

Original Article

The effects of 8 weeks aerobic training and intermittent hypoxia on lipid peroxidation and total antioxidant capacity in male Westar rats

Hasan Farhadi¹, Soheila Rahimifardin², Marefat Siahkohian², Poursan Karimi³

¹Department of Physical Education and Exercise Science, Faculty of Humanities, Islamic Azad University, Ahar, Iran

²Department of Physical Education and Exercise Science, Faculty of Education and Psychology, Mohaghegh Ardabil University, Ardabil, Iran

³Neuroscience Research Center, Tabriz University of Medical Sciences, Tabriz, Iran

*Corresponding author; E-mail: hassan_farhady@yahoo.com

Received: 28 October 2017 Accepted: 13 January 2018 First Published online: 19 Dec 2019

Med J Tabriz Uni Med Sciences Health Services. 2020 February- March; 41(6):67-74

Abstract

Background: Oxidative stress disrupts the redox balance and induces various diseases. The aim of this study is to investigate about the effects of 8 weeks aerobic training and intermittent hypoxia on lipid peroxidation and total antioxidant capacity in male Westar rats.

Methods: Forty male Wistar rats weighing 220±20 were randomly divided into four groups of: control (C), hypoxia (H), Hypoxia+ training (H+T) and training (T) groups, namely. Hypoxia group was exposed to chronic intermittent hypoxia. And the exercise group ran on a treadmill (22-26 meters per min) for 8 weeks, 5 session/weeks. After the 8 weeks of the running, blood samples of the subjects were taken. Data were analyzed by using Anova and Tukey statistical tests at the significant level of $P \leq 0.05$.

Results: The results showed that MDA index in the training group was significantly lower than the other groups ($P = 0.001$, $F = 19.634$). But, no significant differences were observed between control group with hypoxia ($P = 984.0$), combination of (H) with (T) group ($P = 824.0$), and (H+T) with (C) group ($P = 997.0$). Also, TAC capacity in the training group was significantly higher than the other groups ($P = 0.001$, $F = 7.388$). However, there was no significant difference observed between the control group with hypoxia ($P = 0.368$) and (H+T) with (C) group ($P = 0.996$), and the combination of (H+T) with (H) group ($P = 0.837$).

Conclusion: It seems that moderate intensity exercise training will lead to a redox balance compared with other stimuli and will prevent oxidative stress.

Keyword: Intermittent Hypoxia, Aerobic Training, Malondialdehyde, Total Antioxidant Capacity

How to cite this article: Farhadi H, Rahimifardin S, Siahkohian M, Karimi P. [The effects of 8 weeks aerobic training and intermittent hypoxia on lipid peroxidation and total antioxidant capacity in male Westar rats]. Med J Tabriz Uni Med Sciences Health Services. 2020 February- March; 41(6):67-74. Persian.

مقاله پژوهشی

تاثیر ۸ هفته تمرین هوازی توام با ارتفاع متناوب شبیه سازی شده بر مارکر آسیب لیپیدی و ظرفیت آنتی اکسیدان تام در موش های صحرایی

حسن فرهادی^{۱*}، سهیلا رحیمی فردین^۲، معرفت سیاهکوهیان^۲، پوران کریمی^۳

^۱گروه تربیت بدنی و علوم ورزشی، دانشکده علوم انسانی، دانشگاه آزاد اسلامی، اهر، ایران
^۲گروه تربیت بدنی و علوم ورزشی، دانشکده علوم تربیتی و روان شناسی، دانشگاه محقق اردبیلی، اردبیل، ایران
^۳مرکز تحقیقات علوم اعصاب، دانشگاه علوم پزشکی تبریز، تبریز، ایران
*نویسنده رابط؛ ایمیل: hassan_farhady@yahoo.com

دریافت: ۱۳۹۶/۸/۱۱ پذیرش: ۱۳۹۶/۱۰/۲۳ انتشار برخط: ۱۳۹۸/۹/۲۸
مجله پزشکی دانشگاه علوم پزشکی و خدمات بهداشتی- درمانی تبریز. بهمن و اسفند ۱۳۹۸؛ ۴۱(۶): ۶۷-۷۴

چکیده

زمینه: فشار اکسایشی تعادل ردوکس را مختل و موجب بروز بیماری های مختلف می شود. هدف از مطالعه حاضر بررسی تاثیر هشت هفته تمرین هوازی در شرایط هیپوکسی متناوب بر آسیب لیپیدی و ظرفیت آنتی اکسیدان تام در موش های صحرایی بود.
روش کار: تعداد ۴۰ سر موش صحرایی با میانگین وزنی 20 ± 22 گرم، به طور تصادفی در ۴ گروه ۱۰ تایی: کنترل (C)، هیپوکسی (H)، تمرین (T)، تمرین توام با هیپوکسی (T+H) تقسیم بندی شدند. شرایط هیپوکسی، متناوب و نورموباریک و شرایط تمرین هوازی سرعت ۲۶-۲۲ متر در دقیقه با شیب ۶ درجه نوارگردان به مدت ۸ هفته و ۵ جلسه در هفته طراحی شد. نمونه های خونی جهت اندازه گیری میزان پلاسمایی مالون دی آلدئید (MDA) و ظرفیت آنتی اکسیدان تام (TAC) گرفته شد. داده ها با روش آماری Anova یک راه با آزمون تعقیبی توکی در سطح معنی داری ۰/۰۵ تحلیل شدند.
یافته ها: نتایج نشان داد شاخص MDA در گروه تمرین در مقایسه با سایر گروه ها کاهش معنی داری داشت ($F=19/634, P=0/001$) ولی بین گروه C با H ($P=0/984$) و C با ترکیب T+H ($P=0/997$) و H با ترکیب T+H ($P=0/824$) تفاوت معنی داری مشاهده نشد. همچنین ظرفیت TAC، در گروه تمرین در مقایسه با سایر گروه ها افزایش معنی داری داشت ($F=7/388, P=0/001$). ولی بین گروه C با H ($P=0/368$) و C با ترکیب T+H ($P=0/996$) و H با ترکیب T+H ($P=0/837$) تفاوت معنی داری مشاهده نشد.
نتیجه گیری: نتایج نشان داد فعالیت ورزشی هوازی به تنهایی، نسبت به فعالیت هوازی در شرایط هیپوکسی به کاهش پراکسیداسیون لیپید منجر می شود و از فشار اکسایشی بیشتر جلوگیری می کند.

کلید واژه ها: هیپوکسی متناوب، آسیب لیپیدی، فعالیت هوازی، ظرفیت آنتی اکسیدان تام

نحوه استناد به این مقاله: فرهادی ح، رحیمی فردین س، سیاهکوهیان م، کریمی پ. تاثیر ۸ هفته تمرین هوازی توام با ارتفاع متناوب شبیه سازی شده بر مارکر آسیب لیپیدی و ظرفیت آنتی اکسیدان تام در موش های صحرایی. مجله پزشکی دانشگاه علوم پزشکی و خدمات بهداشتی - درمانی تبریز. ۱۳۹۸؛ ۴۱(۶): ۶۷-۷۴

حق تألیف برای مؤلفان محفوظ است.

این مقاله با دسترسی آزاد توسط دانشگاه علوم پزشکی و خدمات بهداشتی - درمانی تبریز تحت مجوز کپی رایت (http://creativecommons.org/licenses/by/4.0) منتشر شده که طبق مفاد آن هرگونه استفاده تنها در صورتی مجاز است که به اثر اصلی به نحو مقتضی استناد و ارجاع داده شده باشد.

مقدمه

فعالیت بدنی شدید و قرارگرفتن در معرض هیپوکسی طولانی مدت موجب تولید گونه های فعال اکسیژن Reactive Oxygen Species (ROS) شده و آسیب های اکسایشی در سطح سلولی، بافتی یا اندامی را ایجاد می کند (۱). منابع متعددی برای تولید بنیان های آزاد وجود دارند. اغلب ROS ها از منابع درونی به وجود می آیند و به عنوان محصول طبیعی و ضروری واکنش های متابولیکی بدن مانند تولید انرژی در میتوکندری هستند. تقریباً ۲ تا ۵ درصد از اکسیژن جریان یافته در دستگاه انتقال الکترون، به آنیون سوپراکسید (O_2^-) و دیگر گونه های فعال اکسیژن تبدیل می شود (۲). هنگام فعالیت های وامانده ساز مصرف اکسیژن کل بدن به ۱۵ تا ۲۰ برابر افزایش می یابد که ناشی از تولید انرژی از مسیر تنفس میتوکندریایی می باشد. با افزایش جریان اکسیژن در میتوکندری در هنگام ورزش، انتظار می رود تولید ROS در عضلات قلبی و اسکلتی به ویژه در شرایط هیپوکسی به علت کاهش فشار اکسیژن افزایش یابد (۳). تولید بیش از حد ROS طی فعالیت ورزشی ممکن است تأثیر منفی بر تعادل ردوکس سلولی و به تبع آن بر سلامتی و عملکرد داشته باشد (۴). مطالعات اولیه توسط Pialoux و همکاران به وضوح نشان داد که انجام جلسات تمرین شدید در طول ۱۸ روز در معرض ارتفاع شبیه سازی شده، به طور قابل توجهی باعث افزایش استرس اکسیداتیو عمدتاً از طریق کاهش ظرفیت آنتی اکسیدانی شد (۵). به علاوه، برخی محققان گزارش داده اند انجام تمرینات ورزشی در محیط هیپوکسی و یا ارتفاع زیاد به دلیل دسترسی کمتر بافت های فعال به اکسیژن، تعادل ردوکس را به نفع اکسیدان ها تغییر می دهد و موجب آسیب های سلولی ناشی از فشار اکسایشی می شود (۶، ۷). این در حالی است که برخی دیگر از محققین گزارش داده اند در کنار افزایش فشار اکسایشی، چگالی میتوکندری، فعالیت آنزیم های میتوکندری از جمله سیترات سنتاز و همچنین مقدار آنتی اکسیدان های آنزیمی در ترکیب فعالیت ورزشی با هیپوکسی افزایش می یابد که در درازمدت به نفع تعادل ردوکس سلولی می انجامد (۸). با بررسی مطالعات انجام شده درمورد هیپوکسی برخی از آن ها اثرات سودمندی قرار گرفتن در معرض هیپوکسی (مانند در ارتفاع) و یا انجام تمرینات ورزشی در شرایط هیپوکسی را در تغییرات هماتولوژیکی، متابولیکی و سایر تغییرات ساختاری و عملکردی در سطوح سلولی نشان داده اند و برخی دیگر آثار زیان بار فشار اکسایشی ناشی از ارتفاع را مورد توجه قرار داده اند (۹). علت تناقضات عوامل متعددی مانند اعمال نوع هیپوکسی (مداوم یا متناوب)، دز هیپوکسی و مدت و زمان آن (هنگام تمرین و یا در دوره ریکاوری) و همچنین میزان شدت یا مدت تمرینات ورزشی، سطوح آمادگی افراد می باشند (۱، ۸) که هر یک از عوامل مذکور در مقدار تولید رادیکال های آزاد و تغییرات آنتی اکسیدان ها نقش دارد و می تواند باعث ایجاد درجات متفاوتی از آسیب اکسیداتیو شود. به طوری که اگر دفاع آنتی اکسیدانی نتواند مانع از آسیب اکسیداتیو شود، رادیکال های آزاد تولیدی بر روی

ماکرومولکول های قسمت های متفاوت سلول از جمله: لیپیدها، پروتئین ها، اسیدهای نوکلئیک، و DNA اثر گذاشته (۹) و سرمنشأ بیماری هایی مانند: بیماری های ریوی، قلبی و عروقی (۱۰)، متابولیسمی (۱۱)، تخریب عصبی، سرطان، پیری، سندرم درد تنفسی بزرگسالان و سایر می باشند (۱۲). در چنین شرایطی آسیب پذیرترین قسمت سلول لیپیدهای غشایی می باشد که در مواجهه رادیکال های آزاد با لیپیدها موجب پراکسیداسیون آن ها، تغییر سیالیت و نفوذپذیری غشاء می شود و در نتیجه مالون دی آلدئید تولید می شود که به عنوان بیومارکر مناسب برای بررسی استرس اکسیداتیو است (۱۳). با این حال، سیستم بیولوژیک بدن برای جلوگیری از اثرات مخرب رادیکال های آزاد، از طریق مولکول های آنتی اکسیدانی کوچک شامل ویتامین E، اسکوربات و گلو تاتیون و شبکه آنزیمی پیچیده و مولکول های آنتی اکسیدانی مانند: سوپراکسید دسموتاز Superoxide Dismutase (SOD)، کاتالاز Catalase (CAT) و گلو تاتیون پراکسیداز Glutathione Peroxidase (GPX) مقابله می کنند (۸، ۱۴). از سوی دیگر، اگر چه تولید ROS بیش از حد می تواند به اثرات مضر شامل آسیب DNA و پراکسیداسیون لیپید منجر شود (۹). ولی بر اساس نتایج برخی از تحقیقات، ROS و RNS در حد متوسط، عامل مهم در پیام رسانی سلول، رشد متوسط سلول، تعمیر و بیان ژن می باشند (۱۵، ۱۶). به علاوه نشان داده شده است تولید ROS در حد متوسط نقش مهمی در سازگاری های فیزیولوژیکی به ورزش ایفا می کند (۱۵). از این رو، امروزه برخی از تحقیقات هیپوکسی و فعالیت ورزش با دز متوسط را در بهبود ظرفیت آنتی اکسیدانی و تعادل ردوکس و کاهش فشار اکسایشی موثر دانسته اند و مناسب ترین میزان هیپوکسی را بالای ۱۶۰۰ متر و زیر ۵۰۰۰ متر و نوع هیپوکسی را به دلیل سازگاری بیشتر سلول ها در دوره ریکاوری، متناوب گزارش کرده اند (۸، ۱۷). با توجه به نتایج ضد و نقیض و محدودیت موضوع در رابطه با تاثیر ترکیب تمرین و هیپوکسی متناوب بر تعادل ردوکس، تحقیق حاضر تاثیر ۸ هفته تمرین هوازی توام با هیپوکسی متناوب بر مارکر آسیب لیپیدی و ظرفیت آنتی اکسیدان تام در موش های صحرایی را بررسی کرده تا به برخی از ابهامات موجود پاسخ دهد.

روش کار

روش تحقیق حاضر از نوع تجربی و طرح پس آزمون با گروه کنترل بود. چهل سر موش صحرایی نر سفید نژاد ویستار ($n=40$) از انستیتو پاستور تهران با سن حدود ۳ ماهگی در محدوده وزنی 20 ± 22 گرم خریداری شد و به محل آزمایشگاه های مرکز تحقیقات علوم اعصاب دانشگاه علوم پزشکی تبریز انتقال گردید. ابتدا، موش های صحرایی در ۴ گروه ۱۰ تایی، کنترل سالم، هیپوکسی، ترکیب تمرین هوازی با هیپوکسی و تمرین هوازی به طور تصادفی تقسیم شدند. تمام موش ها در آزمایشگاه حیوانات در یک محیط کم استرس (دمای $22-24^\circ C$ ، رطوبت ۵۰ درصد و کم

اسپکتروفتومتری و مقایسه جذب با منحنی استاندارد صورت گرفت. برای تجزیه و تحلیل آماری از آمار توصیفی به صورت میانگین $\pm$ انحراف معیار ابتدا اطلاعات و آمار توصیفی در قالب جداول و نمودار ارائه و سپس یافته‌های حاصل از تجزیه و تحلیل استنباطی داده‌ها گزارش شده است. تجزیه و تحلیل داده‌ها با استفاده از نرم‌افزار آماری SPSS نسخه ۲۰ انجام شد. برای طبیعی بودن توزیع داده‌ها از آزمون کولموگروف-اسمیرنوف، و همگن بودن واریانس‌ها از آزمون لوین استفاده شد. برای بررسی اختلاف معنی‌دار بین گروهی از آزمون آنوای یک طرفه و برای تعیین محل اختلاف بین گروه‌ها از آزمون تعقیبی توکی استفاده شد. سطح معنی‌داری در تمام مراحل آماری ($P \leq 0/05$) مد نظر بود.

یافته‌ها

نتایج حاصل از تحقیق در جدول ۲ نشان داده شده است. نتایج آزمون تعقیبی توکی نشان داد میانگین وزن نهایی موش‌ها در گروه کنترل (C)، هیپوکسی (H) افزایش، ولی در گروه تمرین (T) و ترکیب تمرین با هیپوکسی (T+H) در مقایسه با گروه کنترل کاهش معنی‌داری داشتند ($P = 0/05$) هم‌چنین گلوکز ناشتا در گروه T+H نسبت به گروه C افزایش معنی‌داری داشت. ($P = 0/039$) ولی در مقایسه بین سایر گروه‌ها معنی‌دار نبود. هم‌چنین پس از القای هیپوکسی به طور مستقل و توأم با تمرین، طیف وسیعی از لیپیدها به طور معنی‌داری افزایش داشتند و جالب‌ترین که ترکیب تمرین با هیپوکسی موجب تعدیل افزایش اغلب شاخص‌های لیپیدی شد. مقدار تری‌گلیسرید در گروه هیپوکسی ($P = 0/001$) و T+H ($P = 0/041$) در مقایسه با گروه کنترل افزایش معنی‌داری داشت. هم‌چنین بین گروه H و T ($P = 0/001$) و ترکیب T با T+H ($P = 0/023$) تفاوت معنی‌داری نشان داد. مقدار گلوسترول تام در ترکیب T+H نسبت به سایر گروه‌ها افزایش معنی‌داری نشان داد ($P = 0/01$) و بین گروه H با H نیز تفاوت معنی‌داری در سطح ($P = 0/04$) مشاهده شد. به علاوه، مقدار HDL-Ch و LDL-Ch در ترکیب T+H نسبت به سایر گروه‌ها افزایش معنی‌داری نشان داد ($P = 0/01$) ولی VLDL-Ch تنها در گروه H نسبت به گروه‌های T و C افزایش معنی‌داری نشان داد ($P = 0/01$) و بین گروه H با T+H تفاوت معنی‌داری یافت نشد ($P = 0/49$). هم‌چنین نتایج تحلیل واریانس یک راهه نشان داد که ۸ هفته تمرین هوازی در شرایط هیپوکسی متناوب موجب تفاوت معنی‌دار در شاخص مالون‌دی‌آلدئید، در مقایسه بین گروهی ($F = 19/634, P = 0/001$) داشت. آزمون نتایج تعقیبی توکی در مقایسه دویه‌دوی گروه‌ها نشان داد بین گروه تمرین با هر سه گروه کنترل، هیپوکسی و ترکیب تمرین با هیپوکسی تفاوت معنی‌داری داشت ($P = 0/001$) ولی بین گروه کنترل با هیپوکسی ($P = 0/984$) کنترل با ترکیب تمرین با هیپوکسی ($P = 0/997$) و هیپوکسی با ترکیب تمرین با هیپوکسی ($P = 0/824$) تفاوت معنی‌داری مشاهده نشد (نمودار ۱). هم‌چنین نتایج تحلیل واریانس یک راهه نشان داد تفاوت معنی‌دار در ظرفیت آنتی‌اکسیدان تام، در مقایسه بین گروهی وجود

سر و صدا) و چرخه روشنایی-تاریکی ۱۲:۱۲ ساعت به صورت چهارتایی در قفس‌های ویژه از جنس پلی‌کربنات شفاف نگهداری شدند. ضمناً حیوانات آزادانه به آب شرب و غذای فشرده مخصوص موش به مدت دو ماه و ۲ هفته دسترسی داشتند. به منظور ایجاد حالت سازش با محیط، تمامی مداخلات پس از گذشت حداقل دو هفته استقرار حیوانات در آزمایشگاه شروع شد. فرایند کلی کار در کمیته اخلاق کار با حیوانات دانشگاه محقق اردبیلی (اردبیل، ایران) با شماره تصویب (۹۵/د/۲۰/۱۳) به تأیید رسید. کلیه مراحل تیمار موش‌های صحرایی و آزمایش‌های تجربی در محل آزمایشگاه‌های مرکز تحقیقات علوم اعصاب دانشگاه علوم پزشکی تبریز انجام شد. تمرین هوازی ۵ جلسه در هفته و به مدت ۸ هفته دویدن بر روی نوار گردان بود. در هفته اول موش‌های صحرایی به مدت ۱۰ تا ۲۰ دقیقه در روز و با سرعت ۱۰ متر در دقیقه و با شیب ۶ درجه تمرین خود را آغاز کردند (۱۸، ۱۹). سرعت و مدت تمرین به تدریج در طول ۳ هفته‌ی بعد افزایش یافت تا این‌که در هفته‌های پایانی مدت و شدت تمرین به ترتیب به ۵۵ دقیقه در روز و ۲۶ متر در دقیقه رسید جدول (۱). بدلیل سازگاری تدریجی و کاهش تلفات موش‌ها هیپوکسی اعمال شده به طور متناوب و افزایشی در طول شب (سیکل روشنایی) در داخل اتاقک هیپوکسی ویژه حیوانات ساخت کشور استرالیا مدل بیومدتیج (Biomedtech) به مدت هشت هفته بود. این مقدار هیپوکسی از نظر میزان فشار سهمی اکسیژن شبیه ارتفاع ۳۴۰۰ متری می‌باشد. موش‌های صحرایی بعد از اتمام زمان هیپوکسی (۸ تا ۱۲ ساعت در شبانه روز) به محل آزمایشگاه و کنار سایر گروه‌ها انتقال داده می‌شدند. گروه تمرین با هیپوکسی بعد از تمرین در طول روز مشابه گروه هیپوکسی در داخل اتاقک هیپوکسی قرار داده می‌شدند و گروه‌های کنترل غیرهیپوکسی در شرایط نورموکسیک ایزوباریک (فشار سهمی اکسیژن ۲۱ درصد با فشار کلی ۷۶۰ میلی‌متر جیوه) نگهداری می‌شدند. به منظور عادی سازی اتاقک، موش‌های صحرایی در دو هفته اول، به ترتیب ۴ و ۸ ساعت هیپوکسی را متحمل می‌شدند که در هفته‌های آخر تا ۱۲ ساعت شب‌مانی افزایش پیدا کرد. مدت زمان کلی مداخله هیپوکسی ۸ هفته بود. ۲۴ ساعت پس از آخرین جلسه تمرینی موش‌های صحرایی به وسیله تزریق درون صفاقی کتامین (۹۰ میلی‌گرم بر کیلوگرم) و زایلازین (۱۰ میلی‌گرم بر کیلوگرم) بیهوش شدند و با شکاف قفسه سینه حیوان، خون‌گیری به طور مستقیم از قلب انجام شد. سپس، نمونه‌های خونی با ۴۰۰۰ دور در دقیقه به مدت ۱۰ دقیقه سانتریفیوژ شدند و پس از جداسازی سرم در دمای منفی ۷۰ درجه سانتی‌گراد تا زمان انجام آزمایش‌ها نگهداری شد. سنجش ظرفیت آنتی‌اکسیدان تام (TAC)، توسط کیت رانسود ساخت کمپانی راندوکس انگلستان با شماره کاتالوگ Cat. No: NX 2331 با روش اسپکتروفتومتری، اندازه‌گیری (۱۸) و برحسب میلی‌مول در لیتر بیان شد. هم‌چنین اندازه‌گیری مالون‌دی‌آلدئید سرمی بر اساس واکنش مالون‌دی‌آلدئید با تیوباریتوریک اسید (TBA)، استخراج با بوتانول نرمال، اندازه‌گیری جذب با روش

داشت ($P=0/001$, $F=7/388$). آزمون نتایج تعقیبی توکی در مقایسه دوه دوی گروه ها نشان داد بین گروه تمرین با هر سه گروه کنترل، هیپوکسی و ترکیب تمرین با هیپوکسی تفاوت معنی داری داشت ($P=0/001$) ولی بین گروه کنترل با هیپوکسی ($P=0/368$)

کنترل با ترکیب تمرین با هیپوکسی ($P=0/996$) و هیپوکسی با ترکیب تمرین با هیپوکسی ($P=0/837$) تفاوت معنی داری مشاهده نشد (نمودار ۲).

جدول ۱: خلاصه پروتکل تمرین هوازی

هفته	اول	دوم	سوم	چهارم	پنجم	ششم	هفتم	هشتم
گرم کردن (دقیقه)	۵	۵	۵	۵	۵	۵	۵	۵
مدت تمرین (دقیقه)	۱۰ تا ۲۰	۲۰ الی ۴۰	۴۰	۴۵	۵۰	۵۵	۵۵	۵۵
سرد کردن (دقیقه)	۵	۵	۵	۵	۵	۵	۵	۵
شدت تمرین (سرعت متر در دقیقه)	۱۰	۱۵ تا ۲۰	۲۲	۲۳	۲۴	۲۵	۲۶	۲۶
شیب نوارگردان (درجه)	۳	۳	۶	۶	۶	۶	۶	۶

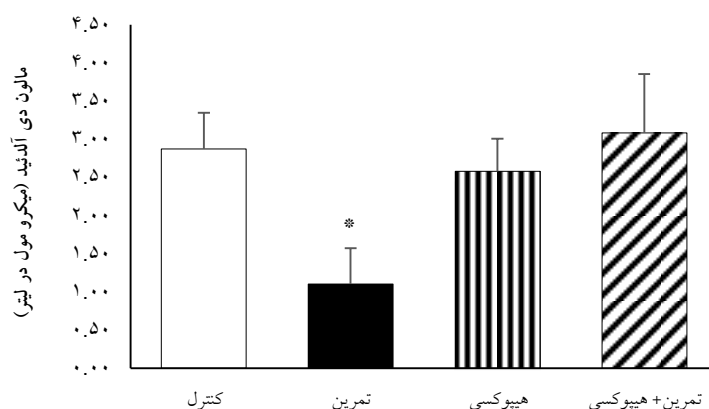
جدول ۲: میانگین ($\pm$ انحراف معیار) وزن، گلوکز ناشتا و پروفایل لیپیدی گروه های مورد مطالعه

گروه ها	کنترل سالم ($n=10$)	هیپوکسی ($n=10$)	تمرین هوازی ($n=10$)	تمرین + هیپوکسی ($n=10$)
وزن اولیه (گرم)	$245/75 \pm 6/0$	$337/16 \pm 5/7$	$244/55 \pm 5/4$	$240/56 \pm 3/3$
وزن نهایی (گرم)	$298/12 \pm 9/9$	$269/83 \pm 9/5$	$218/11 \pm 11/1$	$229/16 \pm 14/14$ *
گلوکز ناشتا (میلی گرم /دسی لیتر)	$124/68 \pm 5/5$	$160/45 \pm 13$	$159/28 \pm 6/78$	$172 \pm 8/27$ *
تری گلیسرید (میلی گرم /دسی لیتر)	50 ± 87	$76 \pm 6/2$ *†	$48 \pm 2/46$ *†	$61/50 \pm 2/78$ *†
کلسترول تام (میلی گرم /دسی لیتر)	$67/8 \pm 3/7$	$68/0 \pm 8/1$ †	$59/90 \pm 1/2$ †	$80/2 \pm 2$ *##†
LDL-Ch (میلی گرم /دسی لیتر)	$17/4 \pm 1/1$	$15/20 \pm 4/2$ †	$15/30 \pm 1/1$ †	$24 \pm 6/3$ *##†
HDL-Ch (میلی گرم /دسی لیتر)	$39/5 \pm 0/7$	$38/4 \pm 0/7$	$35 \pm 1/37$ †	$43/2 \pm 2/35$ †
VLDL-Ch (میلی گرم /دسی لیتر)	$10/4 \pm 1/81$	$15 \pm 1/24$ *†	$10 \pm 3/1$ #	12 ± 92

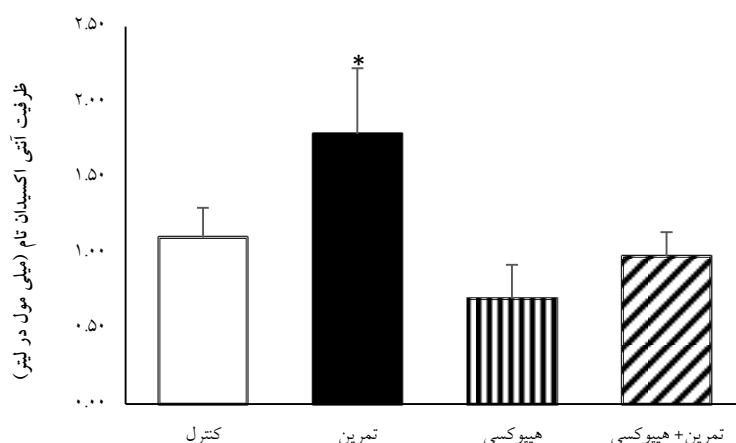
* تفاوت معنی دار در مقایسه با گروه کنترل # تفاوت معنی دار در مقایسه با گروه تمرین † تفاوت معنی دار در مقایسه با ترکیب تمرین با هیپوکسی

جدول ۳: خلاصه نتایج آزمون تحلیل واریانس یک سویه برای مقایسه میانگین پروتئین MDA و TAC گروه های مورد مطالعه

شاخص ها	مجموع مجذورات	درجه آزادی	میانگین مجذور	F	P	ضریب اتا	توان آماری
MDA	۴۴/۵۹	۳	۶/۳۷	۱۹/۶۳	۰/۰۰۱ *	۰/۸۶	۰/۹۴
MDA	۱۵/۵۶	۳۷	۰/۳۲۴				
کل	۶۰/۱۵	۴۰					
TAC	۵/۳۵	۳	۷/۶۶	۷/۳۸	۰/۰۰۱	۰/۷۲	۰/۸۰
TAC	۵/۱۱	۳۷	۱/۰۴				
کل	۱۰/۴۶	۴۰					



نمودار ۱. مقدار مالون دی آلدئید در گروه های مورد مطالعه پس از ۸ هفته تمرین هوازی و هیپوکسی متناوب



نمودار ۲. مقدار ظرفیت آنتی اکسیدان تام در گروه‌های مورد مطالعه پس از ۸ هفته تمرین هوازی و هیپوکسی متناوب

بحث

آنتی اکسیدان و ضد آپوپتوزی را در میتوکندری عضلات افزایش می‌دهد و در نتیجه فنوتیپ میتوکندری‌ها با کاهش تولید رادیکال پراکسید هیدروژن در کمپلکس ۱ میتوکندری، مقاوم به تحریک فشار اکسایشی می‌شود (۳). هم‌چنین تمرینات هوازی موجب کاهش چربی‌های خون بویژه LDL پلاسمایی می‌شود از این رو بخشی از کاهش مالون‌دی‌آلدئید احتمال دارد ناشی از کاهش در دسترس بودن اسیدهای چرب باشد.

به نظر می‌رسد چندین عامل در مکانیسم‌های استرس اکسیداتیو ناشی از عدم فعالیت (disuse) و یا فعالیت در شرایط هیپوکسی نقش داشته باشد ولی در حال حاضر به طور کامل مشخص نیست. Power و همکاران گزارش دادند تغییرات در سنتز پروتئین عضله و تجزیه آن احتمالا تعدیل کننده‌های کلیدی این موضوع باشند (۴). هم‌چنین Quindry و همکاران مکانیسم‌های درگیر در تولید بیش از حد ROS مرتبط با هیپوکسی حاد و طولانی مدت را افزایش تولید کاتکولامین‌ها، کاهش پتانسیل ردوکس میتوکندری و فعال شدن مسیر گزانتین اکسیداز گزارش داده‌اند (۲۲). بنا به نتایج برخی تحقیقات این احتمال وجود دارد که سازگاری‌های فیزیولوژیک ناشی از تمرینات هوازی به کاهش رهایش هورمون‌های کاتکولامینی، شاخص‌های التهابی، آسیب عضلانی، افزایش نیتریک اکساید به عنوان انبساط رگی ناشی از ایسکمی و تزریق مجدد خون در هنگام ورزش و فعال شدن آنتی اکسیدان‌های آنزیمی منجر شود که همه عوامل ذکر شده به نوبه خود در کاهش مالون‌دی‌آلدئید نقش دارند (۳، ۴، ۲۳).

به علاوه، Debevec و همکاران مطالعه‌ی در سال ۲۰۱۶ بر روی افراد سالم و غیرفعال در ارتفاع ۴۰۰۰ متری انجام داد در این مطالعه آزمودنی‌ها به دو گروه استراحت و تمرین تقسیم شده بودند و گروه تمرین ۲۰ دقیقه پیاده‌روی با شدت متوسط و هم‌چنین دوچرخه‌سواری با شدت ۲۰ تا ۴۰ درصد VO_{2peak} جهت انجام

هدف از تحقیق حاضر بررسی تغییرات شاخص پراکسیداسیون لیپید و ظرفیت آنتی اکسیدان تام پس از ۸ هفته شرکت در تمرین هوازی توام با هیپوکسی متناوب نورموباریک در موش‌های صحرایی بود. نتایج نشان داد شاخص MDA در گروه تمرین نسبت به سایر گروه‌ها کاهش معنی‌دار و ظرفیت آنتی اکسیدان تام در گروه تمرین نسبت به سایر گروه‌ها افزایش معنی‌داری داشت.

همسو با نتایج این تحقیق، Subudhi تحقیقی بر روی افراد سالم و غیرفعال به مدت ۱۳ روز در معرض هیپوکسی ۲۳۰۰ متری توام با دوچرخه سواری با ۵۵ درصد اوج اکسیژن مصرفی VO_{2peak} انجام داد و نشان داد شاخص پراکسیداسیون لیپیدی پس از ۱۳ روز افزایش داشت و فعالیت ورزشی در شرایط هیپوکسی تاثیر محافظتی بر کاهش فشار اکسایشی نداشت (۲). هم‌چنین نتایج تحقیق حاضر با Pialoux و همکاران هم‌خوانی دارد که نشان دادند انجام جلسات تمرین شدید با ۷۰ تا ۹۰ درصد VO_{2peak} در طول ۱۳ روز در معرض ارتفاع شبیه‌سازی شده ۲۵۰۰ تا ۳۰۰۰، به طور قابل توجهی باعث افزایش استرس اکسیداتیو عمدتا از طریق کاهش ظرفیت آنتی اکسیدانی شد (۱۹). در مطالعه‌ی دیگری پیالوکس و همکاران بر روی دوندگان نخبه به مدت ۱۸ روز (زندگی در ارتفاع بالا و تمرین در ارتفاع پایین) با ۵۰ تا ۷۰ درصد VO_{2peak} به این نتیجه رسیدند شاخص MDA پس از فعالیت ورزشی کاهش داشت (۲۰). هم‌چنین همسو با نتایج مطالعه حاضر، نتایج مطالعه Elena و همکاران در موش‌های نژاد ویستار در شرایط هیپوکسی متناوب به مدت ۲۴ هفته نشان داد پراکسیداسیون لیپید، پروتئین واکنشی C، فعال‌سازی عامل هسته‌ای $Kapaa-B$ ، سطوح کاتکولامین‌های پلازما، تری‌گلیسرید و گلیسرول افزایش و فعالیت سوپراکسید دسموتاز کاهش داشت (۲۱). به علاوه، نشان داده شده است فعالیت ورزشی بیان آنزیم‌های

تحقیقات را می توان به عوامل متعددی از جمله: تفاوت در نوع فعالیت ورزشی، شدت و مدت فعالیت، نوع آزمودنی، نوع و دز هیپوکسی و در نهایت تفاوت های موجود در طرح تحقیق و تکنیک های آزمایشگاهی اشاره کرد. از این رو، برای روشن شدن اثرات واقعی تمرین هوازی توام با هیپوکسی متناوب بر آسیب لیپیدی و ظرفیت آنتی اکسیدان تام و سایر پاسخ های سازگاری سلولی ناشی از هیپوکسی، انجام تحقیقات بیشتر ضرورت دارد.

نتیجه گیری

با توجه به نتایج تحقیق به نظر می رسد فعالیت ورزشی با شدت متوسط به تنهایی، در مقایسه با محرک های مانند ماندن در شرایط هیپوکسی متناوب و ترکیب تمرین با هیپوکسی به تعادل ردوکس می انجامد و از فشار اکسایشی جلوگیری می کند.

قدر دانی

نویسندگان مراتب تقدیر و تشکر خود را از حمایت های مسئولین ابراز می دارند.

منافع متقابل

مولفان اعلام نمایند تالیف یا انتشار این مقاله منافع متقابلی ندارند.

مشارکت مولفان

ح فرهادی و س رحیمی فردین و همکاران، طراحی، اجرا و تحلیل نتایج مطالعه را بر عهده داشتند. هم چنین ح فرهادی مقاله را تالیف نموده و نسخه نهایی آن را خوانده و تایید کرده است.

ملاحظات اخلاقی

ملاحظات اخلاقی شامل نمی شود.

منابع مالی

منابع مالی ندارد.

کارهای روزمره می پردازند؛ در پایان نتیجه گرفتند هیپوکسی به طور مضاعف فشار اکسایشی را در افراد غیرفعال بالا می برد. با این حال، فعالیت های روزمره زندگی فشار اکسایشی ناشی از هیپوکسی را کند کرده بود (۲۴). هم چنین نتایج تحقیق حاضر با نتایج Peters و همکاران هم خوانی دارد که گزارش دادند یک ساعت دوچرخه سواری با ۶۰ درصد حداکثر اکسیژن مصرفی (VO_{2max}) در شرایط هیپوکسی ۱۶۶۷ متر، ۳۳۳۳ متر و ۵۰۰۰ متر موجب افزایش پروتئین کربونیل و پراکسیداسیون لیپید و اسیداوره شد. علت این که در تحقیق حاضر ظرفیت آنتی اکسیدان تام در گروه تمرین نسبت به سایر گروه ها افزایش و مالون دی آلدئید کاهش داشت این احتمال وجود دارد هیپوکسی و ورزش به طور مستقل فشارهای متابولیک بالایی اعمال می کنند قرار گرفتن در معرض هیپوکسی سطح اشباع اکسیژن سرخرگی را کاهش می دهد در حالی که فعالیت بدنی مصرف اکسیژن را در عضلات فعال بالا می برد بنابراین فعالیت ورزشی در محیط هیپوکسی، فشار سهمی اکسیژن در میتوکندری و اندام های فعال را به طور قابل توجهی کاهش می دهد هم زمان با افزایش نیاز به اکسیژن، تحویل اکسیژن کاهش می یابد (۲۵، ۲۶). به دلیل کاهش فشار اکسیژن و هیپوکسی ناشی از قرارگیری در ارتفاع و تمرین، تولید ROS در میتوکندری عضلات و هم چنین در نمونه های خونی بالا رفته و فعالیت آنزیم های آنتی اکسیدانی در هیپوکسی کاهش می یابد که این عامل باعث فشار اکسایشی بیشتر و در نتیجه پراکسیداسیون بیشتر لیپید می انجامد (۲۷).

هم چنین، در این خصوص نتایج برخی از تحقیقات نشان می دهد که ظرفیت آنتی اکسیدانی درون زای بدن، در شرایط تمرینات بدنی شدید، عدم تحرک، هیپوکسی شدید، تمرین در ارتفاعات بالا و بسیاری از بیماری ها، قادر به دفاع از آسیب های اکسایشی ناشی از رادیکال های آزاد نمی باشند (۴، ۱۷) ولی در اثر تمرینات دراز مدت با شدت پائین و متوسط، فعالیت و تعداد آنتی اکسیدان های آنزیمی در بافت های فعال افزایش یافته و به تبع آن پراکسیداسیون لیپیدی، آسیب DNA و سایر آسیب های ناشی از فشار اکسایشی کاهش می یابد (۹، ۱۶). با این حال، نباید از تفاوت ها و تناقضات برخی از یافته های تحقیق حاضر با نتایج مطالعات قبلی چشم پوشی کرد. البته دلیل احتمالی تفاوت در نتایج

References

- Accattato F, Greco M, Pullano S A, Carè I, Fiorillo A S, Pujia A, et al. Effects of acute physical exercise on oxidative stress and inflammatory status in young, sedentary obese subjects. *PLoS one* 2017; **12**(6): e0178900. doi: 10.1371/journal.pone.0178900
- Subudhi A W, Jacobs K A, Hagobian T A, Fattor J A, Fulco C S, Muza S R, et al. Antioxidant supplementation does not attenuate oxidative stress at high altitude. *Aviation, space, and environmental medicine* 2004; **75**(10): 881-888.
- Kavazis A N, McClung J M, Hood D A, Powers S K. Exercise induces a cardiac mitochondrial phenotype that resists apoptotic stimuli. *American Journal of Physiology-Heart and Circulatory Physiology* 2008; **294**(2): H928-H935. doi: 10.1152/japheart.01231.2007
- Powers SK, Nelson WB, Hudson MB. Exercise-induced oxidative stress in humans: cause and consequences. *Free Radical Biology and Medicine* 2011; **51**(5): 942-950. doi: 10.1016/j.freeradbiomed.2010.12.009

5. Pialoux V, Brugniaux J V, Rock E, Mazur A, Schmitt L, Richalet J-P, et al. Antioxidant status of elite athletes remains impaired 2 weeks after a simulated altitude training camp. *European journal of nutrition* 2010; **49**(5): 285-292. doi: 10.1007/s00394-009-0085-z
6. Johnson B D, Padilla J, Wallace J P. The exercise dose affects oxidative stress and brachial artery flow-mediated dilation in trained men. *European journal of applied physiology* 2012; **112**(1): 33-42. doi: 10.1007/s00421-011-1946-8
7. Radak Z, Chung H Y, Koltai E, Taylor A W, Goto S. Exercise, oxidative stress and hormesis. *Ageing research reviews* 2008; **7**(1): 34-42. doi: 10.1016/j.arr.2007.04.004
8. Powers S K, Radak Z, Ji L L. Exercise-induced oxidative stress: past, present and future. *The Journal of physiology* 2016; **594**(18): 5081-5092. doi: 10.1113/jp270646
9. Zuo L, Zhou T, Pannell B, Ziegler A, Best T M. Biological and physiological role of reactive oxygen species—the good, the bad and the ugly. *Acta Physiologica* 2015; **214**(3): 324-328. doi: 10.1111/apha.12515
10. Dhalla N S, Temsah R M, Netticadan T. Role of oxidative stress in cardiovascular diseases. *Journal of hypertension* 2000; **18**(6): 655-673. doi: 10.1097/00004872-200018060-00002
11. Roberts C K, Sindhu K K. Oxidative stress and metabolic syndrome. *Life sciences* 2009; **84**(21): 705-712. doi: 10.1016/j.lfs.2009.02.026.
12. Sorce S, Krause H. NOX enzymes in the central nervous system: from signaling to disease. *Antioxidants & redox signaling* 2009; **11**(10): 2481-2504. doi: 10.1089/ars.2009.2578.
13. Sies H. Oxidative stress: a concept in redox biology and medicine. *Redox biology* 2015; **4**: 180-183. doi: 10.1016/j.redox.2015.01.002
14. Valko M, Rhodes C, Moncol J, Izakovic M, Mazur M. Free radicals, metals and antioxidants in oxidative stress-induced cancer. *Chemico-biological interactions* 2006; **160**(1): 1-40. doi: 10.1016/j.cbi.2005.12.009
15. Valko M, Leibfritz D, Moncol J, Cronin M T, Mazur M, Telser J. Free radicals and antioxidants in normal physiological functions and human disease. *The international journal of biochemistry & cell biology* 2007; **39**(1): 44-84. doi: 10.1016/j.biocel.2006.07.001
16. Sen C K, Packer L. Antioxidant and redox regulation of gene transcription. *The FASEB journal* 1996; **10**(7): 709-720. doi: 10.1096/fasebj.10.7.8635688
17. Debevec T, Pialoux V, Saugy J, Schmitt L, Cejuela R, Mury P, et al. Prooxidant/antioxidant balance in hypoxia: a cross-over study on normobaric vs. hypobaric “Live High-Train Low”. *PLoS one* 2015; **10**(9): e0137957. doi: 10.1371/journal.pone.0137957
18. Miller N J, Rice-Evans C, Davies M J, Gopinathan V, Milner A. A novel method for measuring antioxidant capacity and its application to monitoring the antioxidant status in premature neonates. *Clinical science* 1993; **84**(4): 407-412. doi: 10.1042/cs0840407
19. Pialoux V, Mounier R, Rock E, Mazur A, Schmitt L, Richalet J, et al. Effects of the live high-train low method on prooxidant/antioxidant balance on elite athletes. *European journal of clinical nutrition* 2009; **63**(6): 756-772. doi: 10.1038/ejcn.2008.30
20. Pialoux V, Mounier R, Rock E, Mazur A, Schmitt L, Richalet J-P, et al. Effects of acute hypoxic exposure on prooxidant/antioxidant balance in elite endurance athletes. *International journal of sports medicine* 2009; **30**(02): 87-93. doi: 10.1055/s-0028-1103284
21. Olea E, Agapito M T, Gallego-Martin T, Rocher A, Gomez-Niño A, Obeso A, et al. Intermittent hypoxia and diet-induced obesity: effects on oxidative status, sympathetic tone, plasma glucose and insulin levels, and arterial pressure. *Journal of Applied Physiology* 2014; **117**(7): 706-719. doi: 10.1152/jappphysiol.00454.2014.
22. Quindry J, Dumke C, Slivka D, Ruby B. Impact of extreme exercise at high altitude on oxidative stress in humans. *The Journal of physiology* 2016; **594**(18): 5093-5104. doi: 10.1113/JP270651.
23. Peters B, Ballmann C, McGinnis G, Epstein E, Hyatt H, Slivka D, et al. Graded hypoxia and blood oxidative stress during exercise recovery. *Journal of sports sciences* 2016; **34**(1): 56-66. doi: 10.1080/02640414.2015.1031164
24. Debevec T, Pialoux V, Ehrström S, Ribon A, Eiken O, Mekjavic I B, et al. FemHab: The effects of bed rest and hypoxia on oxidative stress in healthy women. *Journal of Applied Physiology* 2016; **120**(8): 930-938. doi: 10.1152/jappphysiol.00919.2015
25. Bailey D, Davies B, Young I S. Intermittent hypoxic training: implications for lipid peroxidation induced by acute normoxic exercise in active men. *Clinical Science* 2001; **101**(5): 465-475. doi: 10.1042/cs1010465
26. Joyner M J, Casey D P. Muscle blood flow, hypoxia, and hypoperfusion. *Journal of applied physiology* 2014; **116**(7): 852-857. doi: 10.1152/jappphysiol.00620.2013
27. Wang J-S, Wu M-H, Mao T-Y, Fu T-c, Hsu C-C. Effects of normoxic and hypoxic exercise regimens on cardiac, muscular, and cerebral hemodynamics suppressed by severe hypoxia in humans. *Journal of Applied Physiology* 2010; **14**: 67-75. doi: 10.1152/jappphysiol.00138.2010