

بررسی میزان آپوتوزیس طی افزایش سن در کاردیومیوسیت‌های بطنی موش صحرایی

یوسف دوستار^۱، فرهاد قدیری صوفی^۲، ناصر احمدی اصل^۲، محمدرضا علیپور^۲

^۱استادیار، گروه پاتولوژی، دانشکده دامپزشکی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد تبریز
^۲استادیار، گروه فیزیولوژی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی تبریز

چکیده

سابقه و هدف: افزایش میزان استرس اکسیداتیو یکی از عوامل آسیب‌رسان در ساختار و عملکرد سلولی می‌باشد و بافت‌هایی نظیر قلب که تقسیم سلولی ندارند، نسبت به سایرین بیشتر به آسیب‌های حاصله از استرس‌های اکسیداتیو حساس هستند. هدف از مطالعه حاضر بررسی تغییرات آپوتوزیس طی افزایش سن در کاردیومیوسیت‌های موش صحرایی بود.

روش بررسی: در این پژوهش تجربی چهل و هشت موش صحرایی (رت) نر سه ماهه از نژاد ویستار با میانگین وزن 230 ± 14 گرم بصورت تصادفی انتخاب و در چهار گروه ۱۲ تایی و در سنین ۶، ۹، ۱۲ و ۱۵ ماهگی تقسیم شدند. قلب ۶ رت جهت بررسی آپوتوزیس به روش تانل جدا گردیده و در فرمالین ۱۰ درصد فیکس گردید. قلب ۶ رت دیگر نیز جدا شده و با Ice-cold saline شستشو و سپس هوموژنیزه گردیده و سوپرناتانت جهت بررسی میزان آپوتوزیس با استفاده از روش الایزا مورد استفاده قرار گرفت. یافته‌ها: نتایج حاصل از بررسی آپوتوزیس به روش الایزا و تانل حاکی از افزایش میزان سلول‌های آپپتوتیک با افزایش سن در دو گروه ۱۲ و ۱۵ ماهه در مقایسه با گروه ۶ ماهه بود (به ترتیب $p < 0.05$ و $p < 0.01$). در بررسی آپوتوزیس به روش تانل، افزایش معنی‌دار میزان آپوتوزیس در گروه ۹ ماهه در مقایسه با گروه ۶ ماهه مشاهده شد ($p < 0.05$).

نتیجه‌گیری: یافته‌های مطالعه حاضر نشان داد که سن حیوانات فاکتور مهمی در افزایش آپوتوزیس بافت قلب می‌باشد.

واژگان کلیدی: آپوتوزیس، قلب، موش صحرایی، پیری.

مقدمه

آپوتوزیس فرآیندی بیولوژیک است که اساساً از کرم‌ها به پستانداران رسیده است (۱-۳) و به شدت توسط یک برنامه خودکشی کدگذاری شده داخلی که مستلزم تنظیم هماهنگ ژن‌های اختصاصی است، تنظیم می‌شود (۴). چندین ویژگی مورفولوژیکی مشخص آپوتوزیس را تعریف می‌کنند که شامل چروکیدگی سلول، متراکم شدن کروماتین، تجزیه DNA در فواصل بین نوکلئوزومی و تشکیل اجسام آپپتوتیک است (۵).

ضرورت رخداد آپوتوزیس در ارگانیسم‌های پرسلولی بطور گسترده‌ای پذیرفته شده است، زیرا این فرآیند برای هوموستاز سلولی مورد نیاز بوده و بدین شکل نقش غیرقابل اجتنابی در رشد جنینی، تجدید شرایط پایدار بافت و دفاع ایمنولوژیک ایفا می‌کنند (۶). به علاوه ثابت شده است که در چندین حالت پاتولوژیک نظیر توموروزن، بیماری‌های خودایمنی، بیماری‌های دژنراتیو عصبی، عفونت‌های ویروسی و ایدز اختلالاتی در تنظیم آپوتوزیس رخ می‌دهد (۷-۹).

تاکنون مطالعات کمی به بررسی وقوع آپوتوزیس در عضلات قلبی افراد بالغ پرداخته‌اند و جهت توجیه قطعی نقش عملکردی یا فیزیولوژیک آپوتوزیس در سلول‌های عضلانی در افراد سالم جوان انجام پذیرفته است (۱۰-۱۲). به همین

آدرس نویسنده مسئول: تبریز، گروه پاتولوژی، دانشکده دامپزشکی، دانشگاه آزاد اسلامی تبریز، دکتر یوسف دوستار (email: vetdoustar@yahoo.com)

تاریخ دریافت مقاله: ۸۷/۱۰/۱۴

تاریخ پذیرش مقاله: ۸۸/۵/۱۸

شکل هنوز مشخص نیست به چه اندازه‌ای آپوپتوزیس در چنین بافت‌هایی رخ می‌دهد. با اینحال آپوپتوزیس در حالات متعدد فیزیولوژیک و پاتولوژیک عضله قلبی نظیر پیری (۱۳-۱۱)، استرس‌های فیزیکی شدید (۱۴)، ایسکمی - خون‌رسانی مجدد (۱۵، ۱۶) و نارسایی قلبی (۱۷، ۱۸) رخ می‌دهد.

با پیشرفت سن از پتانسیل ضربانی و میزان کارایی بافت قلب (تغییرات فشار سیستولیک و کاهش پتانسیل ترمیمی) کاسته می‌گردد. اغلب در سنین پیری، بطن چپ دچار هیپرتروفی گشته و این امر باعث کاهش قطر داخلی بطن چپ و برون ده قلب می‌گردد. تجمع فراوان ماتریکس خارج سلولی در بافت قلب متعاقب مرگ سلول‌های قلبی اتفاق می‌افتد و این موضوع باعث می‌شود سلول‌های باقی‌مانده دچار یک هیپرتروفی جبرانی گردند، در این حالت بر خلاف قلب ورزشکاران تعداد سلول‌های قلبی کمتر شده و این موضوع باعث کاهش قابل توجهی در برون ده قلب و کارایی آن می‌گردد (۱۹). پیری یک موضوع بسیار مهم و مرتبط با کارایی ارگان‌های بدن موجودات زنده می‌باشد و با پیشرفت سن موجود زنده تحت تاثیر فاکتورهای مختلف نظیر پرتوها، مواد شیمیایی و مخصوصا استرس‌های اکسیداتیو با منشا داخلی و خارجی قرار می‌گیرد (۲۳-۲۰) و احتمال اینکه تعداد کثیری از سلول‌های قلبی دچار آپوپتوزیس گردند وجود دارد، بطوری که نتایج مطالعات کاژسترا نشانگر افزایش ۲۰ درصدی آپوپتوزیس در قلب موش‌های ۲۴ ماهه در مقایسه با رت‌های ۱۲ ماهه بود (۲۴). بنابراین بررسی تغییرات مرگ سلولی در بافت قلب متعاقب پیشرفت سن از اهمیت بالایی برخوردار است. هدف از این بررسی تعیین میزان آپوپتوزیس طی افزایش سن در کاردیومیوسیت‌های بطنی قلب موش صحرایی بود.

مواد و روشها

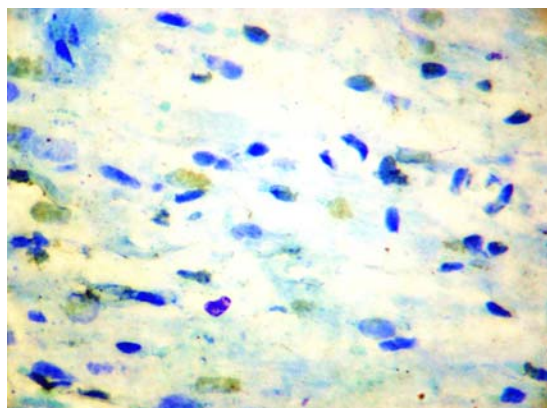
در این مطالعه تجربی، ۴۸ موش صحرایی نر سه ماهه از نژاد ویستار با میانگین وزن 230 ± 14 گرم بصورت تصادفی انتخاب و در مرکز پرورش و نگهداری حیوانات آزمایشگاهی در دمای 22 ± 2 درجه سانتی‌گراد و بدون محدودیت در آب و غذا نگهداری و قبل از دوره ۱۲ ساعته تاریکی-روشنایی (دوره روشنایی از ۸ تا ۲۰) سازگار شدند. مطالعه در چهار گروه ۱۲ تایی و در سنین ۶، ۹، ۱۲ و ۱۵ ماهگی انجام شد. بطوری که در سنین مورد نظر، موش‌ها ابتدا بیهوش و سپس سر آنها جدا و بسرعت قفسه سینه باز گردید. قلب ۶ عدد از هر گروه جهت بررسی آپوپتوزیس به روش تانل جدا و در فرمالین ۱۰

درصد فیکس و جهت انجام مرحله بعد ابتدا از عضله بطن برش عرضی تهیه و جهت بررسی‌های پاتولوژیک به آزمایشگاه ارسال گردید (۲۵). قلب ۶ رت دیگر هر گروه نیز جدا، با Ice-cold saline شستشو و سپس هوموژنیزه و سوپرناتانت جهت بررسی میزان آپوپتوزیس با استفاده از روش الیزا مورد استفاده قرار گرفت. هوموژنیزاسیون و آماده نمودن بافت طبق روش روترمال و همکاران (۲۶) در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد انجام شد. بطوری که ۵۰ میلی گرم از عضله بطن روی یخ در ۱ میلی‌لیتر از بافر لیز کننده سلولی (10mM NaCl، 20% 0.1% Triton، 1.5mM MgCl₂، 20mM HEPES، glycerol، 1mM dithiothreitol، pH 7.4، X-100) هوموژنیزه شده و سپس برای یک دقیقه در ۴ درجه سانتی‌گراد و در ۱۰۰۰ rpm سانتریفوژ و سوپرناتانت جدا گشته و به آن کوکتل مهارکننده‌های پروتئاز (104mM AEBF، 0.08mM 1.5mM bestatin، 2mM leupeptin، aprotinin، 4mM pepstatin A و 1.4mM E-64) محصول Sigma-Aldrich، St Louis، MO با شماره کاتالوگ P8340 اضافه گردید و تا زمان استفاده در ۸۰- درجه سانتی‌گراد ذخیره شد.

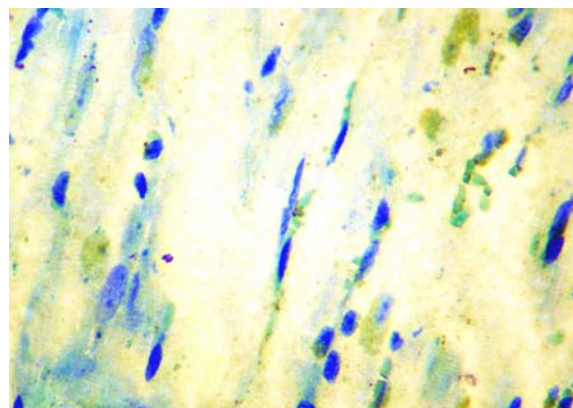
جهت بررسی میزان آپوپتوزیس به روش الیزا، از (Cell death detection ELISA kit (Cat. No: 1544675, Roche, Germany بر اساس دستور کارخانه سازنده کیت استفاده گردید. بطور خلاصه از هوموژن نمونه بعنوان منبع آنتی‌ژن در ساندویچ الیزا با یک آنتی‌بادی مونوکلونال اولیه آنتی‌هیستون موش پوشیده شده در میکروتیتر پلیت و یک آنتی‌بادی مونوکلونال ثانویه آنتی DNA موش مزدوج شده با پراکسیداز استفاده شد. مقدار پراکسیداز در ایمونوکمپلکس بصورت فتومتریک با آنکوباسیون با-3-azino-di-2,2'-ethylnbenzthiazoline sulfonate (ABTS) بعنوان یک سوسترا برای ۱۰ دقیقه در ۲۰ درجه سانتی‌گراد تعیین شد. تغییر در رنگ در طول موج ۴۰۵ نانومتر با استفاده از دستگاه Dynex MRX plate reader اندازه‌گیری‌ها به صورت دوتایی (Duplicate) و در یک روز انجام شد. جهت نشان دادن سطوح مونو و اولیگونوکلئوزوم‌های سیتوزولی، مقادیر به صورت OD405.mgProtein-1 بیان گردید.

تکنیک تشخیصی آپوپتوز با استفاده از کیت تانل (insitu cell death detection kit، POD، کمپانی Roche، ساخت کشور آلمان) به روش زیر انجام شد:

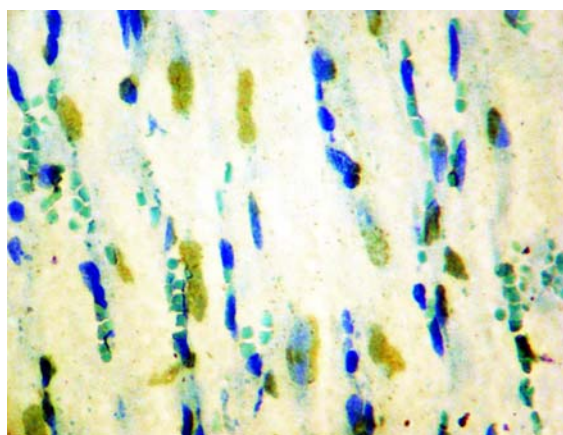
۱- ابتدا مقاطع تهیه شده پس از پارافین زدائی و آب‌دهی با پروتئیناز K مجاور و پس از آنکوباسیون بمدت ۳۰ دقیقه



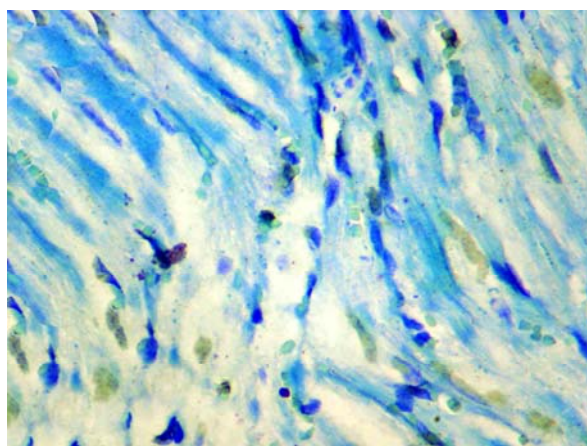
ب



الف



د



ج

شکل ۱- نمای ریزبینی بافت قلب موش صحرایی. در این شکل سلول‌های تئل مثبت مشاهده می‌شوند. الف: ۶ ماهه؛ ب: ۹ ماهه؛ ج: ۱۲ ماهه؛ د: ۱۵ ماهه. (رنگ آمیزی تئل و بزرگنمایی ۴۰)

داده‌های گروه‌های چهارگانه با کمک نرم‌افزار SPSS 13.0 و با استفاده از آزمون آنالیز واریانس یک طرفه (ANOVA) و آزمون Tukey تحلیل شدند.

یافته‌ها

مطالعات میکروسکوپی در مقاطع بافتی گروه‌های مورد آزمایش نشان دادند که با پیشرفت سن روند مرگ سلولی از نوع آپوپتوزیس افزایش می‌یابد. این سلول‌ها از نظر دید میکروسکوپی دارای هسته متراکم، کاریورکتیک و شکل‌گیری هلال کروماتینی بودند. به علت شکل‌گیری فراگمانتاسیون DNA به صورت فراگمانت‌های ۲۰ الی ۱۸۰ جفت بازی، واکنش این سلول‌ها به ترکیب با دی‌آمینوبنزیدين تتراکلراید مثبت و به رنگ قهوه‌ای روشن مشاهده گردیدند. همان‌طور که در شکل ۱ مشاهده می‌شود، با پیشرفت سن حضور سلول‌های تئل مثبت در مقاطع بافت قلب افزایش می‌یابد. آنچه که مسلم است احتمالاً تغییرات دیگری نیز در ساختار سلول‌های

دردمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد با محلول فسفات بافر شستشوگردیدند.

۲- مقاطع بافتی با محلول واکنش‌گر تئل به میزان ۵۰ میکرولیتر به مدت ۶۰ دقیقه در دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد مجاور گردیدند. سپس با محلول فسفات بافر شستشوداده شدند.

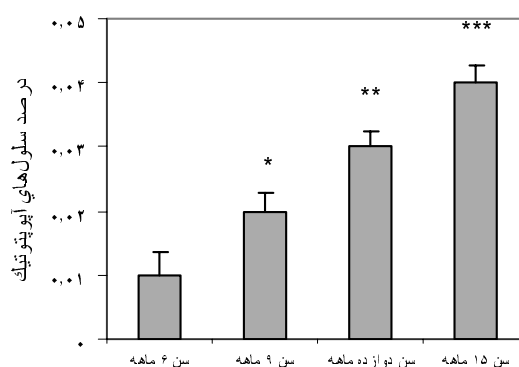
۳- در این مرحله مقاطع بافتی پس از انکوباسیون با محلول کانورتر (۵۰ میکرو لیتر) بمدت ۳۰ دقیقه در دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد با محلول فسفات بافر شستشو و سپس با محلول دی‌آمینو بنزیدين تتراکلراید نیز مجاور گشته و بمدت ۲۰ دقیقه در دمای ۲۵ سانتی‌گراد مجدداً انکوبه گردیدند.

۴- سپس برش‌ها با فسفات بافر شستشو و با تولوئیدین-بلو رنگ‌آمیزی شدند (۱، ۱۰).

جهت بررسی کمی سلول‌های آپوپتوتیک، در ۵ میدان میکروسکوپی بطور تصادفی تعداد سلول‌های آپوپتوتیک تعیین و میانگین آنها بعنوان نسبت سلول‌های آپوپتوتیک به کل سلول‌های بطن چپ قلب بیان شد.

قلبی وجود دارد، اما مطالعات فراساختاری نیاز است تا این موارد مشخص را نماید.

در روش الایزا، سطوح مونو و اولیگونوکلیئوزوم‌های سیتوزولی با پیشرفت سن افزایش معنی‌داری را نشان داد (نمودار ۱). نتایج حاصل از بررسی آپوپتوزیس به روش الایزا، حاکی از رخداد بیشتر آپوپتوزیس با افزایش سن در هر دو گروه ۱۲ و ۱۵ ماهه در مقایسه با گروه ۶ ماهه بود (به ترتیب $p < 0.05$ و $p < 0.01$). بررسی آپوپتوزیس به روش تانل، افزایش معنی‌دار آپوپتوزیس گروه ۹ ماهه را در مقایسه با گروه ۶ ماهه نشان داد ($p < 0.05$).



نمودار ۱- میزان آپوپتوزیس در قلب موش صحرایی بر اساس روش الایزا. مقادیر بصورت میانگین و انحراف معیار نشان داده شده است. * ($p < 0.05$) در مقایسه با گروه ۶ ماهه.

بحث

مطالعه حاضر نشان داد که با پیشرفت سن میزان مرگ سلول‌های قلبی افزایش می‌یابد. با مقایسه نتایج سایر مطالعات دلایل مختلف در بروز این تغییر بافتی تا حدودی قابل بحث و تفسیر می‌باشد. پیری پروسه بسیار پیچیده‌ای است و تغییرات مورفولوژیکی، فیزیولوژیکی، تغییر در سیستم عروق کرونری و ماتریکس خارج سلولی همه در بروز دو الگوی مهم مرگ سلولی نظیر آپوپتوزیس و نکروزیس دخیل هستند.

لاکاتا و همکاران در سال ۱۹۸۷، اورابانک و همکاران در سال ۲۰۰۳ و لری و همکاران در سال ۲۰۰۳ به این نتیجه رسیدند که در سلول‌های پیر بافت قلب، میزان بیان ژن‌های P16/INK4A و P53 افزایش می‌یابد که بدلیل تغییرات در آنزیم تلومراز، سلول روند پیری گرفته و الگوی مرگ سلولی به شکل آپوپتوزیس بارز می‌گردد (۲۷-۲۵). بادی یاک و همکاران در سال ۲۰۰۲ به این نتیجه رسیدند که بیان ژن‌های مولد پروتئین‌های شوک حرارتی HSP70 و همواکسیژناز

افزایش یافته و باعث تغییرات عملکردی در طول زنجیره‌های تنفسی میتوکندریایی نظیر کاهش بیان سیتوکروم C و نشت الکترون‌ها و نهایتاً آسیب‌های اکسیداتیو می‌گردد (۲۸). پارک و همکاران در سال ۲۰۰۵ به این نتیجه رسیدند که در سلول‌های پیر بافت قلب میزان سیگنال‌های القاگر مرگ مرتبط با میتوکندری‌ها افزایش می‌یابد (۲۹). پانديا و همکاران در سال ۲۰۰۶ و ناگ و همکاران در سال ۱۹۸۶ بیان نمودند که در زمان پیری به علت کاهش بیان و عملکرد آنزیم- Sarcoplasmic Reticulum Ca^{++} ATPase و BCL2 القاء آپوپتوزیس اتفاق می‌افتد (۳۱،۳۰). با توجه به نتایج سایر دانشمندان در زمینه استرس‌های اکسیداتیو و آپوپتوزیس بافت قلب در دوران پیری، نتایج مطالعه حاضر نشان می‌دهد که بطور قطع از حدود ۱۲ ماهگی یعنی حدود میانسالی، میزان آپوپتوزیس به شکل قابل توجهی در قلب افزایش می‌یابد که احتمالاً به علت افزایش استرس اکسیداتیو، افزایش بیان ژن‌های مولد P16/INK4A و P53 و کاهش بیان BCL2 می‌باشد (۳۳،۳۲). فانگ و همکاران در سال ۲۰۰۶، یانگ، پورسل، تسوجیتا و همکارانشان در سال‌های ۲۰۰۶ و ۲۰۰۷ (۳۲، ۳۴-۳۶) نیز نتایج مشابهی را بدست آوردند و بیان نمودند که متالوتیونین‌ها با داشتن خواص آنتی‌اکسیدانتی در سلول‌های پیر بافت قلب کاهش یافته و باعث مرگ سلول قلبی از طریق افزایش میزان رادیکال‌های آزاد حاصله از واکنش فنتون می‌گردند. هم‌چنین کاهش آنزیم‌های PKC, AKT و AP1 و افزایش پروتئین‌های مهار کننده سیکل سلولی P21 و P16 باعث مرگ سلول‌های قلبی در زمان پیری می‌گردند. تغییرات در مورفولوژی هسته سلول‌های قلبی که به علت نقص در فیلامان‌های بینابینی C و A که جزء مهم داربست هسته سلول می‌باشد، باعث روشن شدن سیگنال‌های ترمیمی گشته و در اغلب موارد سیگنال‌های مرگ آپوپتوتیک غالب و مرگ سلول اتفاق می‌افتد (۳۸،۳۷). نقص و کاهش پروتئین ۴۳-CONNEXIN که در اتصالات سلول‌های قلبی نقش بسیار تعیین کننده‌ای دارد، بلافاصله با از بین رفتن اتصال بین سلولی سیگنال‌های مرگ سلول از طریق ایجاد سیگنال‌های داخلی اتفاق می‌افتد (۳۲، ۳۴-۳۶). دامنی‌گتی و همکاران وی نیز در سال ۲۰۰۵ به این نتیجه رسیدند که تغییرات در غشاء سلول‌های پیر بافت قلب اعم از کاهش خاصیت ارتجاعی به همراه تغییر در سیگنال‌های آدرنرژیک و آنژیوتانسین نهایتاً ممکن است سلول را در مسیر مرگ آپوپتوتیک با منشاء داخلی قرار بدهد، با اینکه در نتایج ما به بررسی سیگنال‌های آدرنرژیک،

نتایج سایر دانشمندان (افزایش و کاهش بیان ژن‌های مولد آپوپتوزیس در زمان پیری) و مقایسه نظرات آنها با نتایج مطالعه حاضر، بنظر می‌رسد علت افزایش میزان آپوپتوزیس طی روند افزایش سن بیشتر بدلیل افزایش میزان تاثیر رادیکال‌های آزاد اکسیژن و ضعف دفاع آنتی‌اکسیدانتی در زمان پیری باشد (۲۸،۴۰). با توجه به اینکه قلب یک بافت به شدت اکسیداتیو می‌باشد، لذا قابل توجه است که احتمالاً وقوع آپوپتوزیس عضله قلب در مقایسه با بافت‌های دیگر بدن بیشتر باشد. بنابراین به علت افزایش معنی‌دار میزان آپوپتوزیس در بافت قلب از سنین میانسالی توجه بیشتر به مواد آنتی اکسیدان نظیر ویتامین A و E ضروری بنظر می‌رسد.

تشکر و قدردانی

بدین وسیله از همکاران حوزه معاونت پژوهشی دانشگاه آزاد اسلامی واحد تبریز تشکر و قدردانی می‌گردد.

آنژیوتانسین و تغییرات غشاء سلول پرداخته نشده است، اما باید این نتایج را در تفسیر افزایش سلول‌های آپوپتوتیک با پیشرفت سن و پیری یادآور شد (۳۹). با مقایسه نتایج مطالعه حاضر با نتایج مطالعات لایسی و همکاران در سال ۲۰۰۵ این احتمال داده می‌شود که علت افزایش سلول‌های آپوپتوتیک در موش‌های مسن کاهش دفاع اکسیدانتی باشد که گاهی اوقات دلیل آن تغییر در تحت واحدهای پروتئین‌های P47 Phox و P91 Phox وابسته به NADPH OXIDASE سلول‌های قلبی می‌باشد (۳۳).

امروزه مشخص شده است که در بافت‌های غیرقابل تجدید نظیر قلب، افزایش آپوپتوزیس با کاهش توده سلولی و کاهش عملکرد قلب همراه است (۴۰). از طرف دیگر مطالعات زیادی نشان داده‌اند که عوامل مختلفی نظیر سن، ورزش‌های سنگین و کاهش آنتی‌اکسیدان‌ها باعث افزایش استرس اکسیداتیو در قلب می‌شوند و می‌توانند باعث توسعه آپوپتوزیس گردند (۱۴-۱۱). اگرچه تاکنون مطالعه‌ای جهت بررسی میزان آپوپتوزیس طی روند افزایش سن صورت نگرفته است، ولی با استناد از

REFERENCES

1. Ellis RE, Yuan JY, Horvitz HR. Mechanisms and functions of cell death. *Ann Rev Cell Biol* 1999;7:663-98.
2. Yuan J. Molecular control of life and death. *Curr Opin Cell Biol* 1995;7:211-14.
3. Yuan J. Evolutionary conservation of a genetic pathway of programmed cell death. *J Cell Biochem* 1996;60:4-11.
4. Steller H. Mechanisms and genes of cellular suicide. *Science* 1995;267:1445-49.
5. Kerr JF, Wyllie AH, Currie A R. Apoptosis: a basic biological phenomenon with wide-ranging implications in tissue kinetics. *Br J Cancer* 1972;26:239-57.
6. Thompson C B. Apoptosis in the pathogenesis and treatment of disease. *Science* 1995;267:1456-62.
7. Duke RC, Ojcius DM, Young JD. Cell suicide in health and disease. *Sci Am* 1996;275:80-87.
8. Williams GT. Programmed cell death: apoptosis and oncogenesis. *Cell* 1991;65:1097-98.
9. Yuan J, Yankner BA. Apoptosis in the nervous system. *Nature* 2000;407:802-809.
10. Ye H, Cande C, Stephanou NC, Jiang S, Gurbuxani S, Larochette N, et al. DNA binding is required for the apoptogenic action of apoptosis inducing factor. *Nat Struct Biol* 2002;9:680-84.
11. Dirks A, Leeuwenburgh C. Apoptosis in skeletal muscle with aging. *Am J Physiol Regul Integr Comp Physiol* 2002;282:R519-R27.
12. Burgess DH, Svensson M, Dandrea T, Gronlund K, Hammarquist F, Orrenius S, et al. Human skeletal muscle cytosols are refractory to cytochrome c dependent activation of type-II caspases and lack APAF-1. *Cell Death Differ* 1999;6:256-61.
13. Pollack M, Phaneuf S, Dirks A, Leeuwenburgh C. The role of apoptosis in the normal aging brain, skeletal muscle, and heart. *Ann N Y Acad Sci* 2002;959:93-107.
14. Sandri M, Carraro U, Podhorska-Okolov M, Rizzi C, Arslan P, Monti D, et al. Apoptosis, DNA damage and ubiquitin expression in normal and mdx muscle fibers after exercise. *FEBS Lett* 1995;373:291-95.
15. Gottlieb RA, Burleson KO, Kloner RA, Babior BM, Engler RL. Reperfusion injury induces apoptosis in rabbit cardiomyocytes. *J Clin Invest* 1994;94:1621-28.
16. Suzuki H, Poole DC, Zweifach BW, Schmid-Schonbein GW. Temporal correlation between maximum tetanic force and cell death in postischemic rat skeletal muscle. *J Clin Invest* 1995;96:2892-97.

17. Adams V, Jiang H, Yu J, Mobius-Winkler S, Fiehn E, Linke A, et al. Apoptosis in skeletal myocytes of patients with chronic heart failure is associated with exercise intolerance. *J Am Coll Cardiol* 1999;33:959-65.
18. Sharov VG, Sabbah HN, Shimoyama H, Goussev AV, Lesch M, Goldstein S. Evidence of cardiocyte apoptosis in myocardium of dogs with chronic heart failure. *Am J Pathol* 1996;148:141-49.
19. Anversa P, Hiler B, Ricci R, Guideri G, Olivetti G. Myocyte cell loss and myocyte hypertrophy in the aging rat heart. *J Am Coll Cardiol* 1986;8: 1441-48.
20. Anversa P, Palackal T, Sonnenblick EH, Olivetti G, Meggs LG, Capasso JM. Myocyte cell loss and myocyte cellular hyperplasia in the hypertrophied aging rat heart. *Circ Res* 1990; 67: 871-85.
21. Olivetti G, Giordano G, Corradi D, Melissari M, Lagrasta C, Gambert SR, et al. Gender differences and aging: effects on the human heart. *J Am Coll Cardiol* 1995; 26: 1068-79.
22. Olivetti G, Melissari M, Capasso JM, and Anversa P. Cardiomyopathy of the aging human heart. Myocyte loss and reactive cellular hypertrophy. *Circ Res* 1991; 68: 1560-68.
23. Phaneuf S, Leeuwenburgh C. Cytochrome c release from mitochondria in the aging heart: a possible mechanism for apoptosis with age. *Am J Physiol Regul Integr Comp Physiol* 2002; 282: R423-R30.
24. Kajstura J, Cheng W, Sarangarajan R, Lim P, Li B, Nitahara JA, et al. Necrotic and apoptotic myocyte cell death in the aging heart of Fischer 344 rats. *Am J Physiol* 1996; 271: H1215-H28.
25. Domenighetti AA, Wang Q, Egger M, Richards SM, Pedrazzini T, Delbridge LM. Angiotensin II-mediated phenotypic cardiomyocyte remodeling leads to age-dependent cardiac dysfunction and failure. *Hypertension* 2005; 46: 426-32.
26. Li SY, Du M, Dolence EK, Fang CX, Mayer GE, Ceylan-Isik AF, et al. Aging induces cardiac diastolic dysfunction, oxidative stress, accumulation of advanced glycation end products and protein modification. *Aging Cell* 2005; 4: 57-64.
27. Leeuwenburgh C, Hollander J, Leichtweis S, Griffiths M, Gore M, Ji LL. Adaptations of glutathione antioxidant system to endurance training are tissue and muscle fibre specific. *Am J Physiol* 1997; 272: R363-R69.
28. Urbanek K, Quaini F, Tasca G, Torella D, Castaldo C, Nadal-Ginard B, et al. Intense myocyte formation from cardiac stem cells in human cardiac hypertrophy. *Proc Natl Acad Sci USA* 2003; 100: 10440-45.
29. Leri A, Franco S, Zacheo A, Barlucchi L, Chimenti S, Limana F, et al. Ablation of telomerase and telomere loss leads to cardiac dilatation and heart failure associated with p53 upregulation. *EMBO J* 2003; 22: 131-39.
30. Bodyak N, Kang PM, Hiromura M, Suljoadikusumo I, Horikoshi N, Khrapko K, et al. Gene expression profiling of the aging mouse cardiac myocytes. *Nucl Acids Res* 2002; 30: 3788-94.
31. Park SK, Prolla TA. Gene expression profiling studies of aging in cardiac and skeletal muscles. *Cardiovasc Res* 2005; 66: 205-12.
32. Fang CX, Doser TA, Yang X, Sreejayan N, Ren J. Metallothionein antagonizes aging induced cardiac contractile dysfunction: role of PTP1B, insulin receptor tyrosine phosphorylation and Akt. *Aging Cell* 2006; 5: 177-85.
33. Tsujita Y, Muraski J, Shiraishi I, Kato T, Kajstura J, Anversa P, et al. Nuclear targeting of Akt antagonizes aspects of cardiomyocyte hypertrophy. *Proc Natl Acad Sci USA* 2006; 103: 11946-51.
34. Pandya K, Kim HS, and Smithies O. Fibrosis, not cell size delineates beta-myosin heavy chain reexpression during cardiac hypertrophy and normal aging in vivo. *Proc Natl Acad Sci USA* 2006; 103: 16864-69.
35. Nag AC, Cheng M. Biochemical evidence for cellular dedifferentiation in adult rat cardiac muscle cells in culture: expression of myosin isozymes. *Biochem Biophys Res Commun* 1986; 137: 855-62.
36. Yang X, Doser TA, Fang CX, Nunn JM, Janardhanan R, Zhu M, et al. Metallothionein prolongs survival and antagonizes senescence-associated cardiomyocyte diastolic dysfunction: role of oxidative stress. *FASEB J* 2006; 20: 1024-26.
37. Jin H, Yang R, Li W, Lu H, Ryan AM, Ogasawara AK, et al. Effect of exercise training on cardiac function, gene expression and apoptosis in rat. *Am J Physiol Heart Circ Physiol* 2000; 279: H2994-H3002.
38. Rothermel B, Vega RB, Yang J, Wu H, Bassel-Duby R, Williams RS. A protein encoded within the Down syndrome critical region is enriched in striated muscles and inhibits calcineurin signaling. *J Biol Chem* 2000; 275: 8719-25.

39. Purcell NH, Wilkins BJ, York A, Saba-El-Leil MK, Meloche S, Robbins J, et al. Genetic inhibition of cardiac ERK1/2 promotes stress-induced apoptosis and heart failure but has no effect on hypertrophy invivo. *Proc Natl Acad Sci USA* 2007; 104:14074–79.
40. Lakatta EG. Why cardiovascular functionary decline with age. *Geriatrics* 1987; 42: 84–87.