'myofiber disarray' más veleszületett és szerzett szívbetegségben is kialakulhat,^{91, 92} jelenléte nem tekinthető specifikusnak HCM-re, de a nagy területet érintő, kiterjedt és kifejezett 'myofiber disarray' jelenléte igen.⁸⁸⁻⁹⁰ A 'myofiber disarray' meglétét már régóta összefüggésben állónak gondolják a HCM patofiziológiai és klinikai jellegzetességeivel, de ennek direkt bizonyítékai mindeddig hiányoznak.

A kamrai munkaizomzat szívizomsejtjeit specializált szarkolemma struktúrák, az intercalaris discus-ok kapcsolják össze.^{93, 94} Mindegyik discus számos intercelluláris kapcsoló struktúrát tartalmaz, melyek három formája ismert: a fascia adherens, a dezmoszóma és a gap junction. Mind a fascia adherens, mind a dezmoszóma -melyek egymással szorosan korreláló elhelyezkedést mutatnak- a szívizomsejtek mechanikus kapcsolódásáért felelősek, valamint a kontraktilis filamentumok és a cytoskeleton rögzítéséért az egymással kapcsolódó plazmamembránok között.⁹⁵ A gap junction-ök a szívizomsejtek között alacsony ellenállású kapcsolatok biztosításával az akciós potenciál gyors és rendezett tovafutásához járulnak hozzá, mely nélkülözhetetlen a szívizomsejtek összehangolt összehúzódása céljából.⁹³

1.2.3. A testfelszíni EKG repolarizációs paraméterei a hirtelen szívhalál előrejelzésére hypertrophiás cardiomyopathiában

A testfelszíni EKG repolarizációs paraméterei egyszerű vizsgálhatóságuknál fogva ideális markernek tűnnek a hirtelen szívhalál non-invazív prognosztikus markereiként. A korrigált QT távolság (QTc) megnyúlását és a QT diszperzió (QTd, a repolarizációs heterogenitás térbeli jellemzője) növekedését már igazolták HCM-es betegekben,⁹⁶⁻⁹⁸ de sem a QTc, sem a QTd nem bizonyult prediktívnek az SCD előre jelzése szempontjából.^{98, 99} A T hullám csúcsától a T hullám végéig mért Tpeak-Tend távolság, egy szintén a repolarizáció térbeli (részben transzmurális) diszperzióját jelző paraméter,¹⁰⁰ egyes közlések szerint jobban előre jelezte a torsade de pointes (TdP) kamrai tachycardia bekövetkeztét veleszületett¹⁰¹ vagy

szerzett hosszú QT szindrómában.¹⁰² A Tpeak-Tend távolság megnyúlása az Oregon Sudden Unexpected Death Study tanulmányban is prediktívnek bizonyult SCD előre jelzésére.¹⁰³ Kisszámú, troponin I génmutációt hordozó HCM-es betegben a Tpeak-Tend távolság SCDvel való kapcsolatát igazolták.¹⁰⁴ A repolarizáció térbeli diszperziójának megnövekedése mellett a repolarizáció időbeli variábilitásának (QT variábilitás) megnövekedését is kapcsolatba hozták a kamrai arrhythmiákra való fokozott hajlammal és az SCD kialakulásával számos kardiális kórképben.¹⁰⁵⁻¹⁰⁷ A QT távolság ütésről-ütésre számított, rövid távú variábilitása (QT-STV) egy olyan új EKG paraméternek tűnik, mely megbízhatóbb módon jelzi előre a súlyos kamrai ritmuszavarokat mind klinikai, mind experimentális adatok szerint.¹⁰⁸

1.3. PERKUTÁN TRANSZLUMINÁLIS SEPTALIS MYOCARDIUM ABLATIO HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIÁBAN

A HCM az esetek mintegy 25%-ban obstruktív formában jelentkezik, mely esetben nyomásgradiens detektálható a bal kamra kifolyótraktusában (left ventricular outflow tract, LVOT) a bal kamraüreg csúcsa és a subaortikus régió között.^{109,110} A subaortikus obstrukciót a mitrális billentyű anterior vitorlájának előremozdulása (systolic anterior motion, SAM) és a septummal való összeérése okozza, mely mechanikus akadályt képez a bal kamrai systoles ejekcióval szemben.^{111,112} Utóbbi jelenség az obstruktív HCM-es betegekben szinte kivétel nélkül megfigyelhető mitrális regurgitációért is felelős. A LVOT nyomásgradiens következményeképp a bal kamrai végdiasztolés nyomás és bal kamrai falfeszülés nő, a diasztolés diszfunkció és a myocardiális ischaemia súlyosbodik. Bár a HCM-ben megfigyelhető obstrukció klinikai jelentőségét sokáig vitatták, legújabb adatok arra utalnak, hogy a LVOT obstrukció jelenléte prognosztikai jelentőséggel bír. Nagyszámú HCM-es betegcsoport vizsgálatával igazolták, hogy 30 Hgmm-t meghaladó nyugalmi szisztolés LVOT csúcsgradiens a HCM-es betegek mortalitásnak, a betegség NYHA stádiumának, a szívelégtelenségbe való progressziónak és a stroke előfordulásának független prediktora.¹⁰⁹

Tekintettel arra, hogy az obstruktív HCM-es betegek gyakran optimális gyógyszeres kezelés ellenére sem válnak tünetmentessé, az obstrukció csökkentésére alternatív megoldásokat dolgoztak ki. Az obstrukció sebészi úton, myectomiával való megszüntetése (Morrow műtét), mely során a gradiens morfológiai alapját képező hypertrophizált septum részt kimetszik,¹¹³ sokáig az obstruktív HCM kezelésének "gold standard"-ja volt. A nyomásgradiens DDD pacemaker beültetéssel való csökkentése nem váltotta be a hozzá fűzött reményeket.¹¹⁴⁻¹¹⁶

A perkután transzkoronáriás septalis myocardium ablatio ötlete, mint az obstruktív HCM kezelésének alternatívája, 1989-ban merült fel, miután hasonló septalis ablatiot sikeresen alkalmaztak kamrai tachycardia kezeléseként.¹¹⁷ A kezdeti megfigyelések HCM-ben azt mutatták, hogy a septalis ág időleges, felfújt ballonnal való okkludálása a LVOT gradiens csökkentéséhez vezethet. A beavatkozás során, mely leginkább a perkután transzluminális

dc_1415_17

septalis myocardium ablatio (PTSMA) néven ismeretes, a hypertrophizált septalis myocardiumban az adott myocardium részt ellátó septalis artériába juttatott abszolút alkohollal művi nekrózist idéznek elő. A nekrotizált szívizomzat a későbbiekben fibrotizálódik, mely csökkenti a hypertrophia mértékét,118 ezáltal növeli az LVOT tágasságát,¹¹⁹ csökkenti a SAM-ot, a kiáramlási gradienst és a mitrális regurgitációt.^{120, 121} Sigwart 1995-ben közölte az első hat HCM-es betegen végzett alkoholos septalis ablatio eredményét.¹²² Az eljárás hamarosan elterjedtté vált, elsősorban a Bad Oynehausen-i csoport úttörő munkája által, ^{120, 121, 123, 124} s napjainkra mintegy 3000 ilyen beavatkozást végeztek el a világon, kb. ugyanannyit, mint sebészi myectomiát 40 év alatt.¹²⁵ Ezzel a PTSMA a kiáramlási obstrukcióval bíró HCM-es betegekben az LVOT gradiens csökkentésére napjainkra a sebészi myectomia alternatívájává vált. Az első magyarországi alkoholos septum ablatióról Apró és mtsai. számoltak be előadásukban,126 míg kontraszt vezérelt PTSMA-t munkacsoportunk alkalmazott echocardiographia először Magyarországon.

PTSMA a New York Heart Association (NYHA) III-IV ill. Canadian Cardiac Society (CCS) III funkcionális stádiumban lévő betegekben indikált, kik az optimális gyógyszeres kezelés ellenére sem válnak tünetmentessé, vagy gyógyszermellékhatás ill. intolerancia miatt konzervatív terápiával optimálisan nem kezelhetőek.^{2, 3} A beavatkozás hemodinamikai kritériuma a szignifikáns (>30 Hgmm nyugalmi és/vagy >100 Hgmm provokálható), SAM következtében kialakuló LVOT gradiens jelenléte. Szelektált esetekben NYHA II stádiumú betegekben is elvégezhető a beavatkozás, amennyiben a gradiens mellett más objektív limitáló tényezők, mint pl. ismétlődő terhelés indukálta syncope, terhelésre bekövetkező vérnyomásesés, paroxizmális pitvarfibrilláció igazolható. A beavatkozás morfológiai kritériuma a SAM kontaktus helyén lévő, hypertrophizált septum részt ellátó, megfelelően fejlett septális ág megléte. Amennyiben más, sebészi megoldást igénylő eltérés igazolható (kiterjedt coronaria betegség, billentyű betegség, a mitrális billentyű/papilláris izmok morfológiai abnormalitása) inkább myectomia indikált.

Sikeres PTSMA során a LVOT gradiens szignifikáns mértékben csökken már közvetlenül a beavatkozást követően, vélhetően myocardiális "stunning" következtében. A gradiens csökkenése gyakran kétfázisú lefolyást mutat, mely során a közvetlenül a beavatkozás után lecsökkent gradiens a beavatkozást követő napokban az intervenció előtti érték 50%-ra emelkedik vissza (valószínűleg a septum oedemaja következtében), melyet egy fokozatos gradiens csökkenés követ, mely remodelling következtében 6-12 hónap múlva éri el végleges mértékét.¹²⁷⁻¹³⁰ A sikeres septalis ablatiot követően számos kedvező strukturális és funkcionális változásról számoltak be. Echocardiographiás vizsgálattal a bal kamrai remodelling jeleként a bal kamrai hypertrophia regresszióját lehetett kimutatni, mely nemcsak az ablált septális szegmenst, hanem az indukált nekrózistól távolabb eső bal kamrai szegmenseket is érintette.¹¹⁸ A beavatkozás következményeként normalizálódott a bal kamrai végdiasztolés nyomásérték, csökkent a systoles túlterhelés. A betegek funkcionális

stádiuma szignifikáns mértékben javult,^{118, 128, 131, 132} hasonlóképpen futószőnyeg terheléssel ill. spiroergometriával objektivizálható módon javult terhelhetőségük is.^{118, 131, 133}

A beavatkozás mortalitása kezdetben 1-4% között volt,¹³⁴ ez az érték tapasztalt centrumokban jelenleg 1% alatt van. A beavatkozás leggyakoribb peri- és postoperatív komplikációja a teljes AV blokk v. trifascikuláris blokk, mely mintegy 60%-ban fordulhat elő, de az esetek többségében átmeneti. Jelenleg a beavatkozást követően permanens pacemaker beültetésére mintegy 5%-ban van szükség.^{128, 132, 135} Magasabb fokú AV blokk mellett szárblokk az esetek mintegy 50%-ban alakul ki, mely típusosan jobb Tawara szár blokk (ellentétben a myectomia után típusosan kialakuló bal Tawara szár blokkal).^{136, 137} Major ritmuszavar kialakulása a beavatkozás alatt vagy után ritka. Az egyéb közölt komplikációk közé a szubakut kamrai septum defektus, agyembólia, ramus descendens anterior vagy bal közös törzs disszekció, heveny mitrális insufficientia kialakulása, ill. jobb és/vagy bal kamra szabad fali infarktus tartozik.

A PTSMA technikájának egyik legjelentősebb módosítása a myocardiális kontraszt echocardiographia (myocardial contrast echocardiography, MCE) intraoperatív használatának bevezetése volt.¹²³ Kezdetben hemodinamikai úton, az adott septalis ág ballonos okklúziója alatt észlelt gradiens csökkenés alapján választották ki az ablálni kívánt septalis ágat. Mindazonáltal, a gradiens dinamikus jellegéből eredendően ez utóbbi nem megbízható, s a kezdeti beavatkozások alatt magas volt a non-responderek aránya.¹²⁹ A MCE-t 1996-ban vezették be a PTSMA vezérlésére, s alkalmazásával a siker arány növekedett, a komplikciók aránya, főként a permanens teljes AV blokk előfordulása pedig csökkent. A MCE segítségével az ablálni kívánt septalis area tökéletesen vizualizálható, s amennyiben adott septalis ágba jutatott kontraszt nem az ablálni kívánt lokalizációban jelenik meg, más septalis ág, esetlegesen atípusosan eredő septalis ág választható az alkohol bejuttatására. Amennyiben ilyen septalis ág MCE-vel nem azonosítható, az alkoholos ablatio kontraindikált. Más esetekben kontraszttelődés igazolható MCE-val az ablálni kívánt septalis területen kívül, úm. a papilláris izmokban, a jobb és/vagy bal kamra szabad falában.¹³⁸ Kimutatták, hogy az első septalis ág az esetek mintegy 20%-ban a jobb kamra szabad falához is ad ágakat, ill. a septum basalis részét csak az esetek mintegy 40%-an látja el egymagában.¹³⁹ Ezekben az esetekben az alkoholos ablatio utóbbi struktúrák nekrózisát is előidézheti, azok minden potenciális szövődményével (szabad kamrafal ruptúra, papilláris izom ruptúra, akut mitrális/tricuspidális regurgitációval). Értelemszerűen a PTSMA ezekben az esetekben is kontraindikált. Az MCE használatának további előnye az indukált septalis nekrózis méretének optimalizálása.¹⁴⁰ Amennyiben MCE alapján az alkohol beadása után a célzott septumrész teljes mértékben opacifikációt mutat, a beavatkozás abbahagyható. Utóbbi miatt a korábbinál lényegesen kevesebb alkohol alkalmazása szükséges jelen metodika mellett, mely részben kisebb infarktus indukálásához vezet, részben nagyobb arányban sikeres a beavatkozás.

A PTSMA hosszútávú sikerességének prediktorait sok tanulmány vizsgálta. A beavatkozás után közvetlenül észlelt gradiens csökkenés, valamint a létrejövő CK emelkedés csúcsértéke

az egy éves utánkövetéskor észlelt hemodinamikai siker független prediktorai voltak egy korai vizsgálatban.¹⁴¹ A Mayo Klinikáról származó nemrégi vizsgálat szerint az idősebb életkor (>65 év), alacsonyabb LVOT gradiens (<100 Hgmm), kevésbé súlyos septalis hypertrophia (\leq 18 mm) és kisebb bal pitvari átmérő (<40 mm) voltak a hosszú távú klinikai sikeresség prediktorai.¹⁴² Az operátor gyakorlata (>50 elvégzett beavatkozás) hasonlóképpen a tünetmentes túlélés független prediktora volt. A mitrális billentyű vagy a septum morfológiája, a beadott alkohol mennyisége, a kezelt erek száma, vagy a septalis ág átmérője nem mutatott összefüggést a klinikai kimenetellel.

2. CÉLKITŰZÉSEK

2.1. ARRHYTHMOGÉN TÉNYEZŐK MORFOLÓGIAI ÉS KLINIKAI VIZSGÁLATA HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIÁBAN

2.1.1. INTERCELLULÁRIS JUNKCIÓK ELTÉRÉSEINEK VIZSGÁLATA HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIÁBAN

Hypertrophiás cardiomyopathiában a 'myofiber disarray' egyértelmű, kifejezett morfológiai elváltozásokhoz vezet a szívizom struktúrájában, de korábban még nem vizsgálták, hogy az intercelluláris junkciók remodellációja vagy mennyiségi változása társul-e ehhez a folyamathoz. Célkitűzésünk ezért az volt, hogy immunhisztokémia és konfokális mikroszkópos vizsgálat segítségével vizsgáljuk az intercelluláris junkciók elváltozásait 'myofiber disarray'-t mutató HCM-es szívekben, különös tekintettel a gap junction-ök elváltozásaira, melyek az esetleges pro-arrhythmiás szubsztrát kialakításában játszhatnak szerepet.

2.1.2. REPOLARIZÁCIÓS PARAMÉTEREK VIZSGÁLATA HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIÁBAN

A korrigált QT távolság (QTc) megnyúlását és a QT diszperzió (QTd, a repolarizációs heterogenitás térbeli jellemzője) megnövekedését már igazolták HCM-es betegekben, de sem a QTc, sem a QTd nem bizonyult prediktívnek az SCD előre jelzése szempontjából. A QT távolság ütésről-ütésre számított, rövid távú variábilitása (QT-STV) egy olyan új EKG paraméternek tűnik, mely korábbi markereknél megbízhatóbb módon jelzi előre a súlyos kamrai ritmuszavarokat mind klinikai, mind experimentális adatok szerint. Tekintettel arra, hogy a QT-STV-t legjobb tudomásunk szerint korábban nem vizsgálták még HCM-es betegekben, vizsgálatunk célja az volt, hogy az EKG konvencionális repolarizációs paraméterei mellett a QT-STV-t értékeljük HCM-es betegekben és egészséges kontrollokban, és hogy analizáljuk, hogy fennáll-e kapcsolat a QT-STV és a bal kamra hypertrophiát jellemző, echocardiographiás vagy MRI vizsgálatok útján jellemzett morfológiai paraméterek között.

2.2. KÓROKI MUTÁCIÓK AZONOSÍTÁSA ÉS FENOTÍPUS-GENOTÍPUS ÖSSZEFÜGGÉSEK VIZSGÁLATA FAMILIÁRIS ARRHYTHMOGÉN KARDIOLÓGIAI KÓRKÉPEKBEN

2.2.1. KÓROKI MUTÁCIÓK AZONOSÍTÁSA ÉS FENOTÍPUS-GENOTÍPUS ÖSSZEFÜGGÉSEK VIZSGÁLATA HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIÁBAN

Magyarországon először Klinikánkon indult el a hypertrophiás cardiomyopathiás betegek genetikai vizsgálata, és munkacsoportunk azonosította az első kóroki mutációkat magyar HCM betegekben.^{18, 143} Tanulmányunkat megelőzően azonban nem volt ismert a HCM betegekben leggyakrabban észlelt *MYBPC3* génmutációk előfordulási aránya, prevalenciája, eloszlása magyar HCM betegekben. Hasonlóképpen, nem volt hozzáférhető információ lehetséges specifikus genotípus-fenotípus összefüggésekről, penetrancia arányokról vagy specifikus expresszióról magyar HCM betegcsoportban.

Fentiek alapján célkitűzésünk az volt, hogy myozinkötő C fehérje gén (*MYBPC3*) mutációk azonosításásával meghatározzuk a *MYBPC3* génmutációk előfordulási arányát magyar HCM betegpopulációban; a *MYBPC3* génmutációt hordozó betegek családjainak klinikai és genetikai analízisével elemezzük a magyar HCM betegpopulációban azonosított *MYBPC3* mutációk genotípus-fenotípus összefüggéseit, és jellemezzünk egyes, magyar HCM betegekben azonosított speciális *MYBPC3* génmutációkat.

2.2.2. KÓROKI MUTÁCIÓK AZONOSÍTÁSA ÉS FENOTÍPUS-GENOTÍPUS ÖSSZEFÜGGÉSEK VIZSGÁLATA HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIA FENOKÓPIÁIBAN

Vizsgálatainkat megelőzően nem volt ismert a HCM fenokópiák előfordulási gyakorisága a magyar hypertrophiás cardiomyopathiás betegpopulációban. Tekintettel arra, hogy a HCM fenokópiák öröklődésének módja, a betegség természetes lefolyása és kezelése alapvetően eltér a sarcomer mutációk által okozott HCM-es betegekétől, ezért ezekben az estekben az etiológiai diagnózis rendkívüli nagy jelentőségű. Utóbbi nemcsak a pontos diagnózis felállításához nélkülözhetetlen, de a genetikai tanácsadás, prognosztikus megítélés és a megfelelő klinikai kezelés szempontjából is alapvető fontosságú. Célunk ezért az volt, hogy olyan HCM-es betegeket vizsgáljunk, kiknél HCM fenokópiára utaló többszervi érintettség is megfigyelhető volt. Közvetlen célkitűzésünk az volt, hogy kóroki mutációkat azonosítsunk a lizoszóma-kapcsolt membránprotein-2 (*LAMP2*) génben Danon betegség gyanúja esetén; az α -galaktozidáz A (*GLA*) génben Fabry betegség gyanúja esetén; a mitochondriális genomban felmerülő mitochondriális cardiomyopathia esetén; valamint, hogy a *LAMP2*, *GLA* és *TTR* gének mutációit hordozó betegek családtagjainak klinikai és genetikai szűrésével genotípus-fenotípus összefüggéseket állapítsunk meg.

2.2.3. KÓROKI MUTÁCIÓK AZONOSÍTÁSA ÉS FENOTÍPUS-GENOTÍPUS ÖSSZEFÜGGÉSEK VIZSGÁLATA ÖRÖKLETES IONCSATORNA BETEGSÉGEKBEN

Korábbi munkáinkban Magyarországon munkacsoportunk azonosított elsőként kóroki mutációkat örökletes hosszú QT szindrómában szenvedő magyar betegekben a *KCNQ1*, *KCNH2* és *KCNE1* génekben.¹⁴⁴⁻¹⁴⁷ Tekintettel a munkacsoportunk által szisztematikusan szűrt, regiszterben követett örökletes ioncsatorna betegekben szenvedő magyar betegek nagy számára, lehetőségünk nyílt a betegpopuláció kiterjesztett vizsgálatára.

Fentiek alapján célkitűzésünk az volt, hogy kóroki mutációkat azonosítsunk ritka örökletes ioncsatorna betegségekben és a mutációt hordozó betegek családtagjainak klinikai és genetikai szűrésével genotípus-fenotípus összefüggéseket állapítsunk meg, különös tekintettel mindezidáig világszerte is ritkaságnak tartott kórképekben, úm. Andersen-Tawil szindrómában, Timothy szindrómában és familiáris bradycardiában.

2.3. MEGFIGYELÉSEK PERKUTÁN TRANSZLUMINÁLIS SEPTALIS MYOCARDIUM ABLATIOVAL (PTSMA) KAPCSOLATBAN HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIÁBAN

Az obstruktív HCM kezelésére alkalmazott kontraszt echocardiographia vezérelt PTSMA-t munkacsoportunk vezette be és alkalmazta először Magyarországon. A folyamatosan végzett beavatkozásoknak köszönhetően alkalmunk nyílt olyan egyedi megfigyelésekre, mint abnormis kollaterálisok kimutatása septalis ágak között és ennek az anatómiai variánsnak a kezelésére PTSMA alatt.

Fentieken túl célunk volt a PTSMA közvetlen eredményességének megítélése olyan új metodikákkal, mint a myocardiális perfúzió csökkenésének kimutatása videodenzitometrián alapuló idő-denzitás görbe segítségével ill. a septalis strain változásának kimutatása háromdimenziós 'speckle tracking' echocardiographia alkalmazásával.

3. BETEGEK ÉS MÓDSZEREK

3.1. ARRHYTHMOGÉN TÉNYEZŐK MORFOLÓGIAI ÉS KLINIKAI VIZSGÁLATA HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIÁBAN

3.1.1. INTERCELLULÁRIS JUNKCIÓK ELTÉRÉSEINEK VIZSGÁLATA HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIÁBAN

3.1.1.1. Betegek

Hat, a Szegedi Tudományegyetem Patológiai Intézetében vagy a Haynal Imre Orvostovábbképző Egyetem Patológiai Intézetében kórboncolásra került szívet vizsgáltunk (koreloszlás 23-78 év, három nő, három férfi eset). Négy esetben négy különböző régióból történt mintavételezés (interventricularis septum, elülső és hátsó bal kamrai szabad fal, és jobb kamra szabad fal); de minden esetben legalább két különböző régiót vizsgáltunk, 'myofiber disarray' által érintett vagy nem érintett területeket. A szövetminták rutin fixálásra és beágyazásra kerültek. Kor- és nemi eloszlásban egyező normál, szívbetegség által nem érintett, és aorta stenosis vagy hypertonia miatt hypertrophizált szívekből származó minták szolgáltak kontrollként.

3.1.1.2. Módszerek

A dezmoszómák jelölésére dezmoplakin-ellenes, a gap junction-ök jelölésére a szívizomzat fő connexin fehérjéje, a connexin 43-ellenes polyclonális antitesteket használtunk. A dezmoszómák és gap junction-ök lokalizációjának vizsgálata egyes ill. kettős jelölésű immunhisztokémiával történt. A megfestett metszeteket konvencionális epifluorescens vagy konfokális mikroszkóppal vizsgáltuk Leica TCS 4D konfokális lézer pásztázó mikroszkóppal a gyártó ajánlása szerint (Leica Lasertechnik GmbH, Heidelberg, Germany). A vizsgálatban használt antitestek specifikációját és az immunhisztokémiai módszerek részleteit az Appendix-ben adjuk meg (Appendix I. Intercelluláris junkciók eltéréseinek vizsgálata hypertrophiás cardiomyopathiában).

3.1.2. REPOLARIZÁCIÓS PARAMÉTEREK VIZSGÁLATA HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIÁBAN

3.1.2.1. Betegek

Harminchét konszekutív HCM-ben szenvedő beteget választottunk be a vizsgálatba. A HCM diagnózisa nemzetközi ajánlások alapján történt.^{2, 3} A HCM betegek főbb demográfiai, klinikai és echocardiographiás paramétereit a *1. táblázat* tartalmazza. A 37 beteg közül 24 beteg béta blokkolót, 8 beteg verapamilt szedett a betegség első vonalbeli terápiájaként.

Három beteg szedett ismerten QT távolságot nyújtó szert (kettő amiodaront és egy propafenont).

Harminchét kor- és nemi eloszlásban azonos, szívbetegségben nem szenvedő önkéntes (átlagéletkor 43±12 év, férfi/nő 21/16) szerepelt kontrollként a vizsgálatban. A testtömegindex (body mass index, BMI) szignifikánsan alacsonyabb volt a kontroll csoportban (25±4 vs. 28±6 kg/m², p=0.007, *1. táblázat*). Mind a HCM betegek, mind a kontrollok kaukázusi eredetűek voltak.

Kontroll	НСМ
37	37
21/16	21/16
43 ± 12	48 ± 15
25 ± 4	$28\pm6\texttt{*}$
5/13/19	11/16/10
19/18/0/0	0/5/26/6****
68 ± 6	69 ± 9
48 ± 4	46 ± 7
30 ± 4	$27\pm7*$
9 ± 1	$20\pm6^{***}$
9 ± 1	11 ± 2***
	Kontroll 37 $21/16$ 43 ± 12 25 ± 4 $5/13/19$ $19/18/0/0$ 68 ± 6 48 ± 4 30 ± 4 9 ± 1 9 ± 1

1. táblázat. A HCM és kontroll csoport főbb demográfiai, klinikai és echocardiographiás paraméterei

Az értékek átlag ± szórás formában vannak kifejezve. A kontroll csoporttal való összehasonlításban statisztikailag különböző értékeket * jelzi [p<0.05 (*), p<0.001 (***), p<0.0001 (****)]. HCM: hypertrophiás cardiomyopathia; BMI: body mass index; NYHA: New York Heart Association; EF: bal kamrai ejekciós frakció; BKEDD: bal kamrai vég-disztolés átmérő; BKESD: bal kamrai vég-szisztolés átmérő; IVS: interventricularis septum vastagság; PW: posterior fal vastagság.

3.1.2.2. Módszerek

A betegeken öt perc időtartamú, folyamatos, 12-elvezetéses EKG regisztrálása történt fekvő állapotban, a mozgási műtermékek kiszűrése céljából. Mindegyik elvezetés EKG jele 2000 Hz-es mintavételi sebességgel digitalizálásra került egy többcsatornás, számítógéphez kötött adatfeldolgozó rendszerrel (Cardiosys A01 software, Experimetria Ltd., Budapest, Hungary; MDE Heidelberg GMBH, Heidelberg, Germany). A repolarizációs paraméterek közül a következőket elemeztük: 1) a szívfrekvenciára korrigált QT távolság (QTc), melyet a Bazett, a Fridericia, a Framingham és Hodges formulákkal korrigáltunk; 2) QT diszperzió (QTd), 3) PQ és QRS intervallum; 4) a T hullám csúcsától a T hullám végéig számított T hullám terminális része (Tpeak-Tend) és 5) a QT intervallum rövid távú variábilitása (QT-STV). Az összes HCM betegben és kontrollban transthoracikus echocardiographia történt. Standard képalkotó síkokból hagyományos morfológiai és funkcionális paraméterek meghatározása
történt meg. A maximális bal kamra falvastagság (left ventricular wall thickness, LVmax) a bármely bal kamrai szegmentumban mért legnagyobb fal átmérőként lett meghatározva. Az LVmax értékét a testfelszínre normalizáltuk (LVmax BSA). A HCM-es betegcsoport echocardiographiás paramétereit az *1. táblázat* tartalmazza. Minden HCM-es betegben szív mágneses rezonancia (MRI) vizsgálat történt a bal kamrai izomtömeg (left ventricular mass, LVM) meghatározása céljából, melyet planimetriával, a manuálisan meghatározott endo- és epicardiális határok megrajzolásával végeztünk, rövid-tengelyi felvételekből, a bal kamra teljes hosszában. A papilláris izmok nem kerültek beszámításra a bal kamrai izomtömegbe. Az LVM-et szintén normalizáltuk a testfelszínre. A vizsgálat részletes módszertanát és a statisztikai elemzés részleteit az Appendix-ben adjuk meg (Appendix II: Repolarizációs paraméterek vizsgálat hypertrophiás cardiomyopathiában).

3.2. KÓROKI MUTÁCIÓK AZONOSÍTÁSA ÉS FENOTÍPUS-GENOTÍPUS ÖSSZEFÜGGÉSEK VIZSGÁLATA FAMILIÁRIS ARRHYTHMOGÉN KARDIOLÓGIAI KÓRKÉPEKBEN

3.2.1. KÓROKI MUTÁCIÓK AZONOSÍTÁSA ÉS FENOTÍPUS-GENOTÍPUS ÖSSZEFÜGGÉSEK VIZSGÁLATA HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIÁBAN

3.2.1.1. Betegek

Negyvenöt, nem rokon hypertrophiás cardiomyopathiás beteget vizsgáltunk. A betegeknél minden esetben anamnézis és státusz felvétel, a rendelkezésre álló klinikai dokumentáció áttekintése, 12 elvezetéses testfelszíni EKG készítése és transzthoracikus echocardiographia történt. Indokolt esetben intézeti felvétel keretében részletes kardiológiai kivizsgálást végeztünk (24 órás Holter monitorizálás, terheléses vizsgálat, fekvőkerékpár stressz echocardiographia, szív MRI, coronarographia, hemodinamikai vizsgálat). A HCM diagnózisa minden esetben nemzetközileg elfogadott diagnosztikus kritériumokon alapult.², ³ A betegek demográfiai jellemzőit, betegségük lefolyásának főbb adatait, valamint főbb echoparamétereiket a 2. táblázat tartalmazza. A betegekben észlelt átlagos maximális bal kamrafal vastagság 22±6 mm volt, 40 esetben típusos asszimmetrikus septum hypertrophiát, 3 esetben apikális HCM-et észleltünk. Tizenöt esetben volt jelen szignifikáns (30 Hgmmnél magasabb gradiensű) nyugalmi bal kamra kifolyótraktus obstrukció. Az átlag 8±7 éves (medián: 6 év) utánkövetés alatt a 45 vizsgált probandban 9 haláleset történt, 8 esetben hirtelen szívhalál formájában. ICD implantáció 6 betegben, DDD pace-maker beültetés 2 esetben, perkután transluminális septalis myocardium ablatio (PTSMA) 3 esetben, sebészi myectomia 2 esetben történt. Egy esetben, dilatatív fázisba átment HCM esetében szívtranszplantációra került sor.

Családszűrés során az index betegekben azonosított öt különböző, specifikus *MYBPC3* génmutációt hordozó [c.3697C>T (p.Gln1233Ter); c.821+1G>A; c.2864_2865delCT

betegszám, n (%)	45 (100%)
férfi, n (%)	27 (60%)
átlagéletkor (diagnóziskor, év)	38±15
igazolt familiaritás, n (%)	18 (40%)
haláleset, n (%)	9 (20%)
halálok, n (%)	
hirtelen szívhalál	8 (89%)
egyéb (öngyilkosság)	1 (11%)
pitvarfibrilláció, n (%)	11 (24%)
beavatkozás	
ICD beültetés, n (%)	6 (13%)
Pace-maker implantáció, n (%)	2 (4%)
PTSMA, n (%)	3 (7%)
PCI, n (%)	2 (4%)
Myomectomia, n (%)	2 (4%)
HTX, n (%)	1 (2%)
Echocardiographiás adatok	
Maximális bal kamra fal vastagság (mm)	22±6
hypertrophia lokalizáció, n	ASH: 40, apicalis: 3, más: 2
bal pitvari átmérő, mm	45±11
BKEDD, mm	45±11
BKESD, mm	28±13
EF, %	61±12
LVOT gradiens nyugalomban, Hgmm	26±29
LVOT gradiens nyugalomban >30 Hgmm, n (%)	15 (30%)

2. táblázat. A MYBPC3 génmutációra szűrt HCM-es betegpopuláció főbb demográfiai, klinikai és echocardiographiás paraméterei

ICD: implantábilis cardioverter defibrillátor, PTSMA: perkután transzluminális septalis myocardium ablatio, PCI: perkután coronaria intervenció, HTX: szívtranszplantáció, BK: bal kamra, ASH: aszimmetrikus hypertrophia, BKEDD: bal kamrai végdiasztolés átmérő, BKESD: bal kamrai végszisztolés átmérő, EF: ejekciós frakció, LVOT: bal kamra kifolyótraktus.

(p.Pro955ArgfsTer95); c.1776_1777delGT (p.Ser593ProfsTer11); c.3407_3409delACT (p.Tyr1136del)] proband családtagjait vizsgáltuk. A hatodik azonosított mutációt [c.431_432delGT (p.Gly144AlafsTer8)] hordozó beteg családtagjai nem voltak elérhetőek a vizsgálathoz. Összesen 62 családtagot (30 férfi, 32 nő, életkor: 40±18 év) vizsgáltunk az öt családban. A klinikai szűrés a 3.2.1.1 alatt leírtak szerint történt. A HCM diagnózisa minden esetben nemzetközileg elfogadott diagnosztikus kritériumokon alapult, a családtagoknál a McKenna kritériumok figyelembe vételével.¹⁴⁸

3.2.1.2. Módszerek

A genetikai analízis a *MYBPC3* gén teljes kódoló szekvenciájának (1-35 exonok) és szomszédos intronikus régióinak mutációanalízisével történt. A PCR produktumokat 'single strand conformation polymorphism' (SSCP) vagy 'denaturing high performance liquid chromatography" (DHPLC) chromatographiás mutációanalitikai metódussal vizsgáltuk. Mindegyik abnormis chromatogramot mutató mintát megszekvenáltunk, az ABI PRISM 310 automata szekvenáló segítségével. A genetikai vizsgálat módszertanának részleteit az Appendix-ben adjuk meg (Appendix III: A genetikai vizsgálatok részletes metodológiája).

3.2.2. KÓROKI MUTÁCIÓK AZONOSÍTÁSA ÉS FENOTÍPUS-GENOTÍPUS ÖSSZEFÜGGÉSEK VIZSGÁLATA HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIA FENOKÓPIÁIBAN

Munkánk ezen részében olyan betegeket vizsgáltunk, kiknél HCM fenokópia gyanúja merült fel. A *3.2.1.1*. pont alatt részletezettekhez hasonlóan a betegeknél minden esetben anamnézis és státusz felvétel, fizikai vizsgálat, a rendelkezésre álló klinikai dokumentáció áttekintése, 12 elvezetéses testfelszíni EKG készítése és transzthoracalis echocardiographia történt. Indokolt esetben intézeti felvétel keretében részletes kardiológiai kivizsgálást végeztünk (24 órás Holter monitorizálás, terheléses vizsgálat, fekvőkerékpár stressz echocardiographia, szív MRI, coronarographia, hemodinamikai vizsgálat). A HCM diagnózisa minden esetben nemzetközileg elfogadott diagnosztikus kritériumokon alapult.^{2, 3}

3.2.2.1 LAMP2 génmutációk azonosítása Danon betegség gyanúja esetén

3.2.2.1.1 Betegek

Két nem rokon beteget és családjukat vizsgáltuk, kiknél HCM morfológiai képe volt megfigyelhető és felmerült Danon betegség gyanúja (izomsorvadás jelei, mentális retardáció) is.

'A' család

Az 'A' család index betege, egy román kisfiú, (*1. ábra, III:1 családtag*), 12 éves korában szívzörej miatt került először észlelésre. EKG-ján (*2. ábra, panel A*) sinus ritmus és rövid PQ távolság mellett széles QRS komplexumok voltak megfigyelhetőek Wolff-Parkinson-White (WPW) szindrómára emlékeztetően. Echocardiographia súlyos aszimmetrikus bal kamra hypertrophiát igazolt, legkifejezettebben a szabad falon (interventricularis septum vastagság: 30 mm, BK szabad fal vastagság: 39 mm), megtartott BK ejekciós frakcióval (BKEF: 64%), a mitrális billentyű SAM jelenségével, kifejezett bal karma kifolyótraktus obstrukcióval (nyugalmi szisztolés csúcsgradiens: 178 Hgmm) és súlyos mitrális insufficientiával (*2. ábra, panel C és 3. táblázat*). A hypertrophia a jobb kamrát is érintette. A beteg 14 éves korában progresszív izomgyengeség jelentkezett. Fizikális vizsgálattal

astheniás testalkatot (testtömeg index: 16,14) és a scapulohumeralis izmok proximális atrophiáját lehetett észlelni. Mérsékelt fokú mentális retardáció állt fenn 48-as IQ-val (Raven skála), affektív és kognitív éretlenséggel. Neurológiai vizsgálata proximális motoros deficitet, deltoid és triceps pseudohypertrophiával kísért súlyos izomatrophiát, bilateralis talus varust és osteotendinozus hyporeflexiát igazolt. Laborleleteiben emelkedett transzamináz [GPT: 183 U/l (normál tartomány: 2–41 U/l), GOT: 376 U/L (normál tartomány: 2-38 U/l)], kreatin foszfokináz (CK): 1236 UI/l (normál tartomány: 24–270 U/L), és laktát dehidrogenáz (LDH): 833 U/l (normál tartomány: 40–300 U/l) szinteket lehetett észlelni. Fentiek alapján limb-girdle izomdisztrófiát diagnosztizáltak.

A beteg 15 éves korában, még megtartott bal kamra funkció mellett (BKEF: 62%), implantábilis cardioverter defibrillátor (ICD) beültetés történt SCD primer profilaxis céljából. Három évvel később, cardioverzióval konvertálható pitvari flattern jelentkezett. A 11 éves utánkövetés utolsó évében, a beteg 23 éves korában dilatatív fázisba való progressziót lehetett megfigyelni, bal kamra dilatáció jeleivel (BKEDD 30 mm-ről 41 mmre nőtt) és az ejekciós frakció csökkenésével (64%-ról 35%-ra). Echocardiographiás vizsgálattal bal pitvari és bal kamrai thrombus is kimutatható volt, mely miatt orális anticoaguláns terápia indult. A betegnél jelenleg pitvarfibrilláció észlelhető, 61/min kamrai frekvenciával.

A beteg családtagjainak klinikai szűrése számos érintett családtagot azonosított. A beteg anyai nagyanyja (1. ábra, I:2 családtag) New York Heart Association (NYHA) III funkcionális stádiumú és krónikus pitvarfibrillációval járó non-obstruktív HCM-ben szenvedett. Anti-bradycardia indikációval 44 éves korában VVI pace-maker beültetés történt, szívelégtelenség miatt, 60 éves korában exitált. Az index beteg édesanyja (1. ábra, II:1 családtag) EKG-ján V4-6 elvezetésekben negatív T hullámok látszanak, de a Danon betegség klinikai tüneteitől mentes. Az anyai féltestvérnél (1. ábra, III:6 családtag) nonobstruktív HCM-et és izomdystrophiát (emelkedett GOT: 360 U/l, GPT: 373 U/l, CK: 1739 U/l, CK-MB: 11,7 ng/ml, és LDH: 1004 U/l) állapítottak meg 20 éves korában. Huszonöt éves korában primer SCD profilaxis és alacsony (24-36/min) kamrai frekvenciával járó pitvarfibrilláció miatt ICD beültetés történt. Huszonkilenc éves korában, progresszív szívelégtelenség és stroke miatt halt meg. A beteg nagybátyjánál (1. ábra, II:3 családtag) non-obstruktív HCM-et, pitvarfibrillációt, szívelégtelenséget, majd 23 éves korában III fokú AV blokkot állapítottak meg, mely miatt pace-maker beültetés történt. Progrediáló szívelégtelenség miatt 34 éves korában exitált. A beteg nagynénjénél (1. ábra, II:6 családtag) 18 éves kora óta volt ismert non-obstruktív HCM. Hat évvel később, pitvarfibrilláció, LBBB és súlyos szívelégtelenség alakult ki bal kamra dilatációval

Család	Családtag	Nem	Életkor (év)*	Betegség miatti halálozás	Klinikailag érintett	Genetikailag érintett	Kardiális fenotípus	BKmax (mm)	Klinikai lefolyás
А	I:2	nő	44/60	igen	igen	igen	HCM	15.4	PF, PM implantáció, exitus SZE miatt
А	II:1	nő	NA/44	nem	nem	igen	normál	12	negatív T hullámok V4–V6-ban
А	II:3	férfi	23/34	igen	igen	NA	НСМ	25	PF, AVB, PM implantáció, 34 évesen exitus
А	II:6	nő	18/24	igen	igen	NA	НСМ	18	PF, dilatatív fázisba való progresszió, exitus SCD miatt
А	III:1	férfi	12/20	nem	igen	igen	НСМ	39	limb-girdle izom dystrophia, mentális retardáció, PF, ICD implantáció
А	III:2	nő	NA/25	nem	nem	igen	normál	10.7	
А	III:4	nő	NA/21	nem	nem	igen	normál	11.2	
А	III:5	férfi	13/14	nem	igen	igen	HCM	40	limb-girdle izom dystrophia, mentális retardáció
В	I:1	nő	NA/48	nem	nem	igen	normál	10	RF abláció pitvari flattern miatt
В	II:1	férfi	14/20	igen	igen	igen	НСМ	28	CK emelkedés, PSVT, akcesszórikus köteg, ICD implantáció, exitus intraktábilis SZE miatt
В	II:2	férfi	NA/12	nem	nem	nem	normál	8	

3. táblázat. A LAMP2 génmutációkat hordozó családtagok demográfiai és klinikai jellemzői

*diagnózis/utolsó utánkövetés vagy halál idején; BKmax: maximális bal kamra fal vastagság; NA: nincs adat; HCM: hypertrophiás cardiomyopathia; PF: pitvarfibrilláció; AVB: magas fokú AV block, PM: pace-maker; SCD: sudden cardiac death, hirtelen szívhalál; ICD: implantábilis cardioverter defibrillátor; RF: radio-frekvenciás; CK: kreatin kináz; PSVT: paroxysmalis supraventricularis tachycardia; SZE: szívelégtelenség és csökkent ejekciós frakcióval (BKEDD: 59 mm, BKEF: 25%). DDD pace-maker beültetést terveztek, de a beteg hirtelen szívhalállal meghalt.

A beteg **unokatestvéré**nél (*1. ábra, III:5 családtag*) 13 éves kora óta ismert obstruktív hypertrophiás cardiomyopathia, mentális retardáció és limb–girdle típusú izomdystrophia. Echocardiographiás vizsgálata súlyos bal kamra hypertrophiát mutatott, a szabad falon nagyobb mértékben, mint a septumon (interventricularis septum vastagság: 25 mm, bal kamra szabad fal vastagság: 40 mm), és 57 Hgmm gradienssel járó bal kamra kifolyótraktus obstrukciót (*2. ábra, D panel és 3. táblázat*). Laborleleteiben emelkedett transzamináz, CK és LDH (GOT: 234 U/l, GPT: 360 U/l, LDH: 1254 U/l, és CK: 1329 U/l) értékek voltak megfigyelhetők. Szív MRI vizsgálata megerősítette a súlyos bal kamra hypertrophia meglétét (BK szabad fal: 42 mm, interventricularis septum: 30 mm; *2. ábra, E és F panel*). Gadolinium kontraszt késői fokális halmozást mutatott a septum bazális és apikális szegmensében, valamint a bal kamra szabad falában. A 4 éves utánkövetése utolsó évében, dilatatív fázisba való progressziót lehetett megfigyelni, szisztolés diszfunkcióval (BKEDD 25 mm-ről 56 mm-re nőtt, BKEF 88%-ról 45%-ra csökkent).



 ábra. A LAMP2 mutációt hordozó családok családfái. A férfiakat négyzet, a nőket kör jelöli, a klinikailag egészséges családtagokat üres, a betegeket kitöltött szimbólum reprezentálja. Az index betegekre nyíl mutat Az elhalálozott családtagokat áthúzás jelöli. A mutáció hordozó státuszt + vagy – jel jelzi.

'B' család

A 'B' családban az index beteg egy magyar kisfiú volt (*1. ábra, II:1 családtag, 'B' család*), aki 14 éves korában került először intézeti észlelésre tachycardia miatt. EKG-ja sinus ritmust, rövid PQ távolságot és bal kamra hypertrophia jeleit mutatta. Echocardiographia non-obstruktív hypertrophiás cardiomyopathiát igazolt, 16 mm-es maximális BK fal vastagsággal és megtartott ejekciós frakcióval (BKEF: 73%). Laborleleteiben emelkedett enzim szinteket lehetett észlelni (CK: 729 U/l; LDH: 1149 U/l), normális CK MB frakcióval (41 U/l, 5.6%) és emelkedett transzamináz értékekkel (GOT: 240 U/l, GPT: 190 U/l).

Utánkövetése során emelkedett CK értékei perzisztáltak a 650-1200 U/l tartományban, normális MB frakció és troponin értékek mellett, de izomvesztés vagy izomgyengeség



ábra. A Danon betegség EKG és morfológiai megjelenése. Az 'A' család index betegének (III:1 családtag, panel A) és unokatestvérének (III:5 családtag, panel B) 12-elvezetéses nyugalmi ECG felvétele, mely sinus ritmust, rövid PQ intervallumot, és I, aVL, V4-6 elvezetésekben delta hullámokat mutat, Wolff-Parkinson-White szindrómára emlékeztetően. Papírsebesség 25 mm/s, kalibráció 5 mm/mV. Panel C: Az 'A' család index betegének (III:1 családtag) parasternalis rövid-tengelyű transthoracikus echocardiographiás felvétele, mely extrém koncentrikus bal kamra hypertrophiát mutat, 27-36 mm bal kamra fal vastagsággal, legkifejezettebben a bal kamra szabad falánál. Panel D: Az index beteg unokatestvérének (III:5 családtag) parasternalis nosz-tengelyi transthoracikus echocardiographiás felvétele, mely extrém koncentrikus bal kamra fal vastagsággal, dominálóan a bal kamra szabad falánál.
Panel E és F: Az index beteg unokatestvérének (III:5 családtag) szív MRI felvétele, mely masszív bal kamra hypertrophiát mutat (BK szabad fal: 42 mm, interventricularis septum: 30 mm) késői gadolinium kontraszt halmozással a septum bazális és apikális szegmensében, valamint a bal kamra szabad falában.

tünetei nem alakultak ki. Echocardiographiával a BK fal vastagság növekedését lehetett észlelni az idők során (BK fal vastagság: 26-28 mm). Audiometria bal oldali enyhe hallásvesztést mutatott, ophthalmologia lényegi eltérést nem igazolt. Enyhe mentális retardáció volt jelen.

A beteg 15 éves korában enyhe terhelésre bekövetkező szívmegállás jelentkezett, kamrafibrilláció miatt (a mentők által észlelt első EKG ritmus), mely sikeres defibrillációra került. Szekunder SCD prevenció céljából egy DDD ICD került beültetésre. Az ICD implantáció után téves ICD működés történt supraventricularis tachycardia miatt.

Elektrofiziológiai (EP) vizsgálata rejtett septalis-para His járulékos köteget igazolt és izuprel infúzió alatti indukálható orthodrom AV tachycardiát. Nem-tartós pitvari tachycardia hasonlóképp indukálható volt. A járulékos köteg ablációjára sikeres kísérlet történt, de három évvel később egy második abláció is szükségessé vált, supraventricularis tachycardia miatti ismételt téves ICD működés miatt. Részletes EP vizsgálata egy második járulékos köteget igazolt, ezúttal a mitrális ring anterior szegmensénél, mely ismételt sikeres ablációra került.

A beteg 19 éves korában BK dilatáció kifejlődését lehetett észlelni (BKEDD: 46 mm, BKESD: 37 mm) az EF enyhe csökkenésével (EF: 44-48%), és a betegnél szívtranszplantáció irányában kivizsgálás történt. Oxy-spiroergometriás vizsgálattal 14,2 ml/kg/min aerob kapacitást, 6-perces séta-teszttel 330 m séta távolságot lehetett detektálni. Szívizombiopszia történt, mely súlyos cardiomyocyta hypertrophiát mutatott extenzív szarkoplazmás vacuolizációval, Danon betegségre jellemzően (*3. ábra, panel A-D*).

Négy hónappal később, a beteg 20 éves korában, akut ischaemiás stroke következtében bal oldali hemiparézis alakult ki, mely spontán regrediált. Nem sokkal később, jobb- és bal szívfél elégtelenség tünetei és low-output szindróma alakultak ki, tüdőgyulladással súlyosbítva, és a beteg intraktábilis szívelégtelenség miatt exitált. Utolsó echocardiographia 61 mm-es BKEDD-t, 49 mm-es BKESD-t és 40%-os EF-et mutatott.

A beteg édesanyja (1. ábra, I:1 családtag, 'B' család) 44 éves korában vizsgálva normális echocardiographiás paramétereket mutatott (interventricularis septum: 10 mm, BK szabad fal: 10 mm, BKEDD: 47 mm, BKESD: 31 mm, EF: 63%). EKG-ján 44/min sinus ritmust, és V2-3 elvezetéskeben bifázisos T hullámokat lehetett megfigyelni. Két, 48 éves korban bekövetkezett és syncope-val járó epizód után, pitvari tachycardia és junkcionális escape ritmus alapján EP vizsgálat történt. Utóbbi multiplex pitvari tachycardiát igazolt különböző mechanizmussal és lokalizációban. Összesen 3 különböző pitvari tachycardia volt indukálható, melyek közül kettő sikeres ablációra került (egy jobb pitvari cavotricuspidalis isthmus-dependens flattern és egy posterolateralis kiindulású fokális bal pitvari tachycardia). A harmadik tachycardia leginkább a bal pitvari fülcse körül propagálódó makro-re-entry-nek felelt meg, de spontán terminálódása miatt ennek térképezése nem volt lehetséges.

Az index beteg **testvére** (1. *ábra*, II:2 *családtag*, 'B' *család*) 12 évesen tünetmentes, nincsenek EKG vagy echocardiographiás eltérései.

3.2.2.1.2 Módszerek

A genetikai analízis a *LAMP2* gén kódoló 9 exonjának és szomszédos intronikus régióinak direkt szekvenálásával történt. A genetikai analízis metodikájának részleteit az Appendix tartalmazza (Appendix III: A genetikai vizsgálatok részletes metodológiája).



3. ábra. A LAMP2 vacuoláris cardiomyopathia kórszövettana. Panel A: Hypertrophizált cardiomyocyták 'myofiber disarray'-el és sarcoplazmás vacuolizációval. Hematoxylin-eosin festés; nagyítás: x20. Panel B: PAS-pozitív (diasztáz-rezisztens) sarcoplazmás inklúziók (nyílhegy), kifejezett irreguláris sarcoplazmás vacuolizáció, és súlyos cardiomyocyta hypertrophia. A sarcoplazmás glycogen tartalom nem tűnik emelkedettnek. Periodic acid-Schiff festés, nagyítás: x40. Panel C: Autofág vacuolumok a myofibrillumok között, szakadozott limitáló membránokkal. Elektronmikroszkópos felvétel, nagyítás: x7500. A mérce 1 µm-t jelöl. Panel D: Perinukleárisan elhelyezekedő autofág vacuolumok (csillagok), megszakadt limitáló membránokkal. A vacuolumok glycogen particulumokat tartalmaznak (nyílhegy) valamint degenerált sejtmembrán részeket. A denz anyaggal kitöltött autolizoszóma (nyíl) a panel B-n látható PAS-pozitív inklúzióknak felel meg. A mérce 1 µm-t jelöl.

3.2.2.2 A GLA génmutációk azonosítása Fabry betegség gyanúja esetén

3.2.2.2.1 Betegek

Összesen 21 (14 nő, átlag életkor: 52±13 év; 7 férfi; átlag életkor 47±17 év) beteget szűrtünk, kikben a Fabry betegség gyanúja felmerült lehetséges szív érintettséget jelző kardiális fenotípus és együttesen fennálló, más szervi érintettségre (neurológia, vese, bőr) utaló tünetek alapján. A betegek közül 18 esetben a szív érintettség hypertrophiás cardiomyopathia (4 férfi, 9 nő, átlagéletkor 46±14 év) vagy bal kamra hypertrophia (4 férfi, 1 nő, átlagéletkor 60±7 év) formájában nyilvánult meg; míg 1-1 esetben restriktív ill. dilatatív cardiomyopathia képében. Egy esetben, ahol Fabry kórra jellemző cornea verticillata jelentette a szűrés indikációját, nem volt jelen lényegi kardiális érintettség. A cardiomyopathiák diagnosztizálása érvényben lévő diagnosztikai ajánlások alapján történt. A nem kardiális manifesztációt 9 esetben neurológiai eltérések (cerebrovascularis inzultus, tranziens ischaemias attack, CT-vel igazolt fehérállományi károsodás, acroparaesthesia), 6

esetben nephrologiai eltérések (proteinuria, nephropathia, veseelégtelenség), 2 esetben szemészeti eltérések (cornea verticillata, retina dystrophia), 2 esetben bőrtünetek, 3 esetben egyéb (nem HCM-re jellegzetes) kardiológiai eltérések (III. fokú AV blokk, kifejezett restriktív fiziológia amyloidózis kizárása mellett) jelentették. A családszűrés két esetben volt lehetséges.

3.2.2.1.2 Módszerek

A genetikai analízis a *GLA* gén kódoló exonjának és szomszédos intronikus régióinak direkt szekvenálásával történt. A genetikai analízis metodikájának részleteit az Appendix tartalmazza (Appendix III: A genetikai vizsgálatok részletes metodológiája). A szűrési protokoll során szelektált esetekben az alfa-galaktozidáz A enzim, illetve a betegség aktivitási markerének, a LysoGb3 szintjének meghatározása is megtörtént (CentoGene AG, Rostock, Németország).

3.2.2.3. A TTR génmutációk azonosítása transthyretin amyloidosis gyanúja esetén

3.2.2.3.1 Betegek

'A' beteg

Az észlelésekor 60 éves férfibeteg távolabbi anamnézisében hypertonia szerepelt. Észlelése előtt 4 évvel kétoldali kéz zsibbadása hátterében EMG vizsgálattal 'carpal tunnel' szindrómát igazoltak, mely miatt műtét történt. Akkori laborjaiban emelkedett májfunkciós értékek (ALP, GGT) mutatkoztak. Kardiológiai észlelésére effort dyspnoe, angina pectoris és presyncope miatt került sor. EKG-ján 43-53/min frekvenciával járó bradycardia mutatkozott, melynek hátterében intermittáló II-III fokú AV blokk állt. Echocardiographiás vizsgálata tág jobb és bal pitvart (61x65x69 mm), koncentrikus bal kamra (BK) hypertrophiát (interventrikuláris septum vastagság: 27 mm, bal kamra posterior fal vastagság: 21 mm; 4. ábra A és B panel), normális BK átmérőket, diffúz hypokinezist, enyhén csökkent BK ejekciós frakciót (EF: 48%), II fokú mitrális és tricuspidalis insufficientiát jelzett, restriktív típusú diasztolés funkciózavar mellett (E/A: 114/34, DCT: 118 ms, Ea: 6, E/Ea: 19). Biomarkerei jelentősen emelkedett NT-pro-BNP szintet (3511 pg/ml) és jelzetten emelkedett troponin T szintet mutattak (0,042 ug/l), továbbra is emelkedett májfunkciós értékek mellett. Coronarographiás vizsgálata szignifikáns coronaria betegséget nem igazolt. Haemodinamikai vizsgálata emelkedett (18-22 Hgmm) végdiastolés balkamrai nyomást mutatott. Szív MRI vizsgálata megtartott BK ejekciós frakciót, koncentrikus bal kamra hypertrophiát, emelkedett BK izomtömeget, ill. körkörös, diffúz késői kontrasztanyag halmozást mutatott, mely alapján amyloidózis gyanúja merült fel. Jamshidi biopszia negatív eredményt adott myeloma multiplex irányában. Neurológiai elektrofiziológiai vizsgálata alsó végtagi túlsúlyú, axonvesztéses, motoros polyneuropathiát és kétoldali carpalis alagút szindróma jeleit mutatta. Magas fokú, syncope tüneteivel járó AV blokkja miatt DDD PM implantáció történt.

Szívizombiopszia történt, melynek szövettani vizsgálata a szívizomrostok között amyloidózisra jellemző homogén eosinophil, polarizált fényben zöld kettős törést mutató anyag ábra, kongóvörös-pozitív felszaporodását észlelte (5. A-Cpanelek). Elektronmikroszkópos vizsgálattal a szívizomrostok között enyhén denz, homogén anyag lerakódása látszott, mely 35.000x nagyításon periodicitás nélküli, véletlenszerűen rendeződött fibrillumok halmazának bizonyult (fibrillum átmérő: átlagosan 10,9 nm). Az ultrastruktúrális vizsgálat tehát az amyloidózis fénymikroszkópos diagnózisát megerősítette. Immunhisztokémiai vizsgálattal az amyloid transthyretin ellenanyaggal (Dako, polyclonal rabbit anti-human prealbumin, kód A0002; antitest hígítás 1:200) pozitív reakciót adott (5. ábra, D panel); a szérum amyloid A, valamint a kappa és a lambda könnyűlánc festés negatívnak bizonyult.

'B' beteg

Az észlelésekor 70 éves férfi beteg kórelőzményében tonsillectomia, Guillian-Barre szindróma, LIII-IV gerincsérv műtét, hypertonia, inguinalis herniotomia és carpal tunnel szindróma miatt jobb oldali csukló műtét szerepelt. Csökkent terhelhetőség miatt került kardiológiai észlelésre, EKG-ján I. fokú AV blokk, bal Tawara szár blokk mutatkozott. Echocardiographia tágabb pitvarokat, normális tágasságú bal kamrát, csökkent globális bal (BKEF: 31%) és jobb kamra funkciót igazolt. A bal kamra morfológiai megjelenése hypertrophiás cardiomyopathiának felelt meg, minden bal kamrai szegmentumra és a jobb kamra falára is kiterjedő hypertrophiával, 20 mm-es maximális bal kamra fal átmérővel (*4. ábra, C és D panel*), kiáramlási pálya obstrukció nélkül, emelkedett pulmonális nyomással (60 Hgmm), kifejezett diasztolés diszfunkcióval (E/Ea: 15). Szív MR vizsgálata az echocardiographias lelettel egyező paramétereket igazolt, a késői kontraszt halmozásos felvételek amyloidózisra voltak típusosak. NT-pro-BNP értéke jelentősen emelkedett volt (1977 pg/ml). Észlelése során több alkalommal jelentkezett perzisztens pitvarfibilláció, mely miatt sikeres elektromos kardioverzió történt.

Kivizsgálása során szignifikáns szűkületet nem igazoló coronarographia és szívizombiopszia történt. Szövettani vizsgálattal az izomrostok között kiterjedten homogén eosinophil anyag lerakódása látszott, mely kongóvörös festéssel pozitív reakciót adott, ami polarizált fényben zöld kettős törést mutatott. Az elektronmikroszkópos vizsgálat az amyloidózis fénymikroszkópos diagnózisát megerősítette (fibrillumok átlagos átmérője: 11 nm). Immunfestéssel a transthyretin reakció intenzív pozitivitást adott a kongóvörös-pozitív anyagnak megfelelően, a kappa és a lambda festések hátteres eredményt adtak, melyet aspecifikus átitatódásnak tartottunk.

3.2.2.3.2 Módszerek

A genetikai analízis a *TTR* gén kódoló exonjának és szomszédos intronikus régióinak direkt szekvenálásával történt. A genetikai analízis metodikájának részleteit az Appendix tartalmazza (Appendix III: A genetikai vizsgálatok részletes metodológiája).



4. ábra. A transthyretin amyloidózisban szenvedő betegek transthoracalis echocardiographiás felvétele, parasternális hossztengelyi (A panel: 'A' beteg; C panel: 'B' beteg) és csúcsi négy üregi (B panel: 'A' beteg, D panel: 'B' beteg) nézetből. Hypertrophiás cardiomyopathia morfológiai képe, diffúz bal kamra hypertrophiával, papillaris izom és jobb kamra fal hypertrophiával, tág pitvarokkal.



5. ábra. Szívizom biopszia szövettani képe. Amyloidózisra jellemzően a szívizomrostok között homogén eosinophil anyag felszaporodása látszik (A panel), mely kongóvörös festődést (B panel) és polarizált fényben zöld kettős törést mutat (C panel). Immunhisztokémiai vizsgálattal az amyloidnak megfelelő lokalizációban a transzthyretin festés adott pozitív reakciót (D panel). Az elektronmikroszkópos vizsgálat az amyloid fibrillumok jelenlétét megerősítette (lsd. esetleírás).

3.2.2.4. Mitochondriális génmutáció azonosítása dominálóan hypertrophiás cardiomyopathia képében megjelenő szisztémás kórképben

3.2.2.4.1 Beteg

Az klinikai észlelésekor 32 éves, kifejezetten alacsony termetű (140 cm) nőbeteg kardiális panaszai 27 éves korában kezdődtek, terhelésre jelentkező nehézlégzés, mellkasi diszkomfort formájában. Évek óta ismert hallászavara hátterében kétoldali cochlearis léziót igazoltak. EKG-ján rövid, 97 ms-os PQ távolság és bal kamrai hypertrophia volt látható, strain jeleivel. Echocardiographiás vizsgálata non-obstruktív hypertrophiás cardiomyopathiát igazolt, tágabb bal pitvarral, kifejezett koncentrikus bal és jobb kamrai hypertrophiával. A koncentrikus bal kamra hypertrophia a bal kamra valamennyi szegmentumát és a papilláris izmokat is érintette, 15 mm-es maximális bal kamrafal vastagsággal az anterior septum középső szegmentumában (6. *ábra*). A globális systolés BK funkció megtartott volt, szegmentális falmozgászavar nem volt észlelhető. Kifejezett, restriktív típusú diasztolés diszfunkció jeleit észleltük (E/A: 86/35; DCT: 186 ms, Ea: 6 cm/s, E/Ea: 14,3). Szív MR vizsgálata az echocardiographiás lelettel egyező morfológiai képet mutatott (7. *ábra*), késői típusú kontraszthalmozással a lateralis fal középső, a posterior fal középső, inferior fal basalis szegmentumaiban és az anterior falon (7. *ábra, C és D panelek*). Laborjában magasabb LDH (463-539 U/l), CK (170-193 U/l), troponin T (0,046-0,082 ng/ml) és NT-pro-BNP (644-1179 pg/ml) értékeket észleltünk. Vese- és májfunkciós értékei, vérképe lényegi kórosat nem mutatott, kiemelendő, hogy laktát szintje is normális volt (1,3-2,0 mmol/l). Kiterjesztett endokronológiai laborparaméterei hasonlóképpen kóros eltérést nem mutattak. A beteg észlelése során inzulin terápiát igénylő diabetes mellitus alakult ki, majd látászavar jelentkezett, melynek hátterében retina dystrophiát véleményeztek. Neurológiai státusza negatív volt. Családi anamnéziséből kiemelendő, hogy fiútestvérénél alacsony testalkat, stroke, epilepszia, septum hypertrophia, hallászavar volt ismert, 17 éves korában recidív stroke-ok következtében halálozott el. Édesanyjánál diabetes mellitus és hallászavar volt ismert, kardiológiai vizsgálata lényegi organikus kardiális eltérést nem igazolt.

3.2.2.4.2 Módszer

A beteg genetikai vizsgálata cardiomyopathiát okozó gének irányában újgenerációs szekvenálás metodikájával történt, melynek részletei az Appendix-ben találhatók (Appendix III: A genetikai vizsgálatok részletes metodológiája). A mitochondriális m.3243A>G mutáció vizsgálata restrikciós fragmens rost hossz polimorfizmus metodikával történt (HaeIII). A heteroplasmia arány a Quantity One Software (Bio-Rad Corp., Hertfordshire, UK) szoftver segítségével lett meghatározva.



6. ábra. A beteg transthoracalis echocardiographiás felvételei, non-obstruktív hypertrophiás cardiomyopathia képével, tágabb bal pitvarral, kifejezett koncentrikus bal és jobb kamra hypertrophiával. Panel A: parasternális hossztengelyi kép; Panel B: parasternális rövidtengelyi kép; Panel C: csúcsi négyüregi kép; Panel D: csúcsi kétüregi kép.



7. ábra. A beteg szív MRI felvétele. Rövid tengelyi (A panel) és csúcsi négy üregi metszetben (B panel) kissé tágabb bal pitvar, normális tágasságú bal kamra és jobb szívfél látszik, normális végdiasztolés és végsystolés volumenek, jó verővolumen mérhető, falmozgás zavar nélkül. Bal kamra hypertrophia [BK tömeg: 157 g; BK max: 19 mm (anterior septum basalis szegmentuma)] figyelhető meg. C és D panel: késői típusú kontraszthalmozás az anterior falon és a lateralis fal középső szegmentumaiban.

3.2.3. KÓROKI MUTÁCIÓK AZONOSÍTÁSA ÉS FENOTÍPUS-GENOTÍPUS ÖSSZEFÜGGÉSEK VIZSGÁLATA ÖRÖKLETES IONCSATORNA BETEGSÉGEKBEN

3.2.3.1 Egy új *KCNJ2* génmutáció, Val302del, azonosítása és funkcionális jellemzése Andersen-Tawil szindrómában

3.2.3.1.1 Betegek

Az öt éves kislányt először izomgyengeség okozta járás nehezítettség miatt észlelték, bár a "neonatális hemiplegia" diagnózis részletezés nélkül már szerepelt a beteg egyik egy éves korban készült leletén. Laborvizsgálatok során normális kálium szint mellett emelkedett kreatinin-foszfokináz (CK) értéket észleltek (596 U/l, normális érték felső határa 195 U/l), mely hat napon belül tért vissza a normál értékre. Ortopédiai konzíliumon kívül speciális kivizsgálás nem történt és a páciens panaszai maradék tünet nélkül elmúltak. Az elkövetkezendő években számos alkalommal észlelték különböző intézményekben fájdalmatlan izomgyengeség és változó megjelenésű és időtartamú aszimmetrikus felső végtagi hemiplegia miatt. A szérum kálium szint az esetek többségében normál tartományon belül volt. Egyszer fordult elő a normálisnál alacsonyabb kálium szint 3,1 mmol/l értékkel. Az izomgyengeségek időszakában napok alatt normalizálódó, emelkedett CK értékeket mértek az 507-629 U/l tartományban, azonban a CK-MB frakció mindig normális tartományon belül volt. Részletes neurológiai kivizsgálás során a lumbal punkció, liqour labor vizsgálat, koponya és nyaki gerinc MR vizsgálat, elektromyográfia, elektroencephalográfia, elektroneurográfia eltérést nem mutatott. Kálium és magnézium pótlást követően a tünetek általában napokon belül csökkeni kezdtek, a pácienst mindig kielégítő általános állapotban emittálták.

Szívritmuszavart először 9 éves korában detektáltak, ami gyakori, multifokális, kamrai extrasystoléket és rövid nem-tartós kamrai tachycardiás run-okat jelentett a nyugalmi EKG felvételen. (24. ábra, A panel) A szívritmuszavarát a beteg nem élte meg (palpitáció, gyengeség, szédülés nem jelentkezett) és egyetlen alkalommal se történt syncope. Az echocardiográfiás vizsgálat normális kardiális struktúrát és funkciót írt le. A 24-órás Holter monitorozás során 13% VES, 1% couplet-et és számos rövid nem-tartós kamrai tachycardia (leghosszabban 11 ütés, 148/min frekvenciával) került detektálásra. Propranolol terápiát és magnézium-pótlást végeztek, melyre érdemi javulás nem következett be, ezért amiodaront indítottak. Az amiodarone csökkentette a VES-ek számát, de a szívritmuszavarok nem szűntek meg teljesen, ezen felül thyreotoxicózis jelentkezett, ami miatt a terápiát le kellett állítani. Sotalol terápia megkezdését követően mutatkozott némi pozitív hatás. Az utánkövetés során adverz esemény nem következett be, a 18 éves korban végzett utolsó kontroll vizsgálat változatlan klinikai státuszt mutatott. A beteget nem a szülei, hanem az anyai nagynénje neveli, ezért klinikai vagy genetikai családszűrésre nem volt lehetőség, az

anyai nagynénit kivéve, akinek normális EKG-ja volt és az echocardiográfiás vizsgálat során sem találtunk eltérést.

3.2.3.1.2 Módszer

A mutációanalízis a legfőbb ioncsatorna gének újgenerációs szekvenálásával történt. Az azonosított variánsokat kapilláris szekvenálással validáltuk. A *KCNJ2* Val302del mutációt hordozó expressziós vektor generálása standard molekuláris klónozási technikával történt. A vad típusú és a Val302del *KCNJ2* heterológ expressziója transzfekcióval történt CHO sejtekbe. A CHO sejtekben heterológ módon kifejezett Kir2.1 ionáramokat teljes-sejt patch clamp technika voltage clamp módjával regisztráltuk. A vad típusú és mutáns Kir2.1 fehérje membrán transzportjának vizsgálata immunhisztokémia és konfokális lézer pásztázó mikroszkóp segítségével történt. A metodika részleteit az Appendix tartalmazza (Appendix III. A genetikai vizsgálatok részletes metodológiája és Appendix V. Az Andersen-Tawil szindrómát okozó *KCNJ2* Val302del génmutáció funkcionális jellemzésének részletes metodikája).

3.2.3.2 Timothy szindróma 1 genotípusának azonosítása syndactylia és lényegi extrakardiális manifesztációk nélkül

3.2.3.2.1 Beteg

A proband egy egészséges 31 éves nő és egy egészséges 31 éves férfi második gyermekeként született. A családi anamnézis negatív volt korábbi hirtelen szívhalálra, szívritmuszavarokra, syndactyliára, faciális eltérésekre és autizmusra. A terhesség komplikációmentes volt. A 37. gesztációs héten átmeneti fötális bradycardia-t (72/min szívritmus) észleltek. A szülés komplikáció mentesen, hüvelyi úton történt a 38. gesztációs héten. Az Apgar score 9 és 10 között volt az első és ötödik percben. Az újszülött születési súlya 2950 g (18 centilis), magassága 54 cm (98 centilis), és a fej körfogata 34 cm (35 centilis) volt. A születést követő második napon bradycardiát észleltek 2:1 -es atrioventriculáris (AV) blokkal és jelentős QTc prolongációval (600 ms) (8. ábra, A panel). Konzervatív terápiaként propanolol-t és mexiletine-t alkalmaztak, melynek hatására a QTc megnyúlás 470-580 ms tartományban stabilizálódott, a 2:1 AV blokk rendeződött és egyenletes 1:1 AV átvezetés alakult ki T hullám eltérésekkel (8. ábra, B panel). Echocardiográfia 2,5 mm átmérőjű, bal-jobb shuntel járó nyitott foramen ovale-t, és enyhén dilatált jobb kamrát írt le. A ductus arteriosus lezárult és nem volt jele kamrai szeptum defektusnak, cardiomyopathiának vagy kamrai diszfunkciónak. Laborvizsgálatok során hypoglycaemia vagy hypocalcaemia nem igazolódott. Faciális deformitások (hypertelorizmus, mélyen álló orrhát, kiemelkedő homlok, etc.) és kopaszság nem volt jelen, hasonlóképp izületi hypermobilitás sem állt fenn. Sem a kezeken, sem a lábakon nem volt jelen syndactylia (8. ábra, C és D panelek). A fogak nem hiányoztak és nem voltak hypoplasztikusak sem. A kisfiú életének első három évében folyamatos fejlődést mutatott, segítség nélkül ült 7,5 hónapos korában, mászott 8 hónaposan,

segítséggel járni tudott 8,5 hónaposan, önállóan 12 hónaposan. Az első szót 14 hónapos korában mondta ki. Két éves korában elvégezték az M-CHAT (Modified Checklist for Autism in Toddlers) tesztet, mely nem vetette fel autizmus vagy autizmus spektrum zavar lehetőségét. Ez idő alatt nem fordultak elő gyakori vagy súlyos infekciók. Mivel a páciens édesapja kardiológus szakorvos, ezért lehetőség volt folyamatos bed-side EKG monitorozásra éjszakánként, hagyományos Holter monitorozást pedig gyakran, minden 3-6



8. ábra. A proband 12-elvezetéses EKG felvétele, melyen 2:1 AV blokk és kifejezett QTc-intervallum prolongáció (600 ms, 72 ütés/perc) látható (A Panel). Konzervatív terápia (propranolol és mexiletine) hatására a 2:1 AV vezetés megszűnt, és állandó 1:1 AV átvezetés alakult ki 516 ms-os QTc megnyúlással és T-hullám elváltozásokkal (123 ütés/perc) (B Panel). Papírsebesség 25 mm/s, kalibráció 10 mm/mV. C és D Panel: A proband kezéről és lábáról 12 hónapos korában készült fénykép, mely a kéz és láb ujjainál a syndactylia hiányát igazolja.

hónapban végeztek. Egy alkalommal 12 órán át tartó, 2:1 AV átvezetést észleltek, mely panaszt nem okozott Nem jelentkezett tartós vagy nem-tartós kamrai tachyarrhythmia.

2 éves korában a pácienst hospitalizálni kellett konvulzióval társult súlyos hypoglycaemiás epizód miatt (vércukor szint 1,4 mmol/l). Mivel koponya traumát nem lehetett kizárni, koponya CT-t végeztek általános anesztéziában. Sem VT-t, sem VF-t nem észleltek a propofol, midazolam, fentanyl és izomrelaxánsok mellett. Az egyetlen ritmuszavar az átmeneti 2:1 AV blokk volt, mely automatikusan megszűnt a szérum glükóz szint korrekcióját követően. Az esetet követően nem volt maradandó egészségkárosodás. Szöveti glükóz szenzorral végzett vércukor szint monitorozás az ezt követő időszakban nem mutatott

további hypoglicaemiás epizódot. Jelenleg, 3 éves korában, a mentális és fizikai fejlődése normálisnak imponál. Jó általános állapotban van és óvodába jár. Képes érzelmek kifejezésére, érti a vicceket és a szomorúságot.

3.2.3.2.2 Módszer

A mutációanalízis a legfőbb ioncsatorna gének újgenerációs szekvenálásával történt. Az azonosított variánsokat kapilláris szekvenálással validáltuk. Az *ANK2* gén 37-es exonja, a *CACNA1C* gén 8A exonja, és a *KCNQ1* gén 1-es exonja került direkt-szekvenálásra. Az index betegben és mind a két szülőben a genetikai mozaicizmust is megvizsgáltuk az index páciensben a szájnyálkahártyáról, hajszálból és urothelből, az apuka esetében spermából extrahált DNS-el. A metodika részleteit az Appendix tartalmazza (Appendix III. A genetikai vizsgálatok részletes metodológiája).

3.2.3.3 Egy új 'splice site' *HCN4* génmutáció, c.1737+1 G>T, azonosítása csökkent szívfrekvencia-válasszal, alacsonyabb chronotrop kompetenciával és megnövekedett rövid távú szívfrekvencia variábilitással jellemzett familiáris bradycardia esetében

3.2.3.3.1 Betegek

Az index nőbeteget *(lsd. családfa 26. ábra, A panel; L24.0 családtag)* 28 éves korától sick sinus szindróma klinikai diagnózisával észleltük. Megszédüléssel járó, terheléses intoleranciát jelző panaszai gyakoriak voltak, de egyértelmű, eszméletvesztéssel járó rosszulléte nem fordult elő. Nyugalmi EKG-ján 40-46/min sinus bradycardia volt észlelhető, Holter vizsgálattal 58/min átlagfrekvenciájú sinus ritmus volt detektálható, ébrenléti időszakban is észlelhető 38-48/min sinus bradycardiával, éjszakai órákban 30-33/min frekvenciával. Gyakori volt a kamrai extrasystolia (VES), időnként bigemin, kapcsolt formában. Terheléses vizsgálattal normális strukturális és funkcionális paramétereket, típusos telesystoles mitrális prolapsust detektáltunk.

A beteg egy kiterjedt, több generációs család tagja, generációjában 14 testvérrel *(lsd. családfa 26. ábra, A panel)*. Családi anamnézis alapján **édesapja** (L24.22) 39 éves korában tüneteket okozó bradycardia miatt pacemaker implantáción esett át és 64 éves korában hirtelen elhunyt. Az egyik **nőtestvérét** (L24.3) 43 éves korában 47/min-es (később 40-43/min) szívfrekvencia mellett fennálló sinus bradycardia miatt vizsgálták. Miután 45 éves korában átesett egy syncopés epizódon, AAI pacemaker került beültetésre, majd 51 éves korában, paroxismalis PF miatt véna pulmonalis izoláción esett át. Az index beteg **lányainál** (L24.2 és L242.4) sinus bradycardiát észleltek 11 és 15 éves korban. 5 családtag korán meghalt. Egyiküknél, az index beteg **fiútestvérénél** (L24.14), 59/min-es szívfrekvenciát dokumentáltak, egy traumát követő hospitalizáció során. Ötvenöt éves korában perzisztens pitvarfibrilláció jelent meg, ami béta blokkolók és amiodaron adására sinus ritmusba konvertálódott. Ebben az időben bal kamrai diszfunkciót (EF: 43%) észleltek, diffúz bal

kamra mozgászavarral, melyet 'lege artis' kezeltek. Az amiodaron és beta blokkoló kezelés alatt a szívfrekvencia 41-43/min volt. Holter monitorizálás során 32-123/min-es szívfrekvenciával sinus ritmus és paroxysmalis pitvarfibrilláció volt látható. 59 éves korára a PF permanenssé vált, ugyanebben az évben otthonában hirtelen elhunyt. Egy másik fiútestvér (L24.25) 21 éves korában vízbe fulladt ismeretlen körülmények között. Három másik elhunyt családtag (L24.23, L24.24 és L24.26) esetében a halál okaként krónikus alkoholizmusra visszavezethető halálokot állapítottak meg (egy esetben intracraniális vérzés fej traumás sérülését követően, májcirrózis két esetben). A fenti négy családtag közül senkiben sem észleltek <60/min-es szívfrekvenciát. A többi elérhető családtag esetében nem jelentkeztek jelentős kardiális tünetek (syncope, pre-syncope, vagy dokumentált PF), és nem álltak gyógyszeres kezelés alatt (kivéve L24.13, részletezve lentebb).

Összesen 22 családtag (13 nő, 9 férfi, átlag életkor: 32±15; 26. ábra, A panel, 4. táblázat) volt elérhető klinikai és genetikai szűrés céljából, beleértve egy elhunyt családtagot is, akitől poszt-mortem minta állt rendelkezésre genetikai vizsgálatra és részletes klinikai dokumentációval rendelkezett. A családtagokban kardiológiai kivizsgálás, a korábbi kórtörténet dokumentációjának átnézése, 12 elvezetéses nyugalmi EKG, echocardiographia, 24-órás Holter monitorizálás, terheléses vizsgálat, ill. szívfrekvencia variabilitás vizsgálat (heart rate variability, HRV) történt. A bradycardia diagnosztikus kritériumának a nyugalmi EKG-n észlelt 60/min-nél alacsonyabb szívfrekvenciát tekintettük, amelyet 5 perc pihenés után háton fekvő pozícióban mértünk. A sinus csomó diszfunkció másodlagos okait (pl.: congenitalis szívbetegség, infiltratív és gyulladásos betegségek, hypothyroidizmus, hypothermia, hypoxia, izomdisztrófiák, központi idegrendszeri megbetegedés stb.) kizártuk. Egy családtagot (L24.13) paranoid schizophreniával diagnosztizáltak 16 éves korában. Folyamatos gyógyszeres kezelés alatt állt, melyek közé a risperidon, biperiden, haloperidol, olanzapin, amisulprid, paliperidon, clonazepam, quetiapin és procyclidin tartozott. A beteg EKG felvételein sinus bradycardia volt látható 49-56/min-es szívfrekvencia mellett. Figyelembe véve, hogy a jelenlegi gyógyszerei potenciális mellékhatásként inkább tachycardiát okozhattak, így klinikailag érintettnek tekintettük, de Holter monitorizálás, terheléses és szívfrekvencia variabilitási vizsgálatokból kizártuk.

3.2.3.3.2 Módszer

A mutációanalízis a legfőbb ioncsatorna gének újgenerációs szekvenálásával történt. Az azonosított variánsokat kapilláris szekvenálással validáltuk. Tekintettel a két generációban érintett családtagok nagy számára, lehetőség volt kapcsoltsági analízis elvégzésére és LOD score kalkulációjára. A szívfrekvencia válasz és szívfrekvencia variábilitás meghatározása céljából 24 órás Holter monitorizálás, futópadon végzett terheléses vizsgálat és 5 perces EKG regisztrátumok felvétele történt. A metodika részleteit az Appendix tartalmazza (Appendix III. A genetikai vizsgálatok részletes metodológiája és Appendix VI. A *HCN4* c.1737+1 G>T mutációt hordozó családtagok szívfrekvencia válaszának és szívfrekvencia válaszának és szívfrekvencia variábiltás paramétereinek meghatározása).

beteg	kor (év)*	nem	klinikailag érintett	geno	ípus	nyugalmi HR (/min)	24-órá	s Holter 1	felvétel	terhelése	s vizsgálat	struktúrális szívbetegség†	arrhythmia
				<i>HCN4</i> c.1737+1G>T	ANK2 p.Glu2378Lys		min. HR (/min)	avg. HR (/min)	max. HR (/min)	pre-teszt HR (/min)	max-teszt HR (/min)		
L24.0	43	n	igen	+	+	38	30	50	104	57	130	enyhe MVP	terhelés indukálta VES
L24.1	23	f	nem	-	-	63	47	68	128	82	145	bicusp. AoV	nincs
L24.2	22	n	igen	+	-	40	43	68	143	68	168	enyhe MVP	terhelés indukálta VES
L24.3	52	n	igen	+	-	43	42	58	103	67	133	nincs	terhelés indukálta VES, PF
L24.4	18	n	igen	+	-	40	38	71	141	88	172	nincs	nincs
L24.5	41	n	igen	+	+	55	44	69	137	73	176	nincs	terhelés indukálta VES
L24.6	42	n	igen	+	-	46	25	56	105	46	107	nincs	terhelés indukálta VES
L24.7	54	f	nem	-	-	78	44	64	130	69	174	nincs	terhelés indukálta VES
L24.8	45	f	nem	-	-	77	48	72	118	76	170	enyhe MVP	nincs
L24.9	46	f	igen	+	-	54	31	59	125	66	138	nincs	nincs
L24.10	51	n	igen	+	-	45	NA	NA	NA	NA	NA	NA	NA
L24.11	53	f	nem	-	-	78	NA	NA	NA	NA	NA	nincs	nincs
L24.12	21	n	nem	-	+	105	NA	NA	NA	NA	NA	nincs	nincs
L24.13	22	f	igen	+	+	49	37	74	135	NA	NA	nincs	kifejezett sinus arrhythmia
L24.14	59	f	igen	+	+	59	NA	NA	NA	NA	NA	BK diszfunkció [#]	PF
L24.15	13	f	nem	-	-	72	42	66	135	70	202	nincs	nincs
L24.16	17	f	igen	+	-	47	35	54	99	58	170	nincs	nincs
L24.17	24	n	nem	-	-	82	58	87	153	105	190	nincs	nincs

4. táblázat. A HCN4 c.1737+1 G>T génmutáció által érintett és nem érintett családtagok főbb demográfiai és klinikai jellemzői

L24.18	8	n	igen	+	-	55	45	66	124	56	158	nincs	kifejezett sinus arrhythmia
L24.19	11	n	nem	-	-	79	NA	NA	NA	NA	NA	nincs	nincs
L24.20	32	n	nem	-	-	72	47	80	158	85	188	nincs	nincs
L24.21	28	n	nem	-	-	69	42	74	160	97	198	nincs	nincs
L24.22	64	f	igen	NA	NA	NA	NA	NA	NA	NA	NA	NA	NA
L24.23	49	f	NA	NA	NA	96	NA	NA	NA	NA	NA	NA	NA
L24.24	44	f	NA	NA	NA	NA	NA	NA	NA	NA	NA	NA	NA
L24.25	21	f	NA	NA	NA	NA	NA	NA	NA	NA	NA	NA	NA
L24.26	40	f	NA	NA	NA	NA	NA	NA	NA	NA	NA	NA	NA

*a vizsgálat vagy halál idején; †bal-kamrai non-compaction vagy arta ascendens dilatáció; #feltehetően alkoholos szívbetegség következtében

HR: heart rate, szívfrekvencia; PF: pitvarfibrilláció; NA: nincs adat; BK: bal kamra; MVP: mitrális billentyű prolapsus; AoV: aorta billentyű; VES: kamrai extrasystole

3.3. MEGFIGYELÉSEK PERKUTÁN TRANSZLUMINÁLIS SEPTALIS MYOCARDIUM ABLATIOVAL (PTSMA) KAPCSOLATBAN HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIÁBAN

3.3.1. ABNORMIS KOLLATERÁLIS ÖSSZEKÖTTETÉSEK SEPTALIS ÁGAK KÖZÖTT HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIÁBAN PTSMA SORÁN

3.3.1.1 Beteg

A 32 éves férfibeteg kórtörténetében ismert belszervi megbetegedés nem szerepel. Hypertrophiás cardiomyopathiájára 20 éves korában derült fény, szívzörej miatt indított kardiológiai kivizsgálása során. 25 éves korában jelentkeztek először panaszai, terhelési intolerancia, terhelésre jelentkező nehézlégzés, mellkasi fájdalom, szédülés, az utóbbi időben terhelésre, alacsony terhelési fokozaton jelentkező eszméletvesztések formájában. Echocardiographiás vizsgálata a szinte valamennyi bal kamrai szegmenset érintő, legkifejezettebb mértékben az anterior és inferior septum basalis és középső, ill. az anterior fal basalis részére lokalizálódó, maximálisan 30 mm átmérőjű bal kamra hypertrophiát mutatott, az anterior mitrális vitorla systoles előremozdulásával (SAM), 18-30 Hgmm-es nyugalmi csúcsgradienssel a bal kamra kiáramlási traktusában. Holter EKG vizsgálata lényegi ritmuszavart nem igazolt. Terheléses vizsgálata (fekvőkerékpáros stressz echocardiographia) közepes terhelhetőséget (75 watt, 2. perc) mutatott, eszméletvesztés nélkül, jó frekvencia és vérnyomás válasszal, a nyugalomban meglévő 31 Hgmm-es gradiens 118 Hgmm-re való emelkedésével a terhelés csúcsán, 156 Hgmm-re való emelkedésével a levezető szakban. Szívkatéteres vizsgálatakor szimultán nyomásméréssel 28-40 Hgmm-es nyugalmi csúcsgradienst észleltünk (9. ábra, A panel), mely Valsalva manőver hatására 50 Hgmm-re (9. ábra, B panel), izolált extrasystolék után 100 Hgmm-re emelkedett (9. ábra,



9. ábra. Bal kamrai kifolyótraktus nyomásgradiens regisztrálása PTSMA során. Nyugalomban mintegy 35 Hgmm csúcsgradiens mérhető a bal kamra csúcsa és az aorta között (A panel), mely Valsalva menőver alatt 50 Hgmm-re (B panel), extrasystole után 100 Hgmm-re nő (C panel). PTSMA után nyugalmi nyomásgradiens nem detektálható, extrasystoleval mintegy 5 Hgmm-es gradiens váltható ki (D panel).

C panel). Coronarographiája szűkülettől mentes epicardiális coronaria rendszert mutatott, gracilis első septalis ággal, és systolés kompressziót mutató ('milking effect') második, nagyobb septalis ággal.

3.3.1.2 Módszer

A kontraszt echocardiographia vezérelt PTSMA általános leírása

Bal vena femoralis behatolásból 5F ideiglenes pacemaker elektródát vezetünk a jobb kamrába, majd bal artéria femoralis behatolásból egy 5F, speciális, csak a végrészén peforált "pigtail" nyomásmérő katétert (Cordis Europa N.V., Roden, Hollandia) pozicionálunk a bal kamra csúcsában. Jobb artéria femoralis behatolásból 7F 4.0 Judkins PTCA felvezető katétert juttatunk az aortagyökbe (Medtronic Inc., Minneapolis, MN, USA), majd szimultán módon regisztráljuk a nyugalmi és provokálható bal kamrai kiáramlási gradienst. A felvezető katéterrel kanüláljuk a bal közös törzset, majd 5000 IU Na-heparin adása után egy 0,014" Galeo M (Biotronik GmbH, Berlin, Németország) vezetődrótot juttatunk a septalis ágba. A vezetődrót pozicionálást követően, későbbi összehasonlítás céljából a standard transthoracalis echocardiographiás síkokból echocardiographiás vizsgálatot végzünk, melyet digitálisan is rögzítünk. Egy "over the wire" PTCA ballont pozícionálunk a septalis ágban, melyet 6 atm. nyomással expandálunk. Echocardiographiás ellenőrzés mellett 1-2 ml echocardiographiás kontrasztanyagot (Levovist, Schering, Berlin, Németország) juttatunk be a septalis ágba, majd transzthoracalis echocardiographiát végzünk. Parasternális hosszés rövidtengelyi, csúcsi 3-üregi és subcostális echocardiographiás síkokból identifikáljuk a septalis ág által ellátott myocardium területet. Az echocardiographia során különös figyelmet fordítunk a septumon kívüli myocardium területek (papilláris izmok, jobb kamra) esetleges opacifikációjának felismerésére, valamint a septális kontraszt halmozódás kiterjedésének megítélésére. Szelektív septalis angiographiát követően, amennyiben aberráns septális érellátás kizárható, 1-2 ml 95%-os alkoholt (B. Braun, Melsungen, Németország) fecskendezünk lassan a septalis ágba. Tíz perccel az alkohol beadása után a ballont leeresztjük, kontroll nyomásméréseket, ill. angiographiát végzünk. A betegeket 48 órán keresztül non-invazív hemodinamikai monitorizálás mellett a coronaria őrzőben megfigyelés alatt tartjuk.

3.3.2. PERKUTÁN TRANSZLUMINÁLIS SEPTALIS ABLATIO EREDMÉNYÉNEK MEGÍTÉLÉSE ÚJ METODIKÁKKAL

3.3.2.1. Myocardiális perfúzió csökkenésének kimutatása videodenzitometrián alapuló idő-denzitás görbe segítségével PTSMA után

3.3.2.1.1 Beteg

A jelen észlelésnél 35 éves nőbeteg betegsége 11 éves kora óta volt ismert. Első echocardiographiás vizsgálata 16 éves korában szimmetrikus septalis hypertrophiát mutatott, kiáramlási obstrukció nélkül. 18 éves korában echocardiographia már

aszimmetrikus septum hypertrophiát, 16-20 Hgmm LVOT gradienst mutatott. Későbbi vizsgálatai növekvő LVOT gradienst igazoltak, 33 éves korában a septum vastagságot 21 mm-nek, gradiensét 130 Hgmm-nek mérték. Rizikóbecslés során terhelésre vérnyomás esést, lapos vérnyomás választ észleltek, a maximális gradiens 185 Hgmm volt. Mindezek alapján 34 éves korában primer prevenciós célzattal DDD-ICD implantatio történt. Beavatkozása előtti észlelésekor 24-25 mm maximális bal kamra fal vastagságot (septum basalis része) mutatott, 131 Hgmm nyugalmi dinamikus grádienssel a bal kamra kifolyótraktusában, mely Valsalva manőver alatt 155 Hgmm-re emelkedett. Terheléses echocardiographia során a terheléses grádiens hasonlóképpen szignifikáns volt. A beteg családjában anyai ágon két SCD történt, 55 ill. 61 éves korban.

3.3.2.1.2 Módszer

Az alkoholos septalis abláció előtt és után coronarographia történt, mely felvételekből fázistársított digitális szubsztrakciós angiogram (DSA) készült off-line. A coronarogramok, a mozgási műtermékek keletkezését elkerülendő, légzésvisszatartott fázisban készültek. A kontrasztanyag beadása előtt legalább egy, későbbiekben a kardio-DSA kép maszkjául szolgáló szívciklust rögzítettünk. A septalis ágakat adó bal elülső leszálló ág (LAD) lateralis irányból került rögzítésre, az összevetülések okozta műtermékek minimalizálása céljából. A felvételek során ugyanazt a nem ionos kontrasztanyagot alkalmaztuk (iohexol 0,35 mg/ml iodine; OlimpaqueTM, GE Healthcare, Cork, Ireland), melyet automata injektorral (ACIST Medical Sytems, Bracco, Milánó, Olaszország) juttattunk a coronaria rendszerbe (6 ml-t 3 ml/s-os sebességgel). A coronarogramokat Innova 2000TM (GE Healthcare, Chalfont St. Giles, Buckinghamshire, Egyesült Királyság) rendszerrel rögzítettük, a képeket 512x512-es felbontású, 8 bites szürkeárnyalatú képként, tömörítés nélküli formátumban tároltuk.

A videodenzitometriás analízist a Klinikánkon kifejlesztett szoftver segítségével, érmaszkolás alkalmazásával végeztük el.^{149, 150} A myocardium denzitometriás vizsgálatainak alapjául szolgáló DSA kép a PTSMA-t követő záró angiográfiás felvétel alapján készült. Az analízis során a vizsgálni kívánt régiót (region of interest – ROI) poligonális alakzattal (4-10 csúcs) jelöltük ki, majd ezen a kijelölt területen mértük le a rá jellemző idő-denzitás görbét (time-density curve – TDC). A TDC lényegét tekintve az adott ROI-ban az adott időpillanatban ábrázolt átlagos pixelárnyalat ("szürkeség"). A TDC görbe alapján az analízis során meghatároztuk az elért maximális denzitást (Gmax), illetve az annak eléréséhez szükséges időt (Tmax). A két paraméter hányadosát a myocardiális perfúzió jellemző paraméterének tekintettük. A Gmax/Tmax hányadost a septalis ág ellátási területének megfelelően határoztuk meg.

3.3.2.2. A septalis strain változásának kimutatása PTSMA után három-dimenziós 'speckle tracking' echocardiographia segítségével

3.3.2.2.1 Betegek

Két beteget vizsgáltunk. Az első, 55 éves férfi betegnél típusos, aszimmetrikus septum hypertrophia formájában megjelenő hypertrophiás cardiomyopathia állt fenn, 24 mm-es maximális bal kamra fal átmérővel. A nyugalmi LVOT csúcsgradiens 88 Hgmm volt, mely Valsalva manőver hatására 118 Hgmm-re emelkedett. A beteg panaszaira és NYHA III funkcionális stádiumára való tekintettel PTSMA történt, a korábban leírt protokollnak megfelelően. Az abláció során az I. septalis ág kontraszt echocardiographia vezérelt ablációjára került sor. Poszt-procedurális nyugalmi csúcs LVOT gradiens 28 Hgmm volt és 839 U/L (normal range: <195 U/L) kreatin kináz (CK) emelkedést észleltünk a megfigyelési periódus alatt. A második, 62 éves férfibeteg távolabbi anamnézisében kombinált aorta stenozis (AS) és obstruktív HCM szerepelt. A szignifikáns AS (aorta billentyű felett mért átlaggradiens: 57 Hgmm, nyugalmi LVOT gradiens: 35 Hgmm) miatt aorta mechanikus műbillentyű beültetés történt (Carpentier-Edwards Perimount A-21 mm) 18 hónappal a PTSMA-t megelőzően. A műtét után a beteg korábban meglévő fulladásos panaszai perzisztáltak, mely miatt kontroll echocardiographia történt, mely 18 Hgmm valvularis és 68 Hgmm subvalvularis LVOT gradienst mutatott, 24 mm-es maximális septum vastagság mellett. Fél-fekvő helyzetben végzett terheléses kerékpár vizsgálat alatt, a 61 Hgmm-es nyugalmi LVOT gradiens 108 Hgmm-re nőtt. Fentiek alapján PTSMA-t indikáltunk, mely alatt az I. septalis ág ablációja történt meg kontraszt echocardiographia vezérlése mellett, mely kizárólagosan a septum bazális részében mutatott kontraszt dúsulást. A beavatkozás utáni nyugalmi LVOT csúcsgradiens 27 Hgmm-re csökkent és 499 U/L CK emelkedést regisztráltunk.

3.3.2.2.2 Módszer

A beavatkozás előtt 1 nappal és a beavatkozás után 3 nappal három-dimenziós 'speckle tracking' echocardiographiát (3DSTE) végeztünk (Toshiba Artida, PST-25Sx mátrix array transducer, Toshiba Medical Systems, Tokyo, Japan) hogy az ablált területben létrejövő strain változásokat detektáljuk. A vizsgálat részleteit illetően lsd. Nemes és mtsai. áttekintő közleményét.¹⁵¹

4. EREDMÉNYEK

4.1 ARRHYTHMOGÉN TÉNYEZŐK MORFOLÓGIAI ÉS KLINIKAI VIZSGÁLATA HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIÁBAN

4.1.1. INTERCELLULÁRIS JUNKCIÓK ELTÉRÉSEINEK VIZSGÁLATA HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIÁBAN

4.1.1.1. Standard szövettan

A HCM-es szívizomszövet kórszövettani vizsgálata a HCM-re tipikus hisztopatológiai eltéréseket mutatta. Ezeket az eltéréseket 'myofiber disarray'-re jellemzően dezorganizált szívizomrostok jellemezték, néhol kereszt-, vagy háromszög alakú sejt alakzatokkal (10. *ábra, a panel*). Néhány területen az izomrostok cirkuláris struktúrákat alkottak, laza kötőszövetes központi mag körül (10. *ábra b panel*). Interstitialis fibrózis, myocardiális hegesedés, és megvastagodott intimával rendelkező kiserek szintén megfigyelhetők voltak.



10. ábra. (a) Dezorientált, abnormis alakú és méretű myocardiális rostokat és interstitialis fibrózist mutató 'myofiber disarray' hypertrophiás cardiomyopathiás szövetmintában. Haematoxylin-eosin festés, 134x. (b) Egymásba fűződő myocytákból álló cirkuláris myocardiális rost, laza kötőszövetes központi mag körül. Haematoxylin-eosin festés, 67x.

4.1.1.2. Az intercalaris discusok szövettani jellegzetességei a kontroll mintákban

A desmoplakin (desmoszóma) és connexin 43 (gap junction) immunjelölés konzisztens és reprodukálható festődési mintázatot mutatott standard epifluorescens mikroszkópos vizsgálattal. A fluorescens szignál felbontása jelentősen javult konfokális lézer pásztázó mikroszkóp használatával. A HCM-es szívek 'myofiber disarray' által nem érintett területein, és a kontroll mintákban (normál és non-HCM mintákban) a junctionális fehérjék az intercalaris discusokban lokalizálódtak, mint fénylő, pontszerű aggregátumok. A hosszanti irányban metszett rostokban az immunfestett discusok mint rövid, harántirányban elrendeződött sávok formájában jelentek meg, jórész egymással párhuzamos lefutást

mutatva, mint ahogy azt *11. ábra a panelen* látható connexin 43 festés illusztrálja. A keresztmetszetben megjelenő izomrostokban a discusokat mint ovoid struktúrákat lehetett megfigyelni. Mint ahogy azt korábbi közleményeinkben publikáltuk,^{152, 153} a connexin 43 jelzett gap junction-ök a discusok szélein egy prominens gyűrűt mutattak "face on" elhelyezkedésben vizsgálva (*11. ábra, b panel*). Az immunfestett dezmoszómák a kontroll mintákban uniformis eloszlást mutattak az intercalaris discus területén.



11. ábra (a) Az intercalaris discus-ok normális megjelenése hosszirányban metszett rostokban; az aggregált fénylő fluoreszcens pontok egy, a rost hossztengelyére merőleges haránt csíkban jelennek meg. Átnézetben rendezett, párhuzamos elhelyezkedés jelenik meg. A durva, sárgás anyag perinucleáris lipofuschin-nak felel meg, mely világosan elkülönül az immunfestett junkcióktól. Konfokális lézer pásztázó mikroszkópos kép, connexin 43 immunfestés, 134x. (b) Keresztmetszeti képen a connexin 43 immunfestett discus-ok ovoid struktúrákként jelennek meg, a discus-ok széleinél prominens, gyűrű-szerű festődéssel. Konfokális lézer pásztázó mikroszkópos kép, 423x.

4.1.1.3. A dezmoszómák eloszlása a 'myofiber disarray' által érintett területeken

A 'myofiber disarray' által érintett szívizom területeken a dezmoszómák kifejezett eltéréseit lehetett megfigyelni. A legtöbb dezmoplakin-jelzett discus megtartotta a rost hosszanti tengelyére merőleges orientációját. Mindazonáltal, az izomrostok 'myofiber disarray' miatti kaotikus elhelyezkedése következtében a dezmoszómák globális elrendeződése kifejezetten dezorganizált volt (*12. ábra, a és b panel*). A bizarr megjelenésű háromszög, vagy kereszt alakú myocyta struktúrákban a dezmoszómák intercalaris discusban való megjelenése konfluáló volt, hatalmas "megadiscus"-ok képződésével (*12. ábra, c panel*). Egy másik, a dezmoszómák elrendeződését érintő gyakori eltérés a többsíkú discusok kialakulása volt. Itt a prominens immunfestett discusokat kereszteződő struktúrákban lehetett megfigyelni (*12. ábra, c és d panel*). Hosszú, oldal-az-oldal-hoz formában megjelenő dezmoszómák szintén megfigyelhetők voltak egyes myocyták között (*12. ábra, d panel*).

4.1.1.4. Az gap junction-ök eloszlása a 'myofiber disarray' által érintett területeken

A 'myofiber disarray' által érintett szívizom területeken a gap junction-ök eloszlása szintén jelentős eltéréseket mutatott a normál mintákéhoz képest. A globális dezorganizáltság mellett a gap junction-ök elrendeződése eltérő volt a dezmoszómák eltéréseihez képest. A 'myofiber disarray' egyes területein a connexin 43 festődés nemcsak jól körülírtan az intercalaris discus-ok területén jelent meg, hanem eltérő mértékű diszperziót mutatva a myocyták felszínén is kimutatható volt (*13. ábra, a és b panel*). Egyes esetekben ez a myocyták teljes felszínén való megjelenést jelentette (*13. ábra, a panel*), míg más esetekben a gap junction-ök diszperziója nem volt ennyire kifejezett. Az intercelluláris junkciók mechanikai és elektromos komponenseinek feltűnő disszociációja leginkább kettős jelöléssel festett metszetekben volt megfigyelhető (*13. ábra, b panel*).



ábra. A dezmoszómális junkciók megváltozott elrendeződése a 'myofiber disarray' által érintett területeken hypertrophiás cardiomyopathiában. (a) Az egyes intercalaris discus-ok megtartják haránt orientációjukat az izomrost hossztengelyére merőlegesen, de átnézetben kifejezett rendezetlenség jelenik meg (134x). (b) A dezmoszómák elhelyezkedésének nagymértékű rendezetlensége 'myofiber disarray' területén (67x). (c) Abnormis alakú, megnövekedett, több síkú 'megadiscus' (134x). (d) Hosszú, oldal-az-oldalhoz jellegű dezmoszómális kapcsolatok szomszédos rostok között (tömör nyilak) egymással keresztőződő discus-okkal (üres nyíl) (335x). Konfokális lézer pásztázó mikroszkópos kép, anti-dezmoplakin immunfestés (a, b, d) és anti-dezmoplakin (vörös) és anti-connexin 43 (zöld) kettős festés (c).

A hosszirányban metszett myocyták között oldal-az-oldal-hoz jellegű kapcsolatok gyakran megfigyelhetők voltak és az abnormisan megnagyobbodott 'megadiscus''-ok hasonlóképp

kifejezett connexin 43 festődést mutattak *(13. ábra, d panel)*. Érdekes módon a 'myofiber disarray' területén megfigyelt, gyűrűszerűen kapcsolódó myocyta struktúrák szintén mutattak gap junction kapcsolatokat. Ezek a struktúrák sorozatmetszetekben megfigyelhetők voltak, ill. megfelelő orientáció esetén a gap junction-ökkel kapcsolt myocyta gyűrűk teljes egészükben nyomon követhetőek voltak.



 13. ábra. A gap junction-ök megváltozott elrendeződése a 'myofiber disarray' által érintett területeken hypertrophiás cardiomyopathiában. (a) A gap junction immunfestés random diszperziót mutatva jelenik meg a myocyták felszínén, az intercalris discus-okba való jól definiált rendeződés helyett (134x). (b) A dezmoplakin festett intercalaris discus (narancssárga, tömör nyíl) és a diszpergált pontszerű gap junction-ök közötti nyilvánvaló disszociáció (zöld, üres nyíl) (422x). (c) Abnormis oldal-az-oldalhoz gap junction kapcsolatok szomszédos myocyták között (nyilak, 134x). (d) Kifejezett gap junction festődést mutató abnormis alakú és méretű intercalaris discus. Konfokális lézer pásztázó mikroszkópos kép, anti-connexin 43 immunfestés (a, c, d) és anti-connexin 43 (zöld) és anti-dezmoplakin (narancssárga) kettős immunfestés (b).

4.1.2. REPOLARIZÁCIÓS PARAMÉTEREK VIZSGÁLATA HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIÁBAN

4.1.2.1. EKG paraméterek a HCM betegekben és kontrollokban

A HCM betegek és kontrollok EKG paramétereinek összehasonlítását a 5. *táblázat* mutatja be.

	1	0 1	
	Kontroll (n=37)	HCM (n=37)	Relatív különbség (%)
RR (ms)	867 ± 119	$947\pm140^{\ast}$	9.2
PQ (ms)	152 ± 17	$166 \pm 30*$	8.5
QRS (ms)	96 ± 7	$112 \pm 17^{***}$	15.6
QT (ms)	401 ± 24	$473\pm 66^{\ast\ast\ast}$	18.0
QTc (ms) Bazett	434 ± 23	$488\pm61^{***}$	13.0
QTc (ms) Fridericia	422 ± 20	$483\pm60^{\ast\ast\ast}$	14.7
QTc (ms) Framingham	423 ± 19	$481\pm60^{***}$	14.5
QTc (ms) Hodges	420 ± 18	$482\pm60^{***}$	15.0
QTd (ms)	34 ± 9	47 ± 17**	37.1
Tpeak-Tend (ms)	91 ± 10	$107 \pm 27*$	18.9
QT-STV (ms)	3.2 ± 1	$4.5 \pm 2^{**}$	40.6

5. táblázat. A HCM és kontroll csoport betegeinek EKG paraméterei

Az értékek átlag ± szórás formában vannak kifejezve. A kontroll csoporttal való összehasonlításban statisztikailag különböző értékeket * jelzi [p<0.05 (*), p<0.001 (**), p<0.0001 (***)]. HCM: hypertrophiás cardiomyopathia; QTc: szívfrekvenciára korrigált QT intervallum (a Bazett, Fridericia, Framingham és Hodges formula szerint meghatározva); QTd: QT diszperzió; Tpeak-Tend: a T hullám csúcsától a T hullám végéig mért T hullám terminális fázisa; QT-STV: ütésről-ütésre mért rövid távú QT variábilitás.

A HCM betegekben szignifikánsan hosszabbak voltak az RR, PQ és QRS intervallumok. A QTc értéke szintén emelkedett volt a HCM betegekben (*14. ábra, A panel*), függetlenül a QTc korrekció módszertől (Bazett, Fridericia, Framingham vagy Hodges formula). A HCM csoportban nem volt szignifikáns különbség a különböző korrekciós formulákkal számított QTc értékei között. A T hullám terminális része, a Tpeak-Tend intrevallum szintén jelentősen hosszabb volt a HCM betegekben (*14. ábra, B panel*). A QT diszperzió (*14. ábra, C panel*) és rövid távú QT variábilitás hasonlóképpen emelkedettebb volt HCM betegekben (*14. ábra, D panel*). A legnagyobb, 41%-os relatív emelkedést, a rövid távú QT variábilitás értékét illetően tapasztaltuk a különböző paraméterek között.

A HCM és a kontroll csoport között észlelt különbségek akkor is jelentősen szignifikáns mértékűek maradtak, amikor a QT nyújtó szert szedő 3 beteg (amiodarone vagy propafenone, n=3) adatait kivettük az összehasonlításból. A BMI vagy az obezitás mértéke egyik repolarizációs paraméter értékével sem korrelált.



14. ábra. Az EKG különböző repolarizációs paraméterei közötti szignifikáns különbséget illusztráló box-éswhisker plot-ok a HCM és kontroll csoport között. A) frekvencia korrigált QT szakasz (QTc); B) a T hullám terminális fázisát jelző Tpeak-Tend távolság (Tpeak-Tend); C) QT diszperzió (QTd); D) ütésről-ütésre mért rövid távú QT variábilitás (QT-STV). A központi téglalap az interkvartilis terjedelmet ábrázolja (25-75 percentilis). A középvonal a mediánt jelzi. A vertikális vonal a minimum értéktől a maximum értékig tart, a kívülálló (nyitott négyzet) és a távoli kívülálló (tömör pontok) értékek kivételével, melyek különállóan jelennek meg.

4.1.2.2. A repolarizációs parametérek közötti korreláció HCM betegekben

A különböző repolarizációs paraméterek, a QT diszperzió és rövid távú QT variábilitás közötti korrelációt a *6. táblázat* tünteti fel. A QTc megnyúlása szignifikánsan korrelált a Tpeak-Tend távolsággal, de nem a QRS szélességével, arra utalva, hogy a QTc megnyúlás, legalábbis részben, a T hullám terminális része megnyúlásának következménye. A rövid távú QT variábilitás relatíve szoros korrelációt mutatott a QTc megnyúlással és kisebb mértékben, a Tpeak-Tend intervallummal. A QT diszperzió egyik repolarizációs paraméterrel sem korrelált.

4.1.2.3. A repolarizációs és echocardiographiás paraméterek korrelációja HCM betegekben

Az EKG és echocardiographiás paraméterek nem korreláltak egymással HCM betegekben, kivéve egy gyenge korrelációt a rövid-távú QT variábilitás és a bal kamrai vég-szisztolés átmérő ill. bal kamrai ejekciós frakció között.

	QRS	Tpeak-Tend	QTd	QT-STV
QTc	0.284	0.527***	- 0.013	0.616***
Tpeak-Tend	0.299	-	0.018	0.378*
QTd	0.253	-	-	- 0.228

6. táblázat. A repolarizációs paraméterek korrelációja HCM betegekben

Az értékek a Pearson-féle korrelációs koefficienst jelzik. A statisztikailag különböző értékeket * jelzi [p<0.05 (*), P<0.001 (***)]; n = 37. HCM: hypertrophiás cardiomyopathia; QTc: szívfrekvenciára korrigált QT intervallum (a Bazett formula szerint); QTd: QT diszperzió; Tpeak-Tend: a T hullám csúcsától a T hullám végéig mért T hullám terminális fázisa; QT-STV: ütésről-ütésre mért rövid távú QT variábilitás.

4.1.2.4. A repolarizációs paraméterek és a bal kamra hypertrophia indexeinek korrelációja HCM betegekben

A repolarizációs paraméterek és a testtömegre normalizált vagy nem-normalizált bal kamra hypertrophia indexek (MRI-vel meghatározott maximális bal kamra fal átmérő és bal kamrai izomtömeg) közötti korrelációt a 7. *táblázat* szemlélteti. A korreláció mértéke szinte minden korreláció esetén növekedett a normalizálás hatására. A rövid-távú QT variábilitás egy szignifikáns, bár mérsékelt korrelációt mutatott mind a normalizált, mind a nem-normalizált bal kamra hypertrophia indexekkel (LVmax BSA, *15. ábra* és LVM BSA, *16. ábra*). A Tpeak-Tend intervallum szintén szignifikánsan korrelált néhány hypertrophia paraméterrel, de nem korrelált a legmegbízhatóbb hypertrophia index-el, a testfelszínre korrigált LVM értékével.

7. *táblázat.* A repolarizációs paraméterek és a bal kamra hypertrophia paraméterek közötti korreláció HCM betegekben

	QTc	Tpeak-Tend	QTd	QT-STV
IVS (mm)	0.099	0.344*	- 0.144	0.285
LVmax (mm)	0.216	0.450**	- 0.238	0.381*
LVmax BSA (mm/m ²)	0.360*	0.451**	- 0.129	0.461**
LVM (g)	0.037	0.241	- 0.128	0.273
LVM BSA (g/m ²)	0.195	0.348	- 0.116	0.455*

Az értékek a Pearson-féle korrelációs koefficienst jelzik. A statisztikailag különböző értékeket * jelzi [p<0.05 (*), p<0.01 (**)]; n = 37. HCM: hypertrophiás cardiomyopathia; QTc: szívfrekvenciára korrigált QT intervallum (a Bazett formula szerint); QTd: QT diszperzió; Tpeak-Tend: a T hullám csúcsától a T hullám végéig mért T hullám terminális fázisa; QT-STV: ütésről-ütésre mért rövid távú QT variábilitás; IVS: interventricularis septum; LVmax: maximális bal kamra fal vastagság; LVmax BSA: testfelszínre normalizált maximális bal kamra fal vastagság; LVM: bal kamrai izomtömeg; LVM BSA: testfelszínre normalizált bal kamrai izomtömeg.



15. ábra. A testfelszínre normalizált maximális bal kamra fal vastagság (LVmax BSA) és a A) frekvencia korrigált QT szakasz (QTc); B) a T hullám terminális fázisát jelző Tpeak-Tend távolság (Tpeak-Tend); C) QT diszperzió (QTd); D) ütésről-ütésre mért rövid távú QT variábilitás (QT-STV) közötti korrelációt illusztráló szórásgörbe.



16. ábra. A testfelszínre normalizált bal kamrai izomtömeg (LVM BSA) és a A) frekvencia korrigált QT szakasz (QTc); B) a Tpeak-Tend távolság (Tpeak-Tend); C) QT diszperzió (QTd); D) ütésről-ütésre mért rövid távú QT variábilitás (QT-STV) közötti korrelációt illusztráló szórásgörbe.

4.2. KÓROKI MUTÁCIÓK AZONOSÍTÁSA ÉS FENOTÍPUS-GENOTÍPUS ÖSSZEFÜGGÉSEK VIZSGÁLATA FAMILIÁRIS ARRHYTHMOGÉN KARDIOLÓGIAI KÓRKÉPEKBEN

4.2.1. KÓROKI MUTÁCIÓK AZONOSÍTÁSA ÉS FENOTÍPUS-GENOTÍPUS ÖSSZEFÜGGÉSEK VIZSGÁLATA HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIÁBAN

4.2.1.1. *MYBPC3* génmutációk azonosítása magyar hypertrophiás cardiomyopathiában szenvedő betegekben

A 45 vizsgált HCM-es betegben 6 (13%) különböző kóroki MYBPC3 mutációt azonosítottunk (8. táblázat, ill. Appendix VII: A HCM-es betegcsoportban észlelt MYBPC3 génmutációk elektroferogramjai; 34. és 35. ábra). A hat mutáció közül egy nonszensz (stop kodon) mutáció volt a gén 33-as exonjában (c.3697C>T, p.Gln1233Ter). Egy splice site mutációt észleltünk a 7-es exon/intron határán (c.821+1G>A). Három mutáció két bázispárból álló mikrodeléció volt a 27-es, 18-as és 4-es exonban, melyek az olvasási keret eltolódásával ("frameshift") jártak [exon 27: c.2864 2865delCT (p.Pro955ArgfsTer95; 18: c.1776 1777delGT (p.Ser593ProfsTer11); exon 4: c.431_432delGT, exon (p.Gly144AlafsTer8)]. A hatodik mutáció egy, a 31-es exont érintő, három bázispárból álló mikrodeléció volt, mely az olvasási keretet nem tolta el, egy aminosav deletálódásával járt (c.3407_3409delACT, p.Tyr1136del). Mindegyik mutáció heterozigóta formában volt jelen. A mutációk közül három a szakirodalomban korábban már közölt mutáció (p.Gln1233ter, c.821+1G>A, c.2864 2865delCT), míg a másik három új, 'novel' mutáció.

beteg	érintett exon	érintett codon	nucleotid csere	aminosav csere	közölt	HGMD No.	dbSNP No.	referencia
H 16.0	33	1233	c.3697C>T	p.Gln1233ter	igen	CM014069	rs397516037	15, 17, 219
H 11.0	exon7/ intron7	-	c.821+1G>A	-	igen	CS982276	rs397516073	15, 17, 220
H 65.0	27	955	c.2864_2865delCT	p.Pro955ArgfsTer95	igen	CD982813	rs397515990	17, 220
H 92.0	18	592-593	c.1776_1777delGT	p.Ser593ProfsTer11	nem	-	rs730880713	
H 76.0	31	1136	c.3407_3409delACT	p.Tyr1136del	nem	-	rs730880674	
H 55.0	4	144	c.431_432delGT	p.Gly144AlafsTer8	nem	-	rs397516047	

8. táblázat. A HCM-es betegcsoportban azonosított MYBPC3 mutációk

del: deléció, fs: frame-shift, HGMD: Human Gene Mutation Database, dbSNP: Single Nucleotide Polymorphism Database. A mutációk feltételezett hatásait a 17. ábra mutatja be.

A *MYBPC3* mutációhordozó index beteg főbb klinikai adatait a 9. *táblázat* tünteti fel, részletes kórtörténetüket az Appendix-ben adjuk meg (Appendix VIII: Az azonosított *MYBPC3* génmutációt hordozó index betegek részletes körtöténetei).



17. ábra. A HCM-es betegcsoportban észlelt MYBPC3 génmutációk feltételezett hatásai. Az ábrán a cMyBP-C fehérje tizenegy doménje (C0-C10) van feltüntetve, a nyolc immunoglobulin I (IgI) domén zölddel, a három fibronektin III (FnIII) domén kékkel. A foszforilációs, myozin- és titin köző helyeket nyilak jelölik. A feltételezett csonkodolódási helyeket vörös szín jelzi.

beteg ID	mutáció	nem	kor (diag- nóziskor, év)	BKmax (mm)	hypertrophia lokalizáció	follow up
H 16.0	p.Gln1233Ter	nő	43	32	ASH	stroke miatti exitus 49 évesen
H 11.0	c.821+1G>A	férfi	21	26	ASH	dilatatív fázisba való átmenet, PF
H 65.0	p.Pro955ArgfsTer95	nő	54	25	ASH	él, lényegi progresszió nincs
H 92.0	p.Ser593ProfsTer11	férfi	43	16	ASH	SCD 59 éves korban
H 76.0	p.Tyr1136del	férfi	54	26	ASH	SCD 56 éves korban
Н 55.0	p.Gly144AlafsTer8	nő	40	24	ASH	él, lényegi progresszió nincs

9. táblázat. A MYBPC3 génmutációt hordozó index betegek főbb klinikai paraméterei

ASH: aszimmetrikus septum hypertrophia; SCD: sudden cardiac death, BKmax: maximális bal kamra fal vastagság; PF: pitvarfibrilláció.

4.2.1.2. *MYBPC3* génmutációt hordozó magyar hypertrophiás cardiomyopathiában szenvedő betegek családjainak klinikai és genetikai vizsgálata

A 62 vizsgált családtag közül 30 családtagban (48%) igazoltunk mutáció hordozó státuszt (p.Gln1233Ter: 3/7, c.821+1G>A: 7/20, p.Pro955ArgfsTer95: 15/30, p.Ser593ProfsTer11: 2/2, p.Tyr1136del: 3/3; lsd. *10. táblázat*). Mindegyik családtagban heterozigóta formában fordult elő a mutáció.

család	mutáció	szűrt családtagok (n)	mutáció hordozó (n)	klinikailag érintett (n)
H 16	p.Gln1233Ter	7	3	1
H 11	c.821+1G>A	20	7	5
H 65	p.Pro955ArgfsTer95	30	15	2
H 92	p.Ser593ProfsTer11	2	2	1
H 76	p.Tyr1136del	3	3	1
Össz.		62	30	10

10. táblázat. A MYBPC3 génmutációt hordozó családok genetikai és klinikai szűrésének főbb adatai

A 30 mutációhordozó családtag közül, az index betegeket is beleértve, 10 (33%) családtagban lehetett klinikailag HCM meglétét igazolni (*lsd. 10. táblázat*). A mutációhordozó index betegek és érintett családtagok főbb klinikai paramétereit a *11. táblázat* tartalmazza. A H 11 családban a hét mutációhordozó közül 5 családtagban, a H 65 családban 15 mutációhordozó közül pedig két esetben lehetett HCM-et kimutatni. A többi három családban (H 16, H 76, H 92) az index betegeken kívül klinikailag manifeszt HCM-es beteget nem találtunk.

A H 11 családban 5 manifeszt HCM-es beteget észleltünk. A proband édesapjának (H 11.1), ki 72 éves korában hirtelen szívhalált halt, 63 éves korában diagnosztizáltuk betegségét (interventrikuláris septum vastagság: 26 mm). A proband öccsében (H 11.15) hypertrophiás cardiomyopathia kifejlődését észleltük az idők folyamán, típusos ASH képében. Mindehhez a betegnél 48 éves korában diagnosztizált manifeszt cochlearis halláscsökkenés is társult (egyértelmű a bal oldali cochlearis hallászavar, jobb oldalon mérsékelt fokú). Rendszeres kardiológiai követése, echocardiographiás vizsgálatai az alkalmazott kombinált gyógyszeres terápia mellett a beteg statusában az évek folyamán lényeges progressziót nem igazoltak, azonban 51 éves korában, alvás közben hirtelen szívhalál következtében elhunyt. A proband idősebb bátyjánál (H 11.22) szintén hypertrophiás cardiomyopathia kifejlődését észleltük, aszimmetrikus septum hypertrophia képében. A beteg cardialis statusa stabil a jelenlegi gyógyszeres beállítás mellett. A proband fiatalabb bátyja (H 11.3) mind genetikailag, mind a hypertrophiás cardiomyopathia klinikai tünetei szempontjából ugyancsak érintettnek bizonyult. Nála 59 éves korában, az általunk végzett kardiológiai szűrővizsgálaton derült fény obstrukció nélküli, típusos aszimmetrikus septum hypertrophiájára. Egy évvel később decompensatios panaszokkal, paroxysmalis pitvarfibrilláció miatt több alkalommal szorult
kórházi ellátásra. Nem sokkal később bakteriális endocarditise alakult ki mely miatt aorta, illetve mitralis műbillentyű beültetésre is sor került.

beteg ID	mutáció	nem	kor (diagnóziskor, év)	BKmax (mm)	hypertrophia lokalizáció	follow up
H 16.0	p.Gln1233Ter	nő	43	32	ASH	stroke miatti exitus 49 évesen
H 11.0	c.821+1G>A	férfi	21	26	ASH	dilatatív fázisba való átmenet, PF
H 11.1	c.821+1G>A	férfi	63	26	ASH	SCD 72 éves korban
H 11.15	c.821+1G>A	férfi	42	26	ASH	SCD 51 éves korban
H 11.22	c.821+1G>A	férfi	52	13	ASH	él, lényegi progresszió nincs
H 11.3	c.821+1G>A	férfi	59	15	ASH	PF, endocarditis, AVR, MVR
H 65.0	p.Pro955ArgfsTer95	nő	54	25	ASH	él, lényegi progresszió nincs
Н 65.3	p.Pro955ArgfsTer95	férfi	76	17	ASH	exitus 83 éves korban, nem HCM miatt
H 92.0	p.Ser593ProfsTer11	férfi	43	16	ASH	SCD 59 éves korban
H 76.0	p.Tyr1136del	férfi	54	26	ASH	SCD 56 éves korban

11. táblázat. A MYBPC3 génmutációt hordozó index betegek és családtagok főbb klinikai paraméterei

ASH: aszimmetrikus septum hypertrophia; SCD: sudden cardiac death, BKmax: maximális bal kamra fal átmérő; AVR: aortic valve replacement; MVR: mitral valve replacement.

A H 65 családban a probandon kívül egy fiútestvérben (H 65.3) lehetett HCM-et igazolni, kinek betegségére 76 éves korában derült fény. Betegségét aszimmetrikus septum hypertrophia jellemezte, 17 mm-es maximális bal kamrafal vastagsággal, kiáramlási gradiens nélkül. Rizikóbecslése alacsony rizikót igazolt. 83 éves korában, HCM-től független ok miatt (gyomorrák) halt meg.

A klinikailag is érintett mutációhordozók közül legkorábban 27 éves korban, legkésőbb 76 éves korban állítottuk fel a HCM diagnózisát. Kilenc esetben 40 éves kor felett, hat esetben 50 éves kor felett diagnosztizáltuk a betegséget. A klinikailag is érintett mutációhordozó családtagok diagnóziskori átlagéletkora szignifikánsan magasabb volt, mint a klinikailag nem érintett mutációhordozó családtagok életkora (51±13 vs. 38±17 év, p=0.028). A klinikailag érintett 10 mutációhordozóban a 10±8 éves (medián: 8 év) után követés során 6 haláleset történt, átlagosan 58±10 éves korban, átlag 9±4 évvel a diagnózis felállítása után. A 6 haláleset közül 4 esetben hirtelen szívhalál, 1 esetben stroke, ill. 1 esetben HCM-től független ok miatt (gyomorrák) következett be a halál. A klinikailag nem érintett 20 mutációhordozó között haláleset nem történt.

4.2.1.3. A MYBPC3 gén p.Gln1233Ter mutációjának analízise 3 hordozó családban

A *MYBPC3* gén p.Gln1233Ter mutációját a későbbiekben két további (a már részletezett H 16 családdal együttesen összesen három), látszólag nem rokon családban is észleltük. A második, férfi index betegben (H 214.0, lsd. családfa *18. ábra és 12. táblázat*) a HCM diagnózisát 33 éves korban állítottuk fel, syncope-s rohamokat követően elindított kardiológiai kivizsgálás során. Echocardiographia mérsékelt septum hypertrophiát mutatott (21 mm), a mitrális billentyű SAM jelenségével, 55 Hgmm-es nyugalmi bal kamra kifolyótraktus gradienssel, mely Valsalva manőver alatt 88 Hgmm-re nőtt. Invazív kivizsgálása szintén szignifikáns nyugalmi (45-58 Hgmm) és provokálható (158-165 mmHg) obstrukciót igazolt. Terheléses intolerancia miatt myectomia, majd később pacemaker implantáció történt. A harmadik, nő index betegben (H 109.0, lsd családfa, *18. ábra és 12. táblázat*) a HCM diagnózisát 62 éves korban állapították meg, az egyebekben tünetmentes betegben készült mellkas Rtg-en észlelt szívmegnagyobbodás alapján indikált echocardiographiás vizsgálattal. Echocardiographia mérsékelt bal kamra hypertrophiát mutatott, legkifejezettebben az interventricularis septumnál (23 mm), 35 Hgmm-es nyugalmi balkamra kifolyótraktus gradienssel.

beteg	nem	klinikai státusz	kor (diagnózis vagy utolsó FU, év)	BKmax (mm)	follow up
H 16.0	F	érintett	43	32	stroke miatti exitus 49 évesen
H 16.1	F	nem érintett	34	10	él, lényegi progresszió nincs
H 16.3	М	nem érintett	18	8	él, lényegi progresszió nincs
H 214.0	М	érintett	33	21	myectomia, PM implantáció
H 214.1	F	érintett	14	33	él, lényegi progresszió nincs
H 214.2	М	nem érintett	37	12	él, lényegi progresszió nincs
H 109.0	F	érintett	62	23	él, lényegi progresszió nincs
H 109.2	F	érintett	38	18	él, lényegi progresszió nincs

12. táblázat. A p.Gln1233Ter MYBPC3 génmutációt hordozó index betegek és családtagok főbb klinikai paraméterei

FU: follow up; BKmax: maximális bal kamra fal vastagság; PM: pace-maker

A három család klinikai és genetikai szűrővizsgálata a 19 vizsgált családtag között, a probandokat is figyelembe véve, 8 mutációhordozó családtagot azonosított (*18. ábra és 12. táblázat*). A 8 mutációhordozó családtag közül 5 családtagban a HCM klinikai diagnózisa egyértelműen felállítható volt (*18. ábra és 12. táblázat*). Érintettről-érintettre való transzmisszió a három család közül kettőben volt igazolható. Haplotípus analízis nem igazolt 'alapító' effektust. A mutáció nem volt kimutatható 149 normál kontroll mintában (és további 218 dilatatív cardiomyopathiában, 97 további HCM-ben szenvedő betegben, összesen 928 kromoszómán).



18. ábra. A MYBPC3 p.Gln1233Ter mutációhordozó HCM családok családfái. A férfiakat négyzet, a nőket kör jelöli, a klinikailag egészséges családtagokat üres, a betegeket kitöltött szimbólum reprezentálja. Az index betegre nyíl mutat. Az elhalálozott családtagokat áthúzás jelöli. A mutáció hordozó státusz + vagy – jel formájában jelenik meg.

4.2.2 KÓROKI MUTÁCIÓK AZONOSÍTÁSA ÉS FENOTÍPUS-GENOTÍPUS ÖSSZEFÜGGÉSEK VIZSGÁLATA HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIA FENOKÓPIÁIBAN

4.2.2.1 LAMP2 génmutációk azonosítása Danon betegség esetén

Két új, korábban még nem közölt *LAMP2* génmutációt azonosítottunk a két index betegben. Az 'A' család index betegében egy G-A tranzíciót azonosítottunk a gén 8. exonjában (c.962G>A, *19. ábra, A panel*), mely hatására a triptofánt kódoló TGG triplet, egy Stop kodont kódoló TAG tripletté változott a 321. pozícióban (p.Trp321Stop, nonszensz mutáció). A 'B' család esetén egy-bázispáros inszerciót igazoltunk, szintén a 8. exonban (c.973insC; *19. ábra, B panel*), mely frame-shift mutációt eredményezett. Predikciós analízis azt mutatta, hogy 24 extra aminosav épül be a fehérjébe az utolsó normális, 324. pozícióban lévő prolin aminosav után, majd az átírást egy korai Stop kodon állítja meg (p.Pro324fs+24X). A nukleotid cserék a megfelelő pozíciókban minden esetben megtalálhatók voltak a reverz szálon is. A két mutáció nem volt detektálható 200, ugyanabból a földrajzi térségből származó normál kontroll esetében.

Mindkét mutáció restrikciós hasító helyeket érintett; ezért a két mutációt restrikciós analízissel is lehetett igazolni. Az c.962G>A mutáció esetén a mutáció megszüntette az AlwnI enzim hasítóhelyét site (5'-CAGNNNCTG-3'), míg a c.973insC mutáció esetében a mutáció egy extra BsII enzim hasító helyet hozott létre (5'-CCNNNNNNGG-3').

Mindkét mutáció következtében csonkolt LAMP-2 fehérje jön létre, mely a transzmembrán domén teljes elvesztését, illetve a citoplazmikus farok rövidülését eredményezi. A fehérje ezen részei jól konzerváltak a különböző fajokban, illetve a különböző humán *LAMP2* gén splice variánsoknál, ezért a mutációk károsító hatása alaposan feltételezhető.

Az 'A' család esetén a nagymamától (I:2 családtag), az anyától (II:1 családtag), a két nővértől (III:2 és III:4 családtagok) és az unokatestvértől (III:5 családtag) sikerült DNS-t vizsgálni. Az összes vizsgált családtag mutációhordozónak bizonyult (*1. ábra*).

A 'B' család esetén az anyát (I:1 családtag) és a testvért (II:2 családtag) tudtuk szűrni a mutációra. Az anya mutációhordozónak, még a fivér negatívnak bizonyult (1. ábra).

Összesen 11 családtagot vizsgáltunk a két családban, míg a genetikai analízis 9 családtag esetében történt meg. Nyolc családtag bizonyult a *LAMP2* génmutáció hordozójának. A nyolc mutációhordozó közül négy családtag nem volt klinikailag érintett (a cardiomyopathia megjelenését figyelembe véve). A 4 tünetmentes családtag mellett DNS diagnózissal két családtagnál igazoltuk a mutációt, kiknél a betegségre utaló tünetek is jelentkeztek. Ez azt jelenti, hogy összesen a két családban 6 mutációhordozót találtunk, akik bizonyítottan betegek voltak (*3. táblázat*).

A betegség megjelenésekori átlagos életkor 21±12 év volt, mely láthatóan alacsonyabb volt férfiakban, mint nőkben (16±5 vs. 31±18 év, statisztikai összehasonlítás az alacsony elemszám miatt nem történt). A szív-specifikus megjelenés hypertrophiás cardiomyopathia volt minden esetben, a női hordozókat is beleértve. Pitvarfibrilláció 4 esetben jelentkezett, pitvari fluttern egy non-penetráns esetben. Tartós vagy nem-tartós supraventricularis tachycardia szinten minden esetben jelen volt. Pace-maker implantációra 2 esetben került sor, magas fokú AV blok miatt. ICD beültetés 2 esetben történt egy esetben primer, egy másik esetben szekunder prevenciós célzattal.

A 6 klinikai tünetet mutató beteg közül négy beteg (67%) halt meg, átlagosan 35±18 éves korban. A halálozáskori átlagéletkor láthatóan alacsonyabb volt férfiakban, mint nőkben (27±10 vs. 42±25 év). Az átlagos túlélési idő a diagnózis felállításától 10±5 év volt. A halál oka szívelégtelenség volt három esetben, és hirtelen szívhalál egy esetben. Abortált szívhalál egy másik esetben is történt.



19. ábra. A LAMP2 gén 8-as exonjának szekvencia analízise a két családban. Panel A: Az 'A' család index betegében a szekvencia analízis egy G-A tranzíciót mutat a 962-es pozícióban (c.962G>A), TAG Stop kodont eredményezve (felső szekvencia) a triptofánt kódoló normális TGG kodonnal szemben (alsó szekvencia). Panel B: A 'B' család index betegében egy 1 bp inzerció látható a 973-as pozícióban (c.973insC; felső szekvencia) a normális szekvenciával való összehasonlításban (alsó szekvencia).

4.2.2.2 GLA génmutációk azonosítása Fabry betegség esetén

A 21 beteg közül négy esetben (4/21, 19%) tudtunk *GLA* génmutációt igazolni [p.Ile239Met (c.717A>G); p.Tyr397Stop (c.1191T>G), c.548-57_-56dupTA; p.Glu358Lys (c.1072G>A)]. Mind a négy észlelt beteg nőbeteg volt, átlagéletkoruk 49±15 év volt. A bal

kamra hypertrophia vagy hypertrophiás cardiomyopathia fenotípusával jellemzett 18 betegben fordult elő a 4 azonosított mutáció közül 3 mutáció, mely szerint ebben az alcsoportban a *GLA* génmutáció előfordulási aránya 17% volt (3/18). A negyedik mutációt (p.Glu358Lys), egy lényegi kardiális fenotípus nélküli nőbetegben észleltük, kiben cornea verticillata indikálta a szűrést.

4.2.2.2.1 p.Ile239Met mutáció

A magyar index nőbeteg (H332.0, lsd. családfa 20. ábra és 13. táblázat) korábbi anamnéziében 43 éves korában nephrológiai kivizsgálás szerepelt proteinuria miatt, melyet mesangioproliferatív glomerulonephritisként intrepretáltak. Angina pectorist, ischaemias szívbetegséget és bal kamra hypertrophiát diagnosztizáltak nála 63 éves korában. Ekkor derült fény renalis insufficientiájára, ami miatt később Tenckhoff katéter beültetés, CAPD kezelés, HD kezelés, majd 67 éves korában vese transzplantáció történt. Két évvel később graft kilökődés következett be, a hemodialízis folytatódott. 69 éves korában kardiológiai észlelésére pre-syncopes panaszok miatt került sor, melynek hátterében intermittáló fix 2:1 AV blokk igazolódott. Utóbbi miatt pace-maker implantatio történt. Echocardiographián septalis túlsúlyú balkamra hypertrophia igazolódott, jelentős bal kamrai kiáramlási grádienssel (2:1-es AV-block, 40/min fr, mellett 120 Hgmm-es nyugalmi csúcsgrádiens), mely az AV-késés optimalizálásával 20 Hgmm-re csökkent. A szív morfológiája hypertrophiás cardiomyopathiának felelt meg, kifejezett balkamra hypertophiával (bal kamra fal maximális vastagság: 27 mm), papilláris izom és jobb kamra fal hypertrophiával (14 mm) (21. ábra). Laborleleteiben extrém magas NT-pro-BNP szintet detektáltunk (>35.000 pg/ml; norm. <200 pg/ml). Kivizsgálása során szemészeti vizsgálattal cornea verticillata nem igazolódott, neurológia vizsgálattal alsó végtagokon bal oldali dominanciával proximálisan 4/5-ös paresist, baloldalon 3-4/5 dorsal és plantarflexiót észleltek. EMG (elektromyographia) és elektroneurographiás vizsgálatok elsősorban motoros neuropathiát igazoltak axonvesztéssel, de myopathia nélkül. Bőrgyógyászati vizsgálat angiokeratomákat nem azonosított. Fül-orr-gégészeti vizsgálat percepciós hypacusist véleményezett. Jelenleg a beteg másnaponta hemodializált, re-transzplantációra vár. Fentiek mellett vesefunkciós paraméterei: UN: 16,1 mmol/L; kreatinin: 294 umol/L; eGFR: 13,7 mL/min/tf. A beteg lyso-Gb3 szintje kórósan emelkedett (10,6 ng/ml, norm: <1,8 ng/ml).

A beteg három-generációs családjában összesen 12 családtagot (5 nő, 7 férfi, átlag életkor: 45 ± 17 év, lsd. 20. ábra és 13. táblázat) vizsgáltunk klinikai és genetikai szűréssel. A családtagokban részletes kardiológiai, valamint nephrológiai, dermatológiai, szemészeti, neurológiai és fül-orr-gégészeti vizsgálatok történtek. Három családtagnál, beleértve az index beteget is (H 332.0, H 332.2 és H 332.4) észleltük hypertrophiás cardiomyopathia morfológiai képét (maximális bal kamra falvastagság ≥ 15 mm). A szív hypertrophia mértéke és eloszlása nagyon változatos volt; az index beteg esetében a legkifejezettebb az



20. ábra. A p.Ile239Met GLA génmutációt hordozó család családfája. A négyzetek és a körök jelölik a férfiés nőtagokat; a teli szimbólumok a klinikailag érintett családtagokat. A nyíl mutatja az index beteget. Az exitált tagokat áthúzással jelöltük. A mutációhordozókat plusz (+), míg a nem-hordozókat (-) szimbólumokkal jelöltük.

Család- tag	Nem	Kor (év)	Kardiális morfológia	EKG változások	BKmax (mm)	BK tömeg (g)	GLA enzim szint (μmol/l/h) [*]	lyso-Gb3 szint (ng/ml)**	Egyéb szervi érintettség
Н 332.0	nő	69	НСМ	Másodfokú AV blokk, BKH, intraventriculáris vezetési zavar	27	NA	NA	10,6	vese- elégtelenség
H 332.1	nő	73	ВКН	negatív T-hullámok az I-aVL, V2-6 elvezetésekben	13	107	NA	2,4	nem szignifikáns proteinuria
Н 332.2	nő	62	НСМ	BKH, negatívT- hullámok az I-aVL, V4-6 elvezetésekben	16	131	NA	4,2	nem szignifikáns proteinuria
Н 332.3	nő	52	ВКН	negatív T-hullámok a II-III-aVF, V4-6 elvezetésekben	14	144	NA	2,9	-
Н 332.4	férfi	49	НСМ	BKH, negative T- hullámok a II-III- aVF, V4-6 elvezetésekben	20	268	<0,2	13,8	-
H 332.11	nő	26	nincs	nincs	8	87	NA	3,2	-

13. táblázat. A p.Ile239Met GLA mutációt hordozó családtagok demográfiai és klinikai jellemzői

EKG: elektrokardiogram; BKmax: maximális bal kamra falvastagság; GLA: α-galactozidáz A; lyso-Gb3: lizoszomális globotriaosyl-ceramide; NA: még nincs adat; HCM: hypertrophiás cardiomyopathia; BKH: balkamra hypertrophia *normál érték felső határa ±2SD: ≥2,6 µmol/l/h; ** normál érték felső határa +2SD: ≤1,8 ng/ml interventricularis septumban volt, még a fia (H 332.4 családtag) esetében leginkább az inferior septumot és a bal kamra infero-postero-laterális falát érintette (21. ábra). Két családtagnál (H332.1 és H332.3) bal kamra hypertrophiát diagnosztizáltunk (max. bal kamra fal vastagság ≥ 12 mm). Az echocardiographia alapján bal kamra hypertrophiát mutató betegekben bal kamra hypertrophia és a repolarizációs eltérések EKG jelei is megfigyelhetőek voltak. Egy további családtag, az index beteg 26 éves unokahúga (H332.11) vizsgálata nem mutatott semmilyen kardiológiai eltérést, de a lyso-Gb3 szint az ő esetében is emelkedett volt, jelezve a szubklinikus betegséget. Nem szignifikáns proteinuria két családtagnál volt kimutatható. A többi családtag nem mutatta a betegség extra-kardiális (renális, központi vagy perifériás idegrendszeri, bőr, szem, stb.) érintettségének jeleit.



21. ábra. A hypertrophiás cardiomyopathia transthoracalis echocardiographiás képe az index betegben (H332.0) és fiában (H332.4) jól szemlélteti a bal kamra hypertrophia mértékének és eloszlásának heterogenitását. Az index betegnél markáns bal kamra hypertrophia (maximális BK falvastagság 27 mm) látható, predominánsan az interventriculáris septumnál, papilláris izom hypertrophiával és jobb kamra hypertrophiával (A, C és E). Az érintett fiánál a hypertrophia elsősorban az inferior szeptumot és a bal kamra infero-postero-laterális falát érinti (B, D és F). A transthoracalis echocardiographia parasternális hossztengelyi képe (A és B), parasternális rövidtengelyi képe (C és D) és apikális 4üregi képe (E ésF).

Mind a 12 családtagot genotipizáltuk az index betegben észlelt *GLA* p.Ile239Met mutációra (22. ábra). Hat családtag hordozta a mutációt (5 nő, 1 férfi, átlag életkor: 55 ± 16 év, lsd. 20. ábra és 13. táblázat). A hypetrophiás cardiomyopathia, balkamra hyprtrophia vagy az emelkedett lyso-Gb3 szint jelenlétét tekintve érintettségnek, az összes érintett családtag

hordozta a mutációt, még a nem-érintett családtagok egyike sem bizonyult mutációhordozónak. A család két-pontos linkage analízise 2.01-es LOD score értéket adott az érintettségi státusz és a p.Ile239Met *GLA* mutáció között, mely erős kapcsoltságot jelez. A lyso-Gb3 szint emelkedett volt minden mutációhordozó családtag esetében (2.4-13.8 ng/mL; a normál érték felső határa +2STD: ≤ 1.8 ng/mL). A GLA enzim szintje kifejezetten csökkent volt az érintett férfi családtagban (< 0.2 µmol/L/óra; a normál érték felső határa ± 2STD: ≥ 2.6 µmol/L/óra).



22. ábra. A GLA gén 5. exonjának szekvencia analízise, mely c.717A>G nukletotid tranzíciót igazol. A mutáció jelenléte a cDNS 239. pozíciójában található normálisan izoleucint kódoló ATA triplet metionint kódoló ATG tripletté való változásával jár (p.Ile239Met). A hemizigóta mutációhordozó férfi szekvenciája; heterozigóta mutációhordozó nő szekvenciája; nem mutációhordozó beteg szekvenciája.

A p.Tyr397Stop (c.1191T>G), c.548-57_-56dupTA; és p.Glu358Lys (c.1072G>A)] mutációhordozó betegek részletes klinikai leírását az Appendix tartalmazza (Appendix IX: Az azonosított *GLA* génmutációt hordozó index betegek részletes kórtörténetei).

4.2.2.3 TTR génmutációk azonosítása transthyretin amyloidosis esetén

A két betegben két non-szinonim *TTR* gén variánst azonosítottunk. Az 'A' beteg esetében egy A-G tranzíciót detektáltunk a gén 3. exonjában (c.323A>G), mely következtében a hisztidint kódoló CAT tripletből arginint kódoló CGT triplet lesz a 108. kodon pozícióban (p.His108Arg, missense mutáció, *23. ábra*). A proband elsőági családtagjai közül a beteg 85

éves korában, szívelégtelenségben elhunyt édesanyja vérmintájának genetikai vizsgálatára volt lehetőség, mely mutációhordozó státuszt igazolt.

A 'B' beteg esetében egy G-A tranzíciót észleltünk a gén 2. exonjában (c.76 G>A), mely a glicint kódoló GGT tripletet szerint kódoló AGT tripletre változtatta (p.Gly26Ser). Utóbbi mellett egy szinoním, az aminosav sorrendet nem megváltoztató polimorfizmust is detektáltunk (c.57G>A, Glu19Glu).



23. ábra. A TTR gén 3. exonjának szekvencia analízise a mutáns és normál mintában. A cDNS 323. pozíciójában egy A-G tranzíció látható (c.323A>G), mely következtében a normálisan hisztidint kódoló CAT tripletből egy az arginint kódoló CGT triplet lesz a 108. kodon pozícióban (p.His108Arg, missense mutáció).

4.2.2.4 Mitochondriális génmutáció azonosítása dominálóan hypertrophiás cardiomyopathia képében megjelenő szisztémás kórképben

A szarkomer fehérjéit kódoló gének újgenerációs szekvenálásával 7 sarcomer génvariánst észleltünk, melyek közül egyik sem volt egyértelműen patogén. Mindössze a béta myozin nehéz lánc gént (*MYH7*) érintő p.Asp1450Asn variánsról van publikált adat, melyet nem HCM-es, hanem egy DCM-es betegcsoportban azonosítottak. Utóbbiak alapján fenti génvariánsok patogén szerepét a betegség kialakulásában nem lehet egyértelműen állítani, esetleg a fenotípus kialakulásában modifikátorként közreműködhettek. Genetikai vizsgálata Fabry kórt okozó *GLA* mutációk irányában is negatív volt.

A mitochondriális genom vizsgálata viszont a 3243. nukleoidnál egy A/G pontmutációt igazolt (m.3243A>G), 38%-os heteroplazmia arányban. Ezt a mitochondriális DNS mutációt leggyakrabban a MELAS szindrómával (mitochondrialis encephalomyopathia, laktát acidózis és stroke-like epizódok) asszociáltan írták le.

4.2.3. KÓROKI MUTÁCIÓK AZONOSÍTÁSA ÉS FENOTÍPUS-GENOTÍPUS ÖSSZEFÜGGÉSEK VIZSGÁLATA ÖRÖKLETES IONCSATORNA BETEGSÉGEKBEN

4.2.3.1 Egy új *KCNJ2* génmutáció, Val302del, azonosítása és funkcionális jellemzése Andersen-Tawil szindrómában

A *KCNJ2* gén szekvenálásának eredménye egy három bázispár deléciót igazolt, mely a *KCNJ2* gén kódoló régiójában a 905-907-es nukleotidokat érinti. A páciens heterozigóta volt a mutáns allélre nézve, ahogy azt az átfedő normál és eltolódott mutáns szekvencia jelezte (24. ábra, B panel). A mutáció a 302-es kodon utolsó két nukleotidját (TG) és a 303 (G) kodon első két nukleotidját érinti. A megmaradó első nukleotid a 302 (G) kodonon és az utolsó két nukleotid a 303 (AA) kodonnál ugyanazt a kódoló szekvenciát (GAA) adja, mint az eredeti 303-as kodon. A deléció következménye a 302-es kodon komplett in-frame elvesztése, mely egy valint kódol, míg az eredeti leolvasási keret megmarad (24. ábra, C panel). Az egyetlen elérhető családtag, a proband anyai nagynénje nem hordozta a Val302 del allélt. A *KCNQ1, KCNH2, SCN5A, KCNE1* és *KCNE2* gének szekvencia analízise csupán polimorfizmusokat igazolt.



24. ábra A: A proband nyugalmi 12-elvezetéses EKG felvétele, melyen sinus ritmus látható, enyhe QTc megnyúlással (478 ms) és prominens U hullámmal (nyilakkal jelölve a V2-es elvezetésekben, felső panel) és rövid bidirekcionális, nem-tartós kamrai tachycardia (alsó panel). B: A KCNJ2 gén releváns szakaszának szekvencia elektroferogramja a normál kontrollról és a probandről. A szekvencia analízis a KCNJ2 gén kódoló régiójának 905-907 pozíciójában a TGG nukleotidok heterozigóta delécióját mutatja a proband-ben. C: A 905-907 TGG deléció következményei. A mutáció (melyet a vörös sáv mutat) feltételezhetően a valint kódoló 302-es kodon in-frame kiesését okozza (Val302del), míg az eredeti aminosav szekvencia nem érintett része megőrzött marad.

A KCNJ2 Val302del génmutáció funkcionális jellemzése

A vad típusú (WT), a Val302del vagy a kettő keverékéből álló cDNS-ekkel transzfektált CHO sejtek fluoreszcens képe a Kir2.1 fehérje eloszlását hasonlónak mutatta, erős fluoreszcens jellel a membrán régióban, míg küszöbérték alatti jellel a cytoplazma régióban, ezzel alátámasztva, hogy Val302del Kir2.1 fehérje membrán transzportja normális. A WT allélt expresszáló sejtek erős áramot mutattak kifejezett befelé egyenirányítással, míg a Val302del plazmiddal transzfektált sejtek nem mutattak az háttérzajon kívül más áramot, a mutáció 'loss of function' jellegére utalóan. A WT-vel és Val302del-el egyenlő arányban transzfektált sejteknek szignifikánsan csökkent az áram sűrűsége a legtöbb feszültségértéken, mutatva a Val302del Kir2.1 áramaira kifejtett domináns negatív hatását. A WT és mutáns plazmid különböző moláris arányban transzfektált sejtek vizsgálata a Val302del mutáns alegység Kir2.1 áramra kifejtett dózis dependens gátló hatására utalt. A funkcionális analiízis részleteit az Appendix-ben adjuk meg (APPENDIX X. Az Andersen-Tawil szindrómát okozó KCNJ2 Val302del génmutáció funkcionális jellemzése).

4.2.3.2 Timothy szindróma 1 genotípusának azonosítása syndactylia és lényegi extrakardiális manifesztációk nélkül

Három különböző gén három heterozigóta variánsát azonosítottunk új generációs szekvenálással: p.Gly406Arg (c.1216G>A, rs79891110) a CACNA1C gén 8A exonjában (25. ábra); p.Tyr94Cys (c.281A>G, rs781717051) a KCNQ1 gén 1-es exonjában; és p.Ile3252Thr (c.9755T>C, rs36210417) az ANK2 gén 37-es exonjában. Mindhárom variáns már korábban közölt variáns. A KCNQ1 p.Tyr94Cys variánsát a PROVEAN predikciós modell károsítónak, a SIFT predikciós modell pedig toleránsnak prediktálta, míg az ANK2 p.Ile3252Thr variánsát semlegesnek/toleránsnak írta le mindkét predikciós modell. A CACNA1C gén 8A exonjában azonosított p.Gly406Arg variáns az 1-es típusú Timothy szindrómát okozó mutáció. Bár a szekvencia homológia nagy a 8. és a 8A exon között a CACNA1C génben, a több "exon specifikus" nukleotid jelenléte lehetővé tette az egyértelmű azonosítást (25. ábra). A CACNA1C gén 8. és 8A exon szekvenciáinak az összes rendelkezésre álló korábban publikált szekvenciával való összehasonlítása bizonyította, hogy a betegünk valóban a CACNA1C gén 8A exonját érintő p.Gly406Arg variánsát hordozta. A CACNA1C p.Gly406Arg variánsa jelen volt az index páciensünk száj nyálkahártyájából, uroepitheliumából, hajhagymából nyert DNS-ében is. A mutáns nukleotid szekvencia csúcsa hasonló nagyságú volt a különböző mintákban és azonos volt, mint a normál nukleotid csúcs nagysága (25. ábra).

Az index páciens elsőfokú rokonait (édesanyja, édesapja és nővére) mind a három variánsra genotipizáltuk. A proband édesapja hordozónak bizonyult a *KCNQ1* gén p.Tyr94Cys variánsára, míg az édesanyja és a nővére nem hordozták sem a *KCNQ1*, sem az *ANK2* variánst. Sem a szülők, sem a testvér mintájában sem lehetett a *CACNA1C* p.Gly406Arg variánsát kimutatni (25. ábra), mely arra utalt, hogy a variáns *'de novo'* keletkezett. A



25. ábra. A CACNA1C gén 8A exonjának szekvencia analízise, mely a c.1216G>A mutációt illusztrálja. A mutáció hatására a a 406. kodonban glycint kódoló GGA triplet helyett arginin-t kódoló AGA triplet keletkezik (p.Gly406Arg). A szekvenálási eredmények a vérből (páciens, édesapja, édesanyja) és szájnyálkahártyából (páciens) történt DNS izolálásból származnak. A szülők genotípusa alapján az index beteg mutációjának 'de novo' keletkezése valószínűsíthető. A vörössel keretezett nukleotidok egyediek a 8A exonra a homológ 8-as exonhoz viszonyítva.

KCNQ1 p.Tyr94Cys variánst hordozó édesapának nem voltak hosszú QT szindrómára jellemző tünetei, az EKG-ja és az echocardiogramja normális volt, mely azt bizonyítja, hogy a *KCNQ1* p.Tyr94Cys variánsának nincs lényegi hatása a betegség fenotípusára.

Annak érdekében, hogy igazolni tudjuk, hogy a *CACNA1C* p.Gly406Arg mutáció valóban '*de novo*' keletkezett a családban, illetve azt, hogy szülők nem rendelkeznek mozaicizmussal a mutációra nézve, elvégeztük a szájnyálkahártyából (mindkét szülő esetében) és a spermából (az édesapa esetében) extrahált DNS genetikai analízisét. Egyik szövetből származó mintában sem volt jelen a *CACNA1C* p.Gly406Arg variáns, mely alapján genetikai mozaicizmus nem volt igazolható.

4.2.3.3 Egy új 'splice site' *HCN4* génmutáció, c.1737+1 G>T, azonosítása csökkent szívfrekvencia-válasszal, alacsonyabb chronotrop kompetenciával és megnövekedett rövid távú szívfrekvencia variábilitással jellemzett familiáris bradycardia esetében

Az újgenerációs szekvenálás során két különböző, heterozigóta genetikai variánst észleltünk: a HCN4 gén 5. exon-intron határán található c.1737+1 G>T 'splice site' mutációt (26. ábra, B panel) és az ANK2 gén-t érintő p.Glu2378Lys (c.7132G>A, rs141191319) mutációt. A p.Glu2378Lys ANK2 variánst a PROVEAN és SIFT szoftverek is neutrálisnak/toleránsnak prediktálták, míg a ClinVar szerint "benignus" vagy "valószínűleg benignus"-ként jelölte meg, és nem öröklődött együtt a betegséggel. Fentiek alapján nem tartottuk patogén variásnak. A c.1737+1 G>T HCN4 variáns egy új, korábban még nem közölt variáns, amely nem található sem a dbSNP adatbázisban (Build 149, Nov 7, 2016; 154,2 millió referencia SNP klaszter 557.9 millió regisztrált variánsra alapozva) vagy az ExAC adatbázisban (release 0.3; 91,796 exom 60,706 egymással rokonságban nem álló egyéntől, akiket különböző betegség specifikus és populációs genetikai vizsgálat fényében szekvenáltak meg). A donor 'splice site' elvesztését az 5. intronban a predikciós szoftverek (Shannon Mutation Calculator, Human Splicing Finder, Spliceport, SpliceSitePredict, Netgene2, Mutation taster, and ESE Finder) előre jelezték. A mutáció érinti és eltörli egy restrikciós nukleáz EcoNI felismerési helyét, ennek következtében a mutációt restrikciós fragment analízis segítségével is igazolni tudtuk. A mutáció nem volt megtalálható 374, azonos geográfiai területről származó kontroll kromoszóma egyikében sem.

Tekintettel arra, hogy a mutációhordozókból nem tudtunk szívizom szövetet nyerni, megkíséreltük a c.1737+1 G>T mutáció következményeit perifériás leukocytákban végzett expressziós vizsgálattal meghatározni. Utóbbihoz két érintett családtagtól és három normál, kontroll személytől vett perifériás vérből teljes RNS-t preparáltunk, majd reverz transzkripciót követően, a cDNS-t HCN4 specifikus primerekkel vizsgáltuk. Azonban a HCN4 gén expressziót nem sikerült kimutatnunk perifériás leukocytákban, így a mutáns HCN4 gén produktumát egyértelműen azonosítani nem lehetett. Mivel nem tudtuk meghatározni a mutáció konkrét hatását, a c.1737+1 G>T mutáció legvalószínűbb hatását

becsültük meg. A mutáció egyik legvalószínűbb következménye 'exon skipping', azaz a 5. exon kiesése, amely eredményeképpen a mutáns fehérje 49 aminosavval rövidebb, mint a vad típus [p.(Tyr531_Glu579del)]. A másik lehetséges hatás az 'intron retention', azaz a 5. intron átíródása a fehérjeláncba, amely a vad típusnál 34 aminosavval hosszabb mutáns fehérjéhez vezet [p.(Glu579_Glu580ins34)] *(26. ábra, C panel)*. Mindkét esetben a feltételezett inzerció vagy deléció a fehérje C-linker részét érintette, amely közel található a cAMP kötő domain-hez (CNBD). Ezzel összhangban, a c.1737+1 G>T mutáció legnagyobb valószínűség szerint a HCN4 fehérje C-linker részében okoz konformációbeli változásokat, nagyon közel a CNBD-hez, és ezáltal hatással lehet a cAMP kötődésére a CNBD-hez.

A nyugalmi EKG-n észlelt <60/min frekvenciát definiáltuk klinikailag érintett állapotnak. A 22 családtagból 12-en bizonyultak (4 férfi, 8 nő, átlagéletkor 36 ± 16 év) klinikailag érintettnek, és 10 családtag (5 férfi, 5 nő, átlagéletkor 30 ± 15 év) nem volt érintett. Az érintett és nem érintett családtagok nem különböztek lényegesen kor- vagy nem eloszlás tekintetében. A családtagok genetikai vizsgálata azt igazolta, hogy mindegyik klinikailag érintett családtag hordozta a c.1737+1 G>T *HCN4* mutációt, míg a klinikailag nem érintett családtagok nem voltak hordozók (*26. ábra, A panel és 4. táblázat*). A család LOD score számítása során a kétpontos LOD score 4,78-as (θ =0) értéket adott a mutáció jelenléte és az érintettségi státusz közötti, ezáltal jelentős kapcsoltságot jelezve. A LOD score értékek elhanyagolható mértékben változtak (4.86-4.87), amikor a LOD score számítása során 0,01-0,00001-es értékű betegség allél gyakorisággal, és 0,05-0,0005-ös értékű betegség gyakorisággal modelleztünk. A megfigyelt 100%-os penetrancia mellett a LOD score 5,11 volt.

Holter adatok

A mutációhordozókban a minimum szívfrekvencia, a teljes 24-órás mérés időtartamára átlagolva lebontva, szignifikánsan alacsonyabb volt a nem-hordozókhoz képest (36±7 vs. 47±5 ütés/perc; p=0,0087). A minimális szívfrekvencia minden vizsgált 6 órás időtartamú napszakban szignifikánsan alacsonyabb volt a mutációhordozókban. Mindössze 3 olyan óra volt a vizsgált 24 óra közül, melyben a mutációhordozókban észlelt alacsonyabb szívfrekvencia mértéke nem érte el a szignifikáns különbséget (27. ábra, A panel).

A minimális szívfrekvenciához hasonlóan a 24 óra alatt mért átlag szívfrekvencia is szignifikánsan alacsonyabb volt a mutációhordozókban (62 ± 8 vs. 73 ± 8 ütés/perc; p=0,0168). A vizsgált 6 órás időtartamú napszakok közül csak a 12-18 óra közé eső napszakban, melyben jellemző volt a magasabb szívfrekvencia, nem volt szignifikánsan alacsonyabb az átlagos szívfrekvencia a mutációhordozókban. Az órákra lebontott átlagos szívfrekvencia, az egész 24 órás felvétel teljes időtartamára átlagolva nézve, nem volt szignifikánsan különböző a két vizsgált csoport között (122 ± 18 vs. 140 ± 17 ütés/perc, p=0,0632). Egyetlen 6 órás és hat 1 órás időintervallum volt, ahol a maximális HR szignifikánsan alacsonyabb volt a mutációhordozókban (27. *ábra*, *C* panel).





26. ábra. A panel: A HCN4 c.1737+1 G>T mutációhordozó család családfája. A férfiakat négyzet, a nőket kör jelöli, a klinikailag egészséges családtagokat üres, a betegeket kitöltött szimbólum reprezentálja. Az index betegre nyíl mutat. Az elhalálozott családtagokat áthúzás jelöli. A mutációhordozó státusz + vagy – jel formájában jelenik meg. Az ANK2 p.Glu2378Lys variánst hordozókat ANK2+ felirat jelzi a szimbólumok alatt. B panel: A HCN4 gén 5. exonjának szekvencia analízise a mutáns (alsó) és normál (felső) mintában, mely c.1737+1 G>T tranzíciót igazol az 5. exon és 5. intron határán. C panel: A c.1737+1 G>T mutáció legvalószínűbb feltételezett hatásai. 'Exon skipping', azaz a 5. exon kiesése esetén a mutáns fehérje 49 aminosavval rövidebb, mint a vad típus [p.(Tyr531_Glu579del)]. 'Intron retention', azaz a 5. intron átíródása esetén a mutáns fehérje a vad típusnál 34 aminosavval hosszabb [p.(Glu579_Glu580ins34)]. Mindkét esetben a feltételezett inzerció vagy deléció a fehérje C-linker részét érinti, a cAMP kötő domain közelében.

Terheléses vizsgálat adatai

A terhelési kapacitás (12.4 \pm 2 vs. 13.6 \pm 3 MET; p=0,322) és a terhelési időtartam (616 \pm 143 vs. 723 \pm 251 sec; p=0,296) nem különbözött a hordozók és a nem-hordozók között. A vizsgálat előtti (64 \pm 12 vs. 83 \pm 13 ütés/perc; p=0,010) és hasonlóan a vizsgálat alatt elért maximális szívfrekvencia (150 \pm 27 vs. 181 \pm 27 ütés/perc; p=0,024) szignifikánsan alacsonyabb volt a mutációhordozókban.

A szívfrekvencia rezerv (HRR) százalékos értéke is szignifikánsan alacsonyabb volt [80 ± 10 vs. 97 ± 10 %, p=0,008) a mutációhordozókban. Hasonlóképpen a HRR-hez, a korrigált szívfrekvencia rezerv (cHRR) (71 ± 14 vs. 94 ± 18 %, p=0,010) százalékos értéke is alacsonyabb volt a hordozókban. A chronotrop kompetenciát a HRR legalább 80%-át elérő maximális szívfrekvenciaként definiálva azt találtuk, hogy a hordozók egy kisebb számú csoportja mutatott chronotrop kompetenciát, habár a különbség nem volt statisztikailag különböző (4/9 vs. 6/7, p=0,102). Amikor a chronotrop kompetenciát az elért cHRR >80%-ként definiáltuk, szignifikánsan kevesebb hordozó esetében volt chronotrop kompetencia (1/9 vs. 6/7; p=0,004) megfigyelhető. A különbségek hasonlóak voltak, amikor más formulákat alkalmaztunk az APMHR kiszámítására.

Szívfrekvencia variabilitás adatok

Mivel csaknem az összes HRV paraméter szignifikáns összefüggést mutatott az 5 perces és a 24 órás felvételek során mért szívfrekvenciával, a HRV paramétereket nem-normalizált és normalizált formákban is vizsgáltuk, azaz az RR távolságra való normálizálás után (idő-domain és nem-lineáris HRV paraméterek esetén) vagy az RR távolság négyzetére való normalizálása után (a HRV frekvencia domain paraméterei esetén), ahogyan azt Sacha és munkatársai is javasolták.^{154, 155} A HRV paramétereket *14. táblázatban* foglaltuk össze.

A 24 órás mérésekből számolt nem-normalizált paraméterek közül majdnem az összes HRV érték szignifikáns növekedést mutatott, míg az 5 perces mérésekből számolt paraméterek esetén ez nem volt megfigyelhető. A szívfrekvenciára való normalizálás után, egy relatív, 68%-os szignifikáns növekedést figyeltünk meg az rMSSD paraméter esetében (0,096±0,02 vs. 0,057±0,03; p=0,011) és egy relatív, 71%-os szignifikáns növekedést a pNN50% paraméter (0,036±0,01 vs. 0,021±0,01; p=0,034) esetében, a hordozó családtagokban. Hasonló mértékű növekedés, 63%-os relatív növekedés az rMMSD paraméter, és egy relatív 57%-os növekedés a pNN50% paraméter esetében, volt megfigyelhető az 5 perces mérésekből számított HRV paraméterek esetében, de a különbség nem érte el a statisztikai különbség mértékét (feltehetően a kisebb minta méret, azaz alacsonyabb ütésszám miatt).



27. ábra. Minimum (A panel), átlag (B panel) és maximum (C panel) szívfrekvencia értékek a HCN4 c.1737+1 G>T génmutáció hordozó (üres körök) és nem-hordozó (teli négyzetek) családtagokban 24-órás Holter monitorizálás alatt. Az óránkénti és 6-óra hosszú napszakok közötti különbséget sárga (szignifikáns) vagy szürke (nem szignifikáns) sávok jelzik az időskála felett. A minimum és átlag szívfrekvencia értékek szignifikánsan alacsonyabbak jórészt az egész nap folyamán, míg a maximum szívfrekvencia értékek legtöbb időszakban nem különböznek.

	RR táv való ko	volsággal orreláció		nem-normalizált normalizált						
	r	р	érintett	nem-érintett	relatív differencia (%)	р	érintett	nem-érintett	relatív differencia (%)	р
5-perces HRV paraméter										
SDNN (ms)	0,520	0,039	73,6±41,0	52,6±21,4	40	0,109	$0,07{\pm}0,04$	0,06±0,02	7	0,790
rMSSD (ms)	0,594	0,015	92,8±63,6	43,7±28,5	113	0,060	$0,09{\pm}0,06$	$0,05\pm0,03$	63	0,189
pNN50 (%)	0,517	0,040	44,1±29,6	22,5±21,9	96	0,118	$0,04{\pm}0,03$	0,03±0,03	57	0,283
total power (ms ²)	0,587	0,017	5766,1±5188,3	2443,8±1625,3	136	0,122	$0,005{\pm}0.005$	$0,003\pm0,002$	42	0,467
VLF (ms ²)	0,381	0,145	915,6±866,2	822,8±612,2	11	0,808	$0,0007{\pm}0,000$	$0,001\pm0,000$	-34	0,302
$LF (ms^2)$	0,578	0,019	1396,9±1234,0	793±500,6	76	0,232	$0,001{\pm}0,001$	$0,001\pm0,000$	2	0,961
HF (ms ²)	0,516	0,041	3451,2±3856,4	824,2±970,2	318	0,098	$0,003{\pm}0,004$	$0,001\pm0,001$	156	0,246
SD1 (ms)	0,594	0,015	65,8±45,1	30,9±20,2	113	0,066	$0,06{\pm}0,04$	$0,04{\pm}0,02$	63	0,189
SD2 (ms)	0,434	0,093	79,5±39,7	66,7±25,2	19	0,456	$0,07{\pm}0,04$	0,08±0,03	-9	0,663
24-órás HRV paraméter										
SDNN (ms)	0,566	0,028	233,6±53,2	182,6±41,9	28	0,062	0,2306±0,06	0,2211±0,046	4	0,726
SDANN (ms)	0,502	0,057	213,6±52,5	165,4±39,2	29	0,068	0,211±0,06	0,201±0,046	5	0,704
ASDNN (ms)	0,786	0,001	113,1±28,7	74,7±21,8	51	0,013	$0,110\pm0,02$	$0,090{\pm}0,02$	22	0,092
rMSSD (ms)	0,691	0,004	98,4±30,1	47,7±21,9	106	0,003	0,096±0,02	0,057±0,026	68	0,011
pNN50 (%)	0,711	0,003	37,6±14,2	17,9±12,2	111	0,013	0,036±0,01	0,021±0,01	71	0,034
total power (ms ²)	0,663	0,007	2178,9±429,4	1564,7±342,5	39	0,010	$0,002{\pm}0,00$	$0,002{\pm}0,00$	-9	0,500
VLF (ms ²)	0,685	0,005	675,9±94,5	488,0±148,8	38	0,011	$0,0007{\pm}0,00$	$0,0007{\pm}0,00$	-7	0,549
$LF (ms^2)$	0,630	0,012	737,3±132,2	559,3±138,7	32	0,025	$0,0007{\pm}0,00$	$0,0008 \pm 0,00$	-12	0,304
HF (ms ²)	0,539	0,038	660,8±207,5	427,9±111,9	54	0,020	$0,0006\pm0,00$	$0,0006 \pm 0,00$	2	0,917

14. táblázat. Normalizált és nem-normalizált HRV paraméterek a HCN4 c.1737+1 G>T mutáció által érintett és nem-érintett családtagokban. A statisztikailag szignifikáns különbségek **félkövér** stílussal vannak kiemelve

SDNN: normál RR- távolságok szórása; rMSSD: az egymást követő normál RR-távolságok különbségei négyzetei átlagának négyzetgyöke; SDANN: 5 perces időszegmensekre normál RR-távolságainak szórása; ASDNN: 5 perces időszegmensekre számított normál RR-távolságok szórásának átlaga; pNN50 %: a vizsgált intervallumra számított NN50 szám a teljes normál RR-távolságok százalékában; VLF: a nagyon alacsony frekvencia tartományban (0·003–0·04 Hz) mért variancia; LF: az alacsony frekvencia tartományban (0·04–0·15 Hz) mért variancia; HF: a magas frekvencia tartományban (0·15–0·4 Hz) mért variancia; SD1 és SD2: a Poincaré plot identikus vonalaitól mért átlagos távolság.

4.3. MEGFIGYELÉSEK PERKUTÁN TRANSZLUMINÁLIS SEPTALIS MYOCARDIUM ABLATIOVAL (PTSMA) KAPCSOLATBAN HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIÁBAN

4.3.1. ABNORMIS KOLLATERÁLIS ÖSSZEKÖTTETÉSEK SEPTALIS ÁGAK KÖZÖTT HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIÁBAN PTSMA SORÁN

A beavatkozás a 3.3.1.2 pont alatt részletezettek szerint történt. A beteg esetén az erősebb, második septalis ág lett abláció céljából elsődlegesen kiválasztva. A vezetődrót pozicionálást követően, későbbi összehasonlítás céljából a standard transthoracalis echocardiographiás síkokból echocardiographiás vizsgálat történt (28. ábra, A panel). Az "over the wire" PTCA ballon expandálása után kontraszt echocardiographiát végeztünk. Parasternális hossz- és rövid-tengelyi, csúcsi 3-üregi és subcostális echocardiographiás síkokból identifikáltuk a septalis ág által ellátott myocardium területet (28. ábra, B és C panel). Az echocardiographia a septális kontraszt halmozódás megfelelőnek mutatta, a basalis septumban, a SAM kontaktus magasságában való telődéssel, míg septumon kívüli myocardium területek (papilláris izmok, jobb kamra) opacifikációt nem mutattak.



28. ábra. Kontraszt echocardiographia PTSMA során. A panel: Standard 4-üregi felvétel echocardiographiás kontrasztanyag nélkül. B panel: Standard 4-üregi felvétel echocardiographiás kontrasztanyag septális ágon való bejuttatása után, mely a septum basalis és középős részének opacifikációját mutatja (nyíl), egyéb bal kamrai struktúrák telődése nélkül. C panel: Standard subcostalis felvétel echocardiographiás kontrasztanyag septális ágon való bejuttatása után, mely a septum opacifikációját mutatja (nyíl), egyéb jobb kamrai struktúrák telődése nélkül. BK: bal kamra, JK: jobb kamra, BP: bal pitvar, JP: jobb pitvar, S: septum.

Ezután szubszelektív septalis angiographia történt, mely során meglepő módon azt észleltük, hogy a II. septalis ágba juttatott kontrasztanyag retrográd módon, abnormis kollaterálisok útján feltöltötte az I. septalis ágat is, és a LAD-ban is megjelent (29. ábra, a és b panel). Tekintettel arra, hogy a későbbiekben bejuttatott alkohol hasonlóképpen átjuthatott volna a LAD-ba, ott jelentős distalis nekrózist okozva, egy második dróton keresztül, egy második ballonnal okkludáltuk az I. septalis ágat (30. ábra, a panel). Az ismételt szubszelektív angiographia a II. septalis ágban immár nem mutatott telődést az I. septalis ás LAD felé. Lassan 2.5 ml alkoholt juttatunk be a II: septalis ágba, echocardiographiával ellenőrizve az

alkohol infiltráció korrekt pozícióját. A záró angiographia a II. septalis ág nekrózisát mutatta, a többi érág sérülése nélkül (*30. ábra, b panel*). A beavatkozás során szövődményt



29. ábra. (a) Bal coronaria angiographia, nyíl jelzi a PTSMA-ra kiválasztott II. septalis ágat. (b) Szubszelektív angiographia a II. septalis ágban, mely retrográd módon, abnormis kollaterálisok útján feltöltötte az I. septalis ágat is (nyíl), és a LAD-ban is megjelent.



30.ábra. (a) Egy második ballonnal okkludálva az I. septalis ágat (nyíl) a II. septalis ágból kontrasztanyag telődés már nem látszik az I. septalis ágban és a LAD-ban. (b) A záró angiographián az okkludált II. septalis ág lászik, érsérülés nyoma nélkül a coronaria rendszer egyéb területein.

(halál, szabad kamrafali ruptúra, major arrhythmia, szívelégtelenség, permanens teljes AV block) nem észleltünk. A beavatkozás végén a nyugalmi gradiens 0 Hgmm-re; a provokálható 5 Hgmm-re csökkent. Átvezetési vagy ritmuszavart nem észleltünk A hétnapos posztoperatív periódusban ritmuszavar, dekompenzációs tünet, mellkasi fájdalom nem jelentkezett, a beteg mobilizálása eseménytelen volt. A laborokban 1207 U/l kreatin foszfokináz (CK) csúcsot észleltünk (normál: <220 U/l), mely típusos enzimkinetikát mutatva lecsengő tendenciát mutatott. A beavatkozás után végzett 24 órás Holter monitorizálás major kamrai ritmuszavart nem detektált. A beavatkozás után 1, 3 és 6 hónappal kontroll vizsgálatokat végeztünk. A beteg terhelhetősége NYHA I-II funkcionális stádiumig javult, syncope nem fordult elő. Új EKG eltérés nem jelent meg, TTE vizsgálttal az interventricularis septum ablált területein a septum átmérőjének csökkenését, az érintett septum terület hypo-akinezisét lehetett kimutatni. TTE alapján a LVOT gradiens csökkent (19/58 Hgmm nyugalmi/terheléses gradiens). Holter monitorizálás kamrai ritmuszavart nem mutatott. Terheléses vizsgálatok a terhelhetőség objektív javulását igazolták (75 Watt-ról 125 Watt-ra).

4.3.2. PERKUTÁN TRANSZLUMINÁLIS SEPTALIS ABLATIO EREDMÉNYÉNEK MEGÍTÉLÉSE ÚJ METODIKÁKKAL

4.3.2.1. Myocardiális perfúzió csökkenésének kimutatása videodenzitometrián alapuló idő-denzitás görbe segítségével PTSMA után

A Gmax (mely a TDC maximális amplitúdója) és a Tmax (mely a Gmax eléréséig tartó idő) hányadosa csökkentnek bizonyult az alkoholos abláció után (1,33) a beavatkozás előtti (3,21) értékekhez képest, az ablált septalis area csökkent perfúziójára utalóan (*31. ábra*).



31. ábra. 1. A LAD coronaria angiographiás felvételei craniális jobb anterior ferde (RAO) irányból a PTSMA előtt (1A) és után (1B). A nyíl az első septalis ágra mutat, mely a beavatkozás során ablatiora került. Az ág hiánya egyértelmű a beavatkozás utáni (1B) felvételeken. 2. Digitális szubsztrakciós angiographiás felvételek a fentivel egyező irányból, a beavatkozás előtt (2A) és után (2B). Az ablált ág által ellátott vizsgált terület, (region of interest, ROI) pirossal van bekarikázva. A myocardialis blush-t a microcirkuláció szürkés opacifikációja jelzi, mely az abláció után észrevehetően csökkent (2B). 3. A myocardialis perfúzió fenti felvételekből videodenzitás alapján meghatározott idő-denzitás görbéi az alkoholos abláció előtt (3A) és után (3B). A denzitás emelkedését és csökkenését (y tengely) az idő függvényében (x tengely) zöld görbe ábrázolja (time-density curve, TDC). A TDC maximális amplitúdója a Gmax, míg a Gmax eléréséig tartó idő a Tmax. A Gmax/Tmax hányados a myocardialis perfúzió változását jelzi. A Gmax/Tmax hányados a beavatkozás előtti 3,21-es értékről 1,33-ra csökkent, az ablált septalis terület csökkent perfúziójára utalóan.

4.3.2.2. A septalis strain változásának kimutatása PTSMA után három-dimenziós 'speckle tracking' echocardiographia segítségével

A septum bazális, mid-ventrikuláris, és apikális szegmensét jellemző strain görbéket a 32. *és 33. ábrán* mutatjuk be. A radiális, cirkumferenciális (32. *ábra*) valamint longitudinális és 3D strain görbék (33. *ábra*) szignifikáns változásokat mutattak a septum bazális szegmensében (fehér nyilak). A beavatkozás után készült szív MRI felvételek (GE Medical Systems, Milwaukee WI, USA) megerősítették a célzott septalis területben létrejött hegképződést.



32. ábra. A septum bazális, mid-ventrikuláris és apikális szegmensének radiális és cirkumferenciális strain görbéi, 1 nappal a PTSMA előtt, és 3 nappal a PTSMA után. A fehér nyilak a septum bazális szegmensének strain értékeiben létrejött változásait jelzik.



33. ábra. A septum bazális, mid-ventrikuláris és apikális szegmensének longitudinális és 3D strain görbéi, 1 nappal a PTSMA előtt, és 3 nappal a PTSMA után. A fehér nyilak a septum bazális szegmensének strain értékeiben létrejött változásait jelzik.

5. MEGBESZÉLÉS

5.1 ARRHYTHMOGÉN TÉNYEZŐK MORFOLÓGIAI ÉS KLINIKAI VIZSGÁLATA HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIÁBAN

5.1.1 INTERCELLULÁRIS JUNKCIÓK ELTÉRÉSEINEK VIZSGÁLATA HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIÁBAN

Nagy specificitású antitestek immunhisztokémiai alkalmazásával és nagy felbontású konfokális lézer pásztázó mikroszkópia használatával munkánkban azt találtuk, hogy 'myofiber disarray'-t mutató HCM-es szívizomzatban az intercelluláris junkciók eloszlásának jelentős elváltozásai mutathatóak ki. Mind a mechanikus kapcsolódásárt felelős dezmoszómák, mind az elektromos kapcsolódásért felelős gap junction-ök kifejezett dezorganizációt mutattak. A myocyta hálózat nagy területeket érintő globális eltérései mellett lokalizált, egyes sejtek között kimutatható eltérések is jelen voltak. Az intrecalaris discusok dezorganizációja a 'myofiber diarray' által érintett területeket érintette, a HCM-es szívek egyéb területei normális immunfestődést mutattak. Ez utóbbi azt támasztja alá, hogy az intercelluláris junciók elváltozásai valós patológiai folyamatok következményei, nem pedig post-mortem elváltozás vagy procedúrális artefaktum következtében jöttek létre.

A dezmoszómák megfigyelt eltérései vélhetőleg hatással vannak a HCM-es myocardium passzív elasztikus jellemzőire és hozzájárulnak a HCM-ben megfigyelhető diasztolés diszfunkció fokozódásához.¹⁵⁶ A hosszú, 'oldal-az-oldal'-hoz formában kialakuló dezmoszómális kapcsolatok, az egymás melleti myocyták plazmamembránját szorosan egymáshoz rögzítve, feltételezhetően fokozzák a myocardiális merevséget, gátolva a hatékony szívizomrost elernyedést. Fenti kényszerkapcsolatok a relaxáció finomabb aszinkronitását is továbbvihetik a myocardiális hálózaton keresztül.

A HCM során létrejövő elektromos és strukturális passzív remodellinggel kapcsolatos legfontosabb tényező a remodelling során létrejövő heterogenitás.^{157, 158} A remodelling során három tényező heterogén megváltozása járul hozzá az arrhythmiák vagy szívelégtelenség kialakulásához: 1) a szöveti architektúra, úm. hypertrophia, fibrózis, myofiber disarray és sejtméret; 2) a gap junction-ök és különösen a connexin 43 által kialakított elektromos kapcsoltság; 3) a Na csatornák, különösen a Nav1.5 változásai következtében kialakult elektromos ingerelhetőség.^{93, 159, 160} A hypertrophia következtében megnövekedett sejtméret a sejt ellenállás növekedésével jár, mely következtében a szívingerület terjedése ill. annak vezetési sebessége fokozatosan csökken, a hypertrophia mértékével arányosan.¹⁶¹⁻¹⁶³ HCM-ben elsősorban a sejtek szélessége nő, mely számítógépes modellezés szerint a vezetőképesség sebességének csökkenésével jár.¹⁶⁴

A gap junction-ök elrendeződésében való kifejezett eltérések a szívizomrostok passzív elektromos jellemzőire lehetnek hatással. A gap junction-ök legkifejezettebb eltérése az intercalaris discusokban való lokalizáltság helyett a szívizomsejtek felszínén való diszperzió volt. A dezmoplakin és connexin 43 kettős festés azt mutatta, hogy a discus eredeti struktúrája intakt marad, mivel a dezmoplakin festődés változatlannak mutatkozott, csak a connexin 43 festődés mutatott laterális diszperziót. Nem tudni, hogy ezek az immunfestődést mutató struktúrák funkcionális gap junction-öket, vagy csak gap junction alegységeket jeleznek, melyek lateralizáció¹⁶⁵ vagy internalizáció¹⁶⁶ útján váltak szét. Bármelyik is igaz, fenti eltérés az egységes anizotrópia jelentős megváltozásához vezethet, mely arrhythmogén szubsztrát alapjaként szolgálhat. A gap junction-ök hasonló eltéréseit cardiomyopathiás hörcsögökben¹⁶⁷ és gyógyult myocardiális infarktus széli zónáiba tartozó myocytáiban is leírták már,¹⁶⁸ melyek re-entry alapú arrhythmiák kiindulási helyeként szolgálhatnak.^{169, 170} A megfigyelt hosszú, 'oldal-az-oldal'-hoz megjelenést mutató gap junction-ök, melyek normál esetben nincsenek jelen, hasonlóképp csökkent anizotrópiához vezethetnek, széles elektromos összeköttetéseket nyitva a szomszédos myocyták között, melyek az akciós potenciál terjedésének diszkrét inhomegenitásához vezethetnek. Más eltérések, mint a teljes kerületük mentén gap junction-ök által kapcsolt gyűrű-szerű myocyta struktúrák, szintén reentry alapjául szolgálhatnak.

Jól ismert, hogy az emlős szívizomzat post-natális fejlődése során a gap junction-ök kezdeti diszpergált eloszlása (mely hasonlatos a 'myofiber disarray' területein látott elváltozásokhoz) a későbbiekben az intercalaris discus-okban való körülírt lokalizációvá változik.¹⁷¹ Hasonló folyamat megy végbe újszülöttekben is,¹⁷² melyet a normális celluláris elektrofiziológiai jellemzők, köztük az anizotrópiás vezetési jelleg alapjának tartanak. Jelenleg nem ismert, hogy az elektromechanikus junkciók HCM-ben megfigyelt eltérései egy specifikus érései folyamat károsodásának következményei-e, vagy a korábbi normális myocardium remodellációja során alakulnak ki, és hozzák létre a neonatális periódusban megfigyelhető gap junction eloszlási formát.

Fenti megfigyeléseinket későbbi vizsgálatok is megerősítették. HCM betegekben, a betegség korai fázisában a connexin 43 expresszió kezdeti növekedését és extenzív lateralizációját írták le. A betegség későbbi fázisában a connexin 43 expresszió mennyisége csökkent és heterogén módon oszlott el.¹⁷³ Hasonló eltéréseket, a connexin 43 expresszió csökkenését és lateralizációját írtak le a HCM kísérletes állatmodelljeiben, melyet a longitudinális vezetési sebesség csökkenése kísért.¹⁷⁴ A HCM egy másik állatmodelljében a connexin 43 mennyiség változatlan voltát, de heterogén eloszlását írták le.¹⁷⁵ A HCM két nyúl modelljében (egy troponin I és egy beta-MyHC-Q403 mutáción alapuló modellben) a teljes connexin 43 mennyiségének mid-myocardialis emelkedését írták le, a foszforilált connexin 43 szintet is beleértve.^{176, 177} Az UM-X7.1 HCM hörcsög modellben (melyet a cytoskeletális delta-szarkoglikán hiánya okoz) hypertrophiát, a connexin 43 mRNS szint csökkenését, megnövekedett fibrózist és ritmuszavarokat észleltek 20 hét után.^{178, 179} A szívspecifikus calcineurin-A (CnA) overexpressziójával kialakított egér modellben születés után

hypertrophia, extenzív fibrózis és arrhythmiák alakulnak ki.¹⁸⁰ Fenti modellben az intercalaris diskusok csökkent connexin 43 festődését, és csökkent vezetési sebességet lehet észlelni.¹⁸¹ Más egér modellekben a connexin 43 expresszió heterogén és parciálisan csökkent szignálját írták le, mely az impulzus vezetődésének diszperziójával társult.^{182, 183}

5.1.2 REPOLARIZÁCIÓS PARAMÉTEREK VIZSGÁLATA HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIÁBAN

Munkánkban azt találtuk, hogy az EKG valamennyi repolarizációs paramétere, a szívfrekvenciára korrigált QT időtartam (QTc), a QT diszperzió (QTd), az ütésről-ütésre meghatározott rövid-távú QT variábilitás (QT-STV) és a T hullám terminális fázisa (Tpeak-Tend) szignifikánsan megnyúlt mértékű HCM betegekben. A paraméterek közül a QT-STV mutatta a legnagyobb relatív növekedést és a legszorosabb korrelációt a testfelszínre normalizált, vagy nem-normalizált maximális bal kamra fal vastagsággal vagy bal kamra izomtömeggel, mint a bal kamra hypertrophiát jellemző markerekkel.

A hypertrophiás cardiomyopathiát jellemző morfológiai és strukturális elváltozások, mint pl. bal kamra hypertrophia, myocardialis fibrózis, myofiber disarray és kisér betegség, mind arrhythmogén szubsztrátként szerepelhetnek a betegségben.¹⁸⁴ A HCM-ben megfigyelhető remodelling egy progresszív folyamat,¹⁸⁵ mely egy nemrégi közlemény szerint az SCD fokozott rizikójával jár HCM-es betegekben.¹⁸⁶ Krónikus szívelégtelenségben a struktúrális remodelláció elektromos remodellációval társul. Utóbbi során a depolarizáló és repolarizáló ionáramokat vezető feszültség kapuzott ioncsatornák expressziója megváltozik, mely a cardiomyocyták csökkent repolarizációs képességéhez vezet.¹⁸⁷ Ezt a csökkent repolarizációs tartalékot részben a depolarizáló ionáramok (Na⁺ and Ca²⁺) növekedése, részben a kálium ionáramok denzitásának csökkenése (főként IK1, Ito és IKs) okozhatja, ami az akciós potenciál prolongálódásában és testfelszíni EKG QT távolságának a megnyúlásában nyilvánul meg.¹⁸⁸⁻¹⁹⁰ Az akciós potenciál megnyúlása a Ca²⁺ influx megnövekedésével jár, mely következményes késői utódepolarizációhoz (delayed afterdepolarization, DAD) és arrhythmia kialakulásához vezethet.¹⁹¹ A repolarizáció elnyúlása veszélyes kamrai re-entry típusú arrhythmiákat is kialakíthat korai utódepolarizációhoz vezetve (early afterdepolarization, EAD).^{192, 193} Egy különösen érdekes megfigyelés a lassan inaktiválódó, késői nátrium áram (I_{Na,late}) megnövekedése, mely szívelégtelenségben megnyújthatja a repolarizációt és arrhythmogenezist indukál.¹⁹⁴ Fenti fokozott arrhytmogenezishez vezető elektromos remodelling részjelenségeit nem csak pangásos szívelégtelenségben és hypertrophiával járó kórképekben írták le, de HCM betegekből izolált cardiomyocitákon is.¹⁹⁵ A HCM következtében kialakult csökkent repolarizációs kapacitás jelentősen beszűkült repolarizációs tartalékhoz és arrhthymia hajlamhoz vezet,¹⁹⁶ mely alapján egyébként csökkent repolarizáció gátló hatással rendelkező gyógyszerek, vagy étrendi kiegészítők is veszélyes, akár hirtelen szívhalálhoz vezető kamrai ritmuszavarokat indukálhatnak.

dc_1415_17

A csökkent repolarizációs tartalék és a repolarizáció időbeli instabilitása a rövid-távú, ütésről-ütésre mért QT variábilitással jellemezhető, mely az egymást követő QT intervallumok különbségeit jelzi. Ez a paraméter egy új, arrhythmogén betegségek proarrhythmia rizikóját jelző markerke lehet, melyről igazolták, hogy a beszűkült repolarizációs tartalék miatti pro-arrhythmia rizikó megbízhatóbb prediktora a konvencionális EKG repolarizációs paramétereivel szemben.^{108, 197} Számos experimentális és klinikai vizsgálat mutatta ki, hogy a QT-STV értéke megnövekedett és jobban korrelál későbbi arrhythmiák bekövetkeztével, mint a repolarizációs tartalékot lehetett kimutatni és később veszélyes kamrai arrhyhmiát éltek át vagy SCD következett be.¹⁹⁸⁻²⁰²

A QT variábilitás megnövekedését korábbi vizsgálatok már igazolták HCM-ben. A normalizált QT variábilitási index (QTVI), Berger és mtsai. módszerével meghatározva, magasabb volt HCM-es betegekben, mint kontrollokban, és a legnagyobb mértékű emelkedést malignus HCM génmutáció hordozókban mutatták ki (beta myozin nehéz lánc gén p.Arg403Gln mutáció).¹⁰⁵ Egy nemrégi közleményben több repolarizációs paraméter, köztük a normalizált QT variábilitás (QTVN) és QT variábilitási index (QTVI), emelkedett voltát igazolták szív MRI-vel detektált késői gadolinium kontraszt (late gadolinium enhancement, LGE) jelenlétével és kiterjedtségével HCM-es betegekben.²⁰³ Mind a QTVN, mind a QTVI magasabb volt LGE-t mutató betegekben. Más paraméterek között az LGE kiterjedtsége és az SCD rizikó (a tradicionális SCD rizikó faktorok száma) prediktív volt a QTVI mértékére. Érdekes módon a bal kamrai izomtömeg szintén összefüggésben volt a QTVN-el. Mindazonáltal, a QTVI és QTVN a QT variábilitás egészének jellemzője, mely az adott EKG regisztrátum teljes tartamát jellemzi, és nem reflektálja a QT távolságok ütésről-ütésre történő variábilitását, ami hasonlóképp, vagy talán még inkább fontosabb.

Munkánkban a QT-STV korrelációt mutatott a bal kamra hypertrophia különböző indexeivel. A myocardiális hypertrophia a HCM lényegi jellemzője, melynek mértéke összefüggésben áll a HCM miatti nem kívánatos kardiális eseményekkel, az SCD-t is beleértve.²⁰⁴ A súlyos myocardiális hypertrophia, melyet >30 mm bal kamra fal vastagságban határozunk meg, az SCD független prediktora HCM-ben és önmagában primer profilaktikus ICD implantáció indikációját jelentheti.³ Az MRI által meghatározott bal kamra izomtömeg még erősebb prediktora lehet a nem kívánatos kardiális eseményeknek, amint ezt egy nemrégi közlemény is igazolta, ahol a bal kamrai izomtömeg a HCM miatti halálozás szenzitívebb prediktorának bizonyult a maximális bal kamra falvastagsággal szemben.²⁰⁵ Hasonlóképpen, a myocardiális hypertrophia mértékét jelző EKG feszültség paraméterek szintén korrelálnak a nem kívánatos eseményekkel HCM-es betegekben.²⁰⁶

A vizsgálat célkitűzései között nem szerepelt a QT variábilitás és a hirtelen szívhalál rizikó közötti közvetlen kapcsolat vizsgálata. Ebből a szempontból fontos lenne bizonyítani, hogy a QT-STV közvetlenül kapcsolatban áll az SCD rizikóval HCM-ben. Első lépésként fontos lenne igazolni, hogy vajon a QT-STV korrelál-e az SCD rizikó már ismert tradicionális

markereivel (syncope előfordulása, abnormis vérnyomás válasz terhelés alatt, NSVT Holter monitorizálás alatt, etc.). A QT-STV és SCD közötti direkt kapcsolatot egyértelműen nagy HCM-es betegkohorsz utánkövetéses vizsgálata igazolhatná.

5.2 KÓROKI MUTÁCIÓK AZONOSÍTÁSA ÉS FENOTÍPUS-GENOTÍPUS ÖSSZEFÜGGÉSEK VIZSGÁLATA FAMILIÁRIS ARRHYTHMOGÉN KARDIOLÓGIAI KÓRKÉPEKBEN

5.2.1 KÓROKI MUTÁCIÓK AZONOSÍTÁSA ÉS FENOTÍPUS-GENOTÍPUS ÖSSZEFÜGGÉSEK VIZSGÁLATA HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIÁBAN

5.2.1.1 *MYBPC3* génmutációk azonosítása magyar hypertrophiás cardiomyopathiában szenvedő betegekben

Irodalmi adatok szerint a *MYBPC3* gén a leggyakrabban érintett kóroki gén HCM-ben. Kezdeti vizsgálatok 13-26%-os prevalenciát állapítottak meg a *MYBPC3* gén mutációinak előfordulási gyakoriságát illetően HCM-es betegpopulációkban, majd későbbi tanulmányok nagyobb betegcsoportokon hasonló, 10-35%-os előfordulási arányt írtak le (*15. táblázat*).

Közlés	Betegszám (n)	Szűrt gének száma	Szarkomer génmutáció (%)	<i>MYBPC3</i> génmutáció (%)	Metódus
Richard és mtsai. ¹⁶	197	9	63	26.4	SSCP+DS
Morner és mtsai. ²⁰⁷	46	8	28	20	SSCP /DHPLC
Erdmann és mtsai. ²⁰⁸	108	6	33.3	18.5	SSCP+DS v. RFLP
Van Driest és mtsai. ^{17, 209, 210}	389	8	37.7	18.2	DHPLC+DS
Olivotto és mtsai. ²¹¹	203	8	62	34	DHPLC+DS+RFLP
Garcia-Castro és mtsai. ²¹²	120	5	26.7	16	DS
Andersen és mtsai. ²¹³	90	11	36	10	SSCP+DS
Laredo és mtsai., ²¹⁴ Rodriguez-Garcia és mtsai. ²¹⁵	130	2	23	15	SSCP+DS+RFLP
Millat és mtsai. ²¹⁶	192	4	48	25	DHPLC+DS
Waldmuller és mtsai. ²¹⁷	236	2	41	24	DS
Brito és mtsai. ²¹⁸	77	5	53	35	DS
Gruner és mtsai. ²¹⁹	471	8	35	14.9	DS
Zou és mtsai. ²²⁰	200	8	51	18	DS

15. táblázat. Génmutációk megoszlása különböző HCM betegcsoportokban

DHPLC: 'denaturing high performance liquid chromatography'; DS: direkt szekvenálás; RFLP: 'restriction fragment length polymorphism'; SSCP: 'single strand conformation polymorphism'.

Jelen munkánkban a *MYBPC3* génmutációk előfordulási arányát 13%-nak találtuk magyar HCM-es betegpopulációban, mely adat jól korrelál a nemzetközi irodalomban található adatokkal. Korábbi eredményeinket is figyelembe véve, mely szerint a béta myozin nehéz lánc gén (*MYH7*) mutációk arányát magyar betegpopulációban kb. 5%-nak észleltük,²²¹ troponin I (*TNNI3*) és troponin T (*TNNT2*) mutációt pedig nem találtunk mintegy 100 magyar HCM-es betegben,^{222, 223} a *MYBPC3* gén a leggyakrabban érintett génnek tűnik a magyar HCM-es betegpopulációban.

Az általunk azonosított *MYBPC3* mutációk feltételezett hatása a fehérje disztális részének csonkolódása. A 7-es exon-intron határát érintő c.821+1G>A pontmutáció klasszikus splicesite mutáció, melynek következtében szintén rejtett stop kodon aktiváció és következményes csonkolt fehérje képződés következik be, hasonlóképpen a p.Gln1233Ter pontmutációhoz, mely egy stop kodon mutáció. A stop kodon aktiváció következtében a fehérjelánc transzlálódása ezen a ponton leáll, a stop kodontól disztálisan elhelyezkedő exonok nem íródnak át, s a fehérje C terminális része hiányozni fog. A p.Tyr1136del mutáció kivételével az összes mutáció feltételezhető hatása a gén disztális részének, a protein myozin és titin kötő funkciójáért felelős részének csonkolódása. Ennek direkt bizonyítékát a szívizomzatból preparált mRNS analízise adhatná, de mivel natív szívizomszövet nem állt rendelkezésünkre, ezt közvetlenül igazolni nem lehetett. A negyedik mikrodeléció, egy "in-frame" deléció, mely egyetlen aminosav deletálódásával (p.Tyr1136del) jár. A cMyBP-C fehérjében a 1135-1136 pozíciókban, mely a C9 motif része, két Tyr helyezkedik el. Mindkettő az evolúció során megőrzött aminosav, mely fontos funkcionális szerepre utal.

Az általunk igazolt mutációk közül hármat korábban már közöltek a szakirodalomban (p.Gln1233Ter, c.821+1G>A, p.Pro955ArgfsTer95).^{15, 17, 224} Az további három mutáció korábban még nem közölt mutáció (p.Ser593ProfsTer11, p.Gly144AlafsTer8, p.Tyr1136del). Bár a p.Ser593ProfsTer11 mutációt korábban még nem publikálták, ismert a szakirodalomból utóbbi mutációval egy csaknem identikus, p.Val592fs mutáció is.²²⁵ Utóbbit több japán családban mutatták ki, és igazolták, hogy "founder" mutációról van szó. Érdekes módon, a mutációhordozó 30 manifeszt HCM-es beteg közül 23%-ban tapasztaltak végstádiumú, dilatatív formába való átmenetet.²²⁶ Az általunk észlelt p.Ser593ProfsTer11 mutációhordozó betegnél hasonlóképpen dilatatív fázisba való progressziót, pitvarfibrilláció kifejlődését és hirtelen szívhalál bekövetkeztét tapasztaltunk.

Myozinkötő C fehérje génmutációt hordozó hypertrophiás cardiomyopathiás családok vizsgálata során azt tapasztaltuk, hogy összességében a 62 szűrt családtag közül 30 betegben, az esetek 48%-ban sikerült mutációhordozó státuszt kimutatnunk, mely arány összhangban van az öröklődés autoszomális domináns jellegével. A mutációhordozók közül az index betegeket is beleszámítva, összesen 10 betegben, 33%-ban észleltük a HCM kialakulását.

A *MYBPC3* génmutációk klinikai megjelenését illetően korai publikációk nem kifejezett bal kamra hypertrophiáról, enyhe tünetekről és jó prognózisról számoltak be.^{16, 227} Későbbi közlemények már nem találtak lényegi különbséget a *MYBPC3* mutációhodozó és más

HCM-mutációhordozó betegek között.^{17, 208} Egy nem régi meta-analízis szerint, mely genotípus-fenotípus összefüggéseket vizsgált, Lopés és mtsai. 18 közleményből származó 2559 beteg adatait összesítették. Azt találták, hogy a sarcomer génmutációk jelenléte a HCM szignifikánsan korábbi életkorban való megjelenésével (38,4 vs. 46,0 év), a HCM gyakoribb családi halmozódásával (50,6% vs. 23,1%), a hirtelen szívhalál gyakoribb családi előfordulásával (27,0% vs. 14,9%) és nagyobb maximális bal kamra fal vastagsággal (21,0 vs. 19,3 mm) járt. A két leggyakrabban érintett *MYBPC3* és *MYH7* gének által okozott fenotípus összehasonlítása során lényegi különbséget nem észleltek.²²⁸

Betegcsoportunkban kifejezetten malignus megjelenést észleltünk a 10 klinikailag érintett mutációhordozót illetően, kik között 6 haláleset történt, átlagosan 58 éves korban. A 6 haláleset közül 5 volt HCM-hez köthető, 4 esetben hirtelen szívhalál, egy esetben stroke formájában. Két további betegben súlyos, HCM-hez köthető progresszív kórképet észleltünk dilatatív fázisba való átmenettel ill. endocarditis kifejlődésével. A 20 klinikailag nem manifeszt mutációhordozó panasz és tünetmentesnek mutatkozott, közöttük haláleset nem fordult elő. Utóbbi azt is jelzi, hogy nem maga a mutációhordozó státusz ténye, hanem a HCM klinikai megjelenése és jellemzői a meghatározóak a prognózis szempontjából.

Érdekes módon, a *MYBPC3* génmutációt hordozó betegekben viszonylag későn, 50 éves kor felett lehetett csak diagnosztizálni a HCM-et, mely elhúzódó klinikai manifesztációra vagy hosszú tünetmentes stádiumra utal. A *MYBPC3* génmutációk ezen késői manifesztációja jól dokumentált a szakirodalomban. Niimura és mtsai 16 család 212 mutácóhordozó tagját vizsgálva azt találták, hogy 50 éves kor alatt a mutációhordozók 58%-ában lehetett csak HCM-et igazolni, és a mutáció penetranciája 60 év felett sem érte el a 100%-ot.²²⁵ Mindez éles kontrasztban volt a béta myozin nehéz lánc gén vagy troponin T génmutációk által okozott HCM-mel, ahol 30 éves korra már csaknem teljesen penetráns volt a betegség. Betegcsoportunkban mi is észleltünk 5 ötven év feletti és 2 hatvan év feletti mutációhordozó családtagot, kiknél a HCM még nem alakult ki; a legkésőbbi életkor, mikor is HCM-et diagnosztizáltunk, 76 év volt. Mindezek klinikai relevanciája az, hogy még fiatal felnőttkorban sem lehet kijelenteni azt, hogy egy családtag nem örökölte a betegséget, hiszen, ha *MYBPC3* génmutációt hordoz, lehet, hogy még később, esetlegesen idős korban manifesztálódik csak a betegség. Utóbbi családtagokban 3-5 évente, ill. panaszok esetén javasolt a kardiológiai szűrővizsgálat megismétlése.

A *MYBPC3* c.821+1G>A mutációhordozó családban kifejezett fenotipikus variábilitást észleltük, a korai életkorban bekövetkezett hirtelen szívhalállal, dilatatív fázisba való progresszióval ill. bakteriális endocarditisszel szövődött malignus megjelenéstől a tünetmentes mutációhordozó státuszig. Ugyanezen c.821+1G>A mutációt elsőként Niimura és mtsai közölték (az eltérő exon számozás miatt Int8DSG+1A formában), egy kétgenerációs családban, ahol 9 mutációhordozót figyeltek meg, kik közül 5 volt klinikailag érintett.²²⁵ A családban HCM-hez köthető haláleset nem fordult elő. Erdmann és mtsai. által vizsgált családokban szintén leírásra került ez a mutáció, 2 nem rokon német családban, ahol 5

mutációhordozót találtak.¹⁵ A betegekben 24-59 éves korban jelent meg a betegség, bal kamrafal vastagságuk 19-24 mm volt, a családtagok között 1 myectomia, 1 ICD beültetés és 2 alkoholos septum ablatio történt. A betegekből származó mRNS analízisével két aberráns transzkriptumot sikerült kimutatni, az egyikben a 7-es exon, a másikban a 7/8-as exon kiesésével, egy rejtett stop kodon aktiválódásával a 9-es exonban. A két látszólag nem rokon német családról haplotípus analízissel igazolható volt, hogy szintén közös "alapító" haplotípust hordoznak. A Mayo Klinika anyagában is megfigyelték a mutációt.¹⁷

A genotípus-fenotípus összefüggésekre vonatkozó korai megfigyelések HCM-ben a fenotípusos variábilitás magas fokát kezdetben a genetikai heterogenitásra (azaz különböző gének érintettségére) vezették vissza. Egyes géneket ill. bizonyos mutációkat 'malignusnak' írtak le, melyek a hirtelen szívhalál kifejezett kockázatával jártak (pl. TNNT2 mutációk vagy MYH7 p.Arg403Gln mutáció);²²⁹ enyhe bal kamra hypertrophiával (TNNT2 mutációk)²³⁰ vagy késői megjelenéssel társultak (MYBPC3 mutációk).^{225, 227, 231} Későbbi tanulmányok, melyek már egyedi betegcsoportokon és nem családvizsgálatokon alapultak, már sokkal heterogénebb klinikai megjelenésről számoltak be azonos érintett gének vagy mutációk esetén. Jelenleg rendelkezésekre álló adatok szerint a legtöbb mutáció esetén nincs világos és koherens összefüggés a mutáció és a kialakított fenotípus között. Azokban a betegekben, kik többszörös génmutációt hordoznak, általánosságban súlyosabb formában vagy koraibb életkorban jelenik meg betegség, melyet a gén-dózis hatás magyarázhat. Utóbbit számos családvizsgálat^{224, 232-234} és egy nagyobb tanulmány is valószínűsíti. Végül, bizonyos adatok arra utalnak, hogy nem egy adott gén mutációja, hanem általában egy sarcomer gén érintettsége jár a kardiovaszkuláris események bekövetkeztének magasabb rizikójával, különösképpen szívelégtelenség kifejlődésével, azokkal a betegekkel szemben, kik sarcomer génmutációt nem hordoznak.^{211, 235, 236}

The *MYBPC3* p.Gln1233Ter mutáció kórokisága vitatott volt a szakirodalomban. A mutáció jelentőségét azon alapon kérdőjelezték meg, hogy érintettről-érintettre való átörökítést nem észleltek az eddig leközölt esetekben és bizonyos kontroll populációkban is észlelték előfordulását.^{15, 17, 224} Vizsgálatunkban a p.Gln1233Ter *MYBPC3* mutációt három általunk észlelt családban is azonosítottuk, és érintettről-érintettre való transzmisszió a három család közül kettőben volt igazolható. A mutáció nem volt kimutatható nagyszámú kontroll mintában, összesen 928 kromoszómán. Fentiek alapján valószínűsítettük, hogy a *MYBPC3* p.Gln1233Ter mutáció egy valódi kóroki mutáció HCM-ben, mert érintettről-érintettre való transzmisszió volt igazolható két családban is és a mutáció nem volt kimutatható nagyszámú kontroll mintában. Továbbá, a mutáció stop kodon jellege is kórokiságot valószínűsített. A korábbi vizsgálatok kontroll populációiban azonosított mutációhordozók valószínűsítettő. A tintettek, kikben még nem fejlődött ki a betegség. Utóbbi jelenséget mi is észleltük, hiszen a 8 mutációhordozó családtag közül háromban, 18–37 éves kor között még nem jelent meg a betegség.

A *MYBPC3* p.Gln1233Ter variáns jelenleg "with pathogenic allele" bejegyzéssel szerepel a dbSNP adatbázisban, és 'pathogenic' bejegyzéssel a NCBI ClinVar adatbázisban. Az ExAC (Exome Aggregation Consortium) adatbázisban, mely 60,706 nem rokon egyén populációs vagy betegség-specifikus genetikai vizsgálatainak adatait tartalmazza, a variáns allélfrekvenciája 0,000008%, mely szerint fenti variáns gyakorlatilag nincs jelen az átlagpopulációban, mely tovább valószínűsíti kóroki szerepét.

5.2.2 KÓROKI MUTÁCIÓK AZONOSÍTÁSA ÉS FENOTÍPUS-GENOTÍPUS ÖSSZEFÜGGÉSEK VIZSGÁLATA HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIA FENOKÓPIÁIBAN

5.2.2.1 LAMP2 génmutációk azonosítása Danon betegekben

HCM fenokópiákat vizsgálva munkánkban két novel, korábban nem közölt *LAMP2* génmutációt azonosítottunk, kifejezett koncentrikus hypertrophia és pre-excitáció jeleivel jellemzett Danon betegség esetében. Mindkét mutáció következtében csonkolt LAMP-2 fehérje jön létre, mely a transzmembrán domén teljes elvesztését, illetve a citoplazmikus farok rövidülését eredményezi. Megfigyeltük, hogy a mutációk kifejezetten malignus hatásúak mindkét család esetében. A legjobb tudomásunk szerint az általunk vizsgált 'A' család az egyik legnagyobb az eddig közölt esetek közül, kiknél egyértelmű DNS diagnózis is rendelkezésre áll.²³⁷⁻²⁴¹ Az általunk vizsgált két családban összesen 8 mutációhordozót (6 az 'A' családban és 2 a 'B' családban) azonosítottunk, mely alapján egyértelmű következtetéseket lehetett levonni a betegség klinikai megnyilvánulását illetően.

Mindkét esetben az index betegeknél a Danon betegség tipikus klinikai manifesztációi voltak megfigyelhetőek, úgy mint extrém koncentrikus balkamra hypertrophia, pre-excitáció jelei az EKG-n, vázizom sorvadás vagy CK emelkedés és változatos mentális retardáció.^{26, 242} A kardiális fenotípus az érintett családtagokban, beleértve a nőket is, hypertrophiás cardiomyopathia volt, az arrhythmiák és bradyarrhythmiák magas prevalenciája mellett. Négy, a betegséggel összefüggő haláleset történt a két családban, ahol az átlag életkor 35 ± 18 év volt, mely egyértelműen alacsonyabb volt a férfiaknál, mint a nőknél (27 ± 10 vs. 42 ± 25 év).

Az egyik azonosított mutáció, p.Trp321Stop, egy nonszensz mutáció, mely feltehetően egy korai Stop kodon kialakulásához vezet a 321. pozícióban. A másik észlelt mutáció, p.Pro324fs+24X, egy egy bázispáros mikorinszerció, mely a leolvasási keret eltolódásához vezet és 24 extra aminosav beépülését eredményezi, mielőtt egy rejtett Stop kodon megállítaná az átíródást. Egyik mutáció sem volt korábban közölve. Megjegyzendő, hogy az utóbbi mutáció már említésre került a COSMIC adatbázisban korábban melanoma sejtek kapcsán, talán ennek a genetikai régió magasabb mutációs rátájának köszönhetően.

5.2.2.2. A GLA génmutációk azonosítsa Fabry betegekben

Munkánk ezen részében szív-, de egyidejűleg feltételezett egyéb szervi manifesztációval járó Fabry betegség gyanúja esetén végeztünk szűrővizsgálatot Fabry betegség irányában. A 21 vizsgált beteg közül 4 esetben detektáltunk *GLA* gén mutációt, mely alapján a Fabry betegség előfordulási aránya vizsgálat betegcsoportunkban 19%-nak adódott (4 nő, átlag életkor 49±15 év). Amennyiben csak a bal kamra hypertrophiával/hypertrophiás cardiomyopathiával járó alcsoportot vesszük figyelembe, a *GLA* mutációk 17%-ban fordultak elő. Utóbbi, korábbi vizsgálatoknál magasabb előfordulási arányt az magyarázza, hogy jelen vizsgálatba olyan módon választottuk be a betegeket, hogy ne csak izolált szív, hanem utóbbi mellett egyéb feltételezett szervi manifesztációra (neurológiai, nephrológiai, bőr, stb.) utaló jelek is jelen legyenek. Korábbi vizsgálatok "típusos" HCM esetén a Fabry betegség előfordulási arányát alacsonynak, kb. 0.5-1%-nak találták (*16. táblázat*). Fenti adatok összességében jól jelzik, hogy ha a HCM mellett egyéb lehetséges szervi manifesztáció is jelen van, a Fabry betegség fennállásának esélye jelentősen megnő.

A négy általunk észlelt GLA mutáció közül egy már ismert, míg három korábban nem közölt, novel génmutáció. Külön kiemelendő a p.Ile239Met mutáció, ahol az elérhető családtagok nagy száma miatt lehetőségünk volt részletes fenotípus-genotípus analízisre és linkage analízisre. A mutáció egy gyengén konzervált nukleotidot és egy közepesen konzevált aminosavat érint, kis fizikokémiai különbséggel az izoleucin és a metionin között (Alamut v.2.7.1). PolyPhen-2, SIFT és Mutation Taster szoftware analízisek alapján a mutáció valószínűleg károsító hatású. A mutáció nem szerepel az Exome Aggregation Consortium (ExAC), Exome Sequencing Project (ESP) vagy az 1000 Genomes Browser adatbázisaiban. A mutáció által kialakított betegség elsősorban hypetrophiás cardiomyopathia, bal kamra hypetrophia és EKG eltérések formájában megnyilvánuló kardiális manifesztációt mutatott az összes felnőtt mutációhordozó családtag esetében, míg vesetranszplantációt igénylő progresszív veseelégtelenség egy érintett családtagban alakult ki. A betegség biomarkere, a lyso-Gb3 szint minden érintett családtag esetében emelkedett volt és a GLA enzim szintje kifejezetten csökkent volt a mutációhordozó férfi családtag esetében. Bár az általunk azonosított p.Ile239Met GLA mutáció egy új, novel mutáció, 2014-ben Kotanko és munkatársai már közöltek egy ugyanebben a pozícióban meglévő másik aminosavcserét okozó mutációt, mint kóroki mutációt Fabry betegségben (c.716T>C, p.Ile239Thr, HGMD ID: CM044637).²⁴³ A mutációt egy férfibetegben detektálták, kinek tünetei már gyermekkorban jelentkeztek visszatérő láz, fájdalmak, lymphadenopathia és acroparesthesia képében. Későbbiekben veseatrophiát és negyedik stádiumú krónikus veseelégtelenséget diagnosztizáltak, illetve akut hallásvesztés, szédülés, fejfájás, dysphagia és dysarthria is jelentkezett. Többszörös agyi elváltozásait harmadik stádiumú hypertenziónak tulajdonítottak. Elvégzett vesebiopszia elektronmikroszkópos vizsgálata a Fabry betegség tipikus jeleit mutatta, melyet fénymikroszkópos vizsgálat során nem lehetett azonosítani. A betegnél cornea verticillata és enyhe balkamra hypertrophia is igazolódott. Édesanyjánál és

dc_1415_17

Szerzők	Év	Vizsgált populáció	Szűrési módszer	Gyakoriság
Nakao és mtsai. ²⁴⁴	1995	230 ffi beteg, echocardiographiával megállapított BKH (szeptum vagy bal kamra posterior fal vastagság \geq 13 mm)	Plazma α-galaktozidáz A aktivitás mérés	3.0%
Sachdev és mtsai. ²⁴⁵	2002	79 HCM-es férfi beteg (ismeretlen eredetű BKH, BKmax ≥13 mm), diagnózis ≥40 éves kor felett, ill. 74 HCM-es férfibeteg, diagnózis 40 éves kor alatt	Plazma α-galaktozidáz A aktivitás mérés	6.3% a ≥40 éves kor felett, 1.4% a 40 éves kor alatt diagnosztizált pácienseknél
Ommen és mtsai. ²⁴⁶	2003	100 HCM-es beteg (44 ffi) septális myectomiát követően	Transzmissziós elektron mikroszkópos vizsgálat a myectomiás szövetmintán	0%
Chimenti és mtsai. ²⁴⁷	2004	34 HCM-es nő beteg (ismeretlen eredetű BKH-val, BKmax ≥13 mm)	Biventrikuláris endomyocardialis biopszia és leukocita α-galaktozidáz A aktivitás mérés	11.8%
Arad és mtsai. ²²	2005	75 HCM-es beteg (30 nő, 45 ffi, ismeretlen eredetű BKH-val, BKmax ≥13 mm)	Genetikai analízis	0%
Morita H és mtsai. ²⁴⁸	2006	50 beteg (18% nő) echocardiográfiával igazolt ismeretlen eredetű BKH (BKmax >13mm)	Genetikai analízis	2%
Monserrat és mtsai. ²⁴⁹	2007	508 beteg (328 ffi, 180 nő), a HCM diagnózisa a WHO/ESC kritériumai alapján	Plazma α-galaktozidáz A aktivitás mérés	1%
Hagege és mtsai. ²⁵⁰	2011	392 HCM-es beteg (278 ffi, kor 18 és 79 év között, ismeretlen eredetű BKH, BKmax ≥15 mm)	α-galaktozidáz A próba szűrőpapíron szárított vérből	1%
Elliot és mtsai. ²⁵¹	2011	1386 HCM-es beteg (885 férfi, ismeretlen eredetű BKH, BKmax ≥15 mm)	Genetikai analízis	0.5%

16. táblázat. A Fabry betegség előfordulási gyakoriságát vizsgáló tanulmányok HCM-ben

BKH: bal kamra hypertrophia; HCM: hypertrophiás cardiomyopathia, BKmax: maximális bal kamra fal vastagság, ESC: European Society of Cardiology

két lányánál szintén azonosították a mutációt, viszont egyikőjük sem mutatta a betegség klinikai jeleit vagy tüneteit.

A jelenlegi ACMG/AMP ajánlásokat²⁵² alapul véve több érv is szól a p.Ile239Met mutáció kóroki volta mellett. Az első és legfontosabb a jelentősen csökkent GLA enzim szint igazolása az érintett férfibetegben és az emelkedett lyso-Gb3 szint megléte az összes mutációhordozó családtagban. Fentiek bizonyítják, hogy a mutáció jelenléte káros következményekkel jár az érintett génben és az általa kódolt fehérjében is. Másodszor, a mutáció nincs jelen a kontroll populációkban az Exome Sequencing Project, 1000 Genomes Project, vagy Exome Aggregation Consortium adatbázisok alapján. Harmadszor, a mutáció egy novel misszensz változás annál az aminosavnál, ahol korábban már egy másik patogén mutációt leírtak (p.Ile239Thr, lsd feljebb). Negyedszer, a mutáció és betegség együttöröklődése számos érintett családtagban szintén erősen támogatja, hogy a mutációnak a betegség kialakulásában szerepe van. Érdemes kiemelni, hogy a linkage analízis során kapott >2 LOD score, bár önmagában nem egyértelmű bizonyíték variáns kórokisága szempontjából, de erősen támogatja fenti feltételezést. Ötödször, többféle predikciós modell a génre vagy a géntermékre gyakorolt káros hatást támasztja alá. Az ACMG/AMP ajánlás szerint az általunk detektált p.Ile239Met GLA variáns teljes mértékben megfelel a 'patogén' kritériumoknak.

5.2.2.3. A TTR génmutációk azonosítása transthyretin amyloidosisos betegekben

A transthyretin amyloidózist okozó transthyretin fehérjét négy azonos, nem kovalensen kapcsolódó alegység alkotja, mindegyik monomer 127 aminosavból áll. A TTR fehérje elsősorban a májban termelődik, de szintetizálódhat még a plexus chorioideusban és a retinában is. Feladata a tiroxinnal és a retinol-kötő fehérjével való kapcsolódás. A hormon-kötő transthyretin fehérje egyike a három prealbuminnak, beleértve alpha-1-antitripszint és az orosomucoidot, és fő funkciója, hogy a pajzsmirigy hormonokat bejutassa a plazmába és a cerebrospinális folyadékba, valamint retinolt (A-vitamin) a plazmába.

A *TTR* génnek több mint 100 mutációja ismert jelenleg a Human Gene Mutation Database adatbázisa alapján. A *TTR* gén egyes eltérései különböző fenotípussal járnak: neuropathiás, cardiomyopathiás, nephropathiás, szemet érintő formák ismertek.³⁴ Adott populációkban jellegzetes formák halmozódnak. Azonos genetikai háttér mellett is lehet változatos a klinikai megjelenés, maradhat szinte tünetmentes a folyamat, vagy lehet súlyos, kezdődhet fiatalkorban vagy későn. A gént érintő mutációk közül a pontmutációk (missense) a legjellemzőbbek, de leírtak már kis deléciót és kis indel mutációkat is. Ritka esetekben létrejöhet a gén "új" (de novo) mutációja is, mely nem jelenik meg más családtagban. A *TTR* génben előforduló mutációk a kódolt fehérje konformációs változásához vezetnek, amely alapvető fontosságú amyloid rostok képződésében.
Az általunk az 'A' betegben észlelt p.His108Arg *TTR* génmutációt korábban egy svéd családban is leírták már.²⁵³ A 65 éves index betegben bi-ventrikuláris szívelégtelenséget észleltek, globálisan megvastagodott kamra falakkal (IVS: 21 mm), bal kamrai hypokinezissel, emelkedett NT-pro-BNP értékekkel. A kardiális érintettség mellett gasztrointesztinális és polyneuropathiás tünetek álltak fenn. A beteg 5 éves után követés után 70 éves korában halt meg. A család szűrővizsgálata további hat érintett családtagot igazolt, kik közül öt családtagban manifesztálódott a betegség, dominálóan késői életkorban (>50 év) jelentkező cardiomyopathia formájában. Genealógiai vizsgálatokkal egy 9-10 generációval korábban, a XVII. században élt közös ősre tudták visszavezetni az 'alapító' mutáció kialakulását.²⁵⁴

A transzthyretin fehérje 108-as pozíciójában található hisztidin (His108) fontos feladatot tölt be a fehérje tetramer szerkezetének stabilizálásában. A Thr95, Trp99, His108, Ser132, Pro133 aminosav és három vízmolekula egy számos hidrogénkötésekkel jellemzett hálózatot alkot egy TTR fehérje monomeren belül.^{255, 256} A His108 aminosav egy másik TTR alegység Thr138 aminosavjával együtt egy másik alegységet is érintő hidrogénkötésekből álló hálózatot is kialakít. A két hálózaton keresztül a His108 mind a dimer-dimer határfelülethez, mind a monomer-monomer felülethez kapcsolódik a TTR tetramerben. A TTR fehérje EFhelix-ét (95-101 aminosav) és az EF-hurkot (102-110 aminosav, ahol a 108His is található) érintő mutációk a TTR monomerek fibrillumá történő aggregációját eredményezik.²⁵⁷⁻²⁶⁰ Fentieken túl a hisztidin imidazol oldallánca egy egységes koordináló ligandként szerepel a metalloproteinekben, és a His108 a His110, Glu112 és egy vízmolekulával egy Zn²⁺ kötőhelyet alakít ki,²⁶¹ mely lehetővé teszi, hogy a TTR metallopeptidázként működjön.^{262,} ²⁶³ A mutáció következtében a hisztidin helyére arginin kerül, mely jelentősen befolyásolja mind a TTR Zn²⁺ kötő tulajdonságát, mind a monomer-monomer kötő tulajdonságát, mely elméletileg kifejezett amyloidogén hatást vált ki.

A 'B' betegben azonosított variáns, Gly26Ser variáns irodalmi adatok szerint egy nem ritka variánsnak számít világszerte. A Gly26Ser allél frekvenciája 6-12% az átlag kaukázusi populációban, 4% észak-amerikai ashkenázi zsidó, 7% észak-amerikai nem-zsidó, 6% portugál és 1 % afro-amerikai populációban.²⁶⁴ Mindezek alapján a variánst benignus, nem amyloidogén TTR variánsnak tartják.²⁶⁵ Tekintettel a betegben immunhisztokémia vizsgálattal igazolt TTR lerakódásra, és a *TTR* génmutáció hiányára, a TTR infiltráció vad-típusú transthyretinnnek, és az eset szenilis amyloidózisnak felel meg.

5.2.3. KÓROKI MUTÁCIÓK AZONOSÍTÁSA ÉS FENOTÍPUS-GENOTÍPUS ÖSSZEFÜGGÉSEK VIZSGÁLATA ÖRÖKLETES IONCSATORNA BETEGSÉGEKBEN

5.2.3.1 Egy új *KCNJ2* génmutáció, Val302del, azonosítása és funkcionális jellemzése Andersen-Tawil szindrómában

Munkánkban egy új, Andersen-Tawil szindrómát okozó Val302del *KCNJ2* mutáció azonosítását és funkcionális karakterizálását végeztük el. A Val302del mutációhordozó betegünknél az ATS teljes klinikai spektruma megfigyelhető volt, periódikus paralízissel, kamrai ritmuszavarokal és fejlődési rendellenességekkel. Kardiológiai tünetei között enyhe QTc megnyúlás, prominens U hullámok, frekvens kamrai extrasytolék és bidirekcionális kamrai tachycardia volt jelen.

A *KCNJ2* gén 'loss of function' mutációi általában az ATS fenotípushoz társulnak, bár a klinikailag érintett eseteknek hozzávetőlegesen csak a 60% köthető a *KCNJ2* mutációkhoz.²⁶⁶ Yoon és mtsai. kiegészítő diagnosztikus kritériumokat írtak le az ATS kapcsán, ideértve a syndactyliát és microcephaliát.²⁶⁷ Azt találták, hogy ezen klinikai eltérések megjelenése nagyban függ attól, hogy a Kir2.1 fehérjében kialakult mutáció mely aminosavat érinti. Egy ATS betegekről készült további tanulmány részletes fenotípus analízise felvetette, hogy a fenotípus variabilitását a mutáció topológiája is befolyásolhatja.²⁶⁸ Bár relatíve jól ismerjük, hogy mely 'loss of funciton' *KCNJ2* mutációk okoznak ATS-t, az ATS-asszociált mutációk funkcionális karakterizálása klinikai szempontokból különösen fontos.

Legjobb tudomásunk szerint ez az első, a Val302del mutáció kóroki szerepét vizsgáló tanulmány. A Val302del mutáns Kir2.1 fehérje a 302-es pozíciójában hiányzik a valin aminosav, a *KCNJ2* gén fehérje kódoló régiójának 905 és 907-es pozícióban lévő három bázispár deléciójának következtében. Korábban négy micro-deléciót Δ 91-94,²⁶⁹ Δ 95-98,²⁷⁰ Δ 163-164²⁷¹ és Δ 314-315²⁷⁰ írtak le az irodalomban. A Val302del az első olyan ATS-asszociált micro-deléció, mely a Kir2.1 csatorna komplex cytoplazmatikus G-loop régiójához közel helyezkedik el²⁷² és tudomásunk szerint ez az egyetlen olyan, ami csupán egy aminosavat érint.

Heterológ módon expresszált Val302del mutáns Kir2.1 fehérje szubcelluláris eloszlását vizsgálva azt találtuk, hogy mind a Val302del, mind a WT fehérje erős festődést mutat a tranziensen traszfektált sejtek membrán régiójában, ami arra utal, hogy a Kir2.1 fehérje membrán transzportját a Val302del mutáció nem érinti. Bár a Val302del Kir2.1 transzlációja és sejtmembránba transzportálása zavartalan volt, nem sikerült a háttérzajon kívül ionáramot detektálni a Val302del mutáns csatornával overexpresszált sejtekben. Továbbá, a WT és Val302del plazmiddal 1:1 moláris arányban co-transzfektált sejtek is markánsan csökkent áramsűrűséget mutattak a WT allélel transzfektált sejtekhez képest, mely egyértelműen igazolja a Val302del mutáns alegység erős, negatív domináns hatását a WT csatorna által vezetett áramra.

Az, hogy WT allélt hordozó plazmidok mennyisége nem különbözött a csak WT-vel transzfektált és a mutáns plazmiddal együttesen co-transzfektált esetekben, WT és a Val302del mutáns alegységek összerendeződésére enged utalni, mely negatívan befolyásolja a WT/Val302del heteromer ioncsatorna vezetését vagy kapuzását. Sikerült kimutatnunk továbbá egy statisztikailag szignifikáns korrelációt a WT/Val302del ionáram és a Val302del allél gén dózisa között. Ha ezt a megállapítást kiterjesztjük más ATS-asszociált mutációkra, akkor ez a megfigyelés azt veti fel, hogy a WT és ATS *KCNJ2* allélek relatív expressziós szintje jelentősen hozzájárulhat az ATS betegek esetében megfigyelhető fenotípusos variabilitáshoz.²⁶⁸

A Kir2.1 fehérje 302-es pozíciójában meglevő valint érintő pontmutációt, p.Val302Met-et két más független csoport is leírta, azonban a mutáció funkcionális vizsgálata nem volt teljesen egybehangzó. Bendahhou és mtsai²⁷³ azt találták, hogy a Val302Met mutáció károsítja a fehérje membrán transzportját, de nincs domináns negatív hatása a WT Kir2.1 áramra. Ebből arra következtettek, hogy a Val302Met mutáció esetében a betegséget talán a haplo-inszufficiencia okozhatja. Másfelől viszont Ma és mtsai.²⁷⁴ a Val302Met Kir2.1 fehérje normál szubcelluláris eloszlást észlelték HEK sejtekben, amely azt sugallta, hogy a mutáció nem érinti a fehérje transzportját. A szerzők továbbá a Val302Met mutáns alegység erősen domináns negatív hatását észlelték a WT Kir2.1 áramokra. A klinikai manifesztációt illetően nehéz összehasonlításokat tennünk, mert klinikai információt nem közöltek a Val302Met mutációhordozó betegekről. Eredményeink teljes összhangban vannak a Val302Met mutációval kapcsolatos utóbbi publikációval,²⁷⁴ melyek azt a feltételezést támogatják, hogy a Val302-nek feltételezhetően nincs hatása a membrán transzportra, de szerepe esszenciális a Kir2.1 alegység által létrehozott ioncsatorna vezetőképességének kialakításában.

5.2.3.2 Timothy szindróma 1 genotípusának azonosítása syndactylia és lényegi extrakardiális manifesztációk nélkül

Munkánkban a Timothy szindróma egy variánsát írtuk le, melyet a TS1 specifikus *CACNA1C* gén 8A exonját érintő p.Gly406Arg mutáció okozott. A klinikai fenotípust a neonatális korban jelentkező 2:1 AV blokk és jelzett QT megnyúlás jellemezte. A páciensnél azonban nem alakultak ki a TS1-re jellemző elváltozások, elsősorban a syndactylia és a major extrakardiális jellegzetességek hiánya emelendő ki.

Syndactyliát a *CACNA1C* gén 8A exonának p.Gly406Arg mutációval rendelkező esetek mindegyikében közöltek (*17. táblázat*). Syndactylia még azon betegek esetében is kialakult, akik a mutációt csupán szomatikus vagy csíravonali mozaicizmus formájában hordozták.^{54, 56} Egy ilyen esetben, ahol a *CACNA1C* gén 8A exon p.Gly406Arg mutciójának direkt jelenlétét mutatták ki, a bal/jobb kar bőrének biopsziájából származó mintában ~6.5%-ra becsülték a mozaicizmus százalékos arányát.⁵⁴ Mivel a Ca_v1.2 jelentős mértékben

expresszálódik a fejlődő ujjak apikális ektoderma gerincét alkotó sejtekben, ezért TS esetében a syndactyliát a Ca²⁺ indukálta sejthalállal magyarázzák.⁵¹

Számos magyarázat létezhet az esetünkben megfigyelt syndactylia és az extrakardiális manifesztációk hiányára. Az egyik lehetőség, hogy a variáns fenotípus a *CACNA1C* gén 8A és 8-as exon expressziójának variabilitása miatt alakul ki a különböző szövetekben. A 8-as és 8A exonok egymást kölcsönösen kizáró exonok, melyek 6-os transzmembrán szegmentumot kódolják a I-es domain-ben (DI/S6). A 8A exon többféle felnőtt és magzati szövetben fejeződik ki, mint pl. a szív, agy, emésztőrendszer, tüdők, immunrendszer, simaizmok és a herék, mely arra utal, hogy a kardiális és neurális izoforma nem kizárólagos a *CACNA1C* esetében. Kimutatták továbbá, hogy a 8A exonnak a 8-as exonhoz képest szignifikánsan alacsonyabb a relatív expressziója a szívben és a központi idegrendszerben (23 vs 77%).⁵¹ A mutáns 8A exon izoforma kisebb mértékben van jelen a nem érintett szövetben, így a kisebb mértékű diszfunkció a Cav1.2 ioncsatornában kompenzálható a nem mutáns 8-as exon izoformával vagy egyéb mechanizmusok révén. Ezen felül nem zárható még ki a modifikáló gének szerepe sem, melyek sok betegség esetén megváltoztathatják a betegség fenotípusát.^{275, 276}

Egy másik magyarázat lehet a variáns fenotípusra, hogy betegünknél szomatikus mozaicizmus áll fenn, mint az egy korábbi esetismertetésben is leírásra került, ahol egy TS1es diagnózisú mozaik betegben egy, a miénkhez nagyon hasonló részleges fenotípust írtak le.^{54, 56} A szomatikus mozaicizmus jelenlétének lehetőségét már TS2 esetében is leírták.^{61, 63} Ezek alapján a mutáns Ca_v1.2 ioncsatornának hiányozni kellene a nem érintett szervekből (végtagok, agy) és alacsony szinten kellene lennie a betegünk érintett szerveiben (szív, hasnyálmirigy). Mindazonáltal négy különböző szövetből (fehérvérsejtek, szájnyálkahártya sejtek, uroepitheliális sejtek, hajhagymák) is kimutatható volt a mutáció, mely alapján direkt bizonyíték a fenti magyarázatra nem áll fenn. Ennek ellenére a szomatikus mozaicizmust teljesen kizárni nem lehet, minthogy minták nem álltak rendelkezésre a TS-ben karakterisztikusan érintett szövetekből (pl.: agy és ujjak).

	17. táblázat. Az irodalomban közölt, genetikai diagnózissal igazolt Timothy szindrómában szenvedő betegek klinikai és genetikai jellemzői											
Közlés	közölt TS érintett CACNA1C eset (n) típus exon mutáció		syndactylia [†]	QT távolság és arrhythmia	társuló kardiális fenotípus	fő társuló szimptómák						
Splawski és mtsai, 2004 ⁵¹	13	TS1	8A	Gly406Arg	egyénilag nem közölt	QT megnyúlás (100%), VT (71%), bradycardia, AV block (94%)	PDA (59%), PFO (29%), VSD (18%), cardiomegalia (35%)	autizmus/autizmus spektrum betegség (60-80%), születéskori kopaszság (100%), kis fogak (100%), rekurráló infekciók (43%), facialis dysmorphia (53%)				
Lo-A-Njoe és mtsai, 2005 ⁵⁸	2	TS1	8A	Gly406Arg	Pt. A: F3-5, bilat., cutan Pt. B: F4-5, bal kéz, cutan	QT megnyúlás, bradycardia, AV block, VT	HCM, PDA, HF	fetalis hydrops				
Krause és mtsai, 2011 ⁵⁷	1	TS1	8A	Gly406Arg	F3–5, bilat.; T1–3, bilat.	QT megnyúlás, bradycardia, AV block, VT	HCM, VSD, PDA	alacsonyan álló fülek és kopasz fej				
Etheridge és mtsai, 2011 ⁵⁶	2	TS1	8A	Gly406Arg	T1-3, job láb, T1-2, bal láb, komplett, cutan	QT megnyúlás, bradycardia, AV block, VT	VSD	távol álló szemek, széles homlok, széles orrgyök, széles orrcsúcs				
Dufendach és mtsai, 2013 ⁵⁴	1	TS1	8A	Gly406Arg	F3-4, komplett, bilat.; T2-3, komplett, bilat.	QT megnyúlás, bradycardia, AV block	nincs					
An és mtsai, 2013 ⁵²	1	TS1	8A (9)*	Gly406Arg	F3-5, bilat., komplett, cutan	QT megnyúlás, bradycardia, AV block, CA	nincs	kerek arc, kis felső állkapocs és fogak, közel kopasz fej				
Corona-Rivera és mtsai, 2015 ⁵³	1	TS1	8A	Gly406Arg	F2-5, bilat., cutan; T2-4, bilat., cutan	QT megnyúlás, AV block	PDA, PFO	fetalis hydrops				
Ergül és mtsai, 2015 ⁵⁵	1	TS1	8A	Gly406Arg	F4-5, komplett; T2-3, komplett	QT megnyúlás, bradycardia, AV block, CA	PDA, PFO	neuro-motoros fejlődési retardáció, facialis dysmorphia				
Splawski és mtsai, 2005 ⁶³	1	TS2	8	Gly406Arg	nincs	QT megnyúlás, bradycardia, AV block, VT, CA	HCM, biventricularis dysfunctio	mentális retardáció, nemaline myopathia, facialis dysmorphia, görcsrohamok				

Splawski és mtsai, 2005 ⁶³	1	TS2	8	Gly402Ser	nincs	QT megnyúlás, VT, CA	НСМ	facialis dysmorphia, rekurrál infekciók	
Fröhler és mtsai, 2014 ⁶⁰	2	TS2	8	Gly402Ser	T2-3, partialis	QT megnyúlás, VT, CA	nincs	nincs	
Hiippala és mtsai, 2014 ¹²	1	TS2	8	Gly402Ser	nincs	QT megnyúlás (enyhe), CA	nincs	nincs	
Diep és mtsai, 2015 ⁵⁹	1	TS2	8	Gly406Arg	nincs	QT megnyúlás, AV block, VT	PDA, PFO	hypotensio, metabolikus acidosis, rekurráló apnoe, görcsroham-szerű epizódok, lassú növekedés, facialis dysmorphia	
Philipp és mtsai, 2016 ⁶²	1	TS2	8	Gly406Arg	nincs	QT megnyúlás, AV block, VT, CA	PDA, biventricularis systoles dysfunctio	intermittáló hypoglycemia, hypocalcemia	
Gillis és mtsai, 2012 ⁶⁵	1	TS	38	Ala1473Gly	F2-5, job kéz; F2-4, bal kéz; T2-3, bilat., partialis; T1-2, jobb láb	QT megnyúlás, AV block, VT	PDA, PFO	facialis dysmorphia, kontraktúrák, hypoglycemiás epizódok, hypocalcemia, görcsrohamok, corticalis vakság, fejlődési elmaradás	
Boczek és mtsai, 2015 ⁶⁴	1	TS	27	lle1166Thr	nincs	QT megnyúlás, AV block	PDA, biventricularis dysfunctio	görcsrohamok, cerebralis és cerebellaris atrophia, facialis dysmorphia, clinodactylia, légzési elégtelenség	
Wemhöner és mtsai, 2015 ⁶⁶	1	TS	27	Ile1166Thr	egyénileg nem közölt	QT megnyúlás, CA	PDA, HCM	fejlődési elmaradás	

TS: Timothy szindróma; PDA: nyitott ductus arteriosus; PFO: nyitott foramen ovale; VSD: kamrai septum defektus; HCM: hypertrophiás cardiomyopathia; VT: kamrai tachycardia; AV: atrio-ventricular; CA: cardiac arrest, szívmegállás

*exon 9-ként közölve, de direkt szekvencia összehasonlítás alapján exon 8A-nak felel meg.

[†]a syndactylia típusai Biesecker LG et al, Am J Med Genet Part A 2008; 149A:93-127 alapján közölve. A szubtípusok (pl. cutan, komplett, stb.) a rendelkezésre álló információ alapján jelölve

5.2.3.3 Egy új 'splice site' *HCN4* génmutáció, c.1737+1 G>T, azonosítása csökkent szívfrekvencia-válasszal, alacsonyabb chronotrop kompetenciával és megnövekedett rövid távú szívfrekvencia variábilitással jellemzett familiáris bradycardia esetében

Munkánkban a *HCN4* gén egy új, 'splice site', c.1737+1 G>T mutációját azonosítottunk egy nagy, familiáris bradycardiában szenvedő családban, amely a legjobb tudásunk szerint, az irodalomban eddig közölt második legnagyobb ilyen család. A számos érintett és nem érintett családtag jelenléte lehetővé tette, hogy a mutáció és a betegség fenotípusa közötti szoros kapcsolatot kapcsoltsági analízissel is igazoljuk, melyet a 4,87-es kétpontos LOD score érték támasztott alá. Tekintettel arra, hogy a szignifikáns kapcsoltság általánosan elfogadott kritériuma a >3,0-as LOD score érték,²⁷⁷ az esetünkben észlelt magas LOD score a mutáció patogenitásának független bizonyítékénak tartható. Igazoltuk, hogy a mutáció csökkent szívfrekvencia válaszhoz, károsodott chronotrop kompetenciához és megnövekedett, rövid idejű szívfrekvencia variabilitáshoz vezet a mutációhordozókban.

Tekintettel arra, hogy perifériás vérsejtekben a HCN4 gén expressziója nem volt detektálható, és szívizom szövetminta nem állt rendelkezésre, a mutáció direkt hatását nem tudtuk vizsgálni és funkcionális analízist nem tudtunk végezni. Habár a 'splice site' mutációk következményeit nem lehet nagy biztonsággal megjósolni,²⁷⁸ a HCN4 c.1737+1 G>T mutáció valószínűleg egy in-frame inzercióhoz vagy delécióhoz vezet, 'exon-skipping'-en vagy 'intron-retaining'-en keresztül, amely a fehérje C-linker részét érinti, közvetlenül a CNBD mellett. Ennek megfelelően, a c.1737+1 G>T mutáció legnagyobb valószínűség szerint konformációbeli változásokhoz vezet a CNBD régió közelében, amely által a cAMP CNBD-hez való kötődését befolyásolhatja. Ismert, hogy a hat hélixből összeálló C-linker domén a HCN csatorna cAMP függő kapuzását mediálja, a citoszolólikus "gating gyűrű'höz való hozzájárulással.²⁷⁹ Ahogy a cAMP szint telítése során a C terminális fragmens részének szimmetriája dimer-dimer formációból egy tetramer formációba vált, a feszültség függő aktivációban egy depolarizáló eltolódás alakul ki.^{280, 281} Legalább két HCN4 pont-(K530N, D553N)^{71, 74} és egy csonkoló hatású mutáció (573X)⁶⁷ ismert, melyek a HCN4 fehérje C-linker részét érintik, és amelyek jól illusztrálják, hogy ennek a régiónak még egy pontmutációja is sinus csomó diszfunkcióhoz vezethet. A c.1737+1 G>T mutáció funkcionális következményei feltehetően kifejezettebbek, mint egy aminosav csere következményei.

A szívfrekvencia választ és a chronotrop kompetenciát nem vizsgálták szisztematikusan korábbi, familiáris bradycardiában szenvedő betegek esetében. Eddigi megfigyelések mind egybehangzóan megtartott chronotrop kompetenciát írtak le ezekben a betegekben és csak egyetlen beteg esetében mutattak chronotrop inkompetenciát, akinek a csonkoló hatású mutációja (573X) a *HCN4* gén CNBD régióját is érintette.⁶⁷ A c.1737+1 G>T mutációt hordozó betegekben az átlagos napi tevékenység hatására emelkedni tud a szívfrekvencia, hasonló mértékben, mint a nem mutációhordozókban, amelyet jól szemléltetett az átlagos és maximális szívfrekvencia a 24-órás Holter monitorizálás során. Azonban a maximális

terhelés alatt a hordozók szignifikánsan alacsonyabb HR-t értek el, mint a nem érintett családtagok. Ennek megfelelően, szignifikánsan alacsonyabb HR választ találtunk mind a korrigált és a nem korrigált szívfrekvencia rezerv esetében, és szignifikánsan magasabb számú hordozó családtag mutatott chronotrop inkompetenciát (<80%-os korrigált szívfrekvencia válasz). Hogy meg tudjuk ítélni, hogy a károsodott chronotrop kompetencia kifejezetten az új c.1737+1 G>T mutáció jellegzetessége-e, a G480R,73 A485V,72 695X,282 és 573X⁶⁷ mutációkat közlő eredeti publikációkból extraháltunk nyers szívfrekvencia adatokat, melyeket összevonva vizsgáltunk (18. táblázat). Az adatok elemzése szerint terhelés során a szívfrekvencia válasz mind a négy csoportban található hordozók esetében alacsonyabb volt, átlagban 9%-os (4-21%) relatív, szignifikáns különbséggel a vizsgált csoportban. A korrigált HRR (a Holter felvételek során mért átlag szívfrekvenciára korrigálva) még alacsonyabb volt a hordozókban mind a négy csoportban, egy átlagos relatív 13%-os (3-34%) szignifikáns különbséget mutatva. A chronotrop kompetenciát (<80%-os cHRR) tekintve mind a négy csoportban megtalálhatók voltak chronotrop inkompetens hordozók (5/6 a G480R csoportban, 2/8 a A485V csoportban, 1/7 a 695X csoportban és 8/9 a c.1737+1 G>T csoportban). Ennek megfelelően a chronotrop inkompetencia ezen betegek esetében nem számít kivételes jelenségnek. Azonban az egyértelmű, hogy a hordozók és a nem-hordozók szívfrekvenciái közti relatív különbségek alacsonyabb szívfrekvencia értékek esetén a legkifejezettebbek, (pl. a nyugalmi HR vagy minimális HR a Holter felvételen, lásd 18. táblázat) és a szívfrekvencia növekedésével együtt csökkennek, tehát a HCN4 mutációk hatása a magas szívfrekvencia értékekre kisebb mértékű. Emellett nyilvánvaló különbségek vannak az egyéni mutációk között ebben a tekintetben. A korrigált HRR az 573X mutáció esetében volt a legalacsonyabb (49%), ahol a teljes CNBD régió elveszett, míg a c.1737+1 G>T mutáció esetében is jelentős volt a csökkenés (71±14%), ahol a C-linker régió feltehetően erőteljesen károsodott. A pórus formáló G480R mutációt hordozók esetében is kifejezett cHRR csökkenést lehetett észlelni (75±10%), míg az A485V és 695X mutációk esetében enyhébb hatás volt megfigyelhető (habár a cHRR alacsonyabb ezen mutációkat hordozókban is).

Hasonlóan a chronotrop kompetenciához, a szívfrekvencia variabilitást sem vizsgálták szisztematikusan korábban familiáris bradycardiában szenvedő betegekben. A HRV csökkenése közismerten magasabb mortalitással társul számos kardiovaszkuláris betegségben,²⁸³⁻²⁸⁵ és nemrégi közlemények a HRV non-lineáris, ütésről-ütésre való variábilitását még erősebb prediktorként írták le.^{286, 287} Mindazonáltal, korábbi HRV vizsgálatok a sinus csomó funkcióját joggal tekintették konstansnak. Vizsgálatunk adatai arra utalnak, hogy a HRV rövid-távú paraméterei (rMMSD és pNN50%) a mutációhordozókban éppen, hogy megnövekedettek, még következetes, szívfrekvenciára való normalizálás után is, mind az 5-perces, mind a 24-órás EKG regisztrátumokban. Fenti megfigyelést mások is röviden megtették már,^{71, 80} akik betegeikben a Poincare' plot kiszélesedett "csóva" alakját írták le, a megnövekedett HRV diszperzió jeleként. Fentiek arra utalhatnak, hogy a sinus csomó magában, bár képes a HR emelésére egy bizonyos határig

dc_1415_17

								. 24	-órás Holt	er	terheléses vizsgálat					
beteg- csoport	<i>HCN4</i> mutáció	hordozó státusz	betegszám# (össz./ET)	kor (év)	nem (N/F)		nyugalmi HR (/min)	min. HR (/min)	átl. HR (/min)	max. HR (/min)	max. HR (/min)	HRR (%)	<80% HRR	cHRR (%)*	<80% cHRR	
Schulze- Bahr†	573X	hordozó	1/1	66	1/0		41				101	66	1/1	49	1/1	
Nof	G480P	hordozó	8/6	35±18	1/5		NA	32±7	48±11	96±23	150±7	81±8	3/6	75±10	5/6	
	04001	nem-hordozó	8/6	45±12	3/3		NA	55±9	74±10	126±16	153±21	87±10	1/6	77±19	3/6	
						rel. diff. (%)		71	54	31	2	7		3		
						р		0.0001	0.0005	0.013	NS	NS	NS	NS	NS	
Laish- Farkash	A485V	hordozó	14/8	41±18	2/6		NA	37±3	58±6	117±26	167±17	93±8	0/8	90±11	2/8	
		nem-hordozó	6/4	37±19	3/1		NA	49±10	77±11	140±29	177±12	97±4	0/4	95±7	0/4	
						rel. diff. (%)		32	33	20	6	4		6		
						р		NS	0.020	NS	NS	NS	NS	NS	NS	
Sahwaizar	695X	hordozó	8/7	43±17	5/2		46±4	36±5	56±4	131±16	160±12	91±4	0/7	86±5	1/7	
Selfweizer		nem-hordozó	6/6	41±25	2/4		67±8	47±5	72±9	158±24	169±16	95±7	0/6	93±10	1/6	
						rel. diff. (%)	46	31	29	21	6	4		6		
						р	0.0001	0.0048	<0.0001	NS	NS	NS	NS	NS	NS	
Hategan	c.1737+1 G>T	hordozó	12/9	33±15	7/2		46±6	37±7	61±7	122±18	150±23	80±10	5/9	71±14	8/9	
		nem-hordozó	10/7	32±13	3/4		73±6	47±5	73±8	140 ± 17	181±18	97±10	1/7	95±15	1/7	
						rel. diff. (%)	58	27	20	17	21	21		34		
						р	<0.0001	0.009	0.010	0.063	0.016	0.008	NS	0.009	0.0039	
össz. betegcsoport		hordozó	42/30	38±17	15/15		46±6	36±6	56±9	116±25	157±19	86±10	8/30	80±14	16/30	
		nem-hordozó	30/23	39±17	11/12		70±8	50±9	74±10	140±24	170±21	94±10	2/23	90±17	5/23	
						rel. diff. (%)	52	39	32	21	8	9		13		
						р	<0.0001	<0.0001	<0.0001	0.0003	0.024	0.007	NS	0.035	0.021	

18. táblázat. A különböző HCN4 génmutációt hordozó betegcsoportok összesített szívfrekvencia adatai. A statisztikailag különböző értékek félkövér módban vannak kiemelve

#összesen/akiben terheléses vizsgálat történt; *a Holter felvétel átlag HR-re korrigálva; †az összesített analízisben nem szerepel

ET: exercise test, terheléses vizsgálat; HR: heart rate, szívfrekvencia; HRR: heart rate response, szívfrekvencia válasz; cHRR: corrected heart rate response, korrigált szívfrekvencia válasz

dc_1415_17

"érzékenyebb" lehet a HR reguláló faktorok fluktuációjára. Az ütésről-ütésre mért HRV növekedését nem meghatározott okból kialakult sick sinus szindrómában szenvedő betegekben is megfigyelték már egy korábbi közlés szerint.²⁸⁸ Adataink megerősítik fenti megfigyelést egy homogén, genotipizált betegpopuláción.

5.3. MEGFIGYELÉSEK PERKUTÁN TRANSZLUMINÁLIS SEPTALIS MYOCARDIUM ABLATIOVAL (PTSMA) KAPCSOLATBAN HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIÁBAN

5.3.1. ABNORMIS KOLLATERÁLIS ÖSSZEKÖTTETÉSEK SEPTALIS ÁGAK KÖZÖTT HYPERTROPHIÁS CARDIOMYOPATHIÁBAN PTSMA SORÁN

Az alkoholos septum ablatio célja a bazális septum lokalizált nekrózisa, mely septalis akinezist és a kifolyótraktus gradiens következményes csökkenését okozza. Mindazonáltal, a septalis ágrendszer mérete és lefutása, valamint a bazális septum vérellátása nagy variábilitást mutat. Utóbbit jól mutatja Singh és munkatársai 2001-ben megjelent közleménye, melyben az első septalis ág méretét és eloszlását vizsgálták.¹³⁹ Munkájukban 10, nem HCM-es ill. coronaria betegségtől mentes, boncolásra került szívet vizsgáltak. A septalis ág méretét 8, PTSMA-ra került beteg coronarographiára került betegben is meghatározták. A 10 boncolásra került szív közül kettőben fejlett (\geq 1 mm maximális átmérő), kettőben közepes méretű (0,5-0,9 mm), kettőben kis méretű (0,1-0,4 mm), és háromban csökevényes (<0,1 mm) septalis ágat találtak. Egy szívben a septalis ág ostiuma nem volt azonosítható. Két betegben a septalis ág a jobb kamra szabad falához is adott ágakat. Négy betegben a septum bazális része inkomplett módon volt ellátva a septalis ág által. A PTSMA-ra került HCM-es betegek közül két betegben \geq 2 mm átmérőjű, 4 betegben 1-2 mm átmérőjű, és 2 betegben <1 mm átmérőjű septalis ágat észleltek. A LAD ostiuma és a septalis ág eredése közötti távolság 13,1-37,4 mm volt.

A septalis ágak közötti kolletarális áramlás kialakulása HCM betegekben észlelésünk előtt csak feltételezés volt, vagy távoli területek nem kívánt infarktusa után kialakulóan írták le.^{289, 290} Az első ilyen közleményben a bal kamra csúcsához futó kollaterális áramlást dinamikus jelenségnek tartották, mely a septalis ág okklúziója után lépett fel és az alkohol injekció ideje alatt tartott.²⁹⁰ Egy másik közleményben az alkohol második bólusa, ismételt kontraszt echocardiographia után jutott feltételezett kollaterálisok útján a distalis LAD-ba.²⁸⁹ Betegünkben az alkohol beadása előtt észleltük a két septalis ágat összekötő kollaterálist. Mindenféleképpen megjegyzendő, hogy a II. septalis ágon keresztül elvégzett kontraszt echocardiographia nem mutatott opacifikációt a bazalis septum területét kivéve. Lehetséges, hogy a kollaterális keringés csak egy kis idővel az ischaemia indukálása után jelenik meg, de egy erős szubszelektív septalis angiographiával láthatóvá tehető. Hangsúlyozni kell, hogy a kollateralis keringés potenciális kimutatása és annak észlelése az operátor részéről nagyfokú figyelmet és a standard metodika esetleges 'ad hoc' modifikációját teheti szükségessé.

Az alkoholos abláció során a célzott területeken kívüli kardiális struktúrák infarcerációja kollaterálisok nélkül is egy lehetséges potenciális szövődmény. Az okkludáló ballon megrepedése, vagy nem megfelelő átmérőjű ballonnal való okklúzió az alkohol visszajutását eredményezheti a LAD-ba, következményes disztális nekrózissal.²⁹¹ Utóbbi enyhén túlméretezett ballon használatával megelőzhető. Hasonlóképpen, amennyiben az alkohol beadása utáni 10 perces várakozási idő távolítjuk el az okkludáló ballont, LAD felé történő alkohol visszafolyás szintén nem várható. A kontraszt echocardiographia vezérelt beavatkozás szintén csökkenti a potenciális komplikációk számát, a célzott septum terület pontos vizualizálásával.

5.3.2. PERKUTÁN TRANSZLUMINÁLIS SEPTALIS ABLATIO EREDMÉNYÉNEK MEGÍTÉLÉSE ÚJ METODIKÁKKAL

A PTSMA korai és késői klinikai sikerességének prediktoraival több vizsgálat foglalkozott. Chang és mtsai. közlése szerint 173 PTSMA-n átesett beteg közül 39 betegnek nem volt kielégítő az eredménye az első beavatkozás után. A nem kielégítő eredmény prediktorai a magasabb kiinduló LVOT gradiens, kevesebb ablált septalis ág, alacsonyabb csúcs CK érték, a kontraszt echokardiografián látott opacifikált kisebb septalis terület és magasabb reziduális gradiens voltak.¹⁴¹ A tünetek, septalis falvastagság, a mitrális regurgitáció súlyossága, és a BK funkció nem voltak összefüggésben a kimenetellel. Multivariáns analízissel a 25 Hgmmnél kisebb gradiens csökkentés és a 1300 U/L-nél kisebb CK érték voltak a nem kielégítő procedurális kimenetel független prediktorai.

Keren és mtsai. vizsgálatai szerint a nem megfelelő klinikai eredményű betegekben a csúcs CK 500 U/L-nél kisebb volt, és 850 U/L-nél magasabb a sikeres esetekben. Az LVOT gradiens ismételt mérésével igazolták, hogy az LVOT gradiens csökkenése a 3. napon 27%ban, a 7. napon 73%-ban jósolta meg a kedvező klinikai kimenetelt. A maximális CK érték és a 7. napon mért LVOT gradiens alapján négy csoportba voltak a betegek sorolhatók: "korai siker" (alacsony LVOT gradiens és magas CK, a sikeres esetek 73%-a), "késői siker" (magas LVOT gradiens és magas CK), "korai sikertelenség" (alacsony CK, és magas gradiens) ill. "késői sikertelenség" (alacsony CK és alacsony gradiens).²⁹²

Sorajja és mtsai publikációja szerint a PTSMA utáni klinikai siker legerősebb prediktorai az idősebb életkor, alacsonyabb LVOT gradiens, kisebb septum hypertrophia, és kisebb LAD átmérő voltak. A mitrális billentyű geometria vagy septalis morfológia nem állt összefüggésben a kimenetellel. A \geq 3 kedvező prediktorral rendelkező betegek (\geq 65 év életkor, <100 Hgmm gradiens, \leq 18 mm septalis átmérő, <4.0 mm LAD átmérő) 4 évvel a beavatkozás utáni klinikai státusza (halál ill. súlyos tünetektől való mentesség) kedvezőbb volt (90,4%), mint a két ilyen kedvező prediktorral (81,6%) vagy a \leq 1 prediktorral rendelkezőké (57,5%). Az operátor által elvégzett több, mint 50 esetszám szintén a sikeresség független prediktora volt. Az injektált alkohol mennyisége, az injektált ágak száma vagy átmérője nem volt prediktív a klinikai sikerre.¹⁴²

Munkánkban két új módszert, a myocardiális perfúzió csökkenését jelző videodenzitometriát, ill. septalis strain változását kimutató három-dimenziós 'speckle tracking' echocardiographiát használtuk a PTSMA eredményességének kimutatására.

A videodenzitometria a myocardiális perfúzió röntgentechnikával rögzített angiográfiás felvételek alapján kvantitatívan jellemzi a myocardiális perfúziót. A módszer legmegbízhatóbb paramétereinek az átlagos tranzit idő, a maximális denzitás eléréséhez szükséges idő, valamint az idő-denzitás görbe emelkedéséhez tartozó idő számítanak. Az érmaszkolás alkalmazásával az angiográfiás felvételből eltüntethetőek az epikardiális erek által okozott nagyfokú denzitás változások, matematikai módszerekkel létrehozott algoritmus alapján.¹⁵⁰ A digitalizált szubsztrakciós coronaria angiogramok komputerizált videodenzitometriás analízisének metodikája már régóta intenzív kutatások tárgya volt mind állatkísérletekben, mind humán vizsgálatokban. Ezen vizsgálatok elsődleges célja az volt, hogy myocardiális perfúzió jellemzésére egy olyan operátor-független és kvantitatív módon értékelhető módszert fejlesszenek ki, mely a coronarographiák során alkalmazott röntgenalapú angiographiás felvételeken alapul. Pijls és mtsai. kutya-modellben igazolták, hogy a videodenzitometriával kalkulált átlagos tranzit idő alkalmas a myocardiális perfúzió vizsgálatára.²⁹³ Haude és mtsai. szintén kitűnő korrelációt találtak a mikrogyöngyök alkalmazásával meghatározott myocardiális perfúzió értékével.²⁹⁴ Még újabb vizsgálatok azt bizonyították, hogy a denzitometria még a véráramlás volumetrikus mérésére is alkalmas lehet.295,296

Az AMI során létrejövő reperfúzió vizsgálatára több, videodenzitometrián alapuló vizsgálat történt. Korosoglou és munkatársai 124 konszekutív STEMI-n átesett betegben értékelték a myocardiális blush mértékét (myocardial blush grade, MBG) mind vizuálisan, mind a blush változását videodenzitometriával mértékének időbeli követve, а Gmax/Tmax meghatározásával. A sikeres reperfúzió kritériumának a 4-6 hónap után észlelt >50% ejekciós frakciót tekintették. Utóbbi végpontot a vizuális MBG közepes szenzitivitással (65%) és specificitással (64%) jelezte előre. Mindazonáltal a Gmax/Tmax 3,1/s értéke szignifikánsan magasabb szenzitivitással (91%) és specificitással (96%) volt prediktív az utánkövetés során észlelt >50% ejekciós frakcióra. A Gmax/Tmax értéke hasonlóképpen utóbbi legerősebb prediktora volt (4,6 relatív rizikó érték szemben a vizuális MBG 3,2 relatív rizikó értékével).²⁹⁷ Ungi és mtsai. 62, sikeres revaszkularizáción átesett STEMI beteget vizsgáltak. Adataik szerint a Gmax/Tmax értéke szignifikáns mértékben korrelált az enzimatikus infarktus mérettel, az ST-szegmens rezolúció mértékével, és az ejekciós frakcióval.¹⁴⁹ Egy hasonló alapelven működő, szabadon hozzáférhető szoftver (Quantitative Blush Evaluator, QBE) tesztelésére is sor került 51 sikeres primer PCI-n átesett STEMI betegben, kikben a STEMI után 4-7 napon belül szív MR történt az infarktus méretének és a myocardiális mentési indexnek meghatározására. A QBE értéke inverz módon korrelált az infarktus méretével és pozitívan korrelált a myocardiális mentési index-szel.²⁹⁸

Fentiek alapján a myocardiális perfúziót a myocardiális blush videodenzitometrián alapuló mérése jól jellemzi. Azt a limitált esetszámon tett megfigyelésünket, hogy a PTSMA során a Gmax/Tmax értéke szisztematikusan csökken és ez összefüggésben áll a létrehozott nekrózis mértékével, az LVOT gradiens csökkenésével és a PTSMA hosszútávú kimenetelével, további vizsgálatok tisztázhatják. Fenti azért is nagy jelentőségű lenne, mert ismert, hogy az interventrikuláris septum érellátottsága rendkívül komplex.

A globális és regionális bal kamra funkció parametrizált és reprodukálható vizsgálatát nagyban nehezíti a klinikai gyakorlatban használt 2D echokardiográfián alapuló módszerek számos limitáló tényezője (pl. TDI esetén a szögfüggés, ill. 2DSTE esetén csak a kép síkjába eső mozgás követhetősége). Mivel a BK egy három dimenziós (3D) képlet, és az adott falrészletek mozgásai is három dimenziósak, a 3D speckle tracking echocardiographia (3DSTE) utóbbi problematikákat megfelelően tudja kezelni.¹⁵¹

A 3DSTE során a szív 3D mozgásának megfelelően longitudinális strain (LS), circumferentialis strain (CS), radiális strain (RS) és 3D strain (3DS) értékeket mérhetünk. Lehetőség van area tracking/area strain (AS) mérésére is, ilyenkor egy téglalap alakú area követése történik.¹⁵¹ Fenti értékek a bal kamra falmozgászavarainak szenzitív és specifikus paramétereinek bizonyultak ischaemiás vagy non-ischaemiás eredetű szívbetegségekben. Akut myocardialis infarctust követően a 3DSTE során kalkulált LS a szegmentális és globális BK-funkció fontos prediktív tényezőjének bizonyult.²⁹⁹ A myocardialis deformáció LS- és AS-értékei jól korreláltak az infarktus méretével ischaemiás eredetű bal kamra diszfunkció fennállása esetén.³⁰⁰ Tako tsubo cardiomyopathiában a falmozgászavarok gyors és pontos detektálására és tovább követésére is alkalmasnak bizonyult a módszer.³⁰¹ 3DSTE adatok szerint a basoapicalis RS-gradiens ellentétes karakterisztikát mutat kardiális amyloidosisban HCM-mel szemben,³⁰² míg a 3DSTE során számított RS alkalmasnak tűnt a kardiális sarcoidosis és a DCM elkülönítésére is.³⁰³ Fentiek alapján a 3DSTE ígéretes metódus lehet a PTSMA után létrejött falmozgászavar mértékének kvanfikációjára, melyet nagy esetszámú vizsgálat tisztázhat.

6. ÖSSZEFOGLALÁS ÉS SAJÁT MEGÁLLAPÍTÁSOK

1. Kimutattuk, hogy mind a szívizomsejtek mechanikus kapcsolódásáért felelős dezmoszómák, mind az elektromos kapcsolódásért felelős gap junction-ök kifejezett morfológiai eltérései figyelhetőek meg hypertrophiás cardiomyopathiás szívizomzat 'myofiber disarray' által érintett területein. Fentiek hozzájárulhatnak a HCM egyes patofiziológiai tényezőinek, ú.m. a diasztolés diszfunkció és fokozott arrhythmia hajlam kialakításához, annak súlyosbításához.

2. Igazoltuk, hogy az EKG repolarizációs paraméterei közül az ütésről-ütésre mért rövid-távú QT variábilitás (QT-STV) emelkedettebb a legnagyobb mértékben és mutatta a legjobb korrelációt az emelkedett SCD rizikóval ismerten társult bal kamra hypertrophia indexeivel. Eredményeink szerint a QT-STV egy új non-invazív SCD rizikó marker lehet HCM betegekben, melynek prognosztikus szerepét érdemes lenne tovább vizsgálni.

3. Munkánkban új és ismert myozinkötő C fehérje génmutációkat azonosítottunk magyar HCM-es betegekben. A 45 vizsgált magyar HCM betegben hat kóroki myozinkötő C fehérje génmutációt azonosítottunk. Az irodalmi adatokhoz hasonlóan a mutációk többsége valószínűsíthetően a normálisnál rövidebb, csonkolt fehérje kialakulásához vezetett. A mutációk klinikai megjelenése heterogén volt, magas mortalitási aránnyal az index betegekben.

4. Megállapítottuk, hogy magyar hypertrophiás cardiomyopathiás betegpopulációban a myozinkötő C fehérje génmutáció 13%-ban, a HCM-et okozó génmutációk közül a leggyakrabban fordul elő. A 45 magyar betegben észlelt 6 kóroki *MYBPC3* mutáció 13%-os előfordulási aránynak felel meg magyar HCM betegpopulációban. Korábbi adatainkat figyelembe véve a magyar HCM-es betegek kóroki géneloszlásáról, a *MYBPC3* gén tűnik a leggyakrabban érintett kóroki génnek magyar HCM betegekben.

5. Megfigyeltük, hogy a *MYBPC3* mutációk által okozott hypertrophiás cardiomyopathia idősebb korban manifesztálódhat és fiatalabb korban nem típusos a megjelenése. Amint kialakult a betegség, prognózisa a korábbi közlésekkel szemben nem jóindulatú, magas mortalitással, a hirtelen szívhalál és egyes esetekben a dilatatív formába való progresszió kifejezett rizikójával járhat. Adataink szerint a *MYBPC3* mutációk által okozott hypertrophiás cardiomyopathia főként idősebb korban manifesztálódik és fiatalabb korban nem típusos a megjelenése. Több betegben 40 éves életkor felett, nem egy esetben 50 éves életkor felett tapasztaltuk a betegség kialakulását. A már manifesztálódott HCM egyes esetekben kifejezetten malignus lefolyású lehet. Utóbbi azt is jelzi, hogy nem maga a mutációhordozó státusz ténye, hanem a HCM klinikai megjelenése és jellemzői a meghatározóak a prognózis szempontjából.

6. Valószínűsítettük, hogy a MYBPC3 gén p.Gln1233Ter mutációja kóroki génmutációnak tartható, mert az általunk vizsgált három családban érintettről-

érintettre való öröklődés volt kimutatható; és nagyszámú kontroll egyénben nem fordult elő. Vizsgálatunkban a p.Gln1233Ter *MYBPC3* mutációt három általunk észlelt családban is azonosítottuk, és érintettről-érintettre való transzmisszió a három család közül kettőben volt igazolható. A mutáció nem volt kimutatható nagyszámú kontroll mintában, összesen 928 kromoszómán. Fentiek alapján valószínűsítettük, hogy a *MYBPC3* p.Gln1233Ter mutáció egy valódi kóroki mutáció HCM-ben.

7. Munkánkban két új, korábban még nem észlelt *LAMP2* génmutációt azonosítottunk Danon betegség esetén. Extrém mértékű koncentrikus balkamra hypertrophia, EKG-n észlelt pre-excitáció, izomsorvadás/CK emelkedés és változatos mértékű mentális retardációval jellemzett két Danon betegben és családtagjaikban a *LAMP2* gén két novel, p.Trp321Stop és p.Pro324fs+24X, mutációját azonosítottuk. Mindkét mutáció hatására feltehetően csonkolt LAMP-2 fehérje jön létre, mely feltételezhetően a transzmembrán és citoplazmikus domének hiányát eredményezi. Markánsan malignus fenotípust találtunk mindkét családban, a betegséghez köthető halálozás kifejezetten magas arányával.

8. Munkánkban új és ismert *GLA* génmutációkat azonosítottunk Fabry kóros betegekben. Kardiális és extrakardiális érintettség alapján felmerülő Fabry betegség gyanúja esetén ismert (p.Glu358Lys) és több novel (p.Ile239Met, p.Tyr397Stop, c.548-57_56dupTA) *GLA* génmutációt azonosítottunk.

9. Igazoltuk, hogy a *GLA* gén p.Ile239Met mutációja kóroki mutáció Fabry betegségben. Részletesebben leírtunk egy családot, kikben egy novel, korábban nem közölt p.Ile239Met *GLA* génmutációt detektáltuk. A családban a kardiális manifesztáció elsősorban HCM, balkamra hypertrophia és EKG változások képében jelentkezett, illetve egy családtagnál súlyos veseelégtelenség is megfigyelhető volt. Bizonyítottuk, hogy a p.Ile239Met *GLA* mutáció egy patogén *GLA* mutáció, mely Fabry betegség kialakulásához vezet és dominálóan késői kialakulású és elsősorban szívspecifikus érintő változatához a betegségnek.

10. A Fabry betegség prevalenciáját 17 %-nak találtuk olyan betegek körében, kiknél többszervi érintettségre utalóan, a hypertrophiás cardiomyopathia és bal kamra hypertrophia mellett más szervi manifesztációk is megfigyelhetők voltak. A *GLA* génmutációk által okozott Fabry betegség prevalenciáját 17%-nak találtuk olyan betegekben, kiknél felmerült a Fabry betegség gyanúja, figyelembe véve a kardiális (főleg hypertrophiás cardiomyopathia vagy balkamra hypertrophia) és extrakardiális (neurológiai, renális, szemészeti és bőrt érintő tünetek) manifesztációkat. Eredményeink arra utalnak, hogy ha ismeretlen eredetű balkamra hypertrophia vagy HCM mellett más szervi érintettség is észlelhető, akkor a Fabry betegség előfordulásának lehetősége magasabb.

11. Munkánkban *TTR* génmutációkat azonosítottunk transthyretin amyloidosisos betegekben. Két, nem-szinoním transthyretin gén variánst azonosítottunk két betegben, kiknél domináló hypertrophiás cardiomyopathia megjelenése volt megfigyelhető. Az első esetben egy korábban már közölt malignus misszensz mutációt (p.His108Arg)

azonosítottunk az index betegben és édesanyjában, ezért az eset örökletes transthyretin amyloidosisnak felel meg. A második esetben vad típusú transthyretin lerakódása volt kimutatható, így ennél a betegnél szenilis szisztémás amyloidosis esete állt fenn.

12. Azonosítottuk a *KCNJ2* gén egy új, korábban nem közölt Val302del mutációját, Andersen-Tawil szindróma hátterében. Funkcionális vizsgálattal igazoltuk, hogy a Val302del mutáció a Kir2.1 fehérje membrán transzportját nem érinti, viszont erős, negatív domináns hatása van a csatorna által vezetett áramra.

13. A Timothy szindróma 1-es típusára specifikus *CACNA1C* gén 8A exonját érintő p.Gly406Arg mutációt mutattunk ki syndactylia és lényegi extrakardiális manifesztációk hiányával jellemzett Timothy szindróma variáns esetében. Esetünk a Timothy szindróma további fenotípus variánsaira hívja fel a figyelmet. Kiemelendő, hogy a syndactylia hiánya nem zárja ki az 1-es típusú Timothy szindróma genotípus jelenlétét.

14. A *HCN4* gén egy új, korábban nem közölt 'splice site', c.1737+1 G>T mutációját azonosítottunk egy nagy, familiáris bradycardiában szenvedő családban. A mutáció kórokiságát kapcsoltsági analízissel is igazoltuk, melyet a 4,87-es kétpontos LOD score érték támasztott alá. Igazoltuk, hogy a mutáció csökkent szívfrekvencia válaszhoz, károsodott chronotrop kompetenciához és megnövekedett, rövid idejű szívfrekvencia variabilitáshoz vezet a mutációhordozókban.

15. Perkután transzluminális septalis myocardium abaltio (PTSMA) során abnormis kollaterálisokat figyeltünk meg septalis ágak között. Utóbbiak a beavatkozás során beadott alkohol nem kívánt irányba való terjedésével és távoli struktúrák nekrózisának kifejezett veszélyével járnak. Fenti anatómiai variánst a standard technika 'ad hoc' módosításával sikeresen kezeltük.

16. PTSMA után a myocardiális perfúzió csökkenését mutattuk ki videodenzitometrián alapuló idő-denzitás görbe segítségével, valamint septalis strain csökkenését észleltük három-dimenziós 'speckle tracking' echocardiographia segítségével. Fenti új metodikák segítséget nyújthatnak a PTSMA korai és késői eredményességének megítélésében.

7. REFERENCIÁK

- 1. Elliott P, McKenna WJ. Hypertrophic cardiomyopathy. *Lancet.* 2004;363:1881-1891.
- 2. Elliott PM, Anastasakis A, Borger MA, et al. 2014 ESC Guidelines on diagnosis and management of hypertrophic cardiomyopathy: the Task Force for the Diagnosis and Management of Hypertrophic Cardiomyopathy of the European Society of Cardiology (ESC). *Eur Heart J.* 2014;35:2733-2779.
- **3.** Gersh BJ, Maron BJ, Bonow RO, et al. 2011 ACCF/AHA Guideline for the Diagnosis and Treatment of Hypertrophic Cardiomyopathy: a report of the American College of Cardiology Foundation/American Heart Association Task Force on Practice Guidelines. Developed in collaboration with the American Association for Thoracic Surgery, American Society of Echocardiography, American Society of Nuclear Cardiology, Heart Failure Society of America, Heart Rhythm Society, Society for Cardiovascular Angiography and Interventions, and Society of Thoracic Surgeons. *J Am Coll Cardiol.* 2011;58:e212-260.
- 4. Maron B, Gardin J, Flack J, Gidding S, Kurosaki T, Bild D. Prevalence of hypertrophic cardiomyopathy in a general population of young adults. Echocardiographic analysis of 4111 subjects in the CARDIA Study. Coronary Artery Risk Development in (Young) Adults. *Circulation*. 1995;92:785-789.
- **5.** Alcalai R, Seidman JG, Seidman CE. Genetic basis of hypertrophic cardiomyopathy: from bench to the clinics. *J Cardiovasc Electrophysiol*. 2008;19:104-110.
- 6. Ho CY, Charron P, Richard P, Girolami F, Van Spaendonck-Zwarts KY, Pinto Y. Genetic advances in sarcomeric cardiomyopathies: state of the art. *Cardiovasc Res.* 2015;105:397-408.
- 7. Geisterfer-Lowrance AAT, Kass S, Tanigawa G, et al. A molecular basis for familial hypertrophic cardiomyopathy: a beta cardiac myosin heavy chain gene missense mutation. *Cell.* 1990;62:999-1006.
- **8.** Thierfelder L, Watkins H, MacRae C, et al. Alpha-tropomyosin and cardiac troponin T mutations cause familial hypertrophic cardiomyopathy: a disease of the sarcomere. *Cell*. 1994;77:701-712.
- **9.** Bonne G, Carrier L, Bercovici J, et al. Cardiac myosin binding protein-C gene splice acceptor site mutation is associated with familial hypertrophic cardiomyopathy. *Nat Genet*. 1995;11:438-440.
- **10.** Watkins H, Conner D, Thierfelder L, et al. Mutations in the cardiac myosin binding protein-C gene on chromosome 11 cause familial hypertrophic cardiomyopathy. *Nat Genet*. 1995;11:434-437.
- **11.** Kimura A, Harada H, Park J-E, et al. Mutations in the troponin I gene associated with hypertrophic cardiomyopathy. *Nature Gen.* 1997;16:379-382.
- **12.** Poetter K, Jiang H, Hassanzadeh S, et al. Mutations in either the essential or regulatory light chains of myosin are associated with a rare myopathy in human heart and skeletal muscle. *Nat Genet.* 1996;13:63-69.
- **13.** Mogensen J, Klausen I, Pedersen A, et al. Alpha-cadiac actin is a novel disease gene in familial hypertrophic cardiomyopathy. *J Clin Invest.* 1999;103:R39-R43.
- 14. Satoh M, Takahashi M, Sakamoto T, Hiroe M, Marumo F, Kimura A. Structural analysis of the titin gene in hypertrophic cardiomyopathy: identification of a novel disease gene. *Biochem Biophys Res Commun.* 1999;262:411-417.
- **15.** Erdmann J, Raible J, Maki-Abadi J, et al. Spectrum of clinical phenotypes and gene variants in cardiac myosin-binding protein C mutation carriers with hypertrophic cardiomyopathy. *J Am Coll Cardiol.* 2001;38:322-330.
- **16.** Richard P, Charron P, Carrier L, et al. Hypertrophic cardiomyopathy: distribution of disease genes, spectrum of mutations, and implications for a molecular diagnosis strategy. *Circulation*. 2003;107:2227-2232.
- **17.** Van Driest S, Vasile V, Ommen S, et al. Myosin binding protein C mutations and compound heterozygosity in hypertrophic cardiomyopathy. *J Am Coll Cardiol.* 2004;44:1903-1910.

- **18.** Sepp R, Jebelovszki É, Dongó Á, et al. Az első myozin kötő C fehérje génmutáció azonosítása magyar hypertrophiás cardiomyopathiás betegben. *Magyar Belorv Arch.* 2001;54:170-176.
- **19.** Carrier L, Mearini G, Stathopoulou K, Cuello F. Cardiac myosin-binding protein C (MYBPC3) in cardiac pathophysiology. *Gene*. 2015;573:188-197.
- **20.** Bonne G, Carrier L, Richard P, Hainque B, Schwartz K. Familial hypertrophic cardiomyopathy: from mutations to functional defects. *Circ Res.* 1998;83:580-593.
- **21.** Oakley C, Hambly B, Curmi P, Brown L. Myosin binding protein C: structural abnormalities in familial hypertrophic cardiomyopathy. *Cell Res.* 2004;14:95-110.
- **22.** Arad M, Maron BJ, Gorham JM, et al. Glycogen storage diseases presenting as hypertrophic cardiomyopathy. *N Engl J Med.* 2005;352:362-372.
- **23.** Rapezzi C, Arbustini E, Caforio AL, et al. Diagnostic work-up in cardiomyopathies: bridging the gap between clinical phenotypes and final diagnosis. A position statement from the ESC Working Group on Myocardial and Pericardial Diseases. *Eur Heart J.* 2013;34:1448-1458.
- 24. Danon MJ, Oh SJ, DiMauro S, et al. Lysosomal glycogen storage disease with normal acid maltase. *Neurology*. 1981;31:51-57.
- **25.** Iascone M, Iacovoni A, Marchetti D, Ferrazzi P. Gene symbol: LAMP2. Disease: Danon disease. *Hum Genet*. 2008;123:537.
- 26. Maron BJ, Roberts WC, Arad M, et al. Clinical outcome and phenotypic expression in LAMP2 cardiomyopathy. *Jama*. 2009;301:1253-1259.
- 27. Nishino I, Fu J, Tanji K, et al. Primary LAMP-2 deficiency causes X-linked vacuolar cardiomyopathy and myopathy (Danon disease). *Nature*. 2000;406:906-910.
- **28.** Fanin M, Nascimbeni AC, Fulizio L, Spinazzi M, Melacini P, Angelini C. Generalized lysosome-associated membrane protein-2 defect explains multisystem clinical involvement and allows leukocyte diagnostic screening in Danon disease. *The American journal of pathology*. 2006;168:1309-1320.
- **29.** Germain DP. Fabry disease. *Orphanet J Rare Dis.* 2010;5:30.
- **30.** Abbas A. Diseases of immunity: amyloidosis. . In: Kumar V, Abbas AK, Fausto N, eds. *Pathologic Basis of Disease*. Philadelphia, PA: Elsevier Saunders; 2005:258-264.
- **31.** Ruberg FL, Berk JL. Transthyretin (TTR) cardiac amyloidosis. *Circulation*. 2012;126:1286-1300.
- **32.** Esplin BL, Gertz MA. Current trends in diagnosis and management of cardiac amyloidosis. *Curr Probl Cardiol.* 2013;38:53-96.
- **33.** Sharma N, Howlett J. Current state of cardiac amyloidosis. *Curr Opin Cardiol.* 2013;28:242-248.
- **34.** Ando Y, Coelho T, Berk JL, et al. Guideline of transthyretin-related hereditary amyloidosis for clinicians. *Orphanet J Rare Dis.* 2013;8:31.
- **35.** Zeviani M, Di Donato S. Mitochondrial disorders. *Brain*. 2004;127:2153-2172.
- **36.** Cree LM, Samuels DC, Chinnery PF. The inheritance of pathogenic mitochondrial DNA mutations. *Biochimica et biophysica acta*. 2009;1792:1097-1102.
- **37.** Hsu YH, Yogasundaram H, Parajuli N, Valtuille L, Sergi C, Oudit GY. MELAS syndrome and cardiomyopathy: linking mitochondrial function to heart failure pathogenesis. *Heart Fail Rev.* 2016;21:103-116.
- **38.** Lorenzoni PJ, Werneck LC, Kay CS, Silvado CE, Scola RH. When should MELAS (Mitochondrial myopathy, Encephalopathy, Lactic Acidosis, and Stroke-like episodes) be the diagnosis? *Arq Neuropsiquiatr*. 2015;73:959-967.
- **39.** Jervell A, Lange-Nielsen F. Congenital deaf-mutism, functional heart disease with prolongation of the QT interval and sudden death. *Am Heart J.* 1957;54:59-68.
- **40.** Romano C, Gemme G, Pongiglione R. Aritmie cardiache rare dell'eta pediatrica. *Pediatrica*. 1963;45:658-683.
- 41. Ward O. New familiar cardiac syndrome in children. J Irish Med Assoc. 1964;54:103-106.
- **42.** Csanády M, Kiss Z. Az elektrokardiogram QT-távolságának örökletes megnyúltsága, veleszületett süketség nélkül (Romano-Ward-syndroma). *Orv Hetil.* 1972;47:2840-2843.
- **43.** Wang Q, Curran M, Splawski I. Positional cloning of a novel potassium channel gene: KVLQT1 mutations cause cardiac arrhythmias. *Nat Genet.* 1996;12:17-23.

- **44.** Curran M, Splawski I, Timothy K, al. e. A molecular basis for cardiac arrhythmia: HERG mutations cause long QT syndrome. *Cell*. 1995;80:795-803.
- **45.** Wang Q, Shen J, Splawski I, mtsai. é. SCN5A mutations associated with an inherited cardiac arrhythmia, long QT syndrome. *Cell*. 1995;80:805-811.
- **46.** Andersen ED, Krasilnikoff PA, Overvad H. Intermittent muscular weakness, extrasystoles, and multiple developmental anomalies. A new syndrome? *Acta Paediatr Scand*. 1971;60:559-564.
- **47.** Zhang L, Benson DW, Tristani-Firouzi M, et al. Electrocardiographic features in Andersen-Tawil syndrome patients with KCNJ2 mutations: characteristic T-U-wave patterns predict the KCNJ2 genotype. *Circulation*. 2005;111:2720-2726.
- **48.** Tristani-Firouzi M, Jensen JL, Donaldson MR, et al. Functional and clinical characterization of KCNJ2 mutations associated with LQT7 (Andersen syndrome). *J Clin Invest.* 2002;110:381-388.
- **49.** Lopatin AN, Nichols CG. Inward rectifiers in the heart: an update on I(K1). *J Mol Cell Cardiol*. 2001;33:625-638.
- **50.** Liao P, Soong TW. CaV1.2 channelopathies: from arrhythmias to autism, bipolar disorder, and immunodeficiency. *Pflugers Arch.* 2010;460:353-359.
- **51.** Splawski I, Timothy KW, Sharpe LM, et al. Ca(V)1.2 calcium channel dysfunction causes a multisystem disorder including arrhythmia and autism. *Cell*. 2004;119:19-31.
- **52.** An HS, Choi EY, Kwon BS, et al. Sudden cardiac arrest during anesthesia in a 30-monthold boy with syndactyly: a case of genetically proven Timothy syndrome. *J Korean Med Sci.* 2013;28:788-791.
- **53.** Corona-Rivera JR, Barrios-Prieto E, Nieto-Garcia R, et al. Unusual retrospective prenatal findings in a male newborn with Timothy syndrome type 1. *Eur J Med Genet*. 2015;58:332-335.
- **54.** Dufendach KA, Giudicessi JR, Boczek NJ, Ackerman MJ. Maternal mosaicism confounds the neonatal diagnosis of type 1 Timothy syndrome. *Pediatrics*. 2013;131:e1991-1995.
- **55.** Ergul Y, Ozyilmaz I, Haydin S, Guzeltas A, Tuzcu V. A rare association with suffered cardiac arrest, long QT interval, and syndactyly: Timothy syndrome (LQT-8). *Anatol J Cardiol.* 2015;15:672-674.
- **56.** Etheridge SP, Bowles NE, Arrington CB, et al. Somatic mosaicism contributes to phenotypic variation in Timothy syndrome. *American journal of medical genetics. Part A*. 2011;155A:2578-2583.
- **57.** Krause U, Gravenhorst V, Kriebel T, Ruschewski W, Paul T. A rare association of long QT syndrome and syndactyly: Timothy syndrome (LQT 8). *Clin Res Cardiol.* 2011;100:1123-1127.
- **58.** Lo ANSM, Wilde AA, van Erven L, Blom NA. Syndactyly and long QT syndrome (CaV1.2 missense mutation G406R) is associated with hypertrophic cardiomyopathy. *Heart rhythm : the official journal of the Heart Rhythm Society*. 2005;2:1365-1368.
- **59.** Diep V, Seaver LH. Long QT syndrome with craniofacial, digital, and neurologic features: Is it useful to distinguish between timothy syndrome types 1 and 2? *American journal of medical genetics. Part A.* 2015;167A:2780-2785.
- **60.** Frohler S, Kieslich M, Langnick C, et al. Exome sequencing helped the fine diagnosis of two siblings afflicted with atypical Timothy syndrome (TS2). *BMC Med Genet*. 2014;15:48.
- **61.** Hiippala A, Tallila J, Myllykangas S, Koskenvuo JW, Alastalo TP. Expanding the phenotype of Timothy syndrome type 2: an adolescent with ventricular fibrillation but normal development. *American journal of medical genetics. Part A*. 2015;167A:629-634.
- **62.** Philipp LR, Rodriguez FH, 3rd. Cardiac arrest refractory to standard intervention in atypical Timothy syndrome (LQT8 type 2). *Proc (Bayl Univ Med Cent)*. 2016;29:160-162.
- **63.** Splawski I, Timothy KW, Decher N, et al. Severe arrhythmia disorder caused by cardiac L-type calcium channel mutations. *Proc Natl Acad Sci U S A*. 2005;102:8089-8096; discussion 8086-8088.
- **64.** Boczek NJ, Miller EM, Ye D, et al. Novel Timothy syndrome mutation leading to increase in CACNA1C window current. *Heart rhythm : the official journal of the Heart Rhythm Society.* 2015;12:211-219.

- **65.** Gillis J, Burashnikov E, Antzelevitch C, et al. Long QT, syndactyly, joint contractures, stroke and novel CACNA1C mutation: expanding the spectrum of Timothy syndrome. *American journal of medical genetics. Part A*. 2012;158A:182-187.
- **66.** Wemhoner K, Friedrich C, Stallmeyer B, et al. Gain-of-function mutations in the calcium channel CACNA1C (Cav1.2) cause non-syndromic long-QT but not Timothy syndrome. *J Mol Cell Cardiol.* 2015;80:186-195.
- **67.** Schulze-Bahr E, Neu A, Friederich P, et al. Pacemaker channel dysfunction in a patient with sinus node disease. *J Clin Invest.* 2003;111:1537-1545.
- **68.** Milanesi R, Baruscotti M, Gnecchi-Ruscone T, DiFrancesco D. Familial sinus bradycardia associated with a mutation in the cardiac pacemaker channel. *N Engl J Med.* 2006;354:151-157.
- **69.** DiFrancesco D. Funny channel gene mutations associated with arrhythmias. *J Physiol.* 2013;591:4117-4124.
- **70.** Verkerk AO, Wilders R. Pacemaker activity of the human sinoatrial node: an update on the effects of mutations in HCN4 on the hyperpolarization-activated current. *Int J Mol Sci.* 2015;16:3071-3094.
- **71.** Duhme N, Schweizer PA, Thomas D, et al. Altered HCN4 channel C-linker interaction is associated with familial tachycardia-bradycardia syndrome and atrial fibrillation. *Eur Heart J*. 2013;34:2768-2775.
- 72. Laish-Farkash A, Glikson M, Brass D, et al. A novel mutation in the HCN4 gene causes symptomatic sinus bradycardia in Moroccan Jews. *J Cardiovasc Electrophysiol*. 2010;21:1365-1372.
- **73.** Nof E, Luria D, Brass D, et al. Point mutation in the HCN4 cardiac ion channel pore affecting synthesis, trafficking, and functional expression is associated with familial asymptomatic sinus bradycardia. *Circulation*. 2007;116:463-470.
- **74.** Ueda K, Nakamura K, Hayashi T, et al. Functional characterization of a trafficking-defective HCN4 mutation, D553N, associated with cardiac arrhythmia. *J Biol Chem.* 2004;279:27194-27198.
- **75.** Zhou J, Ding WG, Makiyama T, et al. A novel HCN4 mutation, G1097W, is associated with atrioventricular block. *Circulation journal : official journal of the Japanese Circulation Society*. 2014;78:938-942.
- **76.** Macri V, Mahida SN, Zhang ML, et al. A novel trafficking-defective HCN4 mutation is associated with early-onset atrial fibrillation. *Heart rhythm : the official journal of the Heart Rhythm Society*. 2014;11:1055-1062.
- 77. Ueda K, Hirano Y, Higashiuesato Y, et al. Role of HCN4 channel in preventing ventricular arrhythmia. *J Hum Genet*. 2009;54:115-121.
- **78.** Milano A, Vermeer AM, Lodder EM, et al. HCN4 mutations in multiple families with bradycardia and left ventricular noncompaction cardiomyopathy. *J Am Coll Cardiol.* 2014;64:745-756.
- **79.** Millat G, Janin A, de Tauriac O, Roux A, Dauphin C. HCN4 mutation as a molecular explanation on patients with bradycardia and non-compaction cardiomyopathy. *Eur J Med Genet*. 2015;58:439-442.
- **80.** Schweizer PA, Schroter J, Greiner S, et al. The symptom complex of familial sinus node dysfunction and myocardial noncompaction is associated with mutations in the HCN4 channel. *J Am Coll Cardiol.* 2014;64:757-767.
- **81.** Vermeer AM, Lodder EM, Thomas D, et al. Dilation of the Aorta Ascendens Forms Part of the Clinical Spectrum of HCN4 Mutations. *J Am Coll Cardiol.* 2016;67:2313-2315.
- **82.** Baruscotti M, Bucchi A, Milanesi R, et al. A gain-of-function mutation in the cardiac pacemaker HCN4 channel increasing cAMP sensitivity is associated with familial Inappropriate Sinus Tachycardia. *Eur Heart J.* 2015.
- **83.** Hollman A, Goodwin JF, Teare D, Renwick JW. A family with obstructive cardiomyopathy (asymmetrical hypertrophy). *Br Heart J.* 1960;22:449-456.
- **84.** Maron BJ, Shen WK, Link MS, et al. Efficacy of implantable cardioverter-defibrillators for the prevention of sudden death in patients with hypertrophic cardiomyopathy. *N Engl J Med.* 2000;342:365-373.

- **85.** Maron BJ, Spirito P, Shen WK, et al. Implantable cardioverter-defibrillators and prevention of sudden cardiac death in hypertrophic cardiomyopathy. *Jama*. 2007;298:405-412.
- **86.** Maron BJ, Semsarian C, Shen WK, et al. Circadian patterns in the occurrence of malignant ventricular tachyarrhythmias triggering defibrillator interventions in patients with hypertrophic cardiomyopathy. *Heart rhythm : the official journal of the Heart Rhythm Society.* 2009;6:599-602.
- **87.** Spirito P, Autore C, Formisano F, et al. Risk of sudden death and outcome in patients with hypertrophic cardiomyopathy with benign presentation and without risk factors. *Am J Cardiol.* 2014;113:1550-1555.
- **88.** Maron BJ, Anan TJ, Roberts WC. Quantitative analysis of the distribution of cardiac muscle cell disorganization in the left ventricular wall of patients with hypertrophic cardiomyopathy. *Circulation.* 1981;63:882-894.
- **89.** Maron BJ, Roberts WC. Quantitative analysis of cardiac muscle cell disorganization in the ventricular septum of patients with hypertrophic cardiomyopathy. *Circulation*. 1979;59:689-706.
- **90.** St John Sutton MG, Lie JT, Anderson KR, O'Brien PC, Frye RL. Histopathological specificity of hypertrophic obstructive cardiomyopathy. Myocardial fibre disarray and myocardial fibrosis. *Br Heart J*. 1980;44:433-443.
- **91.** Maron BJ, Sato N, Roberts WC, Edwards JE, Chandra RS. Quantitative analysis of cardiac muscle cell disorganization in the ventricular septum. Comparison of fetuses and infants with and without congenital heart disease and patients with hypertrophic cardiomyopathy. *Circulation.* 1979;60:685-696.
- **92.** van der Bel-Kahn J. Muscle fiber disarray in common heart diseases. *Am J Cardiol.* 1977;40:355-364.
- **93.** Kleber AG, Saffitz JE. Role of the intercalated disc in cardiac propagation and arrhythmogenesis. *Front Physiol.* 2014;5:404.
- 94. Severs NJ. The cardiac gap junction and intercalated disc. *Int J Cardiol*. 1990;26:137-173.
- **95.** Green KJ, Geiger B, Jones JC, Talian JC, Goldman RD. The relationship between intermediate filaments and microfilaments before and during the formation of desmosomes and adherens-type junctions in mouse epidermal keratinocytes. *The Journal of cell biology*. 1987;104:1389-1402.
- **96.** Buja G, Miorelli M, Turrini P, Melacini P, Nava A. Comparison of QT dispersion in hypertrophic cardiomyopathy between patients with and without ventricular arrhythmias and sudden death. *Am J Cardiol.* 1993;72:973-976.
- **97.** Dritsas A, Sbarouni E, Gilligan D, Nihoyannopoulos P, Oakley CM. QT-interval abnormalities in hypertrophic cardiomyopathy. *Clin Cardiol*. 1992;15:739-742.
- **98.** Yi G, Elliott P, McKenna WJ, et al. QT dispersion and risk factors for sudden cardiac death in patients with hypertrophic cardiomyopathy. *Am J Cardiol.* 1998;82:1514-1519.
- **99.** Maron BJ, Leyhe MJ, 3rd, Casey SA, et al. Assessment of QT dispersion as a prognostic marker for sudden death in a regional nonreferred hypertrophic cardiomyopathy cohort. *Am J Cardiol.* 2001;87:114-115, A119.
- **100.** Antzelevitch C. T peak-Tend interval as an index of transmural dispersion of repolarization. *Eur J Clin Invest.* 2001;31:555-557.
- **101.** Schwartz PJ, Priori SG, Spazzolini C, et al. Genotype-phenotype correlation in the long-QT syndrome: gene-specific triggers for life-threatening arrhythmias. *Circulation*. 2001;103:89-95.
- **102.** Yamaguchi M, Shimizu M, Ino H, et al. T wave peak-to-end interval and QT dispersion in acquired long QT syndrome: a new index for arrhythmogenicity. *Clin Sci (Lond)*. 2003;105:671-676.
- **103.** Panikkath R, Reinier K, Uy-Evanado A, et al. Prolonged Tpeak-to-tend interval on the resting ECG is associated with increased risk of sudden cardiac death. *Circ Arrhythm Electrophysiol.* 2011;4:441-447.
- **104.** Shimizu M, Ino H, Okeie K, et al. T-peak to T-end interval may be a better predictor of highrisk patients with hypertrophic cardiomyopathy associated with a cardiac troponin I mutation than QT dispersion. *Clin Cardiol.* 2002;25:335-339.

- **105.** Atiga WL, Calkins H, Lawrence JH, Tomaselli GF, Smith JM, Berger RD. Beat-to-beat repolarization lability identifies patients at risk for sudden cardiac death. *J Cardiovasc Electrophysiol.* 1998;9:899-908.
- **106.** Haigney MC, Zareba W, Gentlesk PJ, et al. QT interval variability and spontaneous ventricular tachycardia or fibrillation in the Multicenter Automatic Defibrillator Implantation Trial (MADIT) II patients. *J Am Coll Cardiol.* 2004;44:1481-1487.
- **107.** Piccirillo G, Magri D, Matera S, et al. QT variability strongly predicts sudden cardiac death in asymptomatic subjects with mild or moderate left ventricular systolic dysfunction: a prospective study. *Eur Heart J.* 2007;28:1344-1350.
- **108.** Varkevisser R, Wijers SC, van der Heyden MA, Beekman JD, Meine M, Vos MA. Beat-tobeat variability of repolarization as a new biomarker for proarrhythmia in vivo. *Heart rhythm : the official journal of the Heart Rhythm Society.* 2012;9:1718-1726.
- **109.** Maron MS, Olivotto I, Betocchi S, et al. Effect of Left Ventricular Outflow Tract Obstruction on Clinical Outcome in Hypertrophic Cardiomyopathy. *N Engl J Med.* 2003;348:295-303.
- **110.** Wigle E, Sasson Z, Henderson M, et al. Hypertrophic cardiomyopathy. The importance of the site and extent of hypertrophy: a review. *Prog Cardiovasc Dis.* 1985;28:1-83.
- **111.** Cape EG, Simons D, Jimoh A, Weyman AE, Yoganathan AP, Levine RA. Chordal geometry determines the shape and extent of systolic anterior mitral motion: in vitro studies. *J Am Coll Cardiol.* 1989;13:1438-1448.
- **112.** Sherrid MV, Gunsburg DZ, Moldenhauer S, Pearle G. Systolic anterior motion begins at low left ventricular outflow tract velocity in obstructive hypertrophic cardiomyopathy. *J Am Coll Cardiol.* 2000;36:1344-1354.
- **113.** Morrow AG, Koch JP, Maron BJ, Kent KM, Epstein SE. Left ventricular myotomy and myectomy in patients with obstructive hypertrophic cardiomyopathy and previous cardiac arrest. *Am J Cardiol.* 1980;46:313-316.
- **114.** Kappenberger L, Linde C, Daubert C, et al. Pacing in hypertrophic obstructive cardiomyopathy. A randomized crossover study. PIC Study Group. *Eur Heart J*. 1997;18:1249-1256.
- **115.** Maron BJ, Nishimura RA, McKenna WJ, Rakowski H, Josephson ME, Kieval RS. Assessment of permanent dual-chamber pacing as a treatment for drug-refractory symptomatic patients with obstructive hypertrophic cardiomyopathy. A randomized, double-blind, crossover study (M-PATHY). *Circulation*. 1999;99:2927-2933.
- **116.** Nishimura RA, Trusty JM, Hayes DL, et al. Dual-chamber pacing for hypertrophic cardiomyopathy: a randomized, double-blind, crossover trial. *J Am Coll Cardiol*. 1997;29:435-441.
- **117.** Brugada P, de Swart H, Smeets JL, Wellens HJ. Transcoronary chemical ablation of ventricular tachycardia. *Circulation*. 1989;79:475-482.
- **118.** Boekstegers P, Steinbigler P, Molnar A, et al. Pressure-Guided Nonsurgical Myocardial Reduction Induced by Small Septal Infarctions in Hypertrophic Obstructive Cardiomyopathy. *J Am Coll Cardiol.* 2001;38:846–853.
- **119.** Flores-Ramirez R, Lakkis NM, Middleton KJ, Killip D, Spencer III WH, Nagueh SF. Echocardiographic Insights Into the Mechanisms of Relief of Left Ventricular Outflow Tract Obstruction After Nonsurgical Septal Reduction Therapy in Patients With Hypertrophic Obstructive Cardiomyopathy. *J Am Coll Cardiol.* 2001;37:208–214.
- **120.** Faber L, Meissner A, Ziemssen P, Seggewiss H. Percutaneous transluminal septal myocardial ablation for hypertrophic obstructive cardiomyopathy: long term follow up of the first series of 25 patients. *Heart.* 2000;83:326–331.
- **121.** Seggewiss H, Gleichmann U, Faber L, Fassbender D, Schmidt HK, Strick S. Percutaneous Transluminal Septal Myocardial Ablation in Hypertrophic Obstructive Cardiomyopathy: Acute Results and 3-Month Follow-Up in 25 Patients. *J Am Coll Cardiol.* 1998;31:252-258.
- **122.** Sigwart U. Non-surgical myocardial reduction for hypertrophic obstructive cardiomyopathy. *Lancet.* 1995;346:211-214.
- **123.** Faber L, Seggewiss H, Gleichmann U. Percutaneous Transluminal Septal Myocardial Ablation in Hypertrophic Obstructive Cardiomyopathy Results With Respect to Intraprocedural Myocardial Contrast Echocardiography. *Circulation*. 1998;98:2415-2421.

- **124.** Seggewiss H. Percutaneous transluminal septal myocardial ablation: A new treatment for hypertrophic obstructive cardiomyopathy. *European Heart Journal*. 2000;21:704–707.
- **125.** Maron BJ. Role of alcohol septal ablation in treatment of obstructive hypertrophic cardiomyopathy. *Lancet.* 2000;355:425-426.
- **126.** Apró D, Lupkovics G, Motyovszki Á, Mezey B, Tomcsányi J. Alkohollal végzett myocardialis septum ablatio hypertrophias obstruktiv cardiomyopathiaban. *Cardiologia Hungarica*. 2000;Supplementum 3:63.
- **127.** Firoozi S, Elliott PM, Sharma S, et al. Septal myotomy–myectomy and transcoronary septal alcohol ablation in hypertrophic obstructive cardiomyopathy. A comparison of clinical, haemodynamic and exercise outcomes. *European Heart Journal*. 2002;23:1617–1624.
- **128.** Gietzen FH, Leuner CJ, Raute-Kreinsen U, et al. Acute and long-term results after transcoronary ablation of septal hypertrophy (TASH). Catheter interventional treatment for hypertrophic obstructive cardiomyopathy. *European Heart Journal*. 1999;20:1342–1354.
- **129.** Knight C, Kurbaan AS, Seggewiss H, et al. Nonsurgical septal reduction for hypertrophic obstructive cardiomyopathy: outcome in the first series of patients. *Circulation*. 1997;95:2075-2081.
- **130.** Mazur W, Nagueh SF, Lakkis NM, et al. Regression of left ventricular hypertrophy after nonsurgical septal reduction therapy for hypertrophic obstructive cardiomyopathy. *Circulation.* 2001;103:1492-1496.
- **131.** Kim J-J, Lee CW, Park S-W, et al. Improvement in Exercise Capacity and Exercise Blood Pressure Response After Transcoronary Alcohol Ablation Therapy of Septal Hypertrophy in Hypertrophic Cardiomyopathy. *Am J Cardiol.* 1999;83:1220–1223.
- **132.** Lakkis NM, Nagueh SF, Dunn JK, Killip D, Spencer III WH. Nonsurgical Septal Reduction Therapy for Hypertrophic Obstructive Cardiomyopathy: One-Year Follow-up. *J Am Coll Cardiol.* 2000;36:852–855.
- **133.** Ruzyllo W, Chojnowska L, Demkow M, et al. Left ventricular outflow tract gradient decrease with non-surgical myocardial reduction improves exercise capacity in patients with hypertrophic obstructive cardiomyopathy. *European Heart Journal*. 2000;21:770–777.
- **134.** Faber L, Seggewiss H, Welge D, et al. Echo-guided percutaneous septal ablation for symptomatic hypertrophic obstructive cardiomyopathy: 7 years of experience. *Eur J Echocardiography*. 2004;5:347-355.
- **135.** Qin JX, Shiota T, Lever HM, et al. Conduction System Abnormalities in Patients With Obstructive Hypertrophic Cardiomyopathy Following Septal Reduction Interventions. *Am J Cardiol.* 2004;93:171–175.
- **136.** Qin JX, Shiota T, Lever HM, et al. Outcome of Patients With Hypertrophic Obstructive Cardiomyopathy After Percutaneous Transluminal Septal Myocardial Ablation and Septal Myectomy Surgery. *J Am Coll Cardiol.* 2001;38:1994–2000.
- **137.** Talreja DR, Nishimura RA, Edwards WD, et al. Alcohol Septal Ablation Versus Surgical Septal Myectomy Comparison of Effects on Atrioventricular Conduction Tissue. *J Am Coll Cardiol.* 2004;44:2329 –2332.
- **138.** Alfonso F, Isla LP, Seggewiss H. Contrast echocardiography during alcohol septal ablation: friend or foe? *Heart*. 2005;91:18.
- **139.** Singh M, Edwards WD, Holmes DR, Jr., Tajil AJ, Nishimura RA. Anatomy of the first septal perforating artery: a study with implications for ablation therapy for hypertrophic cardiomyopathy. *Mayo Clin Proc.* 2001;76:799-802.
- **140.** Monakier D, Woo A, Puri T, et al. Usefulness of Myocardial Contrast Echocardiographic Quantification of Risk Area for Predicting Postprocedural Complications in Patients Undergoing Septal Ethanol Ablation for Obstructive Hypertrophic Cardiomyopathy. *Am J Cardiol.* 2004;94:1515–1522.
- **141.** Chang SM, Lakkis NM, Franklin J, Spencer WH, 3rd, Nagueh SF. Predictors of outcome after alcohol septal ablation therapy in patients with hypertrophic obstructive cardiomyopathy. *Circulation*. 2004;109:824-827.
- **142.** Sorajja P, Binder J, Nishimura RA, et al. Predictors of an optimal clinical outcome with alcohol septal ablation for obstructive hypertrophic cardiomyopathy. *Catheter Cardiovasc Interv.* 2013;81:E58-67.

- **143.** Sepp R, Pálinkás A, Kertész E, et al. Hypertrophiás cardiomyopathiát okozó génmutáció azonosítása a béta myozin nehéz lánc génben. Az első molekuláris genetikai analízissel igazolt magyar család leírása. *Cardiologia Hungarica*. 2001; 1:65-70.
- **144.** Csanády M, Sepp R. A hosszú QT-szindróma a betegágytól a molekuláris genetikai laboratóriumig. Az első magyar eset genetikai analízisének története röviden. . *Orv Hetil* 2005;146:2011-2016.
- **145.** Sepp R, Csanády M, Napolitano C, et al. Az első KCNQ1-génmutáció azonosítása hosszú QT-szindrómás magyar betegben. . *Cardiologia Hungarica* 2006;36:11-16.
- **146.** Sepp R, Csanády M, Napolitano C, et al. Az első hosszú QT-szindrómát okozó génmutáció azonosítása magyar betegben. *Cardiologia Hungarica*. 2004;34:184-188.
- 147. Sepp R, Tóth T, Nagy V, et al. Az első KCNE1 génmutáció azonosítása magyar hosszú QT szindrómás betegben. . *Cardiologia Hungarica*. 2010;40:197-202.
- **148.** McKenna W, Spirito P, Desnos M, al. e. Experience from clinical genetics in hypertrophic cardiomyopathy: proposal for new diagnostic criteria in adult members of affected families. *Heart.* 1997;77:130-132.
- **149.** Ungi T, Ungi I, Jonas Z, et al. Myocardium selective densitometric perfusion assessment after acute myocardial infarction. *Cardiovasc Revasc Med.* 2009;10:49-54.
- **150.** Ungi T, Zimmermann Z, Balazs E, et al. Vessel masking improves densitometric myocardial perfusion assessment. *Int J Cardiovasc Imaging*. 2009;25:229-236.
- **151.** Nemes A, Kalapos A, Domsik P, Forster T. [Three-dimensional speckle-tracking echocardiography -- a further step in non-invasive three-dimensional cardiac imaging]. *Orv Hetil.* 2012;153:1570-1577.
- **152.** Gourdie RG. A map of the heart: gap junctions, connexin diversity and retroviral studies of conduction myocyte lineage. *Clin Sci (Lond).* 1995;88:257-262.
- **153.** Severs NJ, Gourdie RG, Harfst E, Peters NS, Green CR. Intercellular junctions and the application of microscopical techniques: the cardiac gap junction as a case model. *J Microsc*. 1993;169:299-328.
- **154.** Sacha J, Barabach S, Statkiewicz-Barabach G, et al. How to strengthen or weaken the HRV dependence on heart rate--description of the method and its perspectives. *Int J Cardiol.* 2013;168:1660-1663.
- **155.** Sacha J, Sobon J, Sacha K, Barabach S. Heart rate impact on the reproducibility of heart rate variability analysis. *Int J Cardiol.* 2013;168:4257-4259.
- **156.** Bonow RO. Left ventricular diastolic function in hypertrophic cardiomyopathy. *Herz.* 1991;16:13-21.
- **157.** Dhein S, Seidel T, Salameh A, et al. Remodeling of cardiac passive electrical properties and susceptibility to ventricular and atrial arrhythmias. *Front Physiol.* 2014;5:424.
- **158.** Kessler EL, Boulaksil M, van Rijen HV, Vos MA, van Veen TA. Passive ventricular remodeling in cardiac disease: focus on heterogeneity. *Front Physiol.* 2014;5:482.
- **159.** Bowers SL, Borg TK, Baudino TA. The dynamics of fibroblast-myocyte-capillary interactions in the heart. *Ann N Y Acad Sci.* 2010;1188:143-152.
- **160.** van Rijen HV, van Veen TA, Gros D, Wilders R, de Bakker JM. Connexins and cardiac arrhythmias. *Adv Cardiol*. 2006;42:150-160.
- **161.** Cooklin M, Wallis WR, Sheridan DJ, Fry CH. Changes in cell-to-cell electrical coupling associated with left ventricular hypertrophy. *Circ Res.* 1997;80:765-771.
- **162.** McIntyre H, Fry CH. Abnormal action potential conduction in isolated human hypertrophied left ventricular myocardium. *J Cardiovasc Electrophysiol.* 1997;8:887-894.
- **163.** Winterton SJ, Turner MA, O'Gorman DJ, Flores NA, Sheridan DJ. Hypertrophy causes delayed conduction in human and guinea pig myocardium: accentuation during ischaemic perfusion. *Cardiovasc Res.* 1994;28:47-54.
- **164.** Spach MS, Heidlage JF, Dolber PC, Barr RC. Electrophysiological effects of remodeling cardiac gap junctions and cell size: experimental and model studies of normal cardiac growth. *Circ Res.* 2000;86:302-311.
- **165.** Lane NJ, Swales LS. Dispersal of junctional particles, not internalization, during the in vivo disappearance of gap junctions. *Cell*. 1980;19:579-586.

- **166.** Severs NJ, Shovel KS, Slade AM, Powell T, Twist VW, Green CR. Fate of gap junctions in isolated adult mammalian cardiomyocytes. *Circ Res.* 1989;65:22-42.
- **167.** Luque EA, Veenstra RD, Beyer EC, Lemanski LF. Localization and distribution of gap junctions in normal and cardiomyopathic hamster heart. *J Morphol.* 1994;222:203-213.
- **168.** Smith JH, Green CR, Peters NS, Rothery S, Severs NJ. Altered patterns of gap junction distribution in ischemic heart disease. An immunohistochemical study of human myocardium using laser scanning confocal microscopy. *The American journal of pathology*. 1991;139:801-821.
- **169.** Dillon SM, Allessie MA, Ursell PC, Wit AL. Influences of anisotropic tissue structure on reentrant circuits in the epicardial border zone of subacute canine infarcts. *Circ Res.* 1988;63:182-206.
- **170.** Ursell PC, Gardner PI, Albala A, Fenoglio JJ, Jr., Wit AL. Structural and electrophysiological changes in the epicardial border zone of canine myocardial infarcts during infarct healing. *Circ Res.* 1985;56:436-451.
- **171.** Gourdie RG, Green CR, Severs NJ, Thompson RP. Immunolabelling patterns of gap junction connexins in the developing and mature rat heart. *Anat Embryol (Berl)*. 1992;185:363-378.
- **172.** Peters NS, Severs NJ, Rothery SM, Lincoln C, Yacoub MH, Green CR. Spatiotemporal relation between gap junctions and fascia adherens junctions during postnatal development of human ventricular myocardium. *Circulation*. 1994;90:713-725.
- **173.** Kostin S, Dammer S, Hein S, Klovekorn WP, Bauer EP, Schaper J. Connexin 43 expression and distribution in compensated and decompensated cardiac hypertrophy in patients with aortic stenosis. *Cardiovasc Res.* 2004;62:426-436.
- **174.** Uzzaman M, Honjo H, Takagishi Y, et al. Remodeling of gap junctional coupling in hypertrophied right ventricles of rats with monocrotaline-induced pulmonary hypertension. *Circ Res.* 2000;86:871-878.
- **175.** Sasano C, Honjo H, Takagishi Y, et al. Internalization and dephosphorylation of connexin43 in hypertrophied right ventricles of rats with pulmonary hypertension. *Circulation journal : official journal of the Japanese Circulation Society*. 2007;71:382-389.
- **176.** Ripplinger CM, Li W, Hadley J, et al. Enhanced transmural fiber rotation and connexin 43 heterogeneity are associated with an increased upper limit of vulnerability in a transgenic rabbit model of human hypertrophic cardiomyopathy. *Circ Res.* 2007;101:1049-1057.
- **177.** Sanbe A, James J, Tuzcu V, et al. Transgenic rabbit model for human troponin I-based hypertrophic cardiomyopathy. *Circulation*. 2005;111:2330-2338.
- **178.** Ambra R, Di Nardo P, Fantini C, et al. Selective changes in DNA binding activity of transcription factors in UM-X7.1 cardiomyopathic hamsters. *Life Sci.* 2002;71:2369-2381.
- **179.** Sato T, Ohkusa T, Honjo H, et al. Altered expression of connexin43 contributes to the arrhythmogenic substrate during the development of heart failure in cardiomyopathic hamster. *Am J Physiol Heart Circ Physiol.* 2008;294:H1164-1173.
- **180.** Molkentin JD, Lu JR, Antos CL, et al. A calcineurin-dependent transcriptional pathway for cardiac hypertrophy. *Cell*. 1998;93:215-228.
- **181.** Bierhuizen MF, Boulaksil M, van Stuijvenberg L, et al. In calcineurin-induced cardiac hypertrophy expression of Nav1.5, Cx40 and Cx43 is reduced by different mechanisms. *J Mol Cell Cardiol.* 2008;45:373-384.
- **182.** Boulaksil M, Noorman M, Engelen MA, et al. Longitudinal arrhythmogenic remodelling in a mouse model of longstanding pressure overload. *Neth Heart J.* 2010;18:509-515.
- **183.** Boulaksil M, Winckels SK, Engelen MA, et al. Heterogeneous Connexin43 distribution in heart failure is associated with dispersed conduction and enhanced susceptibility to ventricular arrhythmias. *Eur J Heart Fail.* 2010;12:913-921.
- 184. Maron BJ. Hypertrophic cardiomyopathy: a systematic review. *Jama*. 2002;287:1308-1320.
- **185.** Olivotto I, Cecchi F, Poggesi C, Yacoub MH. Patterns of disease progression in hypertrophic cardiomyopathy: an individualized approach to clinical staging. *Circ Heart Fail.* 2012;5:535-546.
- **186.** Vriesendorp PA, Schinkel AF, de Groot NM, van Domburg RT, Ten Cate FJ, Michels M. Impact of adverse left ventricular remodeling on sudden cardiac death in patients with hypertrophic cardiomyopathy. *Clin Cardiol.* 2014;37:493-498.

- **187.** Nattel S, Maguy A, Le Bouter S, Yeh YH. Arrhythmogenic ion-channel remodeling in the heart: heart failure, myocardial infarction, and atrial fibrillation. *Physiol Rev.* 2007;87:425-456.
- **188.** Beuckelmann DJ, Nabauer M, Erdmann E. Alterations of K+ currents in isolated human ventricular myocytes from patients with terminal heart failure. *Circ Res.* 1993;73:379-385.
- **189.** Li GR, Lau CP, Leung TK, Nattel S. Ionic current abnormalities associated with prolonged action potentials in cardiomyocytes from diseased human right ventricles. *Heart rhythm : the official journal of the Heart Rhythm Society.* 2004;1:460-468.
- **190.** Tomaselli GF, Marban E. Electrophysiological remodeling in hypertrophy and heart failure. *Cardiovasc Res.* 1999;42:270-283.
- **191.** Bers DM, Despa S, Bossuyt J. Regulation of Ca2+ and Na+ in normal and failing cardiac myocytes. *Ann N Y Acad Sci.* 2006;1080:165-177.
- **192.** Michael G, Xiao L, Qi XY, Dobrev D, Nattel S. Remodelling of cardiac repolarization: how homeostatic responses can lead to arrhythmogenesis. *Cardiovasc Res.* 2009;81:491-499.
- **193.** Zeng J, Rudy Y. Early afterdepolarizations in cardiac myocytes: mechanism and rate dependence. *Biophys J.* 1995;68:949-964.
- **194.** Valdivia CR, Chu WW, Pu J, et al. Increased late sodium current in myocytes from a canine heart failure model and from failing human heart. *J Mol Cell Cardiol*. 2005;38:475-483.
- **195.** Coppini R, Ferrantini C, Yao L, et al. Late sodium current inhibition reverses electromechanical dysfunction in human hypertrophic cardiomyopathy. *Circulation*. 2013;127:575-584.
- **196.** Varro A, Baczko I. Cardiac ventricular repolarization reserve: a principle for understanding drug-related proarrhythmic risk. *Br J Pharmacol.* 2011;164:14-36.
- **197.** Berger RD. QT variability. *J Electrocardiol*. 2003;36 Suppl:83-87.
- **198.** Hinterseer M, Beckmann BM, Thomsen MB, et al. Relation of increased short-term variability of QT interval to congenital long-QT syndrome. *Am J Cardiol.* 2009;103:1244-1248.
- **199.** Hinterseer M, Beckmann BM, Thomsen MB, et al. Usefulness of short-term variability of QT intervals as a predictor for electrical remodeling and proarrhythmia in patients with nonischemic heart failure. *Am J Cardiol.* 2010;106:216-220.
- **200.** Lengyel C, Varro A, Tabori K, Papp JG, Baczko I. Combined pharmacological block of I(Kr) and I(Ks) increases short-term QT interval variability and provokes torsades de pointes. *Br J Pharmacol.* 2007;151:941-951.
- **201.** Thomsen MB, Verduyn SC, Stengl M, et al. Increased short-term variability of repolarization predicts d-sotalol-induced torsades de pointes in dogs. *Circulation*. 2004;110:2453-2459.
- **202.** van Opstal JM, Schoenmakers M, Verduyn SC, et al. Chronic amiodarone evokes no torsade de pointes arrhythmias despite QT lengthening in an animal model of acquired long-QT syndrome. *Circulation*. 2001;104:2722-2727.
- **203.** Magri D, De Cecco CN, Piccirillo G, et al. Myocardial repolarization dispersion and late gadolinium enhancement in patients with hypertrophic cardiomyopathy. *Circulation journal* : official journal of the Japanese Circulation Society. 2014;78:1216-1223.
- **204.** Spirito P, Autore C, Rapezzi C, et al. Syncope and risk of sudden death in hypertrophic cardiomyopathy. *Circulation*. 2009;119:1703-1710.
- **205.** Olivotto I, Maron MS, Autore C, et al. Assessment and significance of left ventricular mass by cardiovascular magnetic resonance in hypertrophic cardiomyopathy. *J Am Coll Cardiol*. 2008;52:559-566.
- **206.** Ostman-Smith I, Wisten A, Nylander E, et al. Electrocardiographic amplitudes: a new risk factor for sudden death in hypertrophic cardiomyopathy. *Eur Heart J.* 2010;31:439-449.
- **207.** Morner S, Richard P, Kazzam E, et al. Identification of the genotypes causing hypertrophic cardiomyopathy in northern Sweden. *J Mol Cell Cardiol.* 2003;35:841-849.
- **208.** Erdmann J, Daehmlow S, Wischke S, et al. Mutation spectrum in a large cohort of unrelated consecutive patients with hypertrophic cardiomyopathy. *Clin Genet.* 2003;64:339-349.
- **209.** Van Driest SL, Ellsworth EG, Ommen SR, Tajik AJ, Gersh BJ, Ackerman MJ. Prevalence and spectrum of thin filament mutations in an outpatient referral population with hypertrophic cardiomyopathy. *Circulation*. 2003;108:445-451.

- **210.** Van Driest SL, Jaeger MA, Ommen SR, et al. Comprehensive analysis of the beta-myosin heavy chain gene in 389 unrelated patients with hypertrophic cardiomyopathy. *J Am Coll Cardiol*. 2004;44:602-610.
- **211.** Olivotto I, Girolami F, Ackerman MJ, et al. Myofilament protein gene mutation screening and outcome of patients with hypertrophic cardiomyopathy. *Mayo Clin Proc.* 2008;83:630-638.
- **212.** Garcia-Castro M, Coto E, Reguero JR, et al. [Mutations in sarcomeric genes MYH7, MYBPC3, TNNT2, TNNI3, and TPM1 in patients with hypertrophic cardiomyopathy]. *Rev Esp Cardiol.* 2009;62:48-56.
- **213.** Andersen PS, Havndrup O, Hougs L, et al. Diagnostic yield, interpretation, and clinical utility of mutation screening of sarcomere encoding genes in Danish hypertrophic cardiomyopathy patients and relatives. *Hum Mutat*. 2009;30:363-370.
- **214.** Laredo R, Monserrat L, Hermida-Prieto M, et al. [Beta-myosin heavy-chain gene mutations in patients with hypertrophic cardiomyopathy]. *Rev Esp Cardiol.* 2006;59:1008-1018.
- **215.** Rodriguez-Garcia MI, Monserrat L, Ortiz M, et al. Screening mutations in myosin binding protein C3 gene in a cohort of patients with Hypertrophic Cardiomyopathy. *BMC Med Genet*. 2010;11:67.
- **216.** Millat G, Bouvagnet P, Chevalier P, et al. Prevalence and spectrum of mutations in a cohort of 192 unrelated patients with hypertrophic cardiomyopathy. *Eur J Med Genet*. 2010;53:261-267.
- **217.** Waldmuller S, Erdmann J, Binner P, et al. Novel correlations between the genotype and the phenotype of hypertrophic and dilated cardiomyopathy: results from the German Competence Network Heart Failure. *Eur J Heart Fail*. 2011;13:1185-1192.
- **218.** Brito D, Miltenberger-Miltenyi G, Vale Pereira S, Silva D, Diogo AN, Madeira H. Sarcomeric hypertrophic cardiomyopathy: genetic profile in a Portuguese population. *Rev Port Cardiol.* 2012;31:577-587.
- **219.** Gruner C, Ivanov J, Care M, et al. Toronto hypertrophic cardiomyopathy genotype score for prediction of a positive genotype in hypertrophic cardiomyopathy. *Circ Cardiovasc Genet*. 2013;6:19-26.
- **220.** Zou Y, Wang J, Liu X, et al. Multiple gene mutations, not the type of mutation, are the modifier of left ventricle hypertrophy in patients with hypertrophic cardiomyopathy. *Mol Biol Rep.* 2013;40:3969-3976.
- **221.** Csanády M, Sepp R, Blazsó P, et al. Low prevalence of beta myosin heavy chain gene mutations in Hungarian patients with hypertrophic cardiomyopathy. *Ital Heart J*. 2003;4:135S.
- **222.** Blazsó P, Sepp R, Polgár N, et al. A troponin I gén mutációanalízise hypertrophiás cardiomyopathiában. *Cardiologica Hungarica*. 2003;33:A73.
- **223.** Rácz P, Sepp R, Blazsó P, et al. A troponin T gén mutációelemzése magyar hypertrophiás cardiomyopathiás betegekben. *Cardiologica Hungarica*. 2003;33:A72.
- **224.** Ingles J, Doolan A, Chiu C, Seidman J, Seidman C, Semsarian C. Compound and double mutations in patients with hypertrophic cardiomyopathy: implications for genetic testing and counselling. *J Med Genet.* 2005;42:e59.
- 225. Niimura H, Bachinski LL, Sangwatanaroj S, et al. Mutations in the gene for cardiac myosinbinding protein C and late- onset familial hypertrophic cardiomyopathy [see comments]. *N Engl J Med.* 1998;338:1248-1257.
- **226.** Kubo T, Kitaoka H, Okawa M, et al. Lifelong left ventricular remodeling of hypertrophic cardiomyopathy caused by a founder frameshift deletion mutation in the cardiac myosin-binding protein C gene among Japanese. *J Am Coll Cardiol.* 2005;46:1737-1743.
- **227.** Charron P, Dubourg O, Desnos M, et al. Clinical Features and Prognostic Implications of Familial Hypertrophic Cardiomyopathy Related to the Cardiac Myosin-Binding Protein C Gene. *Circulation.* 1998;97:2230-2236.
- **228.** Lopes LR, Rahman MS, Elliott PM. A systematic review and meta-analysis of genotypephenotype associations in patients with hypertrophic cardiomyopathy caused by sarcomeric protein mutations. *Heart*. 2013;99:1800-1811.

- **229.** Watkins H, Rosenzweig A, Hwang DS, et al. Characteristics and prognostic implications of myosin missense mutations in familial hypertrophic cardiomyopathy. *N Engl J Med.* 1992;326:1108-1114.
- **230.** Watkins H, McKenna WJ, Thierfelder L, et al. Mutations in the genes for cardiac troponin T and alpha-tropomyosin in hypertrophic cardiomyopathy. *N Engl J Med.* 1995;332:1058-1064.
- **231.** Maron BJ, Niimura H, Casey SA, et al. Development of left ventricular hypertrophy in adults in hypertrophic cardiomyopathy caused by cardiac myosin-binding protein C gene mutations. *J Am Coll Cardiol.* 2001;38:315-321.
- **232.** Alpert NR, Mohiddin SA, Tripodi D, et al. Molecular and phenotypic effects of heterozygous, homozygous, and compound heterozygote myosin heavy-chain mutations. *Am J Physiol Heart Circ Physiol.* 2005;288:H1097-1102.
- **233.** Girolami F, Ho CY, Semsarian C, et al. Clinical features and outcome of hypertrophic cardiomyopathy associated with triple sarcomere protein gene mutations. *J Am Coll Cardiol*. 2010;55:1444-1453.
- **234.** Marziliano N, Merlini PA, Vignati G, et al. A case of compound mutations in the MYBPC3 gene associated with biventricular hypertrophy and neonatal death. *Neonatology*. 2012;102:254-258.
- **235.** Fujita T, Fujino N, Anan R, et al. Sarcomere gene mutations are associated with increased cardiovascular events in left ventricular hypertrophy: results from multicenter registration in Japan. *JACC Heart Fail*. 2013;1:459-466.
- **236.** Li Q, Gruner C, Chan RH, et al. Genotype-positive status in patients with hypertrophic cardiomyopathy is associated with higher rates of heart failure events. *Circ Cardiovasc Genet*. 2014;7:416-422.
- **237.** Charron P, Villard E, Sebillon P, et al. Danon's disease as a cause of hypertrophic cardiomyopathy: a systematic survey. *Heart.* 2004;90:842-846.
- **238.** Dougu N, Joho S, Shan L, et al. Novel LAMP-2 mutation in a family with Danon disease presenting with hypertrophic cardiomyopathy. *Circulation journal : official journal of the Japanese Circulation Society*. 2009;73:376-380.
- **239.** Echaniz-Laguna A, Mohr M, Epailly E, et al. Novel Lamp-2 gene mutation and successful treatment with heart transplantation in a large family with Danon disease. *Muscle & nerve*. 2006;33:393-397.
- **240.** Taylor MR, Ku L, Slavov D, et al. Danon disease presenting with dilated cardiomyopathy and a complex phenotype. *J Hum Genet*. 2007;52:830-835.
- 241. Yang Z, McMahon CJ, Smith LR, et al. Danon disease as an underrecognized cause of hypertrophic cardiomyopathy in children. *Circulation*. 2005;112:1612-1617.
- 242. Boucek D, Jirikowic J, Taylor M. Natural history of Danon disease. *Genet Med.* 2011;13:563-568.
- **243.** Kotanko P, Kramar R, Devrnja D, et al. Results of a nationwide screening for Anderson-Fabry disease among dialysis patients. *J Am Soc Nephrol.* 2004;15:1323-1329.
- 244. Nakao S, Takenaka T, Maeda M, et al. An atypical variant of Fabry's disease in men with left ventricular hypertrophy. *N Engl J Med.* 1995;333:288-293.
- **245.** Sachdev B, Takenaka T, Teraguchi H, et al. Prevalence of Anderson-Fabry disease in male patients with late onset hypertrophic cardiomyopathy. *Circulation.* 2002;105:1407-1411.
- 246. Ommen SR, Nishimura RA, Edwards WD. Fabry disease: a mimic for obstructive hypertrophic cardiomyopathy? *Heart.* 2003;89:929-930.
- **247.** Chimenti C, Pieroni M, Morgante E, et al. Prevalence of Fabry disease in female patients with late-onset hypertrophic cardiomyopathy. *Circulation*. 2004;110:1047-1053.
- **248.** Morita H, Larson MG, Barr SC, et al. Single-gene mutations and increased left ventricular wall thickness in the community: the Framingham Heart Study. *Circulation*. 2006;113:2697-2705.
- **249.** Monserrat L, Gimeno-Blanes JR, Marin F, et al. Prevalence of fabry disease in a cohort of 508 unrelated patients with hypertrophic cardiomyopathy. *J Am Coll Cardiol*. 2007;50:2399-2403.

- **250.** Hagege AA, Caudron E, Damy T, et al. Screening patients with hypertrophic cardiomyopathy for Fabry disease using a filter-paper test: the FOCUS study. *Heart*. 2011;97:131-136.
- **251.** Elliott P, Baker R, Pasquale F, et al. Prevalence of Anderson-Fabry disease in patients with hypertrophic cardiomyopathy: the European Anderson-Fabry Disease survey. *Heart*. 2011;97:1957-1960.
- **252.** Richards S, Aziz N, Bale S, et al. Standards and guidelines for the interpretation of sequence variants: a joint consensus recommendation of the American College of Medical Genetics and Genomics and the Association for Molecular Pathology. *Genet Med.* 2015;17:405-424.
- **253.** Holmgren G, Hellman U, Anan I, et al. Cardiomyopathy in Swedish patients with the Gly53Glu and His88Arg transthyretin variants. *Amyloid*. 2005;12:184-188.
- **254.** Hellman U, Lundgren HE, Westermark P, et al. A genealogical and clinical study of the phenotypical variation within the Swedish transthyretin His88Arg (p. His108Arg) amyloidosis family. *Eur J Med Genet*. 2015;58:211-215.
- **255.** Mizuguchi M, Yokoyama T, Nabeshima Y, Kawano K, Tanaka I, Niimura N. Quaternary structure, aggregation and cytotoxicity of transthyretin. *Amyloid*. 2012;19 Suppl 1:5-7.
- **256.** Yokoyama T, Mizuguchi M, Nabeshima Y, et al. Hydrogen-bond network and pH sensitivity in transthyretin: Neutron crystal structure of human transthyretin. *J Struct Biol.* 2012;177:283-290.
- **257.** Booth DR, Stangou A, Williams RS, Gillmore JD, Tennent GA, Hawkins PN. Transthyretin Ile84Thr is associated with familial amyloid polyneuropathy. *Hum Mutat.* 2000;16:447.
- **258.** Liepnieks JJ, Wilson DL, Benson MD. Biochemical characterization of vitreous and cardiac amyloid in Ile84Ser transthyretin amyloidosis. *Amyloid*. 2006;13:170-177.
- **259.** Nakamura M, Hamidi Asl K, Benson MD. A novel variant of transthyretin (Glu89Lys) associated with familial amyloidotic polyneuropathy. *Amyloid*. 2000;7:46-50.
- **260.** Redondo C, Damas AM, Olofsson A, Lundgren E, Saraiva MJ. Search for intermediate structures in transthyretin fibrillogenesis: soluble tetrameric Tyr78Phe TTR expresses a specific epitope present only in amyloid fibrils. *J Mol Biol.* 2000;304:461-470.
- **261.** Palmieri Lde C, Lima LM, Freire JB, et al. Novel Zn2+-binding sites in human transthyretin: implications for amyloidogenesis and retinol-binding protein recognition. *J Biol Chem.* 2010;285:31731-31741.
- **262.** Gouvea IE, Kondo MY, Assis DM, et al. Studies on the peptidase activity of transthyretin (TTR). *Biochimie*. 2013;95:215-223.
- **263.** Liz MA, Leite SC, Juliano L, et al. Transthyretin is a metallopeptidase with an inducible active site. *Biochem J.* 2012;443:769-778.
- **264.** Jacobson DR, Alves IL, Saraiva MJ, Thibodeau SN, Buxbaum JN. Transthyretin Ser 6 gene frequency in individuals without amyloidosis. *Hum Genet*. 1995;95:308-312.
- **265.** Connors LH, Lim A, Prokaeva T, Roskens VA, Costello CE. Tabulation of human transthyretin (TTR) variants, 2003. *Amyloid*. 2003;10:160-184.
- **266.** Tristani-Firouzi M, Etheridge SP. Kir 2.1 channelopathies: the Andersen-Tawil syndrome. *Pflugers Arch.* 2010;460:289-294.
- **267.** Yoon G, Oberoi S, Tristani-Firouzi M, et al. Andersen-Tawil syndrome: prospective cohort analysis and expansion of the phenotype. *American journal of medical genetics. Part A*. 2006;140:312-321.
- **268.** Kimura H, Zhou J, Kawamura M, et al. Phenotype variability in patients carrying KCNJ2 mutations. *Circ Cardiovasc Genet.* 2012;5:344-353.
- **269.** Fernlund E, Lundin C, Hertervig E, Kongstad O, Alders M, Platonov P. Novel mutation in the KCNJ2 gene is associated with a malignant arrhythmic phenotype of Andersen-Tawil syndrome. *Ann Noninvasive Electrocardiol.* 2013;18:471-478.
- **270.** Plaster N, al. e. Mutations in Kir2.1 cause the developmental and episodic electrical phenotypes of Andersen's syndrome. *Cell.* 2001;105:511-519.
- **271.** Fodstad H, Swan H, Auberson M, et al. Loss-of-function mutations of the K+ channel gene KCNJ2 constitute a rare cause of long QT syndrome. *Journal of Molecular and Cellular Cardiology*. 2014;37(2):593–602.

- **272.** Pegan S, Arrabit C, Zhou W, et al. Cytoplasmic domain structures of Kir2.1 and Kir3.1 show sites for modulating gating and rectification. *Nat Neurosci.* 2005;8:279-287.
- **273.** Bendahhou S, Donaldson MR, Plaster NM, Tristani-Firouzi M, Fu YH, Ptacek LJ. Defective potassium channel Kir2.1 trafficking underlies Andersen-Tawil syndrome. *J Biol Chem.* 2003;278:51779-51785.
- **274.** Ma D, Tang XD, Rogers TB, Welling PA. An andersen-Tawil syndrome mutation in Kir2.1 (V302M) alters the G-loop cytoplasmic K+ conduction pathway. *J Biol Chem.* 2007;282:5781-5789.
- 275. Arning L. The search for modifier genes in Huntington disease Multifactorial aspects of a monogenic disorder. *Mol Cell Probes.* 2016.
- **276.** Vo AH, McNally EM. Modifier genes and their effect on Duchenne muscular dystrophy. *Curr Opin Neurol.* 2015;28:528-534.
- **277.** Lander E, Kruglyak L. Genetic dissection of complex traits: guidelines for interpreting and reporting linkage results. *Nat Genet.* 1995;11:241-247.
- **278.** Caminsky N, Mucaki EJ, Rogan PK. Interpretation of mRNA splicing mutations in genetic disease: review of the literature and guidelines for information-theoretical analysis. *F1000Res.* 2014;3:282.
- **279.** Johnson JP, Jr., Zagotta WN. The carboxyl-terminal region of cyclic nucleotide-modulated channels is a gating ring, not a permeation path. *Proc Natl Acad Sci U S A*. 2005;102:2742-2747.
- **280.** Lolicato M, Nardini M, Gazzarrini S, et al. Tetramerization dynamics of C-terminal domain underlies isoform-specific cAMP gating in hyperpolarization-activated cyclic nucleotide-gated channels. *J Biol Chem.* 2011;286:44811-44820.
- **281.** Ulens C, Siegelbaum SA. Regulation of hyperpolarization-activated HCN channels by cAMP through a gating switch in binding domain symmetry. *Neuron*. 2003;40:959-970.
- **282.** Schweizer PA, Duhme N, Thomas D, et al. cAMP sensitivity of HCN pacemaker channels determines basal heart rate but is not critical for autonomic rate control. *Circ Arrhythm Electrophysiol.* 2010;3:542-552.
- **283.** Quintana M, Storck N, Lindblad LE, Lindvall K, Ericson M. Heart rate variability as a means of assessing prognosis after acute myocardial infarction. A 3-year follow-up study. *Eur Heart J*. 1997;18:789-797.
- **284.** Vaishnav S, Stevenson R, Marchant B, Lagi K, Ranjadayalan K, Timmis AD. Relation between heart rate variability early after acute myocardial infarction and long-term mortality. *Am J Cardiol.* 1994;73:653-657.
- **285.** Zuanetti G, Neilson JM, Latini R, Santoro E, Maggioni AP, Ewing DJ. Prognostic significance of heart rate variability in post-myocardial infarction patients in the fibrinolytic era. The GISSI-2 results. Gruppo Italiano per lo Studio della Sopravvivenza nell' Infarto Miocardico. *Circulation.* 1996;94:432-436.
- **286.** Huikuri HV, Makikallio TH, Peng CK, Goldberger AL, Hintze U, Moller M. Fractal correlation properties of R-R interval dynamics and mortality in patients with depressed left ventricular function after an acute myocardial infarction. *Circulation*. 2000;101:47-53.
- **287.** Stein PK, Domitrovich PP, Hui N, Rautaharju P, Gottdiener J. Sometimes higher heart rate variability is not better heart rate variability: results of graphical and nonlinear analyses. *J Cardiovasc Electrophysiol.* 2005;16:954-959.
- **288.** Bergfeldt L, Haga Y. Power spectral and Poincare plot characteristics in sinus node dysfunction. *J Appl Physiol (1985)*. 2003;94:2217-2224.
- **289.** Agarwal SC, Purcell IF, Furniss SS. Apical myocardial injury caused by collateralisation of a septal artery during ethanol septal ablation. *Heart.* 2005;91:e2.
- **290.** Parham WA, Kern MJ. Apical infarct via septal collateralization complicating transluminal alcohol septal ablation for hypertrophic cardiomyopathy. *Catheter Cardiovasc Interv.* 2003;60:208-211.
- **291.** Antolinos Perez MJ, de la Morena Valenzuela G, Gimeno Blanes JR, Cerdan Sanchez Mdel C, Hurtado Martinez JA, Valdes Chavarri M. [Balloon rupture and alcohol leakage into the left anterior descending coronary artery during percutaneous septal ablation for hypertrophic obstructive cardiomyopathy]. *Rev Esp Cardiol.* 2005;58:872-874.

- **292.** Keren A, Poteckin M, Mazouz B, et al. Late in-hospital pressure gradient measurements improve prediction of long-term outcome of alcohol septal ablation in hypertrophic cardiomyopathy. *Isr Med Assoc J.* 2007;9:239-242.
- **293.** Pijls NH, Uijen GJ, Hoevelaken A, et al. Mean transit time for the assessment of myocardial perfusion by videodensitometry. *Circulation*. 1990;81:1331-1340.
- **294.** Haude M, Caspari G, Baumgart D, et al. X-ray densitometry for the measurement of regional myocardial perfusion. *Basic Res Cardiol.* 2000;95:261-270.
- **295.** Molloi S, Zhou Y, Kassab GS. Regional volumetric coronary blood flow measurement by digital angiography: in vivo validation. *Acad Radiol.* 2004;11:757-766.
- **296.** Wong JT, Ducote JL, Xu T, Hassanein MT, Molloi S. Automated technique for angiographic determination of coronary blood flow and lumen volume. *Acad Radiol.* 2006;13:186-194.
- **297.** Korosoglou G, Haars A, Michael G, et al. Quantitative evaluation of myocardial blush to assess tissue level reperfusion in patients with acute ST-elevation myocardial infarction: incremental prognostic value compared with visual assessment. *Am Heart J.* 2007;153:612-620.
- **298.** Porto I, Hamilton-Craig C, De Maria GL, et al. Quantitative Blush Evaluator accurately quantifies microvascular dysfunction in patients with ST-elevation myocardial infarction: comparison with cardiovascular magnetic resonance. *Am Heart J.* 2011;162:372-381 e372.
- **299.** Abate E, Hoogslag GE, Antoni ML, et al. Value of three-dimensional speckle-tracking longitudinal strain for predicting improvement of left ventricular function after acute myocardial infarction. *Am J Cardiol.* 2012;110:961-967.
- **300.** Hayat D, Kloeckner M, Nahum J, et al. Comparison of real-time three-dimensional speckle tracking to magnetic resonance imaging in patients with coronary heart disease. *Am J Cardiol.* 2012;109:180-186.
- **301.** Baccouche H, Maunz M, Beck T, Fogarassy P, Beyer M. Echocardiographic assessment and monitoring of the clinical course in a patient with Tako-Tsubo cardiomyopathy by a novel 3D-speckle-tracking-strain analysis. *Eur J Echocardiogr.* 2009;10:729-731.
- **302.** Baccouche H, Maunz M, Beck T, et al. Differentiating cardiac amyloidosis and hypertrophic cardiomyopathy by use of three-dimensional speckle tracking echocardiography. *Echocardiography*. 2012;29:668-677.
- **303.** Tsuji T, Tanaka H, Matsumoto K, et al. Capability of three-dimensional speckle tracking radial strain for identification of patients with cardiac sarcoidosis. *Int J Cardiovasc Imaging*. 2013;29:317-324.
- **304.** Arnemann J, Sullivan KH, Magee AI, King IA, Buxton RS. Stratification-related expression of isoforms of the desmosomal cadherins in human epidermis. *J Cell Sci.* 1993;104 (Pt 3):741-750.
- **305.** Gourdie RG, Severs NJ, Green CR, Rothery S, Germroth P, Thompson RP. The spatial distribution and relative abundance of gap-junctional connexin40 and connexin43 correlate to functional properties of components of the cardiac atrioventricular conduction system. *J Cell Sci.* 1993;105 (Pt 4):985-991.
- **306.** Thomas J, Epshtein Y, Chopra A, et al. Anthrax lethal factor activates K(+) channels to induce IL-1beta secretion in macrophages. *J Immunol*. 2011;186:5236-5243.
- **307.** Brubaker PH, Kitzman DW. Chronotropic incompetence: causes, consequences, and management. *Circulation*. 2011;123:1010-1020.

Köszönetnyilvánítás

"Senki sem különálló sziget…"

Egy MTA Doktori Értekezésben összefoglalt kutatómunka minden esetben számos közreműködő közös eredménye. Jómagam is számtalan embernek tartozom hálával, mind a professzionális, mind a magánélet területén. Nekik köszönhető, hogy ez az értekezés egyáltalán megszülethetett.

A Szegedi Tudományegyetem Patológiai Intézetéből **Prof. Dr. Ormos Jenő** bátorítására kerültem ki Japánba, a Kagawa Medical School 2. sz. Patológiai Intézetébe, ahol **Prof. Hirotsugu Uda** és **Prof. Haruhiko Sakamoto** irányításával kapcsolódhattam be az ott folyó kutatómunkába. A patológia területén későbbiekben **Prof. Dr. Iványi Béla** professzionális segítségére mindig számíthattam. Mindezekért el nem múló hálával tartozom.

Japánból való visszatérésem után kerültem át a **Prof. Dr. Csanády Miklós** által vezetett SZTE II. sz. Belgyógyászati Klinika és Kardiológiai Központba. Tőle nem csak a klinikai kardiológia alapjait sajátíthattam el, de bekerülhettem az általa irányított cardiomyopathia kutatás rendkívül izgalmas világába. Ösztönző segítségével alakulhatott meg az a molekuláris genetikai laboratórium, ahol Magyarországon először indulhattak el molekuláris genetikai kutatások a cardiomyopathiák és ioncsatorna betegségek területén. Bölcs tanácsaira, hosszú konzultációinkra és éles meglátásaira mindig emlékezni fogok. A későbbiekben jelenlegi intézetvezetőm, **Prof. Dr. Forster Tamás** hathatós és baráti támogatására mindig támaszkodhattam, az eredményes kutató és klinikai munka minden feltételét biztosította számomra.

A londoni University College London-ban **Robert Gourdie** segítségét köszönöm. A St. Georges Hospital Medical Shool-ban töltött tanulmányutam alatt a cardiomyopathia kutatás legnagyobb szaktekintélye, **Prof. William McKenna** volt a mesterem. Ő tanított meg arra, hogy a kutatás nem metodika, hanem mindig betegközpontú kell, hogy legyen. Ez a szemlélet örökre beivódott a látásmódomba, melyért hálával tartozom. A padovai éveim alatt kutatómunkámat **Prof. Gian Antonio Danieli** és **Alessandra Rampazzo** irányította, mely meghatározó szakmai élményt adott. Az alkoholos septalis ablatio technikáját **Prof. Hubert Seggewiss**-től és **Dr. Angelos Rigopoulos**-tól sajátítottam el, kikkel nem csak gyümölcsöző tudományos együttműködés, hanem szoros emberi barátság is kialakult.

A szegedi II. sz. Belgyógyászati Klinika és Kardiológiai Központban a kezdetektől számtalan kolléga, asszisztensnő, és ápolónő volt segítségemre abban, hogy kutatómunkámat zavartalanul végezhessem. Külön kiemelem **Prof. Dr. Hőgye Márta, Dr. Ungi Imre, Dr. Sághy László, Dr. Dongó Ágnes, Dr. Jebelovszki Éva**, és **Dr. Gavallér Henriette** hathatós támogatását.

A számos együttműködő partner közül **Dr. Szabó Ildikó, Prof. Dr. Varró András, Dr. Pálinkás Attila, Hegedűs Zoltán, Nagy István**, és **Ördög Balázs** nevét kell feltétlenül kiemelnem.

Végzett és jelenlegi PhD és TDK hallgatóim, **Dr. Blazsó Péter, Lidia Hategan, Tóth Tímea, Csányi Beáta, Dr. Borbás János, Dr. Tringer Annamária, Dr. Kákonyi Kornél** és **Dr. Szabó Lili** állandó inspirációt és motivációt jelentettek a kutatómunka során.

Köszönettel tartozom asszisztensnőimnek, Varga Péterné Nellynek, Szendrényiné Macának és külön kiemelve Molnárné Klárinak, hogy a laboratóriumi munka napi szintű irányításában nélkülözhetetlen segítségemre voltak és akik színvonalas közreműködése nélkül ez a munka nem jöhetett volna létre.

Végül, és egyáltalán nem utolsósorban, a legnagyobb hálával szeretteimnek tartozom. Nem tudom eléggé megköszönni **szüleimnek**, **testvéreimnek**, **Vikinek** és fiaimnak, **Kristófnak** és **Máténak**, hogy el nem múló szeretettel kísértek az élet folyamán, hogy erőt adtak, és hogy szerető segítségükre minden körülmények között támaszkodhattam.

APPENDIX I. Intercelluláris junkciók eltéréseinek vizsgálata hypertrophiás cardiomyopathiában

Az intercelluláris junkciók immunfestése

Dezmoszóma antitestek

A dezmoszómák jelölésére dezmoplakin (a dezmoszómák integráns alkotórészei) ellenes antitesteket használtunk (DP145 és DP121). A DP145 és DP121 antitestek különböző nyulakból származó polyclonális antitestek voltak, melyek a dezmoplakin C terminusán elhelyezkedő C régió egészét ill. a B régió felét tartalmazó trpE bakteriális fúziós fehérje ellen lett termeltetve. A DP 145 antitest specificitásának immunohisztokémiai és Western blot karakterizációját emlős epidermális és szívizomszövetet illetően lsd. Arnemann et al.³⁰⁴

Gap junction antitestek

A szívizomzat fő connexin fehérjéje, a connexin 43 jelölésére egy polyclonális gap junction antitestet (HJ) használtunk, mely a patkány connexin 43 cytoplazmatikus hurokjának 131-142-es régiója ellen nyúlban termeltetett antitest volt. A HJ antitest humán connexin 43 jelölésének jellemzését és specificitását laboratóriumunkból származó korábbi közleményeinkben ismertettük.^{168, 305} A kettős festésekben alkalmazott monoklonális egér connexin43 antitest patkány connexin 43 C terminális részén elhelyezkedő 252-270 régiója ellen termeltetett antitest volt (Zymed Laboratories Inc, South San Francisco, CA, USA). A gyártó igazolta az antitest specifikusságát immunoblott alkalmazásával. Ennek az antitestnek a gap junction-ök specifikus immunohisztokémiai jelölésékben való felhasználását illetően lsd. Gourdie et al.³⁰⁵

Egyes jelölésű immunhisztokémia

A szövetminták előkészítése és jelölése mindhárom antigén esetében hasonló, és mindhárom antitest használatát illetően optimalizált volt. A formalinban fixált és paraffinba ágyazott szövetminták alkalmazhatóságának céljából az antigén feltárási eljárásokat optimalizáltuk, korábbi paraformaldehyd- és methanol-fixált szövetmintákon használt metodikák modifikálásával.³⁰⁵ A paraffinba ágyazott 5 µm vastag szövetmintákat de-paraffináltuk és rehydráltuk. Antigén feltárás céljából a metszeteket közönséges 800W mikrohullámú sütőben közepes erősségen mikrohullám expozíciónak tettük ki 0.5 M thiocarbamide pufferben (3x5 perc a HJ, 2x5 perc a DP145 vagy DP121 antitestek esetében) majd 0.1% trypsinben (Sigma, St Louis, MI, USA) emésztés történt 0.1% CaCl₂ és 20 mM Tris (pH 7.4) pufferben, szobahőmérsékleten (15 perc a HJ, 10 perc a DP145 vagy DP121 antitestek esetében). A mintákat csapvízben mostuk, majd 0.1 M L-lysin-nel kezeltük 0.1% Triton X-100-et tartalmazó PBS-ben (phosphate buffered saline). A PBS-ben 1:200 hígításban használt HJ és DP145 vagy DP121 elsődleges antitestekkel való inkubáció szobahőmérsékleten történt egy éjszakán keresztül. A meteszetek PBS-ben való mosás után biotinylált öszvér anti-nyúl szekunder antitesttel kezeltük (1:250 hígítás, Amersham, Buckinghamshire, UK) 1 órán keresztül. PBS-ben való mosás után a metszeteket streptavidin-fluorescein-isothiocyanát-tal (1:250 hígítás, Amersham, Buckinghamshire, UK) kezeltük egy órán keresztül, sötétkamrában, szobahőmérsékleten. PBS-ben történő végső mosás után a metszetek Citifluor médiumban (Citifluor, City University, London, UK) lettek felvéve.

Kettős jelölésű immunhisztokémia

A korábbiakban részletezett de-paraffinálás, rehydrálás és antigén feltáriási lépések után (lsd. fentebb) a metszeteket egér monoklonális anti-connexin 43 (Zymed; 1:200 hígítás) és polyclonális nyúl anti-dezmoplakin (DP 121; 1:100 hígítás) antitesteket tartalmazó koktéllal inkubáltuk egy éjszakán keresztül. Ezt követően, PBS-ben történt öblítés után, disznó anti-nyúl rhodamine konjugált antitest (DAKO A/S, Glostrup, Denmark, 1:40 higítás) és biotinylált öszvér anti-nyúl antitest (Amersham, Buckinghamshire, UK, 1:250 higítás) elegyével kezeltük egy órán keresztül. PBS-ben való mosás után a metszeteket streptavidin-fluorescein-isothiocyanát-tal (DAKO A/S, Glostrup, Denmark, 1:250 higítás) kezeltük egy órán keresztül, szobahőmérsékleten, majd Citifluor médiumban (Citifluor, City University, London, UK) való felvétel történt.

Az immunhisztokémiai rekaciók mikroszkópos vizsgálata

A megfestett metszeteket konvencionális epifluorescens vagy konfokális mikroszkóppal vizsgáltuk Leica TCS 4D konfokális lézer pásztázó mikroszkóppal a gyártó ajánlása szerint (Leica Lasertechnik GmbH, Heidelberg, Germany). Egyes síkú vizsgálatok mellett, optikai sorozatfelvételek történtek 1 µm vastagságban a szövetminta teljes mélységében. Az optikai sorozatfelvételeket különállóan vagy az egész intercalaris discust rekonstruálva, egymásra szuperponálva is vizsgáltuk. Az immunhisztokémia és standard szövettan összehasonlítása céljából, hematoxilin-eozinnal festett identikus metszeteket is vizsgáltunk fénymikroszkópos vizsgálattal.

APPENDIX II. Repolarizációs paraméterek vizsgálata hypertrophiás cardiomyopathiában

Electrocardiographia

A betegeken öt perc időtartamú, folyamatos, 12-elvezetéses EKG regisztrálása történt fekvő állapotban, a mozgási műtermékek kiszűrése céljából. Mindegyik elvezetés EKG jele 2000 Hz-es mintavételi sebességgel digitalizálásra került egy többcsatornás, számítógéphez kötött adatfeldolgozó rendszerrel (Cardiosys A01 software, Experimetria Ltd., Budapest, Hungary; MDE Heidelberg GMBH, Heidelberg, Germany). Az EKG felvételek analízise off-line történt.

A repolarizációs paraméterek közül a következőket elemeztük: 1) a szívfrekvenciára korrigált QT távolság (QTc), melyet különböző korrekciós módszerekkel számoltunk [Bazett formula: QTc=QT/ \sqrt{RR} ; Fridericia formula: QTc=QT/[RR/1000]1/3; Framingham formula: QTc=QT + [0.154 * (1000-RR)]); Hodges formula: QTc=QT+1.75 * (60 000/RR-60)]; 2) QT diszperzió (QTd), 3) PQ és QRS intervallum; 4) a T hullám csúcsától a T hullám végéig számított T hullám terminális része (Tpeak-Tend) és 5) a QT intervallum rövid távú variábilitása (QT-STV).

Az RR, QT és Tpeak-Tend intervallumokat 30 egymást követő ütésnél (a variábilitási számításokhoz szükséges legkevesebb ütésszám) automatikusan mértük. Az automatikus méréseket ellenőriztük, ill. szükség szerint manuálisan korrigáltuk. A paramétereket a 30 ütés átlagából számítottuk. A QT távolság szívfrekvenciára való korrekcióját a Bazett, Fridericia, Framingham és Hodges képletek szerint számítottuk, és a QTc távolság az összes mért QTc távolság átlagaként lett meghatározva. Miután a QTc értékei nem különböztek szignifikánsan bármely korrekciós formulával meghatározott QTc távolságokat illetően, a későbbiekben a Bazett formulával korrigált QTc értékét használtuk. A PQ és QRS intervallumok 15 egymást követő ütés átlagaként lettek meghatározva. Mindegyik mérést a standard II-es elvezetésben végeztünk, technikailag nem megfelelő felvétel esetén a V5 elvezetésben.

A repolarizáció időbeli instabilitásának jellemzésére a QT intervallumokat Poincare' plotban ábrázoltuk, ahol minden egyes QTc értéket az előző QTc érték függvényében ábrázoltunk. A QT-STV értékét a következő képlettel számítottuk ki: QT-STV= $\sum |D_{n+1}-D_n|/(30x\sqrt{2})$, ahol D a QT intervallum tartamát jelöli. A QT-STV ezen értéke a Poincare' plot identikus vonalától számított átlagos különbséget jelzi.

A kórtörténet vagy klinikai dokumentáció szerint szignifikáns komorbiditással rendelkező betegek kizárásra kerültek a vizsgálatból [pl. ismert coronaria betegség, súlyos COPD, pulmonális embólia, primer pulmonális hypertonia, billentyűbetegség, pericardialis betegség, veseelégtelenség (szérum creatinine >2 mg/dl), anemia (hemoglobin <11 g/dl)]. Minden komplett bal Tawara szár blokkal, sinus ritmustól eltérő ritmussal (pl. pitvarfibrilláció, pace-maker ritmus), excesszív (>5%) pitvari vagy kamrai ektópiás ütéssel rendelkező, vagy technikailag nem kielégítő felvétellel rendelkező beteget szintén kizártunk

a vizsgálatból. A betegek nem étkeztek 3 órával, nem ittak alkoholt vagy kávét és nem dohányoztak 1 órával a felvételt megelőzően.

Echocardiographia

Az összes HCM betegben és kontrollban transthoracikus echocardiographia történt. A kétdimenziós echocardiographiás felvételek egy közforgalomban elérhető Toshiba Powervision 8000 echocardiographiás berendezéssel készültek, standard képalkotó síkokban, melyekből hagyományos morfológiai és funkcionális paramétereket határoztunk meg [bal kamrai végszisztolés átmérő (left ventricular end-systolic diameter, LVESD), bal kamrai vég-diasztolés átmérő (left ventricular end-diastolic diameter, LVEDD), ejekciós frakció (EF), bal pitvari átmérő (left atrial diameter, LA), nyugalmi bal kamra kifolyótraktus (left ventricular outflow tract, LVOT) csúcsgradiens. A maximális bal kamra falvastagság (left ventricular wall thickness, LVmax) a bármely bal kamrai szegmentumban mért legnagyobb fal átmérőként lett meghatározva. Az LVmax értékét a testfelszínre normalizáltuk (LVmax BSA).

Szív MRI

Minden HCM-es betegben szív mágneses rezonancia vizsgálat történt a bal kamrai izomtömeg meghatározása céljából. Az MRI vizsgálatok fekvő helyzetben történtek egy közforgalomban elérhető 1.5T szkennerrel (Signa Excite HDxT, GE Medical Systems). Szekvenciális grádiens-echo rövid tengelyű cine felvételek (bázistól a csúcsig, szeletvastagság: 8 mm; látómező: 43 mm; mátrix: 224x224; repetíciós idő: 100 msec) a bal kamra teljes hosszát lefedve készültek légzésvisszatartott fázisokban. Hossztengelyi metszetek (2-, 3- és 4-üregi felvételek) szintén felvételre kerültek. A felvételek EKG triggerelt módon készültek. A gradiens-echo rövid-tengelyi felvételeket használtuk a bal kamrai izomtömeg kiszámítására a manuálisan meghatározott endo- és epicardiális határok megrajzolásával planimetriával, a bal kamra teljes hosszában. A méréseket mind végszisztoléban, mind vég-diasztoléban elvégeztük az EF értékét kiszámítandó. A papilláris izmok nem kerültek beszámításra a bal kamrai izomtömegbe. Az LVM-et szintén normalizáltuk a testfelszínre.

Statisztika

Minden paramétert átlag±szórás (SD) formában fejeztünk ki. A vizsgálat változóinak összehasonlítását a HCM-es és kontroll csoport között kétmintás Student *t* próbával végeztük normális eloszlást mutató változók esetén. A normális eloszlást a Kolmogorov-Smirnov teszttel ellenőriztük. Két változó közötti korrelációt a Pearson-féle korrelációs koefficienssel (r) fejeztük ki. A statisztikai számításokat a MedCalc software csomaggal végeztük (ver. 14.12.0). A szignifikáns különbséget p<0.05 szinten fogadtuk el.
APPENDIX III. A genetikai vizsgálatok részletes metodológiája

A genetikai vizsgálatokhoz a DNS izolálás perifériás vérmintából, standard metodikák felhasználásával történt (GeneJET Whole Blood Genomic DNA Purification Kit, Thermo Scientific).

Polimeráz láncreakció (PCR)

A minta DNS-ekből a vizsgált gének teljes kódoló szekvenciáját és szomszédos intronikus régióit polimeráz láncreakcióval amplifikáltuk (Mastercycler Gradient, Eppendorf AG, Hamburg, Németország), az irodalomban közölt specifikus primer párokkal. A mintákat általában 25µl térfogatú PCR reakcióban, 100 ng templát DNS-t használva, egyedi, optimalizált PCR protokollal amplifikáltuk. A következő gének vizsgálatára került sor:

- MYBPC3 gén (1-35 exonok)
- LAMP2 (1-9 exonok)
- GLA (1-7 exonok)
- *TTR* (1-4 exonok)
- *KCNJ2* (1-2 exonok)

Mutációszűrés a MYBPC3 gén esetén

A *MYBPC3* gén esetében a PCR produktumokat 'single strand conformation polymorphism' (SSCP) vagy 'denaturing high performance liquid chromatography" (DHPLC) chromatographiás mutációanalitikai metódussal vizsgáltuk, mely az eltérő bázispárt tartalmazó (mutáns) DNS minta eltérő hőmérsékletfüggő szeparációján alapul. A DHPLC analízis Helix (Varian Inc, Palo Alto, USA) DHPLC berendezésen történt. Az optimális olvasási hőmérsékletet mindegyik specifikus PCR fragmentumra a DHPLC Melt Program segítségével határoztuk meg (http://insertion.stanford.edu/melt.html). A PCR után a denaturált mintákat lassú (1°C/min) hűtéssel renaturáltuk. A minták elúciós görbéit a berendezés saját programjával (Star Reviewer, version 2.0) értékeltük.

Szekvenálás

A PCR produktumok direct szekvenálásra kerültek (BigDye Terminator v3.1 Cycle Sequencing Kit, Applied Biosystems) ABI Prism 310 Genetic Analyzer-en (Applied Biosystems). Az elektroferogramokat a gyártó Sequencing Analyzer v5.4 szoftverével analizáltuk.

Új generációs szekvenálás

Az újgenerációs szekvenálás során az ismert ioncsatorna betegségeket okozó géneket vizsgáltuk célzott újraszekvenálással. A vizsgált gének részletes listája az APPENDIX IVben található. Utóbbi az Agilent 'SureSelect' technológiát használja egyedi tervezésű, célrégió specifikus 120 bp. hosszú RNS 'bait'-ekkel (Agilent Technologies, Santa Clara, CA, United States). A sokszorosított DNS szekvenálását SOLiD 5500xl System-el (Life Technologies, Grand Island, NY, United States) végeztük. A SOLiD read-ek mapping-jét a Genomic Workbench ver 7.0.3-al (CLC Bio, Qiagen) végeztük, a Human Genome Assembly hg19-et, mint referencia szekvenciát használva. A variáns lehívást és variáns annotáció ugyanezzel a szoftverrel készült. A misszensz mutációk által okozott aminosav cserék funkcionális hatását a a SIFT és PROVEAN predikciós programokkal elemeztük.

Restrikciós fragmens analízis

Amennyiben az azonosított mutáció restrikciós enzim felismerő helyét érintette, a mutációk jelenlétét restrikciós analízissel is igazoltuk.

- LAMP2 c.962G>A mutáció: AlwnI enzim (5'-CAGNNNCTG-3')
- LAMP2 c.973insC mutáció: BslI enzim (5'-CCNNNNNNGG-3')
- HCN4 c.1737+1 G>T mutáció: EcoNI (5'-CCTNNNNAGG-3')

Bioinformatika

A báziseltérések értékelésénél ill. a mutációk értékeléséhez az European Molecular Biology Laboratory- European Bioinformatics Institute Ensemble adatbázisát használtuk (www.ensemble.org). A variánsok annotálásához az alábbi referencia szekvenciákat vettük alapul:

- MYBPC3 gén: LRG_386 (LRG_386t1, LRG_386p1).
- LAMP2-001: ENST00000200639
- GLA-001: ENST00000218516

- *TTR-001*: ENST00000237014.7. A *TTR* variánsok annotálását a *TTR* gén új nomenklatúrája szerint végeztük (mely a 20 aminosavból álló szignál peptid fehérjét is figyelembe veszi).

- KCNJ2: ENST00000535240; ENSP00000441848
- KCNQ1: ENST00000155840.9
- CACNA1C: ENST00000399591.5
- ANK2: ENST00000264366.10; ENSG00000145362; LRG_327p.1; LRG_327t.1

- HCN4: ENST00000261917.3

A variánsok referenciáiként a National Centre for Biotechnology Information dbSNP adatbázisát (Single Nuleotide Polymorphism Database, http://www.ncbi.nlm.nih.gov/SNP/), míg a mutációk referenciáiként az Institute of Medical Genetics in Cardiff HGMD adatbázisát (Human Gene Mutation Database) használtuk.

Linkage analízis

Amennyiben a vizsgált család mérete lehetővé tette 'linkage analízis'-t végeztünk a kapcsoltság mértékének numerikus kifejezésére ('logarythm of odds', LOD score). A 'linkage analízist' a FASTLINK program segítségével végeztük, az alábbi paraméterek használatával:

- GLA p.Ile239Met mutáció: a betegség allélfrekvenciája: 1:10.000, penetrancia: 90%.

 - HCN4 c.1737+1 G>T mutáció: betegség allélfrekvenciája: gyakorisága 5:1000; penetrancia: 90%

APPENDIX IV. A célzott újraszekvenálás során lefedett ioncsatorna és ioncsatornaasszociált gének listája

Gén szimbólum	Ensemble ID	Ion csatorna
ABCC9	ENSG0000069431	ATP-binding Cassette, Sub-Family C (CFTR/MRP), Member 9
AKAP9	ENSG00000127914	A Kinase (PRKA) Anchor Protein 9
ANK2	ENSG00000145362	Ankyrin 2, Neuronal
ATP1A1	ENSG00000163399	ATPase, Na+/K+ Transporting, Alpha 1 Polypeptide
ATP1B1	ENSG00000143153	ATPase, Na+/K+ Transporting, Beta 1 Polypeptide
ATP2A2	ENSG00000174437	ATPase, Ca++ Transporting, Cardiac Muscle, Slow Twitch 2
ATP2B4	ENSG00000058668	ATPase, Ca++ Transporting, Plasma Membrane 4
CACNA1C	ENSG00000151067	Calcium Channel, Voltage-Dependent, l type, Alpha 1C Subunit
CACNA1G	ENSG0000006283	Calcium Channel, Voltage-Dependent, T Type, Alpha 1G Subunit
CACNA1H	ENSG00000196557	Calcium Channel, Voltage-Dependent, Alpha 1H Subunit
CACNA2D1	ENSG00000153956	Calcium Channel, Voltage-Dependent, Alpha 2/Delta Subunit 1
CACNA2D2	ENSG0000007402	Calcium Channel, Voltage-Dependent, Alpha 2/Delta Subunit 2
CACNB2	ENSG00000165995	Calcium Channel, Voltage-Dependent, Beta 2 Subunit
CALM1	ENSG00000198668	Calmodulin 1 (phosphorylase kinase, delta)
CALM3	ENSG00000160014	Calmodulin 3
CASQ1	ENSG00000143318	Calsequestrin 1
CASQ2	ENSG00000118729	Calsequestrin 2
CAV3	ENSG00000182533	Caveolin 3
CLCN3	ENSG00000109572	Chloride Channel, Voltage-Sensitive 3
CLCN6	ENSG0000011021	Chloride Channel, Voltage-Sensitive 6
CLCN7	ENSG00000103249	Chloride Channel, Voltage-Sensitive 7
GJA1	ENSG00000152661	Gap Junction Protein Alpha 1
GJA5	ENSG00000143140	Gap Junction Protein Alpha 5
GPD1L	ENSG00000152642	Glycerol-3-Phosphate Dehydrogenase 1-Like
HCN1	ENSG00000164588	Hyperpolarization Activated Cyclic Nucleotide-Gated Potassium Channel 1
HCN2	ENSG0000099822	Hyperpolarization Activated Cyclic Nucleotide-Gated Potassium Channel 2
HCN4	ENSG00000138622	Hyperpolarization Activated Cyclic Nucleotide-Gated Potassium Channel 4
KCNA2	ENSG00000177301	Potassium Voltage-Gated Channel, Shaker-Related Subfamily, Member 2
KCNA3	ENSG00000177272	Potassium Voltage-Gated Channel, Shaker-Related Subfamily, Member 3
KCNA4	ENSG00000182255	Potassium Voltage-Gated Channel, Shaker-Related Subfamily, Member 4
KCNA5	ENSG00000130037	Potassium Voltage-Gated Channel, Shaker-Related Subfamily, Member 5
KCNA6	ENSG00000151079	Potassium Voltage-Gated Channel, Shaker-Related Subfamily, Member 6
KCNA7	ENSG00000104848	Potassium Voltage-Gated Channel, Shaker-Related Subfamily, Member 7
KCNAB1	ENSG00000169282	Potassium Voltage-Gated Channel, Shaker-Related Subfamily, Beta Member 1
KCNAB2	ENSG0000069424	Potassium Voltage-Gated Channel, Shaker-Related Subfamily, Beta Member 2
KCNB1	ENSG00000158445	Potassium Voltage-Gated Channel, Shab-Related Subfamily, Member 1
KCNC4	ENSG00000116396	Potassium Voltage-Gated Channel, Shaw-Related Subfamily, Member 4
KCND1	ENSG00000102057	Potassium Voltage-Gated Channel, Shal-Related Subfamily, Member 1
KCND2	ENSG00000184408	Potassium Voltage-Gated Channel, Shal-Related Subfamily, Member 2
KCND3	ENSG00000171385	Potassium Voltage-Gated Channel, Shal-Related Subfamily, Member 3
KCNE1	ENSG00000180509	Potassium Voltage-Gated Channel, Isk-Related Family, Member 1
KCNE1L	ENSG00000176076	Potassium Voltage-Gated Channel, Isk-Related Family, Member 1-Like

KCNE2	ENSG00000159197	Potassium Voltage-Gated Channel, Isk-Related Family, Member 2
KCNE3	ENSG00000175538	Potassium Voltage-Gated Channel, Isk-Related Family, Member 3
KCNE4	ENSG00000152049	Potassium Voltage-Gated Channel, Isk-Related Family, Member 4
KCNH2	ENSG00000055118	Potassium Voltage-Gated Channel, Subfamily H (Eag-Related), Member 2
KCNIP2	ENSG00000120049	Potassium Voltage-Gated Channel Interacting Protein 2
KCNJ11	ENSG00000187486	Potassium Inwardly-Rectifying Channel, Subfamily J, Member 11
KCNJ12	ENSG00000184185	Potassium Inwardly-Rectifying Channel, Subfamily J, Member 12
KCNJ2	ENSG00000123700	Potassium Inwardly-Rectifying Channel, Subfamily J, Member 2
KCNJ3	ENSG00000162989	Potassium Inwardly-Rectifying Channel, Subfamily J, Member 3
KCNJ4	ENSG00000168135	Potassium Inwardly-Rectifying Channel, Subfamily J, Member 4
KCNJ5	ENSG00000120457	Potassium Inwardly-Rectifying Channel, Subfamily J, Member 5
KCNJ8	ENSG00000121361	Potassium Inwardly-Rectifying Channel, Subfamily J, Member 8
KCNK1	ENSG00000135750	Potassium Channel, Subfamily K, Member 1
KCNK3	ENSG00000171303	Potassium Channel, Subfamily K, Member 3
KCNQ1	ENSG0000053918	Potassium Voltage-Gated Channel, KQT-Like Subfamily, Member 1
PIAS3	ENSG00000131788	Protein Inhibitor of Activated STAT, 3
PLN	ENSG00000198523	Phospholamban
PPP3CA	ENSG00000138814	Protein Phosphatase 3 Catalytic Subunit Alpha
RYR2	ENSG00000198626	Ryanodine Receptor 2 (Cardiac)
SCN1B	ENSG00000105711	Sodium Channel, Voltage-Gated, Type I, Beta Subunit
SCN2B	ENSG00000149575	Sodium Voltage-Gated Channel Beta Subunit 2
SCN3B	ENSG00000166257	Sodium Voltage-Gated Channel Beta Subunit 3
SCN4B	ENSG00000177098	Sodium Voltage-Gated Channel Beta Subunit 4
SCN5A	ENSG00000183873	Sodium Channel, Voltage-Gated, Type 5, Alpha Subunit
SCN7A	ENSG00000136546	Sodium Channel, Voltage-Gated, Type 7, Alpha Subunit
SLC8A1	ENSG00000183023	Solute Carrier Family 8 (Sodium/Calcium Exchanger), Member 1
SNTA1	ENSG00000101400	Syntrophin, Alpha 1

APPENDIX V. Az Andersen-Tawil szindrómát okozó *KCNJ2* Val302del génmutáció funkcionális jellemzésének részletes metodikája

A molekuláris klónozás folyamata

A *KCNJ2* Val302del mutációt hordozó expressziós vektort generálása standard molekuláris klónozási technikával történt. A *KCNJ2* gén kódoló régiójának genomi DNS-ét C57BL/6C egér vonalból izoláltuk PCR segítségével. A *KCNJ2* gén teljes kódoló szekvenciáját két szegmentumban amplifikáltuk, a start kodontól számított 905-907-es pozícióban elhelyezkedő TGG trinukleotid kivételével. A 904 és 380 bp hosszú PCR termékeket T4 DNS polimerázzal kezeltük, hogy 'blunt end'-eket kapjunk, melyet pBluescript vektorba klónoztuk (Stratagene by Agilent Technologies, Santa Clara, CA, United States). A két fragmentumot fúzionáltuk, így a létrejött *mKCNJ2* teljes kódoló szekvenciája (1287 bp) tartalmazta a a Val302del mutációnak megfeleltethető 905-907 deléciót. Ezt a mutáns cDNS *SmaI* és *StuI* fragmentumok formájában szubklónozásra került egy pWPI bicisztronos lentivirális vektor plazmidba, mely szimultán tartalmazta a Val302del mutációt és a zöld fluoreszcens fehérjét (GFP). A a vad típusú egér *KCNJ2* cDNS-t hordozó pWPI-n alapuló expressziós vektor generálásának folyamatát korábban már publikálták.³⁰⁶

A vad típusú és a Val302del KCNJ2 heterológ expressziója

Kínai hörcsög ovárium sejteket (Chinese hamster ovary, CHO, ATCC, Manassas, VA, United States) 10%-os fötális szarvasmarha szérummal (bovine serum albumin, BSA; PAA, Paschling, Austria) kiegészített F12 médiumban (Lonza, Verniers, Belgium) tenyésztettük 37 °C-on, 5% CO₂-t tartalmazó párásított atmoszférán. A CHO sejteket X-tremeGene 9 transzfekciós reagenssel (Roche Diagnostics GmbH, Mannheim, Germany) transzfektáltuk a gyártó leírása szerint. Röviden, a CHO sejteket egy nappal a transzfekció előtt egy 60 mm átmérőjű tenyésztő edényben szélesztettük. A transzfekciós keverék 3.3 µg plazmid DNS-t és 9.9 µl transzfekciós reagenst tartalmazót, 150 µl szérum-mentes F12 médium végső térfogatában. A kizárólag GFP-t tartalmazó pWPI plazmid alkalmazásával konstans DNS mennyiséget biztosítottunk mindegyik csoportban. Szobahőmérsékleten történt 15 perces inkubációs időt követően a transzfekciós keveréket hozzáadtuk a 2 ml növekedési médiumot tartalmazó tenyésztő edényhez.

Elektrofiziológia

A CHO sejtekben heterológ módon kifejezett Kir2.1 ionáramokat teljes-sejt patch clamp technika voltage clamp módjával regisztráltuk. A transzfekció után 48 órával, a tranziensen transzfektált CHO sejteket tripszinizáltunk és növekedési médiumot tartalmazó szérummal mostuk át. A sejteket kitapasztottuk egy fürdőben, melyhez egy invert fluoreszcens mikroszkóp (Olympus IX51) csatlakozott, ami a GFP fluoreszencia észlelését tette lehetővé. A sejteket normál Tyrode oldattal szuperfundáltuk, mely 142 mmol/l NaCl-t, 0.4 mmol/l NaH₂PO₄-t, 4 mmol/l KCl-t, 0,53 mmol/l MgSO₄-t, 1,8 mmol/l CaCl₂-t, 5,5 mmol/l glucose-t, és 5 mmol/l HEPES 5-t tartalmazott, NaOH-val 7,4-re korrigált pH-n. A mikropipettákat

borosziliát üveg kapillárisból készítettük (Clark Electromedical Instruments, Pangbourne, Reading, UK) microprocesszor kontrollált horizontális húzó (Sutter Instruments, Novato, CA) segítségével. Az elektródák ellenállása 2 és 3 MOhm között volt, pipetta oldattal feltöltött állapotban, mely 110 mmol/l KOH-t, 40 mmol/l KCl-t, 10 mmol/l K₂ATP-t, 5 mmol/l HEPES-t, 5 mmol/l EGTA-t, 0,1 mmol/l MgCl₂-t tartalmazott, aszparaginsavval 7,2-re korrigált pH-n. Az áramokat 37°C-on a GFP pozitív sejtekről Axopatch 200B patch-clamp erősítővel (Axon Instruments, Union City, CA) rögzítettük és 333 kHz analóg-digiális konverterrel (Digidata 1322A, Axon Instruments) digitalizáltuk a pClamp software (pClamp10.3, Axon Instruments) segítségével. A Kir2.1 áramokat lépcsős impulzusokkal váltottuk ki, -140 és +40 mV közötti tartományban, 10 mV–os emelkedésekkel a -90 mV-os induló potenciálról. A teljes sejt áram amplitudók a 300 ms-os lépcső impulzus végén lettek mérve. Az áramsűrűség az áramamplitúdó és a sejt ellenálás hányadosaként lett meghatározva.

Immunhisztokémia

A KCNJ2 over-expresszált plazmidokkal transzfektált CHO sejteket 48 órával a transzfekció után tripszinizáltuk, majd üveg fedőlemezre szélesztettük és hagytuk kitapadni 6 órán keresztül. A szélesztett sejteket 4%-os formaldehiddel fixáltuk és 5%-os szarvasmarha szérum albumint (Sigma-Aldrich, St Louis, MO, United States) és 0,01% Tween 20-at (Sigma-Adrich) tartalmazó PBS-sel blokkoltuk. Az immunfestést Kir2.1-es antitest (1:100 higítás, Alomone, Jerusalem, Israel) 4°C-os éjszakán át inkubációjával végeztük, melyet 1 órán át tartó FITC-konjugált anti-rabbit IgG-vel (1: 600 dilution, Dako, Glostrup, Denmark), szobahőmérsékleten történő inkubáció követett. Az immunfestés specifitását negatív kontrollok segítségével vizsgáltuk, mely ez esetben K⁺ csatorna szabályzó minK alegységet overexpresszáló sejtek jelentették. Minden sejt esetében a immunfestést párhuzamosan ugyanazzal az antitesttest oldattal és reagenssel végeztük, annak érdekében, hogy minimalizáljuk a mintáról mintára kialakuló variabilitást. A fluoreszcens képeket lézer pásztázó konfokális mikroszkóppal rögzítettük (Olympus, FV1000, Olympus, Tokyo, Japan), 40x-es nagyítású objektívvel, konstans paraméterekkel. A immunfestést jól megörző területeket kézzel választottuk kis és ImageJ szoftverrel (v1.48, http://imagej.nih.gov/ij/) analizáltuk. A Kir2.1 fehérje relatív sejtbeli mennyiségét tükröző teljes pixel intenzitást a bináris maszkok pixel intenzitásaiból számoltuk ki, melyeket az eredeti konfokális képek intenzitás küszöbértékeiből generáltunk. Hogy megkapjuk a Kir2.1 fehérjék cytoplazmához viszonyított, membrán régióban elhelyezkedő relatív mennyiségét, a pixel intenzitásokat a sejtek két széle közötti 3 pixel (1.2µm) széles sávjában vizsgáltuk. A membrán régiót a sejt szélétől számított 6 pixel (2.4µm) mély területként definiáltuk (az első, nem nulla értéket felvevő pixeltől számítva) a sejt mindkét oldalán, a teljes pixel intenzitást pedig a sejt két vége közötti pixelekből kalkuláltuk.

Adatgyűjtés és analízis

Az ionáramok regisztrátumait Clampfit 10.3-al (Axon Instruments) szoftverrel analizáltuk. A statisztikai analíziskor egy-változós ANOVA-t alkalmaztunk, melyet Graphpad Prism 5.0 (GraphPad Software, La Jolla, CA, United States) szoftverrel számoltunk. Amennyiben szignifikáns különbségeket észleltünk a variancia analíziskor, akkor post-hoc tesztet végeztünk a Dunnett módszer szerint. Dózis dependenciát lineáris trendhez alkalmas posthoc teszttel végeztünk, melyet Graphpad Prism 5.0 szoftver számolt. A csoportok adatait átlag \pm SEM módon jelenítettük meg, P<0.05 indikálta a statisztikai szignifikanciát.

APPENDIX VI. A *HCN4* c.1737+1 G>T mutációt hordozó családtagok szívfrekvencia válaszának és szívfrekvencia variábiltás paramétereinek meghatározása

24-órás Holter monitorozás

A 24-órás Holter monitorozást 9 érintett és 7 nem érintett családtagon végeztük el, mely során kereskedelmileg elérhető Holter monitorozásra szolgáló rendszereket használtunk (ArguSys++, Innomed Medical, Budapest, Magyarország). A minimum, maximum és átlag szívfrekvencia értékeket óránként mértük, és a 24-órás felvétel egész időtartamára nézve, illetve 6 órás időintervallumokra (éjjel: 0-6 óra, reggel 6-12 óra, délután: 12-18 óra, este: 18-0 óra) nézve átlagoltuk. A szívfrekvencia értékeket emellett egyéni, 1 órás intervallumokban is vizsgáltuk.

Terheléses vizsgálat

A futópadon végzett terheléses vizsgálatot 9 érintett és 7 nem érintett családtagon végeztük el, kereskedelmileg elérhető futópadon, Bruce protokoll szerint. A vizsgálat 5 perces pihenő periódus után kezdődött. A terhelés során kor alapján megbecsült, maximális szívfrekvencia (age predicted maximal heart rate, APMHR) meghatározására az APMHR= 220/min életkor (év) képletet használtuk. A szívfrekvencia rezerv (heart rate reserve, HRR) százalékos értékét az (elért maximális szívfrekvencia/APMHR) x100 formulával számoltuk ki. A korrigált szívfrekvencia rezerv százalékos értékét szintén meghatároztuk [corrected heart rate reserve. cHRR (%): (elért maximális szívfrekvencia-nyugalmi szívfrekvencia)/(APMHR-nyugalmi szívfrekvencia)x100]. A chronotrop kompetenciát a >80% szívfrekvencia rezerv, vagy >80% korrigált szívfrekvencia rezerv értékében határoztuk meg.³⁰⁷

A szívfrekvencia variabilitás értékelése

A szívfrekvencia variabilitás (HRV) paraméterei mind szigorúan ellenőrzött 5 perces EKG felvételek alapján, mind pedig konvencionális, 24-órás Holter EKG felvételek alapján lett kiértékelve. Az 5 perces EKG regisztrátumokat, 12 vezetéses EKG felvételeket folyamatos fekvő helyzetben rögzítettük, melyet 5 perces, csukott szemmel, fekvő helyzetben eltöltött pihenő szakasz előzött meg. Az EKG elvezetésekből származó jeleket digitalizáltuk, 2000 Hz-es mintavételi rátával, egy többcsatornás adatgyűjtő rendszert használva (Cardiosys A01 szoftver, Experimetria Ltd., Budapest, Magyarország; MDE Heidelberg GMBH, Heidelberg, Németország). Minden analízis részletesen, kifejezett figyelemmel lett átnézve, ezzel is biztosítva, hogy csak egyenletes kezdettel jelentkező N-N ütések kerüljenek be a HRV vizsgálatába. A HRV paramétereit az 5 perces felvételeket felhasználva, a szabadon elérhető Kubios szoftver (http://kubios.uef.fi/) segítségével számoltuk, míg a 24-órás felvételekhez a Holter rendszer analizáló programját használtuk. Az idő-domén (SDNN, SDANN, ASDNN, rMSSD, pNN50%) és frekvencia-domén (total power, very low frequency power, low frequency power and high frequency power) paraméterek mind az 5 perces, mind a 24-órás felvételekből kerültek kiszámításra. A nem-lineáris HRV értékek, az

RR távolságok Poincaré plot-jából meghatározott SD1 és az SD2 értékek, melyek az szívfrekvencia ütésről-ütésre számított instabilitását jellemzi, szintén az 5 perces felvételekből lett kiszámítva.

Statisztika

Az összes adatunkat átlagként±szórás formában fejeztük ki. A betegek és a kontroll személyek közötti összehasonlításhoz, a tanulmány változói szempontjából, a Student's t test független mintáit használtuk fel, mint normális eloszlási paraméter. A normális eloszlást Kolmogorov-Smirnov teszttel erősítettük meg. A kategorikus változók esetében khi négyzet próbát alkalmaztunk. A statisztikai analízist a MedCalc szoftver csomagjával (ver. 14.12.0) végeztük el. A statisztikai szignifikancia küszöböt p<0.05-nek határoztuk meg.



APPENDIX VII: A HCM-es betegcsoportban észlelt *MYBPC3* génmutációk elektroferogramjai

34. ábra. A HCM-es betegcsoportban észlelt MYBPC3 génmutációk elektroferogramjai. Panel A: C>T tranzíció a 33-as exonban a H 16.0 betegben (c.3697C>T), mely p.Gln1233Ter nonszensz (stop codon) mutációhoz vezet. Panel C: G>A tranzíció a 7-es exon/intron határon a H 11.0 betegben (c.821+1G>A), 'splice site' mutációhoz vezetve. Panel E: CT 2-bp deléció a 27-es exonban a H65.0 betegben (c.2864_2865delCT), mely p.Pro955ArgfsTer95 mutációhoz vezet. A mutációk piros kerettel vannak kiemelve. Panel B, D és F a megfelelő normál szekvenciákat mutatják.



35. ábra. A HCM-es betegcsoportban észlelt MYBPC3 génmutációk elektroferogramjai. Panel A: GT 2-bp mikrodeléció a 18-as exonban a H 92.0 betegben (c.1776_1777delGT), mely p.Ser593ProfsTer11 mutációhoz vezet; Panel C: ACT 3-bp mikrodeléció a 31-es exonban a H 76.0 betegben (c.3407_3409delACT), mely egy aminosav delécióhoz, p.Tyr1136del mutációhoz vezet; Panel E: GT 2-bp mikrodeléció a 4-es exonban a H 55.0 betegben (c.431_432delGT), mely p.Gly144AlafsTer8 mutációhoz vezet. A mutációk piros kerettel vannak kiemelve. Panel B, D és F a megfelelő normál szekvenciákat mutatják.

APPENDIX VIII: Az azonosított *MYBPC3* génmutációt hordozó index betegek részletes körtöténetei

1. c.3697C>T, p.Gln1233ter mutáció

A gén p.Gln1233ter mutációját egy 49 esztendős korában elhunyt nőbetegben azonosítottuk. A proband kórelőzményében lényeges belgyógyászati megbetegedés nem szerepelt. Panaszai 43 éves korában, első észlelése előtt egy évvel kezdődtek fáradékonyság, lábdagadás formájában. EKG-ján sinus ritmus, bal anterior hemiblokk, bal pitvari terhelés, normális PQ és QT intrevallum, V1-3 elvezetésekben jelzett ST eleváció, V1-6 elvezetésekben mély S hullám, I-aVL elvezetésekben jelzett ST eleváció mellett T negativitás, II-III-aVF elvezetésekben ST depresszió vot megfigyelhető. Echocardiographiás vizsgálata aszimmetrikus septum hypertrophia képében megnyilvánuló (interventrikularis septum: 32 mm, hátsó fal: 9 mm) HCM-et igazolt, tágabb bal pitvarral (45 mm), szűk bal kamrai átmérőkkel (BKEDD: 39 mm, BKESD: 20 mm), jó globális bal kamra funkcióval, kiáramlási grádiens és systolic anterior motion (SAM) jelenség nélkül, jelzett mitrális insufficientiával. Kezdetben béta blokkoló, majd retard verapmail terápia mellett rendszeres ambulanter megjelenésekor időnkénti palpitatioérzés mellett panaszai progressziót nem mutattak. Sinus ritmusban volt, mellkasi fájdalom, fulladás, eszméletvesztés követése alatt nem jelentkezett. Echoparamétereiben az évek során a septum vastagság csökkenését, a bal pitvari és a bal kamrai átmérők enyhe növekedését lehetett észlelni, de bal kamrai dilatatio nem alakult ki. Negyvenkilenc éves korában, hat éves utánkövetés után otthonában hirtelen eszméletét vesztette, s négy napos intézti észlelés után meghalt. Boncolásakor hypertrophizált, 490 g súlyú szívet találtak, régi myocardium hegesedéssel, melyhez bal kamrai thrombozis társult. A balkamrai thrombozis embolizációhoz vezetett a nyúltvelőben, a jobb vesében és a májban. hasonlóképpen thromboembolizáció volt észlelhető a bal tüdőfélben, melynek forrása a kismedencei vénás plexus phlebothrombozisa volt. Szövettani vizsgálattal a szívizom kimetszésekben HCM-re jellemző 'myofiber disarray'-t, valamint myocyta-hypertrophiát, kiterjedt fibrózist és kisérbetegséget lehetett észlelni. Családi anamnézise szerint édesanyja 55 éves korában exitált collum-carcinoma miatt, édesapja 66 éves korában halt meg, közelebbről nem ismert "szívbetegség" következtében.

2. c.821+1G>A mutáció

A második kóroki *MYBPC3* mutációt egy 54 esztendős férfibetegben azonosítottuk, akit először 24 éves korában, mellkasi fájdalom miatt észleltünk klinikánkon, melynek hátterében HCM-et diagnosztizáltunk, mérsékelt septum hypertrophiával (maximális bal kamrafal vastagság 21 mm), 'systolic anterior motion' (SAM) jelenséggel. A beteg kórtörténetéből kiemelendő, hogy a HCM-en kívül veleszületett süketnémaságban is szenved. Utolsó kontrolljakor, 53 éves korában 22 mm-es septumvastagságot, megnagyobbodott bal pitvart (61 mm), megnagyobbodott bal kamrai paramétereket

(BKESD: 59 mm, BKESD: 36 mm), csökkentebb bal kamrai ejekciós frakciót észleltünk (48%), a SAM eltűnésével, pitvarfibrilláció kifejlődése mellett.

Mutációanalízise a *MYBPC3* gén 7-es exon és intron határán egy, az exon donor splice-siteját érintő G-A tranzíciót azonosítottunk (c.821+1G>A). A mutáció az Eco72I nevű restrikciós endonukleáz felismerési helyét is érinti, mely alapján a mutációt endonukleázos emésztéssel igazolni tudtuk.

3. c.2864_2865delCT, p.Ala955fsTer95 mutáció

A harmadik *MYBPC3* génmutációt (c.2864_2865delCT, p.Ala955fsTer95) egy 68 esztendős nőbetegünkben találtuk, akit először 54 évesen észleltünk klinikánkon mellkasi fájdalom miatt, melynek hátterében echocardiographiával középsúlyos bal kamra hypertrophiával járó (maximális bal kamrafal vastagság 26 mm) non-obstruktív HCM igazolódott. Rizikóstratifikációja alacsony rizikójú betegséget jelzett. A beteg a kombinált β-blokkoló és a kálcium-csatorna blokkoló terápia mellett kielégítő klinikai állapotban van, legutolsó kontrolljakor lényegi progresszió nem mutatkozott. Családjában egy testvére is HCM-ben szenved. Molekuláris genetikai vizsgálattal a *MYBPC3* gén 25-ös exonjában egy 2 bázispárnyi CT mikrodeléciót azonosítottunk (c.2864_2865delCT). A mutáció a kodonhatárok eltolásával járó frame-shift mutáció, amelyről az valószínűsíthető, hogy a 955-es pozícióban meglévő normális alanin aminosav után 94 aberráns aminosav épül be a fehérjeláncba, majd a transzláció ezen a ponton egy rejtett stop kodon miatt leáll.

4. c.1776_1777delGT, p.Ser593ProfsTer11 mutáció

A negyedik *MYBPC3* génmutációt egy 43 esztendős férfibetegben azonosítottuk, akinek a betegségére nyugalomban jelentkező mellkasi fájdalmak, dyspnoe és pre-syncopés panaszok következtében derült fény. Echocardiographiás vizsgálata enyhe septum hypertrophiát (16 mm), nem szignifikáns bal kamra kiáramlási grádienst mutatott. Az évek során megfigyelhető volt betegségének dilatatív fázisba történő átalakulása, a bal kamrai paraméterek növekedésével és a bal kamrai ejekciós frakció csökkenésével. Utolsó kontrolljakor 15 mm-es septumvastagságot, 55 mm-es bal pitvari átmérőt, 55 mm-es bal kamrai végdiasztolés, 44 mm-es bal kamrai végszisztolés átmérőt észleltünk, 31%-os bal kamrai ejekciós frakció mellett, pitvarfibrilláció kialakulásától kísérten. Halála 59 esztendős korában, hirtelen következett be. A molekuláris genetikai analízis során a *MYBPC3* gén 18-as exonjában egy 2 bázispárnyi GT mikrodeléciót találtunk (c.1776_1777delGT). Ezen mutáció is a kodonhatárokat eltoló frame-shift mutáció, amelyről az valószínűsíthető, hogy az 592-es pozícióban meglévő normális lysin aminosav után 11 darab aberráns aminosav épül be a fehérjeláncba, majd a transzláció ezt követően is egy rejtett TGA stop kodon miatt leáll.

5. c.3407_3409delACT, p.Tyr1136del mutáció

A gén p.Tyr1136del mutációját egy 56 éves korában hirtelen szívhalállal exitált férfibetegben észleltük. A beteg észlelésére akcidentálisan észlelt szívzörej kapcsán került

sor, echocardiographiája jelentős aszimmetrikus septum hypertrophiát mutatott (28 mm), nem szignifikáns (18 Hgmm) kiáramlási grádienssel. Rizikóbecslése során alacsony rizikóprofilt találtunk, de észlelése során két alkalommal is terhelés hatására jelentkező eszméletvesztéses rosszulléte zajlott. Halála 56 esztendős korában, hirtelen következett be. Mutációanalízise során a *MYBPC3* gén 31-es exonjában egy 3 bázispárnyi ACT mikrodeléciót azonosítottunk (c.3407_3409delACT). A mutáció érdekes módon csupán egyetlen aminosavnak, az 1136-os pozíciójú tyrozinnak a deletálódásával járt (p.Tyr1136del).

6. c.431_432delGT, p.Gly144AlafsTer8 mutáció

A *MYBPC3* gén p.Gly144AlafsTer8 mutációját egy 40 éves korában HCM-val diagnosztizált nőbetegben igazoltuk, ki mellkasi fájdalom és légszomj miatt került klinikai észlelésre. Echocardiographiás vizsgálata 28 mm-es maximális bal kamrafal vastagságot mutatott, non-obstruktív HCM képével. Utánkövetése során 43 Hgmm-es bal kamra kifolyótraktus obstrukció kialakulását figyeltük meg, következményes bal pitvari megnagyobbodással (53 mm).

Genetikai vizsgálata a *MYBPC3* gén 4-es exonjában igazolt egy GT mikrodeléciót (c.431_432delGT). A mutáció következtében 8 aberráns aminosav beépülését követően rejtett stop kodon aktiválódás miatt a 143-as pozícióban normálisan meglévő aszparagin után a transzláció vélhetően terminálódik.

APPENDIX IX: Az azonosított *GLA* génmutációt hordozó index betegek részletes kórtörténetei

p.Tyr397Stop mutáció

A második betegben a GLA gén 7. exonjában, a cDNS 1191. pozíciójában egy T-G tranzíciót észleltünk (c.1191T>G), mely a 397. kodonban tirozint kódoló triplet Stop kodonra való változásával járt (p.Tyr397Stop, nonsense mutáció). Az azonosított p.Tyr397Stop az irodalomban eddig még nem közölt, novel mutáció. A mutáció feltehetőleg a leolvasási keret megszakadását okozza, melynek következtében egy rövidebb, csonkolt fehérje jön létre, melynek funkciója nem megfelelő.

Az első észlelésekor 47 éves nőbeteg korábbi anamnézisében ismert és kezelt hypercholesterinaemia szerepelt. Egy órán belül spontán szűnő látászavarral, végtagremegéssel, végtagzsibbadással, beszédzavarral járó tünetcsoport kapcsán került észlelésre, melynek hátterében akut koponya CT és neurológiai vizsgálat alapján jobb a. cerebri media területi keringészavart, TIA-t véleményeztek. Nyaki erek Doppler vizsgálata kóros eltérést nem mutatott. EKG-n sinus ritmus, normál tengelyállás, bal kamra hypertrophia jelei látszottak, strain jeleivel, V3-6 elvezetésekben kifejezett negatív T hullámokkal. Echocardiographia koncentrikus bal kamra hypertrophiát igazolt, 15 mm-es septum, 13 mm-es hátsó fal vastagsággal, jó globális bal kamra funkcióval, kifejezett diasztolés diszfunkció jeleivel (emelkedett E/E' arány: >15, nagyobb bal pitvar). Szív MRI vizsgálat során a kamra izomzatban késői kontraszthalmozásra utaló eltérés nem volt látható.

Részletes kivizsgálása során laborleleteiben normális vesefunkciós paraméterek mellett proteinuria igazolódott. Szemészeti vizsgálattal mindkét oldali cornea verticillata-t lehetett észlelni. Bőrgyógyászati vizsgálattal angiokeratoma nem igazolódott. Koponya MRI multiplex fehérállományi léziókat és tágult koponyaalapi ereket írt le. Fül-orr-gégészeti szakvizsgálat spontán vesztibularis tüneteket nem talált. A beteg lysoGb3 szintje emelkedett volt (9,41 ng/ml, referencia <1,6 ng/ ml).

A betegnél ACE gátlót és béta blokkolót tartalmazó konzervatív terápia mellett enzimpótló kezelés indult (agalzidáz alfa), mely mellett a beteg klinikai státusza nem progrediált.

A család szűrésre során további 1 nő és 1 férfi családtag bizonyult érintettnek.

c.548-57_- 56dupTA mutáció

A harmadik betegben igazolt variáns egy, a gén 3. intronjában található két bázispár duplikáció volt (c.548-57_-56dupTA). A c.548-57_-56dupTA variáns szintén korábban még nem közölt heterozigóta variáns a *GLA* gén 3. intronjában. Predikciós analízis alapján a variáns hatása neutrálisnak volt tartható, a mRNS 'splicing'-jára feltételezett közömbös hatás miatt. Utóbbi alapján a variáns inkább 'bizonytalan hatású variáns'-nak ('variant of unknown significance', VUS)-nak tartható, bár a beteg kórszövettani vizsgálata Fabry betegségre jellemző eltéréseket igazolt.

A variánst egy atípusos, rapidan progrediáló, restriktív cardiomyopathiában szenvedő, 40 éves nőbetegben észleltük. A beteg systemas lupus erythematosus (SLE) miatt állt gondozás alatt, laborjaiban észlelt nekroenzim emelkedés hátterében kezdetben lényegi kardiális eltérés nem igazolódott, echocardiographia során megtartott systoles funkció mellett enyhe diastoles dysfunctio jeleit láttuk. Ismétlődő eszméletvesztései hátterében III. fokú AV-blokk igazolódott, mely miatt pacemaker implantációt végeztek. Szívelégtelensége a terápia ellenére gyorsan progrediált, fél év elteltével NYHA I. stádiumból NYHA III. stádiumba került. Echocardiographia ekkor már súlyosan károsodott diastoles funkciót mutatott, laborleleteiben igen magas, 7982 pg/ml NT-pro-BNP értékekkel. Szívizombiopszia történt, mely Fabry-szerű cardiomyopathiát véleményezett. A konzervatív terápia ellenére rapidan progrediáló állapot miatt szívtranszplantációs listára került, majd átmeneti VAD kezelést követően sikeres szívtranszplantáció történt, azonban rejectio lépett fel, majd minden terápiás erőfeszítés ellenére a beteg exitált.

p.Glu358Lys mutáció

A negyedik beteg esetén a GLA gén 7. exonjában egy G-A tranzíció volt megfigyelhető (c.1072G>A), melynek eredményeként a 358. kodonban a savas glutaminsavat kódoló triplet bázikus lizinre változott (p.Glu358Lys).

Az első észlelésekor 28 éves nőbeteg korábbi anamnézisében tinnitus ill. chr. tonsillitis miatti tonsillectomia szerepelt. Szembe került idegen-test miatti szemészeti szakvizsgálatakor cornea verticillata-t észleltek, mely miatt kivizsgálása indult. Utóbbi során kórosan alacsony alfa galactosidase enzimaktivitás értéket észleltek (3,7 nmol/mg/h, norm: >15,6 nmol/mg/h).

Részletes kivizsgálásakor EKG-n sinus ritmust, normális PQ és QTc távolságot, keskeny QRS szélességet észleltünk, III elvezetésben lapos, negatív T hullámokkal. Echocardiographiás vizsgálattal normális tágasságú szívüregeket, jó globális bal kamra funkciót, jelzett mitralis insufficientiat találtunk, szegmentális falmozgászavar nélkül, 9 mm-es maximális bal kamra fal vastagsággal. Szív MR történt, mely bal kamra hypertrophiát nem igazolt, késői kontraszt halmozódás sem látszódott.

Neurológiai és nephrológiai szakvizsgálata Fabry kórra utaló eltérést nem igazolt, laborleleteiben lényegi kóros eltérés nem igazolódott.

APPENDIX X. Az Andersen-Tawil szindrómát okozó *KCNJ2* Val302del génmutáció funkcionális jellemzése

A Kir2.1 fehérje membrántranszportja

Egy korábbi közlés szerint a Kir2.1 fehérje valin 302-es aminosavját érintő misszensz mutáció az érintett fehérje membrán transzportját károsítja. Ennek megfelelően, először a vad típusú (WT) és Val302del mutáns Kir2.1 szubcelluláris lokalizációját vizsgáltuk heterológ expressziós rendszerben. A WT (1.5 μ g), Val302del (1.5 μ g) vagy a kettő keverékéből álló cDNS-ekkel (mindkettőből 1.5 μ g) transzfektált CHO sejtek fluoreszcens képe a Kir2.1 fehérje eloszlását hasonlónak mutatta, erős fluoreszcens jellel a membrán régióban, míg küszöbérték alatti jellel a cytoplazma régióban (*36. ábra, A panel*). A mind a membrán, mind a cytoplazma régiót tartalmazó teljes sejt fluoreszencia intenzitás konzisztens volt a transzfekcióhoz felhasznált cDNS mennyiségével (*36. ábra, B panel*), míg a membrán régióban megfigyelt fluoreszcens jel intenzitás a teljes mennyiséghez viszonyítva szignifikánsan nem különbözött a csoportokban (WT: 0.79; Val302del: 0.84; WT + Val302del: 0.77), ezzel alátámasztva, hogy Val302del Kir2.1 fehérje membrán transzportja normális (*36. ábra, C panel*).



36. ábra A mutáns Val302del Kir2.1 membrán transzportja. A: Konfokális képek a vad típus (WT), ATS mutáns (Val302del) vagy az egyenlő mennyiségő WT és Val302del cDNS-el transzfektált CHO sejtekről. A transzfektált sejteket 6 órával az immunfestés fixációja előtt szélesztettük a fedőlemezen. Az immunfestés specificitását a K⁺ csatorna minK alegységét szuperexpresszáló (CTL) plazmidokkal transzfektált festés verifikálja. B: A teljes sejt pixel intenzitások jól mutatják a Kir2.1 relatív expresszióját. Átlag ± SEM értékek láthatóak. n=sejtek száma, * a statisztikai szignifikanciát mutatja (P<0.05), ns: nem szignifikáns. C: Kir2.1 fehérje eloszlása a sejt membrán és a citoplazma között. Átlag ± SEM intenzitások a membrán régiókban a teljes pixel intenzitásokhoz viszonyítva; n = analizált sejtek száma

A Val302del allél funkcionális karakterizálása

A következőkben a Val302del mutáció Kir2.1 áram karakterisztájára gyakorolt hatását vizsgáltuk CHO sejten alapuló expressziós rendszerben. A CHO sejteket WT, Val302del, vagy a kettő 3:1 vagy 1:1 moláris arányú plazmidjaival transzfektáltuk, konstans teljes DNS tartalmat fenntartva a csak GFP-t hordozó plazmid transzfekciójával. A WT allélt expresszáló sejtek erős áramot mutattak kifejezett befelé egyenirányítással, míg a Val302del plazmiddal transzfektált sejtek nem mutattak az háttérzajon kívül más áramot, a mutáció 'loss of function' jellegére utalóan (37. ábra, A és B panel). Mivel a proband a Val302del mutációra nézve heterozigótának bizonyult, ezért a következőkben a WT és Val302del plazmidok keverékével transzfektált sejtek áramait karakterizáltuk. Az áram-feszültség karakterisztika jellegzetes volt a Kir2.1-re a WT cDNS-el transzfektált sejtekben (Schram, Pourrier, Wang, White, and Nattel, 2003), míg a WT-vel és Val302del-el egyenlő arányban transzfektált sejteknek szignifikánsan csökkent az áram sűrűsége a legtöbb feszültségértéken, mutatva a Val302del Kir2.1 áramaira kifejtett domináns negatív hatását (37. ábra, A és B panel). Megemlítendő, hogy a WT és mutáns plazmidd 3:1 moláris arányában végzett transzfekciónál az eredményezett áram sűrűsége (WT + Val302del 3:1, -152 pA/pF -140 mV-nál és 3 pA/pF -60 mV-nál) szignifikánsan alacsonyabb volt a WT-hez (WT, -342 pA/pF at -140 mV és 15 pA/pF -60 mV-nál, P<0.05 ANOVA-val) képest és szignifikánsan magasabb volt az 1:1 moláris arányban transzfektált két cDNS-hez képest (WT + Val302del 1:1, -38 pA/pF at -140 mV and -2 pA/pF -60 mV-nál, P<0.05 Student-féle t-teszttel; 37. *ábra*, *C panel*). Szignifikáns lineáris trend volt megfigyelhető a négy csoport esetén (P<0.05) -140 és -60 mV-nál egyaránt, mely a Val302del mutáns alegység Kir2.1 áramra kifejtett dózis dependens gátló hatására utal.



37. ábra A Val302del mutáció domináns negatív hatása vad típusú (WT), ATS mutáns (Val302del), vagy különböző moláris arányú WT és Val302del plazmidokkal (WT+Val302del 1:1 és WT+Val302del 3:1) transzfektált CHO sejteken. A: Reprezentatív teljes sejt Kir2.1 áram felvételek. B: Áram-feszültség összefüggés a WT (zárt kör), Val302del (üres háromszög) és WT/val302del (1:1: tele kör, 3:1: üres karika) csoportok esetén. *, # és § mutatják a statisztikai szignifikanciát (P<0.05) a Val302del, WT+Val302del 1:1 és WT+Val302del 3:1 csoportokat illetően, a WT csoporthoz képest. C: Az áram sűrűségek statisztikai analízise, melyeket -140 és -60 mV-on vettünk fel. Átlag ± SEM adatok. *statisztikailag szignifikáns különbség (P<0.05) a WT csoporthoz képest, a Dunnett-féle post-hoc teszt; #statisztikailag szignifikáns különbség (P<0.05) a WT+Val302del 1:1 csoporthoz képest, Student-féle t-teszt.</p>