

## مقالات

## پژوهش

مجله دانشگاه علوم پزشکی خراسان شمالی سال ۹۴؛ دوره ۷ (۴): ۸۷۵-۸۸۴  
Journal of North Khorasan University of Medical Sciences 2015;7(4):875-884

## بیان ژن "زیر واحد ۱۳ کمپلکس واسطه" در بطن چپ به دنبال فعالیت استقامتی

محمد فتحی<sup>۱</sup>، سعید آبرون<sup>۲\*</sup>

<sup>۱</sup> استادیار گروه تربیت بدنی و علوم ورزشی، دانشکده علوم انسانی، دانشگاه لرستان، خرم آباد، ایران.

<sup>۲</sup> دانشیار، گروه هماتولوژی، دانشکده علوم پزشکی دانشگاه تربیت مدرس، تهران، ایران

\*نویسنده مسئول: تهران، تقاطع بزرگراه شهید چمران- جلال آل احمد، دانشگاه تربیت مدرس، دانشکده علوم پزشکی، گروه هماتولوژی.

پست الکترونیک: abroun@modares.ac.ir

### چکیده

**زمینه و هدف:** فعالیت استقامتی و "زیر واحد ۱۳ کمپلکس واسطه" تاثیر قابل ملاحظه‌ای بر ساختار و بافت قلب دارند، هدف این پژوهش بررسی تاثیر یک برنامه فعالیت استقامتی بلند مدت بر بیان ژن "زیر واحد ۱۳ کمپلکس واسطه" در بطن چپ بود.

**مواد و روش کار:** ۱۴ رت تحت شرایط استاندارد نگهداری و بعد از آشناسازی با پروتکل تمرینی به صورت تصادفی به دو گروه کنترل و تجربی تقسیم شدند. گروه تجربی یک برنامه (۱۴ هفتگی) استقامتی را روی تردیمیل اجرا کرد و سپس ۴۱ ساعت پس از پایان آخرین جلسه تمرینی سی هوش و تشریح شدند، سپس بطن چپ آنها خارج و با استفاده از روش Real time-PCR میزان بیان "زیر واحد ۱۳ کمپلکس واسطه" قلب آنها اندازه‌گیری شد. در پایان با استفاده از آزمون آماری تی اطلاعات به دست آمده ارزیابی شد.

**یافته ها:** نتایج این تحقیق نشان داد فعالیت استقامتی نه تنها بر شاخص‌های توزین و نسبت های بطن چپ و قلب تاثیر معنی داری دارد بلکه موجب افزایش معنی دار بیان ژن "زیر واحد ۱۳ کمپلکس واسطه" در بافت بطن چپ رت-های تمرین گرده می شود.

**نتیجه گیری:** با توجه به تاثیر فعالیت‌های استقامتی بر اندازه توده بطن چپ و شاخص‌های آن به نظر می‌رسد بخشی از این تاثیرات ناشی از افزایش بیان ژن "زیر واحد ۱۳ کمپلکس واسطه" باشد.

**واژه های کلیدی:** ژن زیر واحد ۱۳ کمپلکس واسطه، فعالیت استقامتی، بطن چپ

وصول: ۹۳/۱۲/۹

اصلاح: ۹۴/۵/۱۹

پذیرش: ۹۴/۸/۲۶

فاکتور "زیر واحد ۱۳ کمپلکس واسطه" (med13) که آن را با عنوانین مختلفی از جمله TRAP<sup>۱</sup> نیز می‌شناسند در رت‌ها بر روی کروموزم دهم قرار داد و دارای ۷۰۲۴ جفت باز است که نقش مهمی در رونویسی دارد و به عنوان فعال‌کننده رونویسی از گیرنده هورمون تیروئید از سلول پستانداران جدا شده است [۱۵]. این فاکتور دارای بیش از ۲۵ پلی‌پپتید است و به عنوان یک کمپلکس پروتئین مرتب با گیرنده هورمون تیروئیدی عمل می‌کند که به وسیله هورمون تیروئید عمل رونویسی را فعال می‌کند [۱۶]. این کمپلکس به کارگیری و فعال‌سازی RNA pol II و دستگاه رونویسی عمومی در ژن‌های هدف گیرنده هورمون هسته‌ای<sup>۲</sup> را تسهیل می‌کند [۱۵]. همچنین این کمپلکس "همفعال‌کننده"<sup>۳</sup> طیف گسترده‌ای از فعال-کننده‌ها<sup>۴</sup> است و زیر واحد (TRAP220) آن گیرنده تیروئید را با دیگر گیرنده‌های هسته‌ای مرتب می‌کند [۱۶]. تحقیقات نشان داده‌اند که این کمپلکس هم برای عملکرد بهینه گیرنده هورمون تیروئید و هم برای رشد و فرآیند هموستازی موش‌های بالغ ضروری است [۱۶]. از آنجایی که هم فعالیت بدنی و هم فاکتور med13 نقش مهمی بر عملکرد و ساختار قلب دارند [۱۵، ۱۷، ۱۸] هدف این پژوهش بررسی تاثیر ۱۴ هفته تمرين استقاماتی بر بیان ژن med13 بافت بطن چپ رت‌های نر نژاد ویستار است.

## روش کار

پژوهش حاضر اثر ۱۴ هفته فعالیت استقاماتی بر بیان ژن med13 عضله قلب را به روش تجربی ارزیابی کرد. بدین منظور ۲۰ سرت صحرایی نر نژاد ویستار با ۵ هفته سن ( $113 \pm 20$  گرم) از انستیتو پاستور تهیه شد. برای همه آنها شرایط مناسب آزمایشگاهی (دسترسی آزاد به آب و غذا مخصوص رت، چرخه روشنایی و تاریکی ۱۲:۱۲ ساعت، میانگین دما  $22 \pm 3$  درجه سانتی‌گراد) به صورت یکسان در آزمایشگاه حیوانات تا رسیدن به سن بلوغ فراهم شد. در این مدت رت‌ها در ۴ قفس یکسان نگهداری شدند. در

1- Thyroid Hormone Receptor (TR)

Associated Protein

2- Nuclear Hormone Receptor target genes

3- Coactivator

4- Activators

## مقدمه

فعالیت‌بدنی موجب کاهش عوامل خطرزای قلبی - کرونری می‌شود [۱] همچنین تغییراتی در ساختار قلب ایجاد می‌کند [۲] که با تغییرات ژنی همراه است [۴، ۳، ۶] و تاثیر شگرفی بر برنامه ژنی و تجدید ساختار این بافت دارند [۵، ۶]. پاسخ قلب نسبت به نوع فعالیت (استقاماتی و قدرتی) متناسب با نوع باری (بار فشاری یا حجمی) است که بر قلب تحمیل می‌شود، بنابراین سازگاری قلب در پاسخ به حرکت‌های گوناگون متفاوت است [۷]. سازگاری دیواره و توده بطن چپ در دونده‌های استقاماتی نسبت به دونده‌های سرعتی و افراد بی‌تحرک بیشتر است که در افزایش قطر نسبی بطن چپ در این دونده‌ها نمود پیدا می‌کند [۸]. تغییرات ساختاری بطن چپ در ورزشکاران استقاماتی ظرفیت کاری آنها را در زمان ورزش افزایش می‌دهد در حالیکه در ورزشکاران قدرتی افزایش پس‌بار ناشی از تمرينات ایزومتریک موجب مقاومت سیستولیک بالاتر می‌شود [۹، ۱۰].

پشتونه تغییرات ساختاری، فعال شدن مسیرهای سیگنالینگ است که موجب تجدید ساختار آن می‌شود [۱۱] فعال‌کننده این مسیرها، حرکت‌های فیزیولوژی و پاتولوژیک است که تاثیر گسترده‌ای بر پروتئین‌های حرکتی از جمله زنجیره‌های سنتگین میوزین (MHC) دارند [۱۲]. پروتئین‌هایی میزان و سرعت انقباض را تنظیم می‌کند، به طوری که بیان پروتئین‌های حرکتی تند (MHC نوع آلفای) موجب افزایش تولید نیروی بیشتری نسبت به پروتئین‌های حرکتی کندتر (MHC نوع بتا) می‌شود [۱۳]. در قلب سالم بیان mRNA نوع آلفای MHC بالا است و در مراحل پایانی نارسایی قلبی، بیان mRNA نوع آلفای MHC (در بطن چپ) تا ۱۵ برابر کاهش می‌یابد [۱۳] که این تغییرات در سطح پروتئین MHC نیز رخ می‌دهد. در افراد سالم میزان بیان پروتئین نوع آلفای MHC حدود ۷ درصد از کل پروتئین‌های MHC را تشکیل می‌دهد در صورتی که در افرادی که در نارسایی قلبی دچار بودند این پروتئین قابل اندازه‌گیری نیست [۱۴]

۱۴ حفظ شد. پروتکل بین ساعات ۵ تا ۷ بعد از ظهر هر روز اعمال می شد.

در نهایت ۴۸ ساعت پس از پایان آخرین جلسه تمرینی رت ها با ترکیبی از کتامین (۸۰ میلی گرم به ازای هر هر کیلوگرم وزن بدن) و زایلازین (۱۰ میلی گرم به ازای هر کیلوگرم وزن بدن) بی هوش شدند. بعد از بی هوشی کامل (به طوری که به تحریک اعمال شده پاسخ ندهد)، قلب آن ها تحت شرایط استریل خارج شد و بطن چپ آنها توسط متخصص آناتومی جدا شد. بافت مورد نظر (بطن چپ) بالا فاصله در میکروتیوب هایی با حجم ۱/۵ میلی لیتر با برچسب متناسب با بافت، رت و ساعت تشریح جاسازی وارد تانک نیتروژن شدند. بعد از اتمام تشریح و تا شروع هموژن بافت ها، همه آنها در دمای ۸۰- سانتی گراد نگهداری شدند. با استفاده از هاون و نیتروژن مایع بافت ها هموژن و در میکروتیوب هایی با حجم ۱/۵ میلی لیتر با برچسب مناسب نگهداری شدند.

در این پژوهش برای اطمینان از تاثیر فعالیت های استقامتی بر بافت قلب از روش توزین قلب و سطح رویه بدن<sup>۱</sup> (BSA) استفاده شد. متخصص تشریح، قلب حیوان را خارج و بطن چپ آن را جدا کرد که هر دوی آنها (قلب و بطن) به طور جداگانه با دقیقی تا ۴ رقم اعشار با ترازوی دیجیتال A&D ساخت کشور ژاپن وزن شدند. برای ارزیابی BSA در حالت بی هوشی، وزن و طول بدن حیوان (از دهان تا ابتدای دم) اندازه گیری شد [۲۱]. سپس با استفاده از فرمول زیر BSA برآورد شد. برای محاسبات مورد نظر از برنامه Excel استفاده شد.

$$\text{BSA} = 6.67 \times W^{0.7} \times [0.34 / (\sqrt[3]{W/L})]. \quad [۲۱]$$

طول بدن (سانتی متر) = L وزن بدن (گرم) = W برای استخراج RNA از بافت های هموژن شده، به ۱۰۰ میلی گرم از بافت داخل میکروتیوب، ۱ میلی لیتر تراپیزول (Invitrogen) اضافه شد و پس از مخلوط کردن کامل (پیپتاژ کردن) به مدت ۵ دقیقه در دمای اتاق نگهداری (انکوبه) و سپس ۰/۲ میلی لیتر به آن کلروفرم سرد اضافه و پس از پیپتاژ (۱۵ ثانیه) حدود ۲ تا ۳ دقیقه در دمای اتاق انکوبه شد. در ادامه میکروتیوب ها به مدت ۱۵ دقیقه در دمای ۴ درجه سانتی گراد با ۱۲۰۰۰ دور در دقیقه

پایان این مرحله، میانگین و انحراف استاندارد وزن رت ها عبارت بود از  $۲۳۱ \pm ۲۴$  گرم. سپس یک دوره آشناسازی (۱۰ روزه-۵ جلسه) با تمرینات استقامتی (دویدن روی تردمیل) آغاز شد. در پایان جلسات آشناسازی، رت ها به صورت تصادفی به ۲ گروه (۱۰ سر به عنوان گروه شاهد و ۱۰ سر دیگر به عنوان گروه تمرینی) تقسیم شدند. از رت های گروه تمرینی ۳ سر نتوانست پروتکل را به پایان برسانند. از آنجایی که در روش Real time (نسبی) باید تعداد گروه شاهد و تجربی مساوی باشند، با حذف سه سر از رت های گروه کنترل (به طور تصادفی) تعداد نهایی آن ها به ۱۴ سر (۷ سر شاهد و ۷ سر تجربی) کاهش یافت.

با استفاده از منابع پیشین یک پروتکل تمرین استقامتی برای رت ها طراحی شد [۲۰، ۱۹] به طوری که منجر به هایپرتروفی قلب و بطن چپ ناشی از تمرینات استقامتی شود. پروتکل ۱۴ (هفته، هفته ای ۶ روز) گروه تمرینی عبارت بود از؛ دویدن روی تردمیل که سرعت و شبی و زمان آن قابل برنامه ریزی بود و در انتهای آن یک شوکر برای جلوگیری از توقف رت ها تعییه شده بود، هر جلسه با یک بخش ۵ دقیقه ای با سرعت ۱۲ متر در دقیقه برای گرم کردن شروع می شد. در جلسه اول، بخش اصلی پروتکل ۱۲ دقیقه بود. به طور هفتگی مدت زمان بخش اصلی پروتکل افزایش یافت؛ بدین صورت (در هفته ۳-۱ هر روز ۲ دقیقه به مدت زمان اجرای بخش اصلی پروتکل اضافه می شد) به طوری که در پایان روز ۲۳ مدت بخش اصلی پروتکل به ۵۰ دقیقه رسید که با احتساب ۵ دقیقه گرم کردن و ۵ دقیقه سرد کردن، مدت زمان کلی ۶۰ دقیقه بود. شدت تمرین با سرعت ۲۰ متر در دقیقه شروع شد. سپس هر هفته ۲ متر بر دقیقه به سرعت اضافه شد به طوری که در پایان هفته ششم سرعت به ۳۰ متر در دقیقه رسید. در نهایت طی هفته های ۷ تا ۱۰ به تدریج ۵ درجه شبی (ابتدای هر هفته تقریباً ۱/۲ درجه شبی) نیز اضافه شد. این پروتکل [۶۰ دقیقه دویدن (شامل ۵ دقیقه گرم کردن با سرعت ۱۲ متر در دقیقه، ۵۰ دقیقه دویدن با سرعت ۳۰ متر در دقیقه، با شبی ۵ درجه به عنوان بخش اصلی پروتکل و در نهایت ۵ دقیقه دویدن با سرعت ۹ متر در دقیقه به عنوان بخش سرد کردن)] تا پایان هفته

## محمد فتحی و همکاران

## ۸۷۸ مسح افزایش میزان بیان ژن "زیر واحد ۱۳ کمپلکس...

ابتدا پرایمر ژن‌ها توسط نرم افزار Oligo7 طراحی و توسط شرکت Gene Biotech سنتز شدند. قبل از ارزیابی نهایی بیان ژن، طبق دستورالعمل تکنیک PCR Real Time نیاز بود که میزان کارآئی<sup>۱</sup> ژن رفرنس<sup>۲</sup> (gapdh) و ژن هدف (Med13) بررسی شود، که این کار صورت گرفت، میزان کارآئی برای این دو ژن در بالاترین میزان خود یعنی ۱ بود. در ادامه ارزیابی بیان ژن از تکنیک PCR Real Time (one step) و دستگاه شرکت آپلاید بایوسیستم استفاده شد. سایبرگرین مستر میکس<sup>۳</sup> استفاده شده در این مرحله متعلق به شرکت تاکلارا با Cat # RR820L بود. طبق دستورالعمل کیت و بررسی میزان کارآئی ژن رفرنس و هدف، برای یک نمونه ۱۰ لاندایی ترکیبی از مستر میکس (۵ لاندا) پرایمر (۱ لاندا)، cDNA (۱ لاندا) و آب مقطر (۳ لاندا) در نظر گرفته شد و میزان Run با استفاده از روش نسبی ارزیابی شد. در هر (۴۰ سیکلی) یک نمونه به عنوان کنترل منفی برای تعیین آلودگی master mix (طیق دستورالعمل شرکت آپلاید بایوسیستم نباید CT آن کمتر از ۳۵ باشد) در نظر گرفته شد. و کنترل داخلی (gapdh)، کنترل مثبت (گروه کنترل) و Med13 همزمان (در یک Run) به صورت دوتایی<sup>۴</sup> ارزیابی شدند. بعد از به دست آوردن CT دوتایی برای هر نمونه میانگین آنها محاسبه شد. بعد از انتقال اطلاعات به نرم‌افزار Excel طبق فرمول  $2^{-\Delta\Delta Ct}$ <sup>۵</sup> میزان بیان ژن Med13 محاسبه شد [۲۲]. مشخصات پرایمرهای استفاده شده در جدول ۱ آمده است. ژن رفرنس مطابق تحقیقات انجام شده [۲۳] ژن<sup>۶</sup> gapdh در نظر گرفته شد. داده‌های به دست آمده از دستگاه RealTimePCR که به صورت<sup>۷</sup> CT (میانگین CT برای هر نمونه) بودند [۲۴-۲۶]، با استفاده از نرم‌افزار Excel به  $\Delta\Delta Ct$  تبدیل شدند و سپس با استفاده از فرمول  $2^{-\Delta\Delta Ct}$ <sup>۵</sup> اعداد نهایی به دست آمد [۲۷]. با انتقال این اعداد به نرم‌افزار SPSS، ابتدا

سانتریفیوژ (شرکت eppendorff) شدند، سپس مایع RNAase free انتقال داده شد (از این مرحله به بعد با سرسیمپلر فیلتردار کار شد) سپس ۵/۰ میلی‌لیتر ایزوپروپانول سرد اضافه شد و بعد از هم زدن مایع در دمای ۲۰-۲۰ باقی ماندند (overnight). روز بعد میکروتیوب‌ها به مدت ۱۵ دقیقه در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد با ۱۲۰۰۰ دور در دقیقه مجدداً سانتریفیوژ شدند که در این مرحله یک رسوب سفید رنگ در ته اکثر میکروتیوب‌ها قابل مشاهده بود. با سیمپلر (شرکت eppendorff) مایع رویی با دقت خارج شد و ۱ میلی‌لیتر اتانول خالص سرد به آن اضافه شد و بعد از تکان‌دادن مختصر به مدت ۵ دقیقه در دمای ۴ درجه با ۷۵۰۰ دور در دقیقه سانتریفیوژ شدند و در ادامه مایع رویی به دقت تخلیه شد و ۱۰ دقیقه فرستاده شد تا باقی‌مانده اتانول تبخیر شود و داخل میکروتیوب خشک شود، بعد از این مرحله ۵۰ لاندا آب تزریقی به هر نمونه اضافه شد و چند بار به آرامی پیپتاژ صورت گرفت. در پایان غلظت و نسبت جذبی نمونه‌ها با استفاده از دستگاه اسپکتروفوتومتر (شرکت Eppendorff) ارزیابی شد که نسبت جذبی ۲۶۰/۲۸۰ نانومتر برای تمام نمونه‌ها بین ۱/۶ تا ۱/۸ بود.

برای رونویسی RNA به cDNA از کیت شرکت Cat # K1621 با ScientificThermo استفاده شد. ابتدا مطابق دستورالعمل کیت، مقداری مشخصی از RNA هر Random dNTP mix، Reaction buffer، hexamer، مستر میکس و آب مقطر (رساندن به حجم ۲۰ لاندا) در داخل یک میکروتیوب برای هر نمونه ترکیب می‌شد. سپس برای رونویسی به cDNA طبق دستورالعمل کیت، دمای دستگاه ترموسایکلر به صورت زیر برنامه‌ریزی و اجرای می‌شد. مرحله اول denaturation (دما ۹۴ به مدت ۱ دقیقه و یک سیکل) مرحله دوم ترکیبی از annealing و denaturation (به ترتیب در دمای ۹۴ و ۵۸ به مدت ۳۰ ثانیه برای هر کدام و تعداد ۳۵ سیکل) و در نهایت مرحله extension (دما ۷۲ درجه به مدت ۴۵ ثانیه) بود. تمام مراحل مطابق دستورالعمل شرکت سازنده انجام شد. ترموسایکلر مورد استفاده در این مرحله متعلق به شرکت eppendorff بود.

### 1-Efficiency

### 2-Housekeeping

### 3-Applied Biosystem

### 4-SYBR green master mix

### 5-Duplicate

### 6-Glyceraldehyde 3-Phosphate Dehydrogenase

### 7-Cycle threshold

جدول ۱: مشخصات پرایمرهای مورد استفاده در پژوهش

نام زن	توالی ۳-۵	رفنس توالی در سایت	اندازه	محصول	NCBI
ژن gapdh	AACCCATCACCATCTTCCAG CACGACATACTCAGCACCAG	NM_017008.4	۷۴		F R
ژن Med13	AGATGTACTCGGTGTTGGC GCCATTCTCCCATACTCCATC	NM_001107035.1	۱۳۹		F R

## بحث

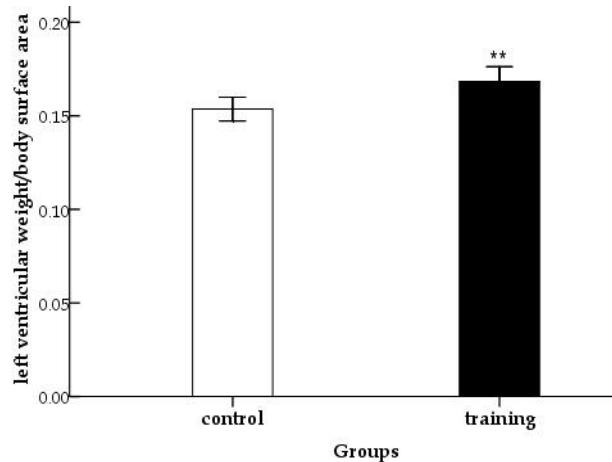
نتایج این پژوهش نشان داد که فعالیتهای استقامتی ضمن تاثیر بر بطن چپ، موجب افزایش در بیان ژن Med13 می‌شود. نتایج این تحقیق در مورد اثر فعالیت‌های استقامتی بر ساختار قلب با پژوهش‌های مشابه همخوانی دارد [۲۸] این تحقیق نشان داد که میزان بیان ژن Med13 در اثر یک دوره فعالیت استقامتی در بطن چپ بیشتر از ۲۰ برابر افزایش می‌یابد که این افزایش در سطح  $p < 0.01$  معنی‌دار بود. لازم به یادآوری است پژوهشی که تاثیر فعالیتهای استقامتی را بر بیان ژن Med13 اندازه‌گیری کرده باشد یافت نشد بنابراین نتیجه این پژوهش با توجه به مطالعاتی تفسیر می‌شود که منجر به شناسایی و بررسی سایر جنبه‌های این ژن شده است و یا پژوهش‌هایی که ارتباط این ژن را با سایر پروتئین‌هایی نشان داده‌اند. پژوهش‌ها نشان داده‌اند که Med13 کمپلکس RNA pol II و دستگاه رونویسی عمومی را تسهیل می‌کند [۱۵] و طیف گستردگی از فعال کننده‌های گیرنده تیروئید را فعال می‌کند و همچنین بر عملکرد بهینه گیرنده هورمون تیروئید تاثیر دارد [۱۶]. از طرف دیگر مشخص شده است که میزان هورمون‌های تیروکسین (t4) و تری‌یدوتیروئین (t3) و هورمون محرک تیروئید (TSH) در اثر فعالیتهای استقامتی افزایش می‌یابد [۱۷] زمانی که فعالیت بدنی منجر به افزایش بیان هورمون‌های تیروئیدی می‌شود آنها بر روی گیرنده خود ( موجود در

نرم‌بودن توزیع داده‌ها با استفاده از آزمون Shapiro-Wilk ارزیابی شد و مشخص شد که داده‌ها دارای توزیع طبیعی هستند. بعد از تعیین نرم‌بودن، برای تعیین اختلاف میانگین‌ها از آزمون t استفاده شد.

## یافته‌ها

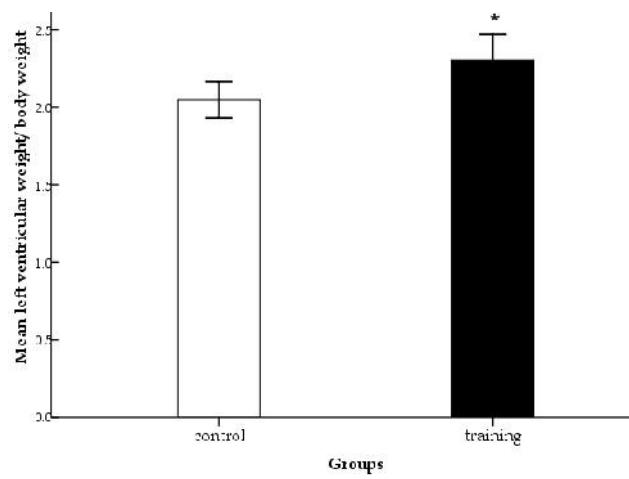
نتایج نشان داد در اثر ۱۴ هفته تمرین استقامتی هایپرترووفی در بطن چپ رخ می‌دهد که این هایپرترووفی توسط ارزیابی نسبت وزن بطن چپ به وزن بدن و سطح رویه بدن تایید شد که نمودار آنها در شکل ۱ و ۲ نشان داده شده است. شاخص‌های وزنی نشان داد که وزن قلب و بطن چپ جدا شده گروه تجربی بیشتر از گروه کنترل است. این شاخص‌ها نشان می‌دهد که بطن چپ رت‌ها گروه تجربی بزرگ‌تر از گروه کنترل است، به این صورت که نسبت وزن بطن چپ به وزن بدن گروه تجربی ( $2/0.49 \pm 0.12$ ) در مقایسه با گروه کنترل ( $2/0.3 \pm 0.18$ ) معنی‌دار بود و نسبت وزن بطن بیشتر و در سطح  $P = 0.05$  در  $BSA$  در گروه تجربی ( $0/0.168 \pm 0.008$ ) در مقایسه با گروه کنترل ( $0/0.153 \pm 0.006$ ) بیشتر و در سطح  $P = 0.01$  معنی‌دار بود.

همچنین نتایج آزمون t ( $t = 3/845$ ) نشان داد که میانگین بیان ژن Med13 قلب گروه تجربی نسبت به گروه کنترل در اثر ۱۴ هفته تمرین استقامتی بیشتر از ۲۰ برابر افزایش می‌یابد که این میزان در سطح  $p = 0.09$  معنی‌دار بود (شکل ۳).



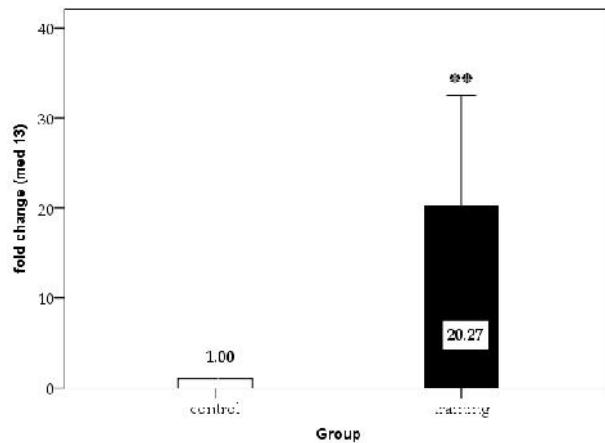
شکل ۱: ارزیابی هایپرتروفی، نسبت وزن بطن چپ به سطح رویه بدن در رت‌هایی گروه کنترل و تمرینی.

P < 0.01 \*\*= معنی داری در سطح



شکل ۲: نتایج میانگین نسبت‌های وزن بطن چپ به وزن بدن در رت‌هایی گروه کنترل و تمرینی

P < 0.05 \* = معنی داری در سطح



شکل ۳: تاثیر یک دوره تمرین استقامتی بر بیان Med13 عضله قلب در گروه کنترل و تجربی

P ≤ 0.01 \*\* = تفاوت میانگین گروه‌ها (تجربی و کنترل) در سطح

همچنین این تحقیق نتوانست میزان پروتئین MHC نوع آلفا و همچنین میزان پروتئین med13 که در حقیقت واحدهای عملکردی تغییرات ژنی می‌باشد را اندازه گیری کند، بنابراین در تعییم یافته‌های این پژوهش باید جانب اختیاط را نگه داشت. در پایان پیشنهاد می‌شود پژوهشی صورت گیرد که میزان پروتئین med13 در پاسخ به فعالیت استقامتی در قلب را اندازه گیری کند.

### نتیجه گیری

با توجه به تاثیر فعالیت‌های استقامتی بر اندازه توده بطن چپ و شاخص‌های آن به نظر می‌رسد بخشی از این تاثیرات ناشی از افزایش بیان ژن "زیر واحد ۱۳ کمپلکس واسطه" باشد و از این طریق بافت قلب به فعالیت‌های استقامتی پاسخ می‌دهد.

### تشکر و قدردانی

این پژوهش (کد ۹۰۰۰۷۰۱۴) با حمایت مالی دفتر حمایت از طرح‌های پژوهشی ریاست جمهوری انجام شد.

که آنها را تحت عنوان (TR<sup>1</sup>) می‌شناسند عمل می‌کند [۲۹]. مشخص شده است که فعالیت‌های ورزشی موجب بهبود کارکرد گیرنده‌های بتا یک و آلفا یک هورمون تیروئید آزمودنی‌های مسن حتی نسبت به افراد جوان اما غیر فعال می‌شود، همچنین میزان پروتئین آنها را به طور معنی‌داری نسبت به گروه تمرین نکرده افزایش می‌دهد و ضمناً فعالیت اتصال به DNA این پروتئین (به تابعی تنظیمی رونویسی MHC آلفا) را افزایش می‌دهد و از این طریق موجب افزایش بیان این پروتئین می‌شود [۲۹] که در نهایت موجب بهبود عملکرد قلب حتی بعد از برخی نارسایی‌ها می‌شود [۳۰]. از آنجا که فاکتور 13 med در تعامل با گیرنده‌های هورمون تیروئید است و اثرات هورمون تیروئید را تسهیل می‌کند [۱۶] و هورمون تیروئید موجب القای MHC نوع آلفا می‌شود، احتمالاً افزایش آن در بافت بطن چپ در این تحقیق بعد از ۱۴ هفته فعالیت استقامتی نشانه‌ای باشد از این حقیقت که فعالیت بدنی با افزایش این میانجی اثرات هورمون تیروئید بر بافت قلب را تسهیل می‌کند که پیامد آن تغییرات ساختاری قلب و همچنین عملکردی آن است موضوعی که در این تحقیق نیز مشاهده شد. نتایج این تحقیق نشان داد که فعالیت‌های استقامتی موجب تغییراتی در ساختار قلب می‌شود که به نظر می‌رسد این تغییرات با تاثیر در میزان بیان ژن حمایت می‌شود که از جمله آن افزایش med13 است.

در پی فعالیت بدنی که منجر به هایپرتروفی قلب می‌شود بیان ایزوفرم‌های نوع آلفای MHC در قلب نیز افزایش می‌یابد [۱۹] و فعالیت ATPase ایزوفرم نوع آلفاپروتئین MHC بیشتر است، به همین دلیل سرعت کوتاه‌شدن سریع‌تری دارند و تعداد بیشتر این ایزوفرم در قلب به معنی مقاومت سیستولیک کمتر و ظرفیت ذاتی بیشتر برای ایجاد جریان خون است [۳۱] اما مقدار این ایزوفرم در زمان نارسایی قلبی و هایپرتروفی پاتولوژیکی کاهش می‌یابند به طوری که تقریباً غیرقابل ردیابی است [۱۴].

این تحقیق در نوع خود جز اولین پژوهش‌ها در این مورد بود بنابراین عدم تحقیقاتی مشابه جهت مقایسه نتایج این تحقیق با آنها، مهمترین محدودیت این تحقیق بود،

## References

1. Fathi M, Rahmani Nia F, Moradpoorian MR, Asgari M, Rezaee R, The Relationship between Maximum Aerobic Power and Coronary Heart Disease Risk Factors, World Journal of Sport Sciences 2009;2(1): 01-6.
2. Fathi M, Gharakanlou R, Abroun S, Mokhtari-Dizaji M, Rezaei R, The evaluation of cardiac changes following endurance training in male Wistar rats, yafteh (in persian). 2014;15(5):112-23[Persian].
3. Fathi M, Gharakanlou R, Rezaei R, The Effect of 14-Week Endurance Training on Left Ventricle HDAC4 Gene Expression of Wistar Male Rat, Journal of Sport in Biomotor Sciences 2014;11(1):1-15[Persian].
4. Pinho RA, Pinho CA, Tromm CB, Pozzi BG, Souza DR, Silva LA, "et al", Changes in the cardiac oxidative metabolism induced by PGC-1{alpha}: response of different physical training protocols in infarction-induced rats, Int J Cardiol 2013;168(4):4560-2.
5. Hill JA, Olson EN, Cardiac plasticity, N Engl J Med. 2008;358(13):1370-80.
6. Weiner RB, Baggish AL, Exercise-induced cardiac remodeling, Progress in cardiovascular diseases 2012;54(5):380-6.
7. Pluim BM, Zwinderman AH, van der Laarse A, van der Wall EE, The athlete's heart: a meta-analysis of cardiac structure and function,Circulation 2000;101(3):336-44.
8. Farup J, Kjolhede T, Sorensen H, Dalgas U, Moller AB, Vestergaard PF," et al", Muscle morphological and strength adaptations to endurance vs. resistance training, J Strength Cond Res. 2012;26(2):398-407.
9. D'Andrea A, Limongelli G, Caso P, Sarubbi B, Della Pietra A, Brancaccio P, "et al", Association between left ventricular structure and cardiac performance during effort in two morphological forms of athlete's heart, Int J Cardiol 2002;86(2-3):177-84.
10. Weeks KL, McMullen JR, The athlete's heart vs. the failing heart: can signaling explain the two distinct outcomes? Physiology (Bethesda) 2011;26(2):97-105.
11. Heineke J, Molkentin JD. Regulation of cardiac hypertrophy by intracellular signalling pathways, Nat Rev Mol Cell Biol. 2006;7(8):589-600.
12. Konopka AR, Trappe TA, Jemiolo B, Trappe SW, Harber MP, Myosin heavy chain plasticity in aging skeletal muscle with aerobic exercise training, The journals of gerontology Series A, Biological sciences and medical sciences 2011;66(8):835-41.
13. Swynghedauw B, Developmental and functional adaptation of contractile proteins in cardiac and skeletal muscles, Physiol Rev. 1986;66(3):710-71.
14. Miyata S, Minobe W, Bristow MR, Leinwand LA, Myosin heavy chain isoform expression in the failing and nonfailing human heart, Circ Res. 2000;86(4):386-90.
15. Belakavadi M, Fondell JD, Role of the mediator complex in nuclear hormone receptor signaling, Reviews of physiology, biochemistry and pharmacology 2006;156:23-43.
16. Ito M, Roeder RG, The TRAP/SMCC/Mediator complex and thyroid hormone receptor function, Trends Endocrinol Metab. 2001;12(3):127-34.
17. Ciloglu F, Peker I, Pehlivan A, Karacabey K, Ilhan N, Saygin O, "et al", Exercise intensity and its effects on thyroid hormones, Neuro Endocrinol Lett. 2005;26(6):830-4.
18. Fazio S, Palmieri EA, Lombardi G, Biondi B, Effects of thyroid hormone on the cardiovascular system, Recent Prog Horm Res. 2004;59:31-50.
19. Jin H, Yang R, Li W, Lu H, Ryan AM, Ogasawara AK, "et al",Effects of exercise training on cardiac function, gene expression, and apoptosis in rats, Am J Physiol Heart Circ Physiol, 2000;279(6):2994-3002.
20. Sun L, Shen W, Liu Z, Guan S, Liu J, Ding S, Endurance exercise causes mitochondrial and oxidative stress in rat liver: effects of a combination of mitochondrial targeting nutrients, Life Sci. 2010;86(1-2):39-44.
21. Farriol M, Rossell J, Schwar S, Body surface area in Sprague-Dawley rats. Journal of Animal Physiology and Animal Nutrition 1997; 77 (0931-2439):61-5.

- 22.Tang H, Macpherson P, Marvin M, Meadows E, Klein WH, Yang XJ, " et al", A histone deacetylase 4/myogenin positive feedback loop coordinates denervation-dependent gene induction and suppression, *Mol Biol Cell* 2009;20(4):1120-31.
- 23.Silver N, Cotroneo E, Proctor G, Osailan S, Paterson KL, Carpenter GH, Selection of housekeeping genes for gene expression studies in the adult rat submandibular gland under normal, inflamed, atrophic and regenerative states, *BMC Mol Biol*. 2008;9:64.
- 24.Yuan JS, Reed A, Chen F, Stewart CN, Jr, Statistical analysis of real-time PCR data, *BMC Bioinformatics* 2006;7:85.
- 25.Wong ML, Medrano JF, Real-time PCR for mRNA quantitation, *Biotechniques* 2005;39(1):75-85.
- 26.Gunning P, O'neill G, Hardeman E, Tropomyosin-based regulation of the actin cytoskeleton in time and space, *Physiological reviews* 2008;88(1):1-35.
- 27.Pfaffl MW, A new mathematical model for relative quantification in real-time RT-PCR, *Nucleic Acids Res*. 2001;29(9):45.
- 28.Scharhag J, Schneider G, Urhausen A, Rochette V, Kramann B, Kindermann W, Athlete's heart: right and left ventricular mass and function in male endurance athletes and untrained individuals determined by magnetic resonance imaging, *J Am Coll Cardiol*. 2002;40(10):1856-63.
- 29.Iemitsu M, Miyauchi T, Maeda S, Tanabe T, Takanashi M, Matsuda M, "et al", Exercise training improves cardiac function-related gene levels through thyroid hormone receptor signaling in aged rats, *Am J Physiol Heart Circ Physiol* 2004;286(5):H1696-705.
- 30.Haykowsky MJ, Liang Y, Pechter D, Jones LW, McAlister FA, Clark AM, A Meta-Analysis of the Effect of Exercise Training on Left Ventricular Remodeling in Heart Failure Patients: The Benefit Depends on the Type of Training Performed, *Journal of the American College of Cardiology*, 2007;49(24):2329-36.
- 31.Barany M,ATPase activity of myosin correlated with speed of muscle shortening, *The Journal of general physiology* 1967;50(6):Suppl:197-218.

## Increase of the rate of "mediator complex subunit 13" gene expression in left ventricle due to endurance activity

Fathi M<sup>1</sup>, Abroun S<sup>2\*</sup>

<sup>1</sup> Assistant professor, Physical Education Department, Lorestan University, Khorramabad, Iran.

<sup>2</sup> Associate professor, Hematology Department, Tarbiat Modares University, Tehran, Iran.

\*Corresponding Author: Tarbiat Modares University, Tehran, Iran.

Email: abroun@modares.ac.ir

### Abstract

**Background & Objective:** Endurance activity and "mediator complex subunit 13" significantly influence on structure and tissue of heart. The purpose of this study was to investigate the effects of a long time endurance activity program on "mediator complex subunit 13" gene expression in the left ventricle.

**Materials and Methods:** 14 rats under controlled conditions were housed and after familiarization randomly were assigned into control and Experimental groups, the experimental group performed an endurance activity program (14 weeks) on motorized treadmill, and then 48 hours after the end of the last session were anesthetized and sacrificed. The left ventricle of the heart was removed. Real time RT-PCR method was used to determine the expression levels of "mediator complex subunit 13" gene in the left ventricle. Finally t-test was used to evaluate collected data.

**Results:** The results of this research showed, physical activity not only influences on heart weight indices, but also it enhances "mediator complex subunit 13" gene expression in left ventricle of trained rats.

**Conclusions:** Given to the effects of endurance activity on the size of left ventricle and its indices, it seems part of these effects were related to "mediator complex subunit 13" gene expression.

**Keyword:** "mediator complex subunit 13" gene, endurance activity, left ventricle

Journal of North Khorasan University of Medical sciences 2015;7(4): 875-884

Recived:28 Feb 2015

Revised:10 Aug 2015

Accepted:17 Nov 2015