

اثر توأم تمرین هوازی و مصرف اتانول بر نیمرخ لیپید و بیان ژن برخی از میوکین‌های عضله دوقلو در موش صحرایی نر

مریم قربانی^۱، رزیتا فتحی^{۱*}، خدیجه نصیری^۱، فرهاد احمدی^۱

چکیده

مقدمه: عضله اسکلتی به‌عنوان یک بافت درون‌ریز در تنظیم فعالیت متابولیکی، تولید و ترشح هورمون‌هایی از جمله میوکین‌ها دارای فعالیت است. هدف مطالعه‌ی حاضر، بررسی تأثیر هشت هفته تمرین هوازی و مصرف اتانول بر مقادیر نیمرخ لیپیدی و گلوکز پلاسما، محتوای تری‌گلیسرید و بیان ژن مایونکتین، آیریزین و لپتین عضله دوقلو موش‌های صحرایی نر بود.

روش‌ها: تعداد ۳۲ سر موش شش هفته‌ای با میانگین وزنی 200 ± 10 گرم به چهار گروه کنترل، تمرین هوازی، اتانول با دوز ۴ گرم برکیلوگرم وزن بدن و اتانول به همراه تمرین تقسیم شدند. در پایان دوره، مقادیر نیمرخ لیپید و گلوکز پلاسما به همراه محتوای تری‌گلیسرید عضله دوقلو و سطوح نسبی بیان ژن‌های مایونکتین، آیریزین و لپتین ارزیابی شدند. داده‌ها توسط آزمون تحلیل واریانس دو سویه تجزیه و تحلیل شدند.

یافته‌ها: در بین مقادیر نیمرخ لیپید میزان سطوح تری‌گلیسرید پلاسما در گروه‌های تمرین هوازی و تمرین هوازی+ اتانول در مقایسه با گروه کنترل کاهش معنی‌داری داشت ($P \leq 0/05$). مقادیر تری‌گلیسرید عضله دوقلو در گروه‌های تمرین هوازی+ اتانول ($P \leq 0/001$) و تمرین هوازی ($P \leq 0/01$) افزایش معنی‌داری در مقایسه با گروه کنترل نشان داد. نتایج نشان داد که تمرین هوازی سبب افزایش معنی‌داری در بیان ژن مایونکتین در گروه تمرین هوازی نسبت به گروه کنترل شد ($P \leq 0/05$)، اما بیان ژن‌های آیریزین و لپتین در گروه‌های مختلف تغییرات معنی‌داری را نشان ندادند.

نتیجه‌گیری: تمرین هوازی در طی هشت هفته توانسته بود از طریق تغییر در سطوح میوکین‌ها به‌ویژه مایونکتین سبب بهبود در محتوای چربی به‌خصوص تری‌گلیسرید پلاسما و عضله اسکلتی شود و احتمالاً بتواند تنظیم‌کننده متابولیسم بدن باشد.

واژگان کلیدی: اتانول، تمرین هوازی، نیمرخ لیپید، بیان ژن، میوکین، عضله دوقلو

۱- گروه فیزیولوژی ورزشی، دانشکده‌ی علوم ورزشی، دانشگاه مازندران، بابلسر، ایران

* **نشانی:** بابلسر، بلوار شهید ذوالفقاری، پردیس دانشگاه مازندران، دانشکده علوم ورزشی، گروه فیزیولوژی ورزشی، تلفن: ۰۹۱۲۵۷۹۳۰۸۷.

کدپستی: ۴۷۴۱۶-۹۵۴۴۷، پست الکترونیک: r.fathi@umz.ac.ir

مقدمه

اتانول به عنوان یکی از نوشیدنی شایع و روان گردان است که به طور گسترده در جوامع امروزی مورد استفاده قرار می گیرد. سوء مصرف این نوشیدنی محبوب با بروز بسیاری از بیماری های عصبی، کبدی، قلب و عروق، اختلالات تغذیه ای و متابولیکی همراه است [۱] و به عنوان یکی از عوامل مرگ زودرس بعد از فشار خون بالا و مصرف دخانیات شناخته می شود [۲]. تخمین زده شده است که سوء مصرف الکل به عنوان یکی از عوامل پاتوژنز بیماری های کبدی است که بیش از ۶۰ درصد از این بیماری ها را به خود اختصاص می دهد و بر اثر آن سالانه ۲/۵ میلیون نفر در جهان جان خود را از دست می دهند [۳]. علاوه بر این مصرف مزمن و کوتاه مدت مشروبات الکلی نیز زیان های اجتماعی، اقتصادی و روانی بسیاری بر سیستم بهداشتی و درمانی جوامع تحمیل می کند. بسیاری از اثرات زیان بار اتانول به دلیل محصولات جانبی مضر است که طی متابولیسم الکل آزاد می شود. همچنین الکل توانایی ایجاد اختلال در فعالیت های متابولیکی مانند متابولیسم چربی را نیز دارد [۴]. علاوه بر این مصرف افراطی الکل بر فیزیولوژی و عملکرد بافت های مختلف از جمله عضله اسکلتی تأثیر می گذارد. مطالعات نشان می دهند که بروز بیماری عضلات اسکلتی (میوپاتی) ناشی از مصرف الکل نسبت به بسیاری از بیماری های عضلانی ارثی سهم بیشتری را به خود اختصاص می دهد [۵] و توسط علائمی مانند کاهش در توده عضلانی و کاهش در قدرت انقباض عضله شناخته می شود. عضلات اسکلتی با فیبروز و یا رسوب بیش از حد اجزاء ماتریکس خارج سلولی توانایی ترمیم خود را دارند، اما الکل توسط ژن هایی که مسؤول تنظیم فیبروز در عضلات اسکلتی هستند، سبب اختلال در این عملکرد عضلات اسکلتی می شوند [۶].

عضله اسکلتی علاوه بر فعالیت متابولیکی، به عنوان یک بافت درون ریز نیز شناخته می شود که از طریق ترشح هورمون هایی به نام میو کین ها دارای فعالیت بیولوژیکی هستند. میو کین ها در فرآیندهای مختلف مانند ترمیم بافت، سیگنالینگ سلولی و

تمایز سلولی دخیل هستند و به طور معمول در پاسخ عوامل فیزیولوژیکی و در شرایطی مانند ورزش، تغییرات تغذیه ای و افراط در مصرف الکل ترشح می شوند [۷]. از جمله میو کین هایی که در عضله اسکلتی بیان و در جریان خون رهاسازی می شوند، می توان به آیریزین، مایونکتین و لپتین اشاره کرد.

مایونکتین (CTRP15) عضوی از خانواده پروتئینی C1q/TNF α و بخش C1q آن شبیه به آدیپونکتین است و این بخش به عنوان نشانه ی خانواده پروتئینی فوق شناخته شده است آیریزین نیز محصول پروتئولیتیک پروتئین FNDC5 است که یک پروتئین غشایی است. این دو میو کین با وضعیت سلامتی و متابولیسم گلوکز و اسید چرب آزاد مرتبط هستند [۸].

لپتین یک آدیپو کین است که از جفت، غشای جنین، بافت چربی و عضله اسکلتی رها می شود و در فرآیندهای مختلف بیولوژیکی مانند کنترل هموستاز انرژی و وزن بدن از طریق کنترل اشتها و تنظیم میزان متابولیسم در حالت استراحت شرکت دارد [۹]. از لحاظ نظری، افزایش یا کاهش ترکیب بدن می تواند بر نقش بافت چربی و عضله در ترشح این هورمون ها تأثیر بگذارد.

مصرف مزمن اتانول نشان داده شده است که سبب افزایش سطوح پلاسمایی لپتین و تغییر در نیمرخ لیپیدی گردد. به نظر می رسد که تغییر در نیمرخ لیپیدی ناشی از تغییر در سطوح پلاسمایی لپتین [۱۰] با اثر مستقیم آن بر متابولیسم چربی ها مرتبط باشد. برخی از مطالعات حاکی از آن است که اثر اتانول بر سطوح لپتین در بافت های مختلف متغیر است، به طوری که در یک مطالعه نشان داده شد که سطح لپتین سرم ۳ و ۶ ساعت بعد از تجویز اتانول به طور معنی داری کاهش یافته بود و در مخاط معده بدون تغییر و در بافت چربی ۳ ساعت پس از مصرف اتانول افزایش معنی داری داشت [۱۱]. علاوه بر این در مطالعه ای دیگری نشان داده شد که مصرف اتانول در طول ده روز و شش هفته سطوح مایونکتین را به طور قابل توجهی افزایش می دهد، در حالی که سطوح آیریزین تغییرات قابل ملاحظه ای را نشان نداد [۴]. با این حال، مطالعات گزارش های

مطالعه بر نقش ورزش بر سطوح این فاکتورها در مسمومیت حاصل از اتانول در باقت عضله‌ی اسکلتی گزارش نشده است. این احتمال وجود دارد که تمرینات هوازی به‌عنوان یک راهکار غیردارویی و بدون عوارض جانبی، بتواند نقش موثری در بهبود عوارض ناشی از مصرف الکل در این بافت از طریق میوکین‌ها ایفا کنند. بنابراین هدف از مطالعه‌ی حاضر بررسی اثر هشت هفته تمرین هوازی توأم با مصرف اتانول بر بیان ژن‌های مایونکتین، آیریزین و لپتین در عضله‌ی دوقلو و نیم‌رخ لپیدی در موش‌های صحرایی نر است.

روش‌ها

روش پژوهش حاضر از نوع تجربی و بنیادی بود. ۳۲ سر موش صحرایی نر نژاد ویستار با میانگین وزنی 200 ± 10 گرم و سن ۶-۷ هفته، از مرکز انستیتو پاستور آمل تهیه شد. حیوانات پس از انتقال به محیط حیوان خانه، در محیطی با دمای ۲۰ تا ۲۲ درجه‌ی سلسیوس، رطوبت ۳۵ تا ۴۵ درصد و چرخه‌ی تاریکی-روشنایی ۱۲:۱۲ ساعت نگهداری شدند. در طی دوره‌ی پژوهش حیوانات دسترسی آزاد به مصرف آب و غذای مخصوص موش (ساخت شرکت بهپور- ایران) داشتند. حیوانات پس از یک هفته آشنایی با محیط نگهداری جدید و نحوه‌ی فعالیت روی تردمیل به‌طور تصادفی به ۴ گروه کنترل، تمرین هوازی، اتانول و تمرین+ اتانول تقسیم شدند.

پروتکل تمرینی

هشت هفته تمرین ورزشی با یک دوره آشناسازی یک‌هفته‌ای حیوانات با دویدن بر روی تردمیل آغاز شد. در طی دوره آشناسازی، گروه‌های تمرینی هفته‌ای سه جلسه با سرعت ۱۰ متر بر دقیقه به مدت ۱۰ دقیقه تمرین داده شدند. پس از دوره آشناسازی آزمون خستگی به‌منظور تعیین حداکثر سرعت دویدن اجرا شد. این آزمون به شرح زیر انجام شد: حیوانات با سرعت ۵ متر بر دقیقه شروع به راه رفتن روی تردمیل کردند، باگذشت هر ۳ دقیقه، ۳ متر بر دقیقه به‌سرعت قبل اضافه شد تا زمانی که هر یک از حیوانات گروه تمرینی به

متناقضی در مورد نقش اتانول بر سطوح این میوکین‌ها در بافت‌های مختلف ارائه داده‌اند.

مطالعات نقش فعالیت بدنی را بر ارگان‌های مختلف بدن مانند کبد، مغز، بافت چربی و قلب مشخص کرده‌اند و نشان داده‌اند که تمرینات ورزشی از بین اندام‌های بدن، عضلات اسکلتی را به‌طور مستقیم تحت تأثیر قرار می‌دهد [۱۲]. ورزش به‌عنوان یک درمان غیر دارویی علاوه بر اینکه تأثیرات مثبتی بر بهبود اختلالات متابولیکی دارد، از طریق انقباضات عضلات می‌تواند باعث ایجاد ترشح میوکین‌ها شود [۱۳]. به‌نظر می‌رسد میوکین‌هایی که با انقباض عضله‌ی اسکلتی تنظیم می‌شوند، نقش حیاتی به‌عنوان رابط بین عضله‌ی اسکلتی و دیگر بافت‌ها دارند [۱۴]. علاوه بر نقش مستقیم عضله‌ی اسکلتی در متابولیسم چربی در بدن، میوکین‌ها به‌طور بالقوه می‌توانند نقش پیشگیرانه‌ای در جلوگیری از اختلالات متابولیکی و سایر بیماری‌های ناشی از انباشت چربی داشته باشند [۱۵]. به‌نظر می‌رسد که آیریزین و مایونکتین این عمل را از طریق فعال‌سازی اکسیداسیون لیپیدها در کبد اعمال می‌کنند [۱۶]. آیریزین و مایونکتین به‌عنوان دو میوکین مهم ترشح شده در پاسخ به ورزش، رژیم غذایی (حاوی گلوکز و اسیدهای چرب)، باعث افزایش گلوکز و جذب اسید چرب و اکسیداسیون آن‌ها در کبد و بافت چربی می‌شوند [۱۷]. بیشتر مطالعات افزایش سطوح مایونکتین و افزایش برداشت اسیدهای چرب آزاد را با افزایش بیان پروتئین‌های انتقال‌دهنده‌ی چربی در لیپوسیت‌ها مرتبط دانسته‌اند [۱۸، ۱۶، ۱۸].

علاوه بر این، ورزش حاد و مزمن به‌طور مستقل از میوکین‌ها و لپتین بر ترکیب بدنی، متابولیسم کربوهیدرات و چربی تأثیر می‌گذارد و می‌تواند نقش بهبود دهنده‌ی قابل ملاحظه‌ای در بسیاری از اختلالات متابولیکی مانند چاقی، دیابت و کبد چرب داشته باشد [۱۹-۲۱]. اگرچه ورزش منظم می‌تواند نقش بهبود دهنده‌ی قابل ملاحظه‌ای بر سطوح میوکین‌های آیریزین و مایونکتین و یا لپتین در چاقی القا شده توسط رژیم غذایی پرچرب [۲۳، ۲۲، ۱۶] و دیابت القا شده توسط رژیم غذایی پرچرب [۲۴] و استرپتوزوسین [۲۵] داشته باشد، اما تاکنون

زیلازین (۵-۳ میلی‌گرم بر کیلوگرم وزن بدن) بی‌هوش شدند و قفسه‌ی سینه شکافته شد و خون از طریق ورید کبدی گرفته و بلافاصله بافت عضله دوقلو جمع‌آوری شد.

اندازه‌گیری سطوح پلاسمایی نیمرخ لیپید، گلوکز و تری‌گلیسرید عضله‌ی دوقلو

مقادیر پلاسمایی کلسترول تام (TC) به روش آنزیمی (CHOD-POD)، کالیمتری (بیونیک، تهران، ایران)، لیپوپروتئین کم چگال (LDL) به روش آنزیمی مستقیم، کالیمتری (بیونیک، تهران، ایران)، لیپوپروتئین پرچگال (HDL) به روش آنزیمی مستقیم، کالیمتری (بیونیک، تهران، ایران) و تری‌گلیسرید (TG) به روش آنزیمی (GPO-POD)، کالیمتری (بیونیک، تهران، ایران) اندازه‌گیری شدند. ضریب تغییرات و حساسیت روش اندازه‌گیری به ترتیب برای TC ۳/۹٪ و ۰/۰۰۱۵ میلی‌گرم در صد میلی‌لیتر، LDL ۲/۹٪ و ۰/۰۰۶ میلی‌گرم در صد میلی‌لیتر، HDL ۱/۹٪ و ۰/۰۰۹ میلی‌گرم در صد میلی‌لیتر، TG ۳/۱٪ و ۰/۰۰۱۵ میلی‌گرم در صد میلی‌لیتر بود. همچنین مقدار گلوکز خون و تری‌گلیسرید عضله‌ی دوقلو نیز اندازه‌گیری شدند.

استخراج RNA، سنتز cDNA و بیان ژن

به منظور استخراج RNA توتال از بافت دوقلو موش صحرایی از کیت پارس طوس (ایران) استفاده شد. به میکروتیوب‌های RNase & DNase Free، ۵۰ میلی‌گرم نمونه‌ی هموزنه مورد تحقیق اضافه و در ادامه ۷۵۰ میکرولیتر بافر لیزکننده به نمونه اضافه گردید سپس نمونه‌ها به مدت ۵ دقیقه انکوباسیون شد. ۱۵۰ میکرولیتر کلروفرم به مخلوط حاصل اضافه شد و برای ۱۵ ثانیه مخلوط حاصل به شدت تکان داده شده و به مدت ۳ دقیقه در دمای اتاق انکوبه گردید. مخلوط حاصل به مدت ۱۲ دقیقه در ۴ درجه‌ی سانتی‌گراد با سرعت ۱۳۰۰۰ دور در دقیقه سانتریفوژ شد. پس از سانتریفوژ مخلوط سه فاز تشکیل شد که فاز مایع بالایی حاوی RNA بود. این فاز با دقت جدا و با ۴۰۰ میکرولیتر الکل اتانول ۷۰ درصد مخلوط و به ستون

خستگی رسیدند. هنگامی که حیوانات موفق به حفظ سرعت در دویدن نبودند زمانی خستگی آغاز و آزمون متوقف شده بود. سپس ۶۵ درصد حداکثر سرعت محاسبه شد که مطابق با فعالیت بدنی با شدت متوسط بود. جلسات تمرینی ۵ روز در هفته برای ۲ هفته متوالی انجام شد. در اولین روز تمرینی مدت زمان تمرین ۳۰ دقیقه بود و در روزهای بعدی، مدت تمرین به میزان ۱۰ دقیقه در روز اضافه گردید تا به مدت ۶۰ دقیقه رسید. از روز پنجم حیوانات برای یک ساعت در روز تمرین کردند. هر دو هفته یکبار مجدداً آزمون حداکثر سرعت به همان روش قبل انجام و ۶۵ درصد حداکثر سرعت محاسبه شد [۲۶].

روش مصرف اتانول

اتانول ۹۶٪ را با آب رقیق کرده و به اتانول ۲۰٪ تبدیل کردیم و سپس با دوز ۴ گرم بر کیلوگرم وزن بدن به صورت روزانه با استفاده از گاوژ به موش‌ها خورانده شد. برای آشناسازی موش‌ها با اتانول از دوز ۰/۵ گرم شروع و هر روز ۰/۵ گرم به مقدار قبل اضافه شد. روز هشتم به دوز مدنظر یعنی ۴ گرم به ازای هر کیلوگرم وزن بدن رسید. بعد از رسیدن به دوز ۴ گرم بر کیلوگرم با فاصله دو روزه وزن گیری مجدد برای تعیین مقدار دقیق دوز انجام شد [۲۶، ۲۷].

ملاحظات اخلاقی

تحقیق حاضر با توجه به اصول راهنمای اخلاقی برای مراقبت و استفاده از حیوانات آزمایشگاهی (IACUC) انجام شد. تمام آزمایش‌ها توسط کمیته اخلاق در دانشگاه مازندران (کد اخلاق پژوهش حاضر IR.UMZ.REC.1397.054) مورد تأیید قرار گرفت.

استخراج بافت

تمام گروه‌ها ۴۸ ساعت پس از مصرف اتانول و آخرین جلسه‌ی تمرینی در شرایط کاملاً مشابه ناشتایی شبانه با تزریق درون صفاقی کتامین (۵۰-۳۰ میلی‌گرم بر کیلوگرم وزن بدن) و

نمونه RNAهای استخراجی در ادامه پس از حذف آلودگی‌های ژنومی با آنزیم DNaseI، RNase-free (سیناکلون، ایران) جهت سنتز cDNA مورد استفاده قرار گرفتند.

جهت سنتز cDNA از کیت سنتز cDNA شرکت یکتا تجهیز آزما (ایران) استفاده شد. برای این منظور مقدار ۱ میکروگرم RNA توتال با استفاده از آغازگر Oligo dT طبق دستورالعمل شرکت سازنده به cDNA سنتز شد. طراحی آغازگرهای ژن مرجع بتا-اکتین و آیریزین با نرم افزار Primer premier نسخه ۵ براساس اطلاعات ژن بتا-اکتین و آیریزین در بانک ژنی NCBI انجام شد. برای تکثیر اختصاصی ژن‌های لپتین و مایونکتین از آغازگرهای اختصاصی گزارش شده در مطالعه Gomart و همکاران (۲۰۱۴) و Suidasari و همکاران (۲۰۱۷)، به ترتیب استفاده شد [۲۹، ۲۸]. مشخصات آغازگرهای مورد استفاده در این پژوهش در جدول ۱ نشان داده شده است.

سیلیکا اضافه گردید و به مدت ۱ دقیقه با سرعت ۱۳۰۰۰ دور در دقیقه سانتریفوژ شد. مواد زایدی را که پس از عبور از فیلتر در میکروتیوب کالکتور زیر ستون جمع شده بود دور انداخته شد. به ستون ۷۰۰ میکرولیتر از بافر شستشو (PW) اضافه شد. سپس به مدت ۱ دقیقه با سرعت ۱۳۰۰۰ دور در ثانیه سانتریفوژ شد. مجدداً ۵۰۰ میکرولیتر بافر شستشو به ستون برای خلوص بیشتر RNA استخراجی اضافه می‌کنیم و به مدت ۱ دقیقه با سرعت ۱۳۰۰۰ دور در ثانیه سانتریفوژ شد. در نهایت ۳۰ میکرولیتر آب تیمار شده با DEPC به ستون سیلیکا اضافه گردید و به مدت ۳ دقیقه در محیط نگه داشته شد و سپس ستون به مدت ۲ دقیقه با حداکثر سرعت سانتریفوژ گردید تا RNA جدا شد و به میکروتیوب ۱/۵ میلی‌لیتری منتقل شد. کیفیت و کمیت RNA استخراج شده با روش الکتروفورز روی ژل آگارز و UV اسپکتروفتومتری مورد ارزیابی قرار گرفت.

جدول ۱- مشخصات آغازگرهای مورد استفاده در فرآیند Real Time PCR

نام ژن	توالی آغازگر	کد دسترسی ژن	طول محصول (جفت باز)
آیریزین	F 5'-GCCAACTCGGCAGTGGTCAG-3' R 5'-CCAGAGAGCGCAGGATCGG-3'	NM_001270981.1	۱۴۱
لپتین	F 5'-CCTGTGGCTTTGGTCCTATC-3' R 5'-ATACCGACTGCGTGTGTGAA-3'	NM_013076.3	۱۲۸
مایونکتین	F 5'-TGTTGTTGAAAGGTGCGGTA-3' R 5'-TCTCAAGCTCCTGGGTGACT-3'	XM_003754550.4	۱۱۴
بتا-اکتین	F 5'-GTGTGACGTTGACATCCGTAAGAC-3' R 5'-TGCTAGGAGCCAGGGCAGTAAT-3'	NM_031144.3	۱۱۹

برگشت (۱۰ پیکومول) و ۸/۲ میکرولیتر آب عاری از ریبونوکلاز بود. برنامه‌ی دمایی مورد استفاده در Real time PCR شامل یک سیکل دمایی ۹۵ درجه‌ی سانتی‌گراد به مدت ۱۳ دقیقه، ۴۰ سیکل دمایی (۹۵ درجه‌ی سانتی‌گراد جهت واسرشته شدن به مدت ۳۰ ثانیه - ۶۲ درجه‌ی سانتی‌گراد جهت اتصال آغازگرهای آیریزین، ۶۰ درجه‌ی سانتی‌گراد جهت اتصال آغازگرهای ژن لپتین - مایونکتین، ۵۸ درجه‌ی سانتی‌گراد جهت اتصال آغازگرهای ژن بتا-اکتین به مدت ۴۰ ثانیه - ۷۲ درجه‌ی سانتی‌گراد جهت بسط به مدت ۳۰ ثانیه) بود. نمودار ذوب برای

بعد از انجام واکنش‌های مربوط به PCR معمولی و به دست آوردن شرایط و دمای اتصال مطلوب برای ژن‌ها، PCR در زمان واقعی به کیت سایبرگرین با استفاده از دستگاه Rotor gene Corbett 6000 انجام شد. واکنش‌های Real time PCR در حجم نهایی ۲۰ میکرولیتر و هر واکنش به صورت Duplicate صورت پذیرفت. مخلوط واکنش شامل ۳ میکرولیتر cDNA (۵۰ نانوگرم در میکرولیتر)، ۸ میکرولیتر RealQ Plus 2x Master Mix Green (Ampliqon, Denmark)، ۰/۴ میکرولیتر از هر یک از آغازگرهای رفت و

و تحلیل داده‌ها از نرم افزار گراف پد پرسم نسخه ۶/۰۷ استفاده شد. سطح معنی داری $P \leq 0/05$ در نظر گرفته شد.

بررسی درستی داده‌ها رسم شد. میزان بیان ژن‌های موردنظر نیز با روش $2^{-\Delta\Delta CT}$ اندازه‌گیری شد.

تحلیل آماری داده‌ها

با توجه به تعداد نمونه‌ها، از آزمون کولموگروف-اسمیرنوف (KS) برای بررسی نرمال بودن توزیع داده‌ها استفاده شد. برای تعیین برابری واریانس‌ها از آزمون لون و برای بررسی تغییرات گروهی از آزمون آنالیز واریانس دو سویه و از آزمون توکی به منظور بررسی تغییرات بین گروهی استفاده شد. جهت تجزیه

یافته‌ها

اثر تمرین هوازی، مصرف اتانول و اثر تعاملی آن‌ها بر متغیرهای تحقیق (نیمرخ لیپید، گلوکز پلاسما و تری‌گلیسرید بافت) با استفاده از آزمون آنالیز واریانس دوطرفه مورد تجزیه و تحلیل قرار گرفتند و نتایج آن در جدول ۲ آورده شده است.

جدول ۲- نتایج آزمون آنالیز واریانس دوطرفه اثر تمرین هوازی توأم با مصرف اتانول بر نیمرخ لیپید، گلوکز پلاسما و تری‌گلیسرید عضله‌ی دوقلو در گروه‌های مورد مطالعه

متغیر (میلی گرم بر دسی لیتر)	کنترل	تمرین هوازی	اتانول	تمرین + اتانول	اثر تمرین	اثر اتانول	اثر تعاملی
گلوکز	۸۵±۳/۸۴	۸۰/۵±۲/۸۶	۷۷/۵±۳/۵۱	۸۸/۵±۳/۷۱	P=۰/۳۵	P=۰/۹۲	P=۰/۰۴
تری‌گلیسرید پلاسما	۴۹/۱۶±۷/۷۶	*۲۳/۶±۱/۶	۴۳/۵±۴/۵۸	*۲۴±۳/۵۹	P=۰/۰۰۳	P=۰/۳	P=۰/۹
کلسترول تام	۵۵/۸۳±۱/۸۳	۵۰/۶۶±۱/۸۷	۵۳/۱۶±۲/۲۸	۵۰±۴/۷۲	P=۰/۱۷	P=۰/۵۷	P=۰/۷۳
HDL	۲۵/۵±۰/۹۹	۲۱/۳۳±۰/۷۶	۲۴/۳۳±۱/۳۵	۲۰/۱۶±۲/۱۳	P=۰/۰۰۷	P=۰/۴۱	P=۰/۹۹
LDL	۲۰/۴۶±۱/۳۸	۲۳/۳۳±۱/۳۶	۲۰/۱۳±۱/۴۲	۲۵±۲/۴۱	P=۰/۰۰۳۴	P=۰/۷	P=۰/۵۶
تری‌گلیسرید بافت	۳۱/۸۳±۰/۷	SSSS**۴۳/۶۹±۱/۶۲	SSSS۳۸/۱۶±۰/۹۴	****۶۴/۵±۳/۴۱	P=۰/۰۰۰۱	P=۰/۰۰۰۱	P=۰/۰۰۱۶

مقادیر به صورت میانگین±خطای استاندارد میانگین ارائه شده است. *، ** و **** تفاوت معنی دار در مقایسه با گروه کنترل به ترتیب ($p \leq 0/01$), ($p \leq 0/05$) و ($p \leq 0/0001$). SSSS تفاوت معنی دار در مقایسه با گروه تمرین + اتانول ($p \leq 0/0001$).

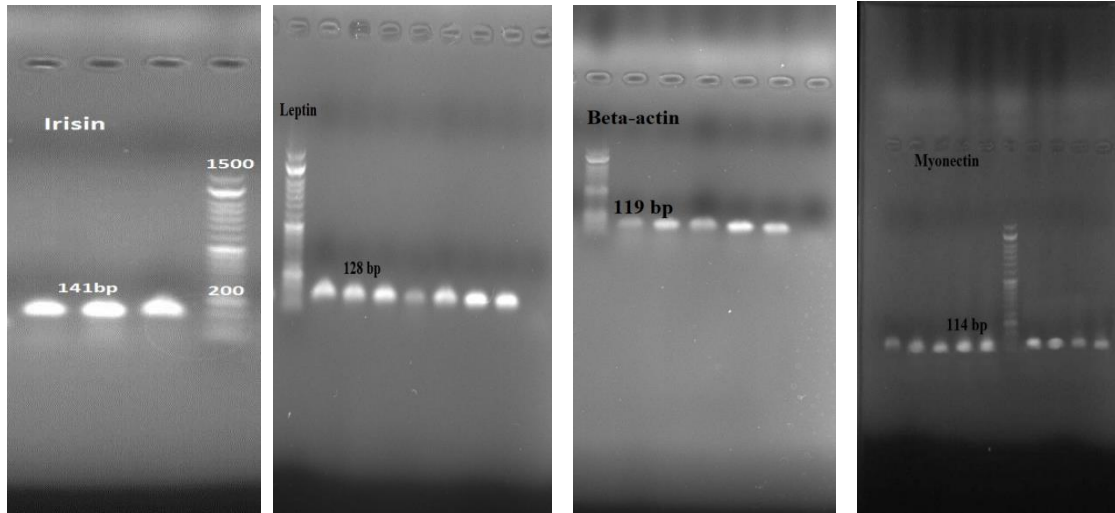
هوازی برای متغیر تری‌گلیسرید، HDL و LDL معنی دار بود و اثر تعاملی فقط برای متغیر گلوکز معنی دار بود (جدول ۲). همچنین نتایج آزمون تعقیبی توکی نشان داد که میزان تری‌گلیسرید عضله‌ی دوقلو در گروه‌های تمرین هوازی+ اتانول ($P \leq 0/0001$) و تمرین هوازی ($P \leq 0/01$) افزایش معنی داری نسبت به گروه کنترل نشان دادند (جدول ۲). همچنین میزان تری‌گلیسرید بافت دوقلو در گروه تمرین هوازی و اتانول کاهش معنی داری نسبت به گروه تمرین + اتانول نشان دادند ($P \leq 0/0001$) (جدول ۲). هر یک از اثرهای تمرین و اتانول برای متغیر فوق معنی دار بودند. همچنین اثر تعاملی برای متغیر فوق نیز معنی دار بود.

با توجه به نتایج آزمون تعقیبی توکی مشخص شد که میزان سطوح تری‌گلیسرید پلاسما در گروه‌های تمرین هوازی و تمرین + اتانول در مقایسه با گروه کنترل کاهش معنی داری یافته بود ($P \leq 0/05$). تغییرات مشاهده شده در میزان کلسترول تام نشان داد، علی‌رغم کاهش میزان کلسترول در گروه‌های تمرین هوازی و تمرین + اتانول نسبت به گروه کنترل، این تغییرات از لحاظ آماری معنی دار نبود.

نتایج همچنین نشان داد که اتانول تأثیر معنی داری بر میزان این فاکتور در گروه اتانول در مقایسه با گروه کنترل نداشت. طبق یافته‌ها، تفاوت معنی داری در میزان سطوح HDL، LDL و گلوکز پلاسما در بین گروه‌های مورد مطالعه مشخص نشد. طبق نتایج آنالیز واریانس دوسویه (جدول ۲)، اثر تمرین

مایونکتین در عضله‌ی دوقلو موش صحرائی و وجود تک باند در محدوده‌ی ۱۱۹ جفت باز برای ژن بتا-اکتین (ژن مرجع) در همه‌ی نمونه‌ها، بیانگر صحت انجام آزمایش و تکثیر قطعه مورد نظر بود (شکل ۱).

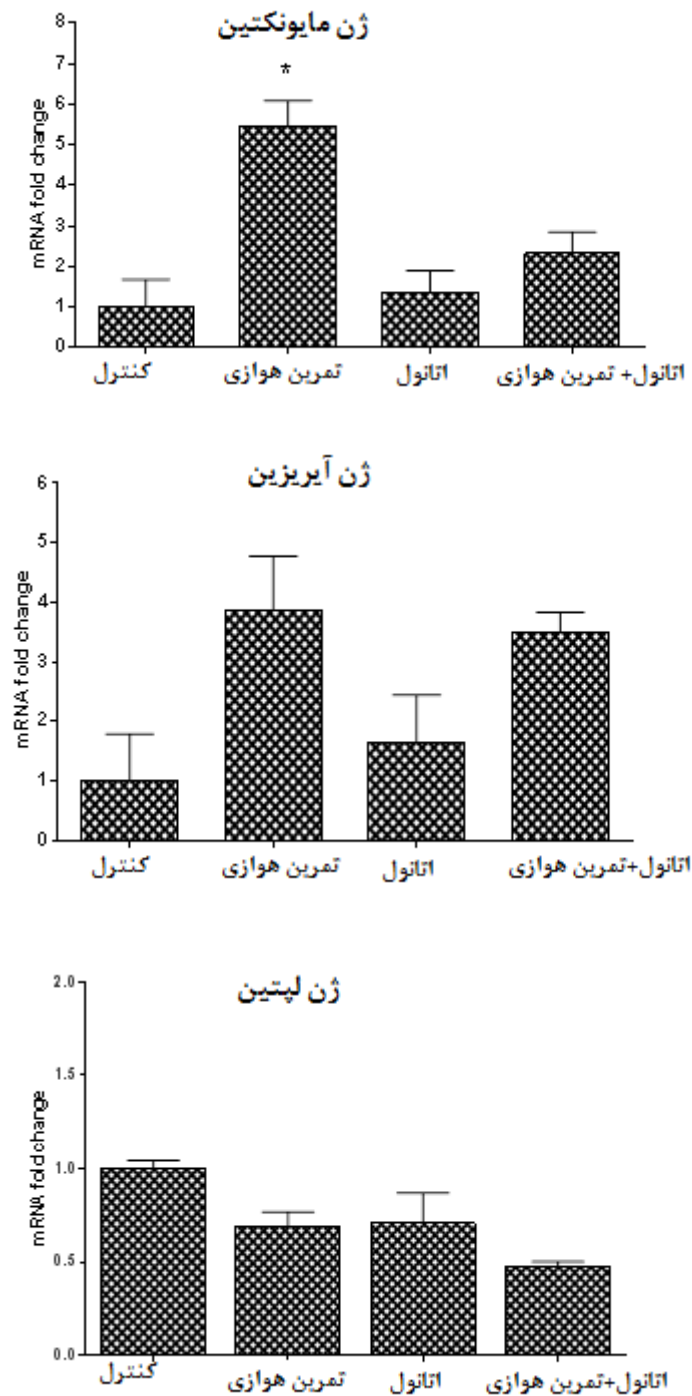
نتایج محصولات حاصل از PCR Real Time با استفاده از الکتروفورز روی ژل آگارز نشان دادند که ژن‌های آیریزین، لپتین، مایونکتین و بتا-اکتین در عضله‌ی دوقلو موش صحرائی تکثیر شده است. مشاهده‌ی تک باند در محدوده‌ی ۱۴۱، ۱۲۸ و ۱۱۴ جفت باز به ترتیب برای ژن‌های آیریزین، لپتین،



شکل ۱- محصولات واکنش زنجیره‌ای پلیمرز ژن‌های آیریزین، لپتین، مایونکتین و بتا-اکتین روی ژل آگارز یک درصد

تغییرات مشاهده شده در بیان نسبی ژن آیریزین با تمرین ($P=0/056$)، مصرف اتانول ($P=0/07$) و تداخل اثر دو عامل ($P=0/056$)، از لحاظ آماری معنی دار نبود. نتایج آزمون تعیسی توکی نشان داد که هرچند هشت هفته تمرین هوازی منجر به افزایش بیان ژن آیریزین در گروه‌های تمرین، تمرین+ اتانول و اتانول نسبت به گروه کنترل شده است، اما از لحاظ آماری معنی دار نبوده است (شکل ۲). تغییرات مشاهده شده در بیان نسبی ژن لپتین با تمرین هوازی ($P=0/41$)، مصرف اتانول ($P=0/43$) و تداخل اثر دو عامل ($P=0/97$)، از لحاظ آماری معنی دار نبود. نتایج آزمون تعیسی توکی نشان داد که هشت هفته تمرین هوازی و مصرف اتانول هر چند منجر به کاهش بیان ژن لپتین در گروه‌های تمرین هوازی، تمرین+ اتانول و اتانول نسبت به گروه کنترل گردیده است، اما از لحاظ آماری معنی دار نبوده است ($P \geq 0/05$) (شکل ۲).

نتایج تحلیل آزمون واریانس دو سویه بیان ژن مایونکتین در عضله‌ی دوقلو موش صحرائی نشان داد که تمرین هوازی اثر افزایشی معنی داری در بیان ژن مذکور داشته است ($P=0/015$). همچنین نتایج عدم تأثیر معنی دار مصرف اتانول ($P=0/509$) و تداخل اثر دو عامل ($P=0/18$) را در بیان ژن مذکور نشان دادند. نتایج آزمون تعیسی توکی نشان داد که هشت هفته تمرین هوازی بیان ژن مایونکتین را به طور معنی داری در گروه تمرین هوازی نسبت به گروه کنترل افزایش داد ($P \leq 0/05$) و مصرف اتانول در این مدت نیز تأثیر معنی داری در بیان ژن مایونکتین در گروه اتانول نسبت به گروه کنترل نداشت. همچنین بیان ژن مایونکتین در گروه موش‌هایی با مصرف اتانول و تمرین هوازی نیز تأثیر معنی داری نسبت به گروه کنترل نداشت (شکل ۲).



شکل ۲- نسبت تغییرات چند برابری ژن‌های مایونکتین، آیریرین و لپتین در گروه‌های مختلف در مقایسه با گروه کنترل. * تفاوت معنی‌دار در مقایسه با گروه کنترل

مقایسه با گروه کنترل گردید. علی‌رغم اینکه تمرین هوازی و تمرین هوازی+اتانول به ترتیب سبب افزایش بیان ژن آیریزین و کاهش بیان لپتین شد، اما این تغییرات معنی‌دار نبودند. در مطالعه‌ای که توسط Hagood در سال (۲۰۱۸) انجام شد نشان

بحث و نتیجه‌گیری

نتایج مطالعه‌ی حاضر نشان داد که تمرین هوازی به‌طور معنی‌داری موجب افزایش معنی‌دار بیان ژن مایونکتین در

تنظیم افزایشی بیان ژن FNDC5 (آیریزین) عضله‌ی اسکلتی شود و نتایج نشان داد که عملکرد تمرینات مقاومتی و استقامتی در این زمینه مشابه است [۳۰]. Boström و همکاران (۲۰۱۲) نیز گزارش کردند که بیان FNDC5/آیریزین در مدل حیوانی و افراد مبتلا به چاقی توسط ژن PGC1- α و فعالیت بدنی افزایش می‌یابد و نشان دادند که افزایش سطح آیریزین منجر به بهبود چاقی و هموستاز گلوکز می‌شود [۳۱].

علاوه بر این Abdi و همکاران (۲۰۱۸) گزارش کردند که فعالیت‌های ورزشی از طریق افزایش سطوح آیریزین نقش مهمی در بهبود اختلالات متابولیسمی دارد. فعالیت‌های ورزشی باعث تغییر محتوای بافت چربی سفید به بافت چربی قهوه‌ای شده و از این طریق باعث بهبود متابولیسم آنها می‌شود [۲۵]. علاوه بر این سطح آیریزین با بسیاری از شاخص‌های هموستاز گلوکز از جمله مقاومت به انسولین ارتباط دارد و نشان داده شده که می‌تواند با تمرین مقاومتی افزایش یابد [۲۵].

در کل با توجه به نتایج این محققین این اتفاق نظر وجود دارد که ورزش از طریق افزایش سطوح مایونکتین و آیریزین توانسته سبب بهبود متابولیسم لیپیدها و گلوکز گردد و مانع از توسعه اختلالات متابولیسمی مانند دیابت و چاقی شود. بنابراین به نظر می‌رسد در مطالعه‌ی حاضر تمرین هوازی توانسته از طریق افزایش سطوح مایونکتین سبب بهبود سطوح تری‌گلیسرید و پلازما گردد.

نتایج حاصل از این مطالعه همچنین نشان داد که مصرف اتانول سبب کاهش بیان لپتین در عضله‌ی دوقلو نسبت به گروه کنترل شد. این نتایج با نتایج حاصل از Rödmark و همکاران در سال (۲۰۰۱) که نشان دادند مصرف مقادیر متوسط اتانول توسط افراد عادی تأثیر مهاری در سنتز و ترشح لپتین در سرم دارد، موافق است. آنها نتیجه‌گیری کردند که اتانول با اثر مستقیم بر سلول‌های بافت چربی سبب کاهش سنتز و یا رهاسازی لپتین می‌شود [۳۲]. علاوه بر این در مطالعه دیگری نشان داده شد که افزایش لپتین بافت چربی و کاهش سطح لپتین سرم پس از مصرف اتانول ممکن است به علت سرکوب رهاسازی لپتین از بافت چربی به گردش خون سیستمیک باشد

داد که مصرف مزمن اتانول در طول ده روز و شش هفته توانست سطوح مایونکتین عضله‌ی اسکلتی را بطور قابل توجهی افزایش دهد، درحالی‌که سطوح آیریزین تغییر قابل ملاحظه‌ای نداشت [۴]. این یافته ممکن است ناشی از ظرفیت بازسازی گسترده عضلات اسکلتی باشد. علاوه بر این، آیریزین و مایونکتین بسیاری از اثرات خود را در بافت‌هایی غیر از عضله‌ی اسکلتی، مانند بافت کبدی و چربی اعمال می‌کند [۴]. اگرچه مطالعات مربوط به اثر توأم ورزش و اتانول بر بیان این فاکتورها اندک است، اما مطالعات گسترده‌ای در رابطه با نقش ورزش بر بیان این فاکتورها در اختلالات متابولیسمی به‌خوبی مورد بررسی قرار گرفته است. در مطالعه‌ای که Peterson و همکاران در سال (۲۰۱۴) در رابطه با تأثیر فعالیت ورزشی بر بیان ژن مایونکتین و آیریزین عضله‌ی دیافراگم موش‌های صحرایی مبتلا به چاقی و دیابت نوع دو انجام دادند، نشان داده شد که ۹ هفته فعالیت ورزشی استقامتی در این حیوانات بیان ژن مایونکتین را کاهش و تأثیری بر بیان ژن آیریزین ندارد. آنها این عدم معنی‌داری را به مقاومت به لپتین در این حیوانات نسبت دادند [۸].

Vosadi و همکاران در سال ۲۰۱۶ نیز نشان دادند که مقادیر بیان ژن مایونکتین پس از چهار هفته فعالیت بدنی استقامتی، در گروه تمرین نسبت به گروه کنترل افزایش معنی‌داری داشت. آنها در مطالعه‌ی خود تغییرات مقاومت به انسولین را عاملی موثر در افزایش بیان مایونکتین، تحت تأثیر فعالیت ورزشی استقامتی گزارش کردند که افزایش این میوکین با کاهش مقاومت انسولین همراه است و احتمالاً از این طریق سبب بهبود متابولیسم چربی‌ها می‌گردد [۲۸]. برخی از محققین بر این معتقدند که مایونکتین عملکردی مشابه انسولین بر متابولیسم لیپیدها و گلوکز اعمال می‌کند. افزایش سطوح مایونکتین در پی تمرین هوازی از طریق فسفریلاسیون AMPK سبب افزایش جایگیری ناقل‌های گلوکز در غشا پلاسمایی شده و از این طریق به کاهش سطوح پلاسمایی گلوکز کمک می‌کنند [۲۹].

Hosseinzadeh و همکاران (۲۰۱۸) گزارش کردند که تمرینات ورزشی مقاومتی و استقامتی با شدت متوسط می‌تواند باعث

با توجه به این توضیحات و نتایج حاصل از این مطالعه این نتیجه‌گیری منطقی به نظر می‌رسد که محتوی تری‌گلیسرید بافت عضله‌ی اسکلتی افزایش یابد. علاوه بر این به نظر می‌رسد افزایش محتوی تری‌گلیسرید عضله‌ی دوقلو ناشی از افزایش انسولین در گردش در پی ورزش باشد [۳۸].

نتایج تحقیق حاضر نشان داد که در پاسخ به تمرین هوازی میزان سطوح تری‌گلیسرید پلاسما نیز در گروه‌های تمرین هوازی و تمرین+اتانول به ترتیب کاهش معنی‌داری یافته بودند. تمرین هوازی توانایی بدن در استفاده از چربی را به‌عنوان سوبسترا اضافه می‌کند و اکسیداسیون کل چربی را در طی ورزش افزایش می‌دهد. علاوه بر این، همبستگی بالایی بین محتوای چربی درون عضله و مقاومت به انسولین وجود دارد. اثراتی روی بافت چربی در هنگام ورزش به‌وجود می‌آید و این اثرات با فعال شدن آنزیم‌های خاصی در مسیر اکسیداتیو، پشتیبانی می‌شود. تمرین هوازی باعث فعال شدن لیپوپروتئین لیپاز می‌شود و افزایش فعالیت لیپوپروتئین لیپاز ممکن است نقش مهمی در کاهش مقاومت به انسولین در هنگام ورزش داشته باشد [۴۰]. در مطالعه دیگری که توسط Kolp و همکاران (۲۰۱۳) انجام شد، رابطه‌ی J شکل بین مصرف اتانول و تری‌گلیسرید پلاسما شرح داده شده است. بدین صورت که با مصرف بالای اتانول میزان تری‌گلیسرید پلاسما افزایش می‌یابد با این حال، مصرف مقادیر سبک تا متوسط اتانول ممکن است با کاهش تری‌گلیسرید پلاسما همراه باشد، این نتایج متفاوت احتمالاً با توجه به نوع مشروبات الکلی مصرفی، پلی‌مورفیسم‌های ژنتیکی و عوامل سبک زندگی تعیین می‌شود [۴۱]. در همین راستا مطالعه‌ی Whitfield و همکاران (۲۰۱۳) روابط بین میزان دوز و پاسخ مصرف مشروبات الکلی را نشان داد؛ آنها گزارش کردند که تغییر در رفتار نوشیدن با تغییر در بسیاری از نشانگرهای بیوشیمیایی و فرآیندهای متابولیکی همراه است. ممکن است مسیرهای مشترکی برای چند مورد از تغییرات مشاهده شده از الکل وجود داشته باشد، اما تفاوت در پاسخ به دوز الکل نشان می‌دهد که یک مسیر واحد برای همه آنها وجود ندارد. نشان داده شد که با افزایش مصرف الکل برای یک تا دو نوشیدنی در روز (۱۰-۲۰ گرم در روز)

[۱۱]. اکثر مطالعات بر این نکته اتفاق نظر دارند که مصرف دوزهای بالا و پایین اتانول سبب مهار سنتز و رهاسازی لپتین در بافت چربی می‌گردد. به نظر می‌رسد که اتانول در مطالعه‌ی ما نیز توانسته است از طریق مهار سنتز لپتین سبب کاهش محتوی بافتی آن در عضله‌ی دوقلو گردد، اگرچه این تغییرات به لحاظ آماری معنی‌دار نبوده است.

نتایج این مطالعه همچنین نشان داد که سطوح لپتین در گروه تمرین هوازی+اتانول توانسته در مقایسه با گروه کنترل کاهش یابد هرچند که این تغییرات به لحاظ آماری معنی‌دار نبوده است. در توافق با یافته‌های ما حسینی کاخک و همکاران نشان دادند که تمایل به کاهش غلظت لپتین در بافت عضله و چربی در گروه تمرین در مقایسه با گروه کنترل وجود داشت [۳۳]. مطالعات گذشته همچنین بر این نکته اتفاق نظر دارند که انرژی صرف شده در طول تمرین و وضعیت سیری یا گرسنگی آزمودنی‌ها نقش مهمی در بیان ژن لپتین دارد [۳۴]. علاوه بر این برخی از مطالعات نیز نشان داده‌اند که بیان ژن و غلظت لپتین در اثر تمرین کاهش می‌یابد که عمدتاً علت آن را کاهش بافت چربی در اثر تمرین بیان کرده‌اند [۳۵، ۳۶]. Ceddia و همکاران (۲۰۰۱) گزارش کردند که لپتین اثرات متابولیک خود را به‌طور مستقیم بر روی بافت‌های محیطی از جمله عضله‌ی اسکلتی اعمال می‌کند [۳۷].

لپتین به‌عنوان یک هورمون پپتیدی محصول ژن ob است که عمدتاً توسط بافت چربی سنتز و رهاسازی می‌شود. مطالعات نشان داده‌اند که افزایش لپتین در بافت عضله‌ی اسکلتی سبب کاهش ذخایر تری‌گلیسرید عضله، کاهش ورود تری‌گلیسرید به بافت عضله و افزایش ظرفیت اکسیداسیون اسیدهای چرب در این بافت می‌گردد [۳۸]. در پی این عوامل افزایش چشمگیر حساسیت به انسولین رخ می‌دهد. همچنین لپتین از طریق عضله‌ی اسکلتی نقش مؤثری بر هموستاز انرژی، تنظیم وزن و محتوای چربی بازی می‌کند [۳۹]. علاوه بر این نشان داده شده است که اسیدهای چرب آزاد پلاسما توسط سلول‌های عضلانی اسکلتی گرفته شده و به‌عنوان تری‌گلیسرید در این سلول‌ها ذخیره و سپس بازیابی و اکسید می‌شود.

در سطح بیان ژن‌های کنترل کننده‌ی سیستم‌های میوکین‌های عضله‌ی اسکلتی به وجود می‌آید سبب بهبود متابولیسم کربوهیدرات و چربی و در نتیجه مانع از توسعه اختلالات متابولیکی می‌گردد. همان‌طور که در پژوهش حاضر مشاهده شد، تمرینات منظم هوازی در طی هشت هفته توانسته بود از طریق تغییر در سطوح بیان میوکین‌ها به‌ویژه مایونکتین سبب تغییر در محتوای چربی به‌خصوص تری‌گلیسرید پلاسما و عضله‌ی اسکلتی شود و احتمالاً بتواند تنظیم کننده متابولیسم بدن باشد. شاید دوز بالاتر مصرف اتانول و شدت بالاتر تمرین بتواند تأثیرات بیشتری را بر بیان ژن‌های لپتین و آیریزین، نیم‌رخ لیپید و گلوکز پلاسما داشته باشد؛ بنابراین پیشنهاد می‌شود که در تحقیقات آینده از دوره‌های تمرینی با مدت و شدت بیشتر و همچنین دوزهای متفاوت اتانول استفاده شود.

سپاسگزاری

مطالعه‌ی حاضر حاصل پایان‌نامه کارشناسی ارشد فیزیولوژی ورزشی مصوب دانشگاه مازندران بود.

میانگین میزان تری‌گلیسرید کاهش یافته بود، اما برای دسته‌های معادل چهار یا بیشتر نوشیدنی در روز افزایش در میزان تری‌گلیسرید وجود داشت [۴۲].

همچنین براساس نتایج به دست آمده میانگین کلسترول در گروه‌های تمرین و تمرین + اتانول کاهش یافت، که در مقایسه با گروه کنترل معنی‌دار نبود. برخی تحقیقات نشان می‌دهند که برنامه‌ی تمرین دو بار در هفته به مدت ۱۲ هفته آمادگی هوازی را بهبود می‌بخشد، در حالی که در بهبود پارامترهای چربی در افراد چاق و نرمال موثر نبوده است و بدین منظور نیاز به مداخلات رژیم غذایی است و این احتمال نیز وجود دارد که با افزایش شدت تمرین، طولانی‌تر شدن دوره‌ی تمرین بتوان آن را بهبود داد [۴۰]. مطالعات نشان دادند که ارتباط معکوسی بین سطوح آیریزین با کلسترول تام و تری‌گلیسرید پلاسما وجود دارد. آیریزین متابولیسم انرژی سلولی را با جدا کردن زنجیره تنفسی میتوکندری بهبود می‌بخشد و منجر به افزایش مصرف انرژی با استفاده از لیپید می‌شود [۴۳].

به‌طور کلی مطالعات نشان داده‌اند که تمرینات بدنی حاد و شدید بر ترکیب بدنی، متابولیسم کربوهیدرات و چربی و تمرینات منظم هوازی در اثر سازوکارهایی که به احتمال زیاد

مآخذ

- Manthou E, Georgakouli K, Fatouros IG, Gianoulakis C, Theodorakis Y, Jamurtas AZ. Role of exercise in the treatment of alcohol use disorders. *Biomedical reports* 2016; 4(5):535-45.
- Bouchery EE, Harwood HJ, Sacks JJ, Simon CJ, Brewer RD. Economic costs of excessive alcohol consumption in the US, 2006. *American journal of preventive medicine* 2011; 41(5):516-24.
- Kumar Natarajan S, Rasineni K, Ganesan M, Feng D, L McVicker B, A McNiven M, et al. Structure, function and metabolism of hepatic and adipose tissue lipid droplets: implications in alcoholic liver disease. *Current molecular pharmacology* 2017; 10(3):237-48.
- Hagood K. The Effect of Ethanol on Skeletal Muscle Endocrine Function and the Novel Myokines Myonectin and Irisin: East Tennessee State University; 2018.
- Preedy VR, Ohlendieck K, Adachi J, Koll M, Sneddon A, Hunter R, et al. The importance of alcohol-induced muscle disease. *Journal of Muscle Research & Cell Motility* 2003; 24(1):55-63.
- Steiner JL, Pruznak AM, Navaratnarajah M, Lang CH. Alcohol differentially alters extracellular matrix and adhesion molecule expression in skeletal muscle and heart. *Alcoholism: Clinical and Experimental Research* 2015;39(8):1330-40.
- Nematipour E. Omega-3 fatty acid could increase one of myokines in male patients with coronary artery disease: a randomized, double-blind, placebo-controlled trial. *Archives of Iranian medicine* 2017;20(1):28.
- Peterson JM, Mart R, Bond CE. Effect of obesity and exercise on the expression of the novel myokines, Myonectin and Fibronectin type III domain containing 5. *PeerJ* 2014;2:e605.
- Shirali S, Mashhadi NS, Ashtary-Larky D, Safania T, Barari A. Effects of silymarin supplementation on leptin, adiponectin and paraoxanase levels and body composition during exercise: A randomized double-

- blind placebo controlled clinical trial. *Jundishapur Journal of Natural Pharmaceutical Products* 2016;11(4).
10. Obradovic T, Meadows GG. Chronic ethanol consumption increases plasma leptin levels and alters leptin receptors in the hypothalamus and the perigonadal fat of C57BL/6 mice. *Alcoholism: Clinical and Experimental Research* 2002; 26(2):255-62.
 11. Otaka M, Konishi N, Odashima M, Jin M, Wada I, Matsushashi T, et al. Effect of alcohol consumption on leptin level in serum, adipose tissue, and gastric mucosa. *Digestive diseases and sciences* 2007; 52(11):3066-9.
 12. Panati K, Suneetha Y, Narala V. Irisin/FNDC5—An updated review. *Eur Rev Med Pharmacol Sci* 2016; 20(4):689-97.
 13. Huh JY. The role of exercise-induced myokines in regulating metabolism. *Archives of pharmacol research* 2018; 41(1):14-29.
 14. Schnyder S, Handschin C. Skeletal muscle as an endocrine organ: PGC-1 α , myokines and exercise. *Bone* 2015;80:115-25.
 15. Li F, Li Y, Duan Y, Hu C-AA, Tang Y, Yin Y. Myokines and adipokines: involvement in the crosstalk between skeletal muscle and adipose tissue. *Cytokine & growth factor reviews* 2017;33:73-82.
 16. Seldin MM, Peterson JM, Byerly MS, Wei Z, Wong GW. Myonectin (CTRP15), a novel myokine that links skeletal muscle to systemic lipid homeostasis. *Journal of Biological Chemistry* 2012; 287(15):11968-80.
 17. Gamas L, Matafome P, Seiça R. Irisin and myonectin regulation in the insulin resistant muscle: implications to adipose tissue: muscle crosstalk. *Journal of diabetes research* 2015; 2015.
 18. Seldin MM, Wong GW. Regulation of tissue crosstalk by skeletal muscle-derived myonectin and other myokines. *Adipocyte* 2012;1(4):200-2.
 19. Romijn J, Coyle E, Sidossis L, Gastaldelli A, Horowitz J, Endert E, et al. Regulation of endogenous fat and carbohydrate metabolism in relation to exercise intensity and duration. *American Journal of Physiology-Endocrinology And Metabolism* 1993;265(3):E380-E91.
 20. Catoire M, Mensink M, Kalkhoven E, Schrauwen P, Kersten S. Identification of human exercise-induced myokines using secretome analysis. *Physiological genomics* 2014;46(7):256-67.
 21. Bouassida A, Chamari K, Zaouali M, Feki Y, Zbidi A, Tabka Z. Review on leptin and adiponectin responses and adaptations to acute and chronic exercise. *British journal of sports medicine* 2010; 44(9):620-30.
 22. Rahmaty S, Gaeini AA, Choobineh S, Dolatshahi M. Comparing the 6 weeks of high-intensity interval and continuous training with standard diet on desnutrin and FNDC5 genes expression after a period of high fat diet in subcutaneous adipose tissue and the quadriceps muscle tissue of obese male rats. *SSU_Journals* 2018;26(2):111-25.
 23. Seo DY, Kwak HB, Lee SR, Cho YS, Song I-S, Kim N, et al. Effects of aged garlic extract and endurance exercise on skeletal muscle FNDC-5 and circulating irisin in high-fat-diet rat models. *Nutrition research and practice* 2014;8(2):177-82.
 24. Khalafi M, Shabkhiz F, Alamdari KA, Bakhtiyari A. Irisin Response to Two Types of Exercise Training in Type 2 Diabetic Male Rats. *Arak Medical University Journal (AMUJ)* 2016;19(111):37-45.
 25. Abdi A, Ramezani N, Amini M. FNDC5 Gene Expression and Irisin Protein Level of Visceral Fat Tissue after Eight Weeks of Resistance Training in Type 2 Diabetic Rats. *Journal of Ardabil University of Medical Sciences* 2018;18(1):80-90.
 26. de Lucca MS, Pereira ET, Righi T, de Carvalho CA, Israel C, Nogueira DNQdC, et al. Liver Histology after Chronic Use of Alcohol and Exercise Training in Rats. *Journal of Pharmacy and Pharmacology* 2018;6:52-60.
 27. Akbari A, Nasiri K, Heydari M, Mosavat SH, Iraj A. The protective effect of hydroalcoholic extract of Zingiber officinale Roscoe (Ginger) on ethanol-induced reproductive toxicity in male rats. *Journal of evidence-based complementary & alternative medicine* 2017;22(4):609-17.
 28. Gomart S, Damoiseaux C, Jaspers P, Makanga M, Labranche N, Pochet S, et al. Pulmonary vasoreactivity in spontaneously hypertensive rats—Effects of endothelin-1 and leptin. *Respiratory research* 2014;15(1):12.
 29. Suidasari S, Urugami S, Yanaka N, Kato N. Dietary vitamin B6 modulates the gene expression of myokines, Nrf2-related factors, myogenin and HSP60 in the skeletal muscle of rats. *Experimental and therapeutic medicine* 2017;14(4):3239-46.
 30. Vosadi E, Ravasi AA, Soori R, Mazaheri Z, Shabkhiz F. The effect of 4 weeks of endurance exercise on the expression of the muscle Myonectin levels and Insulin resistance in the adult rat. *Pathobiology Research* 2016;19(2):89-97.
 31. Park S-Y, Choi JH, Ryu HS, Pak YK, Park KS, Lee HK, et al. C1q tumor necrosis factor α -related protein isoform 5 is increased in mitochondrial DNA-depleted myocytes and activates AMP-activated protein kinase. *Journal of Biological Chemistry* 2009;284(41):27780-9.
 32. Hosseinzadeh M, Rashidlamir A, Hejazi SM. The Effect of Progressive Resistance and Endurance Training on Gastrocnemius Muscle's FNDC5 Gene Expression in Male Rats. *Journal of sabzevar university of medical sciences* 2019; 25 (5):629-637.
 33. Boström P, Wu J, Jedrychowski MP, Korde A, Ye L, Lo JC, et al. A PGC1- α -dependent myokine that drives brown-fat-like development of white fat and thermogenesis. *Nature* 2012;481(7382):463.

34. Röjdmarm S, Calissendorff J, Brismar K. Alcohol ingestion decreases both diurnal and nocturnal secretion of leptin in healthy individuals. *Clinical endocrinology* 2001;55(5):639-47.
۳۵. ح حسینی کاخک سیدعلیرضا، خادم الشریعه میترا، حامدی نیا محمدرضا، امیری پارسا طیبه. اندازه‌گیری میزان پروتئین و بیان ژن لپتین در پاسخ به یک جلسه‌ی تمرین استقامتی در موش صحرائی. *دانشگاه علوم پزشکی سبزوار (اسرار)* ۱۳۹۰؛ ۱۸(۴) (مسلسل ۶۲): ۲۶۰-۲۷۱.
36. Olive JL, Miller GD. Differential effects of maximal-and moderate-intensity runs on plasma leptin in healthy trained subjects. *Nutrition* 2001;17(5):365-9.
37. Bouassida A, Zalleg D, Zaouali M, Gharbi N, Fekih Y, Richalet J, et al. Effets d'un exercice supra-maximal sur les concentrations de la leptine plasmatique. *Science & sports* 2004;19(3):136-8.
38. Castracane V. Leptin and exercise. *Exp Biol Med(Maywood)* 2002; 227:701-8.
39. Ceddia RB, William Jr WN, Curi R. The response of skeletal muscle to leptin. *Front Biosci* 2001;6:D90-D7.
40. Dyck DJ. Leptin sensitivity in skeletal muscle is modulated by diet and exercise. *Exercise and sport sciences reviews* 2005; 33(4):189-94.
41. Muoio DM, Dohn GL, Fiedorek FT, Tapscott EB, Coleman RA. Leptin directly alters lipid partitioning in skeletal muscle. *Diabetes* 1997; 46(8):1360-3.
42. Marandi SM, Abadi NGB, Esfarjani F, Mojtahedi H, Ghasemi G. Effects of intensity of aerobics on body composition and blood lipid profile in obese/overweight females. *International journal of preventive medicine*. 2013; 4(Suppl 1):S118.
43. Klop B, do Rego AT, Cabezas MC. Alcohol and plasma triglycerides. *Current opinion in lipidology* 2013; 24(4):321-6.
44. Whitfield JB, Heath AC, Madden PA, Pergadia ML, Montgomery GW, Martin NG. Metabolic and Biochemical Effects of Low-to-Moderate Alcohol Consumption. *Alcoholism: Clinical and Experimental Research* 2013; 37(4):575-86.
45. Oelmann S, Nauck M, Völzke H, Bahls M, Friedrich N. Circulating irisin concentrations are associated with a favourable lipid profile in the general population. *PloS one* 2016; 11(4):e0154319.

EFFECT OF AEROBIC TRAINING AND ETHANOL CONSUMPTION ON LIPID PROFILE AND GENE EXPRESSION OF SOME GASTROCNEMIUS MUSCLE MYOKINES IN MALE RATS

Maryam Ghorbani¹, Rozita Fathi^{1*}, Khadijeh Nasiri¹, Farhad Ahmadi¹

1. Department of Exercise Physiology, Faculty of Sport Science, University of Mazandaran, Babolsar, Iran

ABSTRACT

Background: Skeletal muscle as an endocrine tissue is involved in the regulation of metabolic activity, production and secretion of hormones including myokines. The aim of the present study was to investigate the effect of eight weeks of aerobic training combined with ethanol consumption on plasma lipid profile and glucose levels, triglyceride content and myonectin, irisin and leptin gene expression in the gastrocnemius muscle in male rats.

Methods: A number of 32 rats with a weighing average of 200 ± 10 g were divided into four groups control, aerobic training, ethanol with dose of 4 g/kgbw, and ethanol +aerobic training. At the end of the period, values of lipid profile and plasma glucose, the amount of triglyceride of the gastrocnemius muscle and the relative levels of myonectin, irisin and leptin gene expression were evaluated. Data were analyzed using two-way ANOVA.

Results: The plasma triglyceride levels in the aerobic training and ethanol+aerobic training groups were significantly decreased compared to the control group ($P \leq 0.05$). The gastrocnemius muscle triglyceride values were significantly increased in the ethanol +aerobic training ($P \leq 0.0001$) and aerobic training groups ($P \leq 0.01$) compared to the control group. The results showed that aerobic training significantly increased myonectin gene expression in aerobic training group ($P \leq 0.05$), but the expression of irisin and leptin genes did not change significantly in different groups.

Conclusion: Aerobic training during the eight-week was able to improve lipid content, especially plasma triglyceride and skeletal muscle triglyceride, and possibly regulate body metabolism by altering the levels of myokines, especially myonectin.

Keywords: Ethanol, Aerobic training, Lipid profile, Gene expression, Myokine, Gastrocnemius muscle

*University of Mazandaran, Faculty of Sport Sciences, Department of Exercise Physiology, Shahid Zolfaghari Boulevard, Babolsar, Iran. Tel: +989125793087, Zip Code: 47416-95447, Email: r.fathi@umz.ac.ir