

مجله پزشکی دانشگاه علوم پزشکی تبریز

دوره ۲۴ شماره ۴ مهر و آبان ۱۳۹۱ صفحات ۹۳-۸۶

تأثیر فعالیت ورزشی در محیط سرد بر مقادیر اینترلوکین ۱۷، اینترفرون گاما و پروتئین واکنشی C سرم ورزشکاران استقاماتی

صادق ستاری‌فرد: گروه فیزیولوژی ورزشی، دانشکده تربیت بدنی و علوم ورزشی، دانشگاه تهران، تهران، ایران، نویسنده رابطه:

E-mail: satarifard@ut.ac.ir

عباسعلی گانینی: گروه فیزیولوژی ورزشی، دانشکده تربیت بدنی و علوم ورزشی، دانشگاه تهران، تهران، ایران

سیروس چوبینه: گروه فیزیولوژی ورزشی، دانشکده تربیت بدنی و علوم ورزشی، دانشگاه تهران، تهران، ایران

دریافت: ۹۰/۱۰/۷ پذیرش: ۹۰/۱۲/۸

چکیده

زمینه و اهداف: فعالیت ورزشی و محیط‌های استرسی می‌تواند به تغییرات ایمنی در بدن انسان منجر شوند. هدف این مطالعه بررسی تأثیر فعالیت ورزشی در شرایط دمایی سرد بر مقادیر اینترلوکین ۱۷، اینترفرون گاما و پروتئین واکنشی C سرم ورزشکاران استقاماتی بود.

مواد و روش‌ها: ۱۰ امرد جوان ورزشکار استقاماتی کار داوطلبانه (با سن 22 ± 2 سال، وزن 67.4 ± 2.7 کیلوگرم) در دو محیط طبیعی (22 ± 1 ، $5^{\circ} \pm 5$) و سرد ($5^{\circ} \pm 5$ درصد رطوبت) به مدت یک ساعت باشد. 60 درصد $VO_{2\text{max}}$ روی تردمیل دویدند. مقادیر اینترلوکین ۱۷، اینترفرون گاما و پروتئین واکنشی C و کورتیزول سرم قبل، بعد و دو ساعت بعد از فعالیت ورزشی و همچنین دمای بدن، مقیاس درک فشار و میزان آب مصرفی ورزشکاران هنگام فعالیت ورزشی اندازه‌گیری شدند. برای تجزیه و تحلیل آماری از آزمون اندازه‌گیری مکرر و تعقیبی بنفرونی و تی زوجی با سطح معنی‌داری $p < 0.05$ استفاده شد.

یافته‌ها: مقادیر اینترلوکین ۱۷، اینترفرون گاما و پروتئین واکنشی C سرم ورزشکاران پس از فعالیت ورزشی در دو محیط تغییر معنی‌داری نداشتند ($p > 0.05$). بین این مقادیر پس از فعالیت در دو محیط تفاوت معنی‌داری مشاهده نشد ($p > 0.05$). مقادیر کورتیزول پس از فعالیت ورزشی در دو محیط افزایش معنی‌داری داشته است ($p < 0.0001$).

نتیجه‌گیری: یک جلسه فعالیت ورزشی در هر دو محیط سرد و طبیعی باعث تجمع و رهایش کورتیزول به گردش خون می‌شود. با این حال، به نظر می‌رسد نمی‌تواند موجب تغییرات التهابی و افزایش سایتوکاین‌ها و نشانگرهای التهابی شود.

کلید واژه‌ها: اینترلوکین ۱۷، اینترفرون گاما، پروتئین واکنشی C، فعالیت ورزشی، شرایط دمایی سرد

مقدمه

سرما به فعال شدن سیستم عصبی سمپاتیکی منجر شده و باعث افزایش غلظت نوراپی‌نفرین می‌شود (۱).

از طرفی، (Sympathetic Nervous System)SNS باعث تنظیم و تعدیل عملکرد ایمنی می‌گردد (۲). بنابراین، قرارگیری در معرض سرما می‌تواند بطور غیرمستقیم از طریق فعالیت SNS بر پاسخ‌های سیستم ایمنی تأثیر بگذارد (۲).

همچنین، نشان داده شده است که قرار گرفتن در محیط سرد ممکن است باعث تغییرات فیزیولوژیکی فاکتورهایی مثل خشکی سطوح مخاطی، کند شدن حرکت پرزوی‌های نای و ایجاد اختلال در

نشان داده شده است که فعالیت ورزشی می‌تواند به تغییرات ایمنی و التهابی منجر شود (۱). چون انقباضات لرزشی ناشی از قرارگیری در معرض سرما حالتی شبیه ورزش دارند. این شرایط می‌تواند باعث تحریک پاسخ ایمنی شود (۲). مشاهده شده است پخش مجدد جریان خون، کاهش حجم پلاسمای افزایش بروندۀ قلبی همگی بر اجزای سیستم ایمنی اثر گذارند (۱). این تغییرات مشاهده شده، هم هنگام فعالیت ورزشی و هم بر اثر قرار گرفتن در معرض سرما اتفاق می‌افتدند (۳). به علاوه، قرارگیری در معرض

نشان داده شده است که IL-17 باعث القای تولید CRP نیز می‌شود (۱۳). به نظر می‌رسد CRP در واکنش به استرس‌های روانی و جسمانی گوناگون افزایش می‌یابد و تولید آن توسط IL-6 (میوکاتینی که به فعالیت ورزشی بسیار پاسخگو است) تحریک می‌شود. افزایش تولید IL-6 پس از فعالیت ورزشی در محیط‌های غیرطبیعی مشاهده شده است (۱۴).

با این حال، نظر به این که ورزشکاران، کوهنوردان، یخنوردان و نظامیان ممکن است در شرایط اقلیمی کشور ایران که فعالیت‌ها و رقابت‌های ورزشی در شرایط مختلف آب و هوایی انجام می‌شوند، اهمیت دارد، پاسخ تغییرات سیستم ایمنی به فعالیت ورزشی در این محیط‌ها بررسی شود. بنابراین، هدف این مطالعه بررسی تغییرات ایترلوکین ۱۷، ایترفرون گاما و پروتئین واکنشی C ورزشکاران استقامتی کار پس از یک جلسه فعالیت ورزشی در شرایط دمایی سرد و طبیعی بود.

مواد و روش‌ها

در این مطالعه کارآزمایی بالینی (شماره ثبت IRCT20111297255N3) تعداد ۱۰ نفر از ورزشکاران جوان سالم (با سن ۲۲ ± 2 سال، وزن $۶۷/۴\pm 2/7$ کیلوگرم، ۱۷۶ ± 7 سانتی-متر، نمایه‌ی توده‌ی بدنه $۲۱/۷۶\pm 1/۳$ کیلوگرم بر مترمربع، چربی بدن $۱۱/۷\pm 2/1$ درصد، میزان فعالیت $۹/۶\pm 1/۶$ ساعت در هفته فعالیت و حداکثر اکسیژن مصرفی $۵۷/۲\pm ۳/۱$ میلی‌لیتر بر کیلوگرم بر دقیقه، انحراف استاندارد ± ۳ میانگین) که سابقه‌ی حاداقل ۳ سال حضور مداوم در فعالیت‌های ورزشی استقامتی (دو میدانی) را داشتند، پس از تکمیل پرسشنامه (شامل اطلاعات شخصی، سوابق پزشکی و ورزشی) و فرم رضایت‌نامه و موافقنامه، با آگاهی کامل از نحوه اجرای کار به صورت داوطلبانه و هدفمند انتخاب شدند. شرایط ورود به مطالعه شامل عدم وجود هرگونه بیماری و عفونت و آسیب‌دیدگی در ماه گذشته و داشتن سابقه حاداقل ۳ سال مداوم و ۸ ساعت در هفته فعالیت ورزشی استقامتی و حداکثر اکسیژن مصرفی بالاتر از ۵۰ میلی‌لیتر بر کیلوگرم بر دقیقه بود. به علاوه، به آزمودنی‌ها توصیه شد از یک هفته قبل از اجرای آزمون، از هیچ ماده نیروزا مانند ویتامین‌ها، مکمل‌های غذایی، گیاهان دارویی و یا داروهایی که بر سیستم ایمنی مؤثرند و نیز سیگار و الكل استفاده نکنند و از ۴۸ ساعت قبل از اجرای آزمون در هیچ فعالیت سنگین ورزشی یا در شرایط محیطی نامساعد دمایی قرار نگیرند. یک هفته قبل از اجرای اولین آزمون، حداکثر اکسیژن مصرفی هر آزمودنی با اجرای آزمون کوپر و معادله‌ی "۱۱/۲۹" (تعداد مایل پس از ۱۲ دقیقه) = حداکثر اکسیژن مصرفی "محاسبه شد. هنگام اجرای آزمون با استفاده از معادله‌های "۲۹/۹۵" (درصد حداکثر اکسیژن مصرفی) $۰/۷۳\cdot ۵$ درصد ضربان قلب ذخیره" و "(ضربان قلب استراحت-ضربان قلب حداکثر) درصد ضربان قلب ذخیره + ضربان قلب استراحت" شدت بر اساس

عملکرد دیواره‌ی طبیعی پوست شود که همه‌ی این تغییرات، پاسخ سیستم ایمنی را تحت تأثیر قرار می‌دهند (۲). اثر فعالیت ورزشی بر پاسخ‌های ایمنی تقریباً مشخص شده، اما اثر تداخلی فعالیت ورزشی و محیط استرسی گرم و سرد بر برخی پاسخ‌های ایمنی به خوبی مطالعه نشده است (۵). علاوه‌بر این، نشان داده شده است استفاده کوتاه مدت از گلوكورتيکوئيدها و فعالیت ورزشی-هر دو- موقعتاً مانع از تولید IL-6 از سوی لنفوسيت T می‌شوند. بر همین اساس، پیشنهاد شده است که این مسئله می‌تواند ساز و کار مهمی در سرکوب عملکرد سلول‌های ایمنی ناشی از فعالیت ورزشی باشد (۶). نقش محافظتی IL-6 در بسیاری از تومورها تأیید شده است، به طوری که IL-6 بر تعداد زیادی از سلول‌های توموری که گیرنده دارند اثر ضد تکثیری و القای آپوپتوزیس دارد. به علاوه، IL-6 با مهار رگسازی می‌تواند مانع گسترش تومورها شود و با فعال کردن ماکروفاژها سبب افزایش فعالیت فاگوسیتوز ماکروفاژها می‌شود. استارکی و همکاران (۲۰۰۱) همبستگی منفی معنی‌داری را بین تولید IL-6 و غلظت کورتیزول پس از فعالیت ورزشی نشان دادند (۷) آنها گزارش کردند کورتیزول در سرکوب تولید IL-6 توسط لنفوسيت‌های T نقش دارد (۷). همچنین، اسمیت (۲۰۰۳) نشان داد کمبود تولید سایتوکاین‌ها ممکن است دلیلی بر افزایش حساسیت به عفونت مجاری تنفسی فوکانی پس از فعالیت ورزشی باشد (۸).

ایترلوکین ۱۷ که به تازگی کشف شده است، سایتوکاینی پیش-التهابی است که از زیر گروه دیگر سلول‌های Th موسوم به Th17 با تأثیر بر سلول‌های اندولیالی می‌تواند باعث انباشت نوتروفیل‌ها به داخل بافت‌های ملتهد شود (۹). نشان داده شده است که اختلال در تولید IL-17 در بافت‌ها می‌تواند به پاسخ‌های التهابی و آسیب بافتی، به علت انباشت بیش از حد نوتروفیل‌ها در بافت‌های ریه منجر گردد (۱۰). نوتروفیل‌ها با راهکردن الاستاز، باعث تخریب الاستین بافت ریه می‌شوند. به علاوه، این سلول‌ها می‌توانند باعث افزایش ترشح غدد راههای هوایی نیز گردد (۱۱). لذا، این فرضیه وجود دارد IL-17 می‌تواند از طریق افزایش ایترلوکین باعث نوتروفیل‌ها در تشديد التهاب راههای هوایی نقش داشته باشد.

بارکریک و همکاران (۲۰۰۳) نشان دادند که IL-17 با افزایش حساسیت راههای هوایی ارتباط دارد (۱۲). دوزاوا و همکاران (۲۰۰۹) پیشنهاد کردند مقادیر IL-17 سرم یا پلاسمای افراد ممکن است به عنوان یک علامت بیوشیمیایی برای مشخص شدن التهاب ناشی از فعالیت ورزشی در عضلات اسکلتی افراد یا حیوانات تمرین کرده استفاده شود. بنابراین، حدس ما این است که افزایش IL-17 در هنگام فعالیت ورزشی می‌تواند یکی از علل التهاب یا عفونت راههای هوایی مشاهده شده ناشی از فعالیت ورزشی باشد، یا بر عکس یکی از علل عفونت و التهاب راههای هوایی ناشی از فعالیت ورزشی احتمالاً افزایش مقادیر IL-17 می‌باشد. همچنین،

و میزان درک و احساس فشار (نمرات ۶ تا ۲۰ مقیاس بورگ) هر ۱۰ دقیقه از گذشت فعالیت ورزشی و مقدار آب مصرفی آزمودنی‌ها، در هر محیط هنگام اجرای فعالیت ورزشی برآورد شد. داده‌های جمع‌آوری شده، با استفاده از نرمافزار SPSS نسخه‌ی ۱۶ آزمون آماری اندازه‌گیری مکرر و تعقیبی بنفروندی و همچنین، میزان آب مصرفی در هر محیط با استفاده از آزمون تی زوجی تجزیه و تحلیل شدند. سطح معنی‌داری در حد $p < 0.05$ نظر گرفته شد.

یافته‌ها

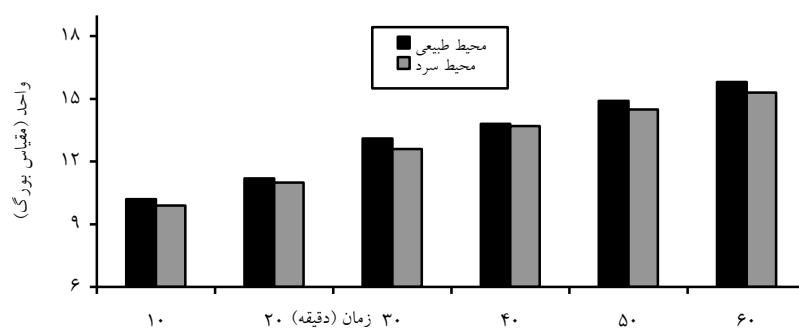
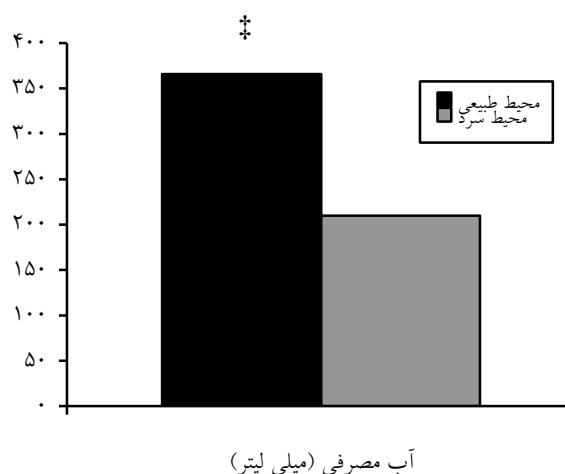
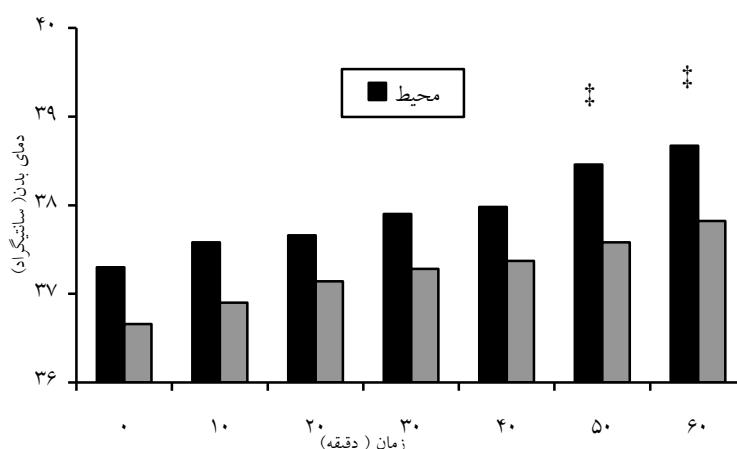
مقادیر ایترفرون گاما پس از فعالیت ورزشی و دو ساعت پس از فعالیت ورزشی در هر دو محیط سرد ($p = 0.382$) و طبیعی ($p = 0.382$) تغییر معنی‌داری نداشته است. به علاوه، تفاوت معنی‌داری بین این مقادیر در دو محیط مشاهده نشد ($p = 0.418$) (جدول ۱). مقادیر ایترولوکین ۱۷ پس از فعالیت ورزشی در هر دو محیط طبیعی ($p = 0.246$) و سرد ($p = 0.246$) تغییر معنی‌داری نداشت. تفاوت معنی‌داری بین این مقادیر پس از فعالیت در دو محیط مشاهده نشد ($p = 0.334$) (جدول ۱). مقادیر پروتئین واکنشی C پس از فعالیت ورزشی و دو ساعت از فعالیت ورزشی در محیط سرد ($p = 0.09$) و طبیعی ($p = 0.126$) تغییر معنی‌داری نداشته است. تفاوت معنی‌داری بین این مقادیر پس از فعالیت در دو محیط مشاهده نشد ($p = 0.602$) (جدول ۱). مقادیر کورتیزول سرم پس از فعالیت ورزشی در ترتیب حدود ۱/۸۷ و ۱/۷۶ برابر افزایش داشته که به لحاظ آماری معنی‌داری بود ($p < 0.0001$). به علاوه، این مقادیر دو ساعت پس از فعالیت ورزشی در هر دو محیط نسبت به مقادیر پس از فعالیت ورزشی در حد معنی‌داری کاهش یافته بود ($p < 0.0001$) (جدول ۱). همچنین، بر اساس اظهارات آزمودنی‌ها، تفاوت معنی‌داری بین میزان احساس و درک فشار فعالیت (RPE) در طول فعالیت ورزشی در محیط سرد و طبیعی مشاهده نشد (نمودار ۱).

در صد حداکثر اکسیژن مصرفی، به شدت بر اساس تعداد ضربان قلب تبدیل و با بستن ضربان سنج پولار به سینه‌ی ورزشکاران و بستن ساعت مخصوص به میج دست برای رؤیت ضربان قلب تنظیم شد. روز قبل از اجرای اولین آزمون، متغیرهای آنتروپومتریک اندازه‌گیری شدند. آزمودنی‌ها یک ساعت فعالیت ورزشی (دویلن روی ترمیل) با شدت ۶۰ درصد حداکثر اکسیژن مصرفی را در دو محیط مختلف دمایی، با فاصله‌ی یک هفته بین هر اجرا به ترتیب در محیط طبیعی (22 ± 2 درجه‌ی سانتیگراد، 50 ± 5 درصد رطوبت) و سرد (1 ± 1 درجه‌ی سانتیگراد، 50 ± 5 درصد رطوبت) با پوشش یکسان اجرا کردند (هر دو آزمون در اجرای آزمون‌ها در فصل معتدل سال بوده است تا به محیط سرد عادت نکرده باشند (۱۴)).

روز اجرای هر آزمون، آزمودنی‌ها صبحانه‌ی استانداردی (۱۲۰ گرم نان سفید، ۱۰ گرم کره، ۱۵ گرم مریبا و ۱۰۰ میلی لیتر چای) را در ساعت شش و نیم صبح خوردن و هنگام اجرای فعالیت ورزشی و دوره‌ی بازیافت (۲ ساعت پس از فعالیت) جز آب از هیچ مکمل غذایی یا مواد نیزوزا استفاده نکردند (۱۴). آزمودنی‌ها پس از ورود به محل اجرای آزمون (ساعت ۸ صبح) به مدت ۳۰ دقیقه بدون فعالیت در حالت استراحت نشستند و سپس اولین نمونه‌ی خونی جمع‌آوری شد. آزمودنی‌ها بعد از ۵ دقیقه گرم کردن، آزمون اصلی را انجام دادند. بلافصله پس از اتمام اجرا، دومین نمونه‌ی خونی گرفته شد. در نهایت پس از ۲ ساعت بازیافت در همان محیط (استراحت غیرفعال)، سومین نمونه‌ی خونی جمع‌آوری شد. نمونه‌های خونی (قبل، بلافصله و ۲ ساعت بعد از فعالیت ورزشی) برای ساتریفوژ و فریز کردن سرم (در دمای -24°C) به آزمایشگاه منتقل شدند و در اولین فرصت ممکن مقادیر ایترفرون گاما و ایترولوکین ۱۷ سرم با دقت پیکوگرم بر میلی لیتر با استفاده از کیت‌های الایزای شرکت Bender Med کشور اتریش، پروتئین واکنشی C با دقت میلی گرم بر لیتر و کورتیزول سرم با دقت نانوگرم بر میلی لیتر با استفاده از کیت‌های الایزای شرکت IBL آلمان براساس دستورالعمل کیت در آزمایشگاه اندازه‌گیری شدند. علاوه بر نمونه‌های خونی، برخی پارامترهای فیزیولوژیکی مثل دمای مرکزی بدن (دمای پرده‌ی صماخ گوش با استفاده از دماستیج ویژه)

جدول ۱: مقایسه میانگین و انحراف معیار ایترولوکین ۱۷، ایترفرون گاما، پروتئین واکنشی C و کورتیزول سرم ورزشکاران شرکت‌کننده در مطالعه در مراحل قبل، بعد و استراحت در محیط طبیعی، سرد

متغیر	محیط	قبل از فعالیت ورزشی	بعد از فعالیت ورزشی	استراحت (۲ ساعت بعد)
ایترولوکین ۱۷ (پیکوگرم بر میلی لیتر)	طبیعی	1.72 ± 0.34	2.26 ± 1.67	2.17 ± 0.73
ایترولوکین ۱۷ (پیکوگرم بر میلی لیتر)	سرد	1.59 ± 0.61	2.07 ± 1.12	1.87 ± 0.72
ایترفرون گاما (پیکوگرم بر میلی لیتر)	طبیعی	1.24 ± 0.31	1.41 ± 1.17	1.29 ± 1.02
ایترفرون گاما (پیکوگرم بر میلی لیتر)	سرد	1.3 ± 0.17	1.34 ± 0.29	1.27 ± 0.4
پروتئین واکنشی C (میلی گرم بر لیتر)	طبیعی	0.43 ± 0.2	0.61 ± 0.33	0.56 ± 0.23
پروتئین واکنشی C (میلی گرم بر لیتر)	سرد	0.39 ± 0.17	0.57 ± 0.24	0.51 ± 0.19
کورتیزول (نانوگرم بر میلی لیتر)	طبیعی	1.41 ± 0.94	2.64 ± 1.94	$1.48\pm 1.29^*$
کورتیزول (نانوگرم بر میلی لیتر)	سرد	1.46 ± 0.96	2.58 ± 2.05	$1.56\pm 2.05^*$

نمودار ۱: میزان احساس فشار و فعالیت (RPE) هنگام فعالیت ورزشی در دو محیط. \ddagger اختلاف معنی‌دار با محیط سرد (انحراف استاندارد تنهایانگین)نمودار ۲: میزان آب مصرف هنگام احتمال فعالیت ورزشی در دو محیط. \ddagger اختلاف معنی‌دار با محیط سرد (انحراف استاندارد تنهایانگین)نمودار ۳: تغییرات دمای مرکزی (پرده صماخ گوش) هنگام فعالیت ورزشی (قبل از فعالیت ورزشی و دقایق ۶۰، ۵۰، ۴۰، ۳۰، ۲۰، ۱۰، ۰) در دو محیط. \ddagger اختلاف معنی‌دار با محیط سرد (انحراف استاندارد تنهایانگین)

ورزشی (دقایق ۵۰ و ۶۰) در محیط طبیعی نسبت به محیط سرد بوده است ($p < 0.0001$). برعلاوه، میانگین دمای بدن هنگام فعالیت ورزشی در محیط طبیعی نسبت به محیط سرد افزایش معنی‌داری داشته‌اند ($p < 0.0001$) (نمودار ۳).

مقدار آب مصرفی (میلی‌لیتر) هنگام فعالیت ورزشی در محیط طبیعی نسبت به محیط سرد افزایش معنی‌داری نشان داد ($p < 0.0001$) (نمودار ۲). تغییرات دمای بدن (درجه سانتیگراد) نشان دهنده افزایش معنی‌دار این مقادیر در انتهای فعالیت

در محیط گرم (۳۵ درجه سانتی گراد) افزایش مقادیر IL-17 را مشاهده کردند (۲۴). نشان داده شده است که فعالیت ورزشی در محیط با دمای بالاتر نسبت به محیط با دمای کمتر علاوه بر افزایش دمای مرکزی و افزایش مقادیر هورمون های استرسی، باعث تعریق بیشتر و در نتیجه دهیدراسیون می شود (۲). دفع آب بدن باعث اختلال هموستاز شده و می تواند متعاقب گرما و فعالیت ورزشی موجب کاهش ظرفیت فعالیت ورزشی، خستگی جسمانی و افت شدید دما شود (۵). به نظر می رسد، علاوه بر آسیب عضلانی افزایش دمای مرکزی ناشی از فعالیت ورزشی واسطه ای پاسخ عصبی غده ای می شود و متعاقباً موجب افزایش سایتوکاین های پیش التهابی می شود (۲۵). به علاوه، گزارش شده است قرارگیری در معرض سرما به خشکی سطوح مخاطی، کند شدن حرکت پر زهای نای، فعل شدن سیستم عصبی سمپاتیک و افزایش مقادیر کاتکولامینی و متعاقباً تغییرات سیستم ایمنی منجر می شود (۲). عدم تغییر این سایتوکاین در مطالعه حاضر ممکن است به علت دوره زمانی کوتاه قرارگیری در معرض سرما ۳/۵ ساعت، عدم تأثیر پذیری این سایتوکاین از سرما و تغییرات فیزیولوژیکی متعاقب آن و یا دیگر عوامل ناشناخته باشد. با این حال، لزوم انجام مطالعات بیشتر برای دادن پاسخ روشن تر در این زمینه احساس می شود. نتیجه های دیگر مطالعه ای حاضر عدم تغییر معنی دار مقادیر پروتئین واکنشی C پس از فعالیت ورزشی در دو محیط بوده است. پروتئین واکنشی C باعث تغییرات زیانباری در سلول های اندوتیالی کشت داده شده و افزایش بروز مولکول های چسبان بر روی اندوتیلیوم عروق می شود (۱۳). نشان داده شده است که IL-17 می تواند باعث القای تولید CRP (یک نشانگر التهابی قوی) نیز شود (۱۳). از سوی دیگر، تولید آن نیز توسط IL-6 تحریک می شود و گزارش شده است که میزان سرمی CRP دارد همبستگی قویی با سایتوکاین های پیش التهابی مثل IL-6 دارد (۲۵ و ۲۶). در مطالعه ای نایس و همکاران پس از یک جلسه فعالیت ورزشی ۶۰ دقیقه با ۷۰ درصد حداقل اکسیژن مصرفی در دو محیط ۲۸ و ۱۸ درجه سانتی گراد) افزایش کمی در مقادیر پروتئین واکنشی C پس از فعالیت ورزشی در هر دو محیط مشاهده شده و عنوان شده است افزایش دمای محیط اثری بر افزایش مقادیر پروتئین واکنشی C ندارد (۵). رسیبو و همکاران نشان داده اند پروتئین واکنشی C نیز توانایی افزایش تولید سایتوکاین های التهابی را دارد (۲۷). آنها در مطالعه ای خود یک افزایش ۲ برابری غیرمعنی دار را پس از اجرای فعالیت ورزشی در افراد تمرین کرده و تمرین نکرده مشاهده کردند (۲۷). به علاوه، آنها گزارش کردند این مقادیر ۳ ساعت پس از فعالیت ورزشی در افراد تمرین نکرده افزایش معنی داری داشته، در مقابل این مقادیر تا تقریباً صفر در افراد تمرین کرده کاهش یافته بود (۲۷). همچنین، در مطالعه ای دیگری پس از آن تغییر معنی داری در مقادیر این پروتئین مشاهده نشده است (۲۸). از سوی دیگر گزارش شده است پروتئین

بحث و نتیجه گیری

هدف این مطالعه بررسی تغییرات ایترولوکین ۱۷، ایترفرون گاما و پروتئین واکنشی C ورزشکاران استقامتی کار پس از یک جلسه فعالیت ورزشی در شرایط دمایی سرد و طبیعی بود. در مطالعه ای حاضر افزایش معنی داری در مقادیر ایترولوکین ۱۷ پس از فعالیت ورزشی و ۲ ساعت پس از فعالیت در محیط طبیعی و سرد مشاهده نشده است. افزایش مقادیر این سایتوکاین در انواع بیماری و عفونت (مثل، آسم، التهاب روده ای، مولتیپل اسکلروزیس، روماتوئید آرتیت و غیره) گزارش شده است (۱۵). ایترولوکین ۱۷ موجب تحریک تولید سایتوکاین های پیش التهابی IL-1, TNF- α در ماکروفاژها، IL-8 (۶) (مهمن ترین فاکتور مهاجرت سلولی) در فیربولاستها و سلول های اندوتیال اپی تیال (۱۶) و باعث تولید NO می شود (۱۸). گفته شده است IL-17 نه تنها باعث ترویج التهاب می شود بلکه موجب تنظیم عملکردی سلول های T نیز می شود و به عنوان یک عامل بسیار مهم فعالیت و مهاجرت نوتروفیل ها مطرح شده است (۱۹). پژوهشگران گزارش کردند که IL-17 می تواند در فرآیندهای التهابی عضلات اسکلتی نیز درگیر IL-17 (۲۰). هر چند مطالعات بسیار کمی به بررسی پاسخ IL-17 شود (۲۰). انسان پس از فعالیت ورزشی کوتاه مدت پرداخته اند، اما مطالعه ای پاسخ سایتوکاین ها پس از فعالیت ورزشی در محیط های استرسی موضوع مورد علاقه هی پژوهشگران بوده است (۲۲ و ۲۱ و ۵). پژوهش های گوناگون و شواهد بالینی نشان داده اند IL-17 در انواع فرآیندهای التهابی منجر به تحریک و فراخوانی و بسیج شدن گرانولوسیت ها می شود (۱۹). نشان داده شده است که IL-17 موجب افزایش الاستاز نوتروفیل ها و غلاظت MPO در راه های هوایی موش ها می شود (۱۰ و ۱۵). نوتروفیل ها با رها کردن الاستاز، باعث تحریب الاستین بافت ریه می شوند و ممکن است باعث افزایش ترشح غدد راه های هوایی نیز گردد (۱۱). لذا این فرضیه مطرح شده است: IL-17 ممکن است با افزایش انباشت نوتروفیل ها در تشید التهاب راه های هوایی نقش داشته باشد. گارسیا و همکارش (۲۰۱۱) در تنها مطالعه ای بررسی شده در انسان در این مورد، پس از یک جلسه فعالیت ورزشی با شدت ۷۰ درصد حداقل اکسیژن مصرفی روی دوچرخه کارستنچ تغییر معنی داری IL-6, IL-8 در مقادیر IL-17 و دیگر سایتوکاین های التهابی مثل زنان بی تحریک مشاهده نکردهند (۲۳). در حالی که در مطالعه دوزاوا و همکاران (۲۰۰۹) مقادیر IL-17 پس از یک جلسه فعالیت ورزشی شدید کوتاه مدت در موش های تمرین کرده در حد معنی داری افزایش داشت و گزارش کرده فعالیت ورزشی شدید می تواند در فرآیندهای التهابی عضله ای اسکلتی درگیر شود (۲۰). فعالیت ورزشی شدید با افزایش فعالیت نوتروفیل ها، آسیب عضلانی و افزایش تولید چندین سایتوکاین پیش التهابی موج تحریب و تغییرات ساختاری پروتئین ها و متعاقباً استرس اکسیداتیو می شود (۱۷). همچنین، ستاری فرد و همکاران (۲۰۱۱) پس از یک جلسه فعالیت ورزشی با شدت ۶۰ درصد حداقل اکسیژن مصرفی

دماه مرکزی و افزایش فشار گرمایی بسیار زیاد می‌شود که این با افزایش مقادیر کورتیزول پلاسمای ارتباط دارد (۳۳). از سوی دیگر گزارش شده است که کاهش مقادیر کورتیزول پلاسمای پس از فعالیت ورزشی در محیط سرد نسبت به محیط گرم احتمالاً ریشه در کاهش تغییرات دماه مرکزی و کاهش تحریک محور هیپوتالاموسی هیپوفیزی کلیوی دارد (۳۴). به علاوه، همسو با مطالعات گذشته (۳۳ و ۲۲ و ۲۱) افزایش دماه بدن هنگام فعالیت ورزشی در محیط طبیعی نسبت به محیط سرد مشاهده شده است. نتیجه‌ی دیگر مطالعه‌ی حاضر، افزایش مصرف آب در محیط طبیعی نسبت به محیط سرد بوده است که در این رابطه با پژوهش‌های گذشته (۲۲ و ۵) هم خوانی دارد. مصرف آب بیشتر در محیط طبیعی احتمالاً می‌تواند تا حدودی اثر فشار دماهی بر بروندۀ قلبی و تغییرات هورمونی، ایمنی و التهابی را جبران یا خشی کند (۲۲). در مطالعه‌ی حاضر تفاوتی در میزان احساس فشار بین دو محیط مشاهده شده است. همچنین، در مطالعه‌ی کاستلانی و همکاران (۲۰۰۱) اختلاف معنی داری بین این مقادیر هنگام اجرای فعالیت ورزشی در محیط سرد و گرم مشاهده نشد (۴). این در حالی است که بیشتر پژوهش‌ها نشان دادند، فعالیت ورزشی در محیط گرم نسبت به محیط سرد یا طبیعی به افزایش میزان احساس فشار منجر می‌شود (۳۳ و ۲۱ و ۵). عدم کنترل رژیم غذایی و عدم کنترل دقیق فعالیت‌های حرکتی روزانه آزمودنی‌ها از جمله محدودیت‌های این پژوهش بود. هرچند آزمودنی‌ها موافقت کردند، از مصرف ویتامین‌ها و مکمل‌های غذایی و شرکت در رقابت‌های سنگین ورزشی و قرارگرفتن در محیط‌های استرسی خودداری کنند اما چون تحت نظر نبودند نمی‌توان بر انجام و نحوه اجرای آنها قضاوت کرد. لذا پیشنهاد می‌شود مطالعات آینده با رفع این محدودیت‌ها و با افزایش مدت یا شدت فعالیت ورزشی یا مدت قرارگیری در معرض سرما به بررسی پاسخ این متغیرها در محیط‌های استرسی بپردازند. به نظر می‌رسد این اولین مطالعه‌ای بود که تغییرات ایترلوکین ۱۷ و ایترفرون‌گاما را پس از فعالیت ورزشی در محیط سرد بررسی کرده است. بر اساس داده‌های مطالعه‌ی حاضر، یک جلسه فعالیت ورزشی با شدت ۶۰ درصد حداقل اکسیژن مصرفی به مدت یک ساعت در هر دو محیط سرد و طبیعی به افزایش مقادیر کورتیزول سرم ورزشکاران منجر می‌شود. با این حال، با توجه به داده‌های حاصل از مطالعه باعث ایجاد تغییرات التهابی در ورزشکاران نمی‌شود و فعالیت ورزشی در محیط سرد نسبت به محیط طبیعی موجب سرکوب ایمنی (کاهش ایترفرون‌گاما) یا ایجاد التهاب (افزایش ایترلوکین ۱۷ و پروتئین واکنشی) نمی‌شود.

تقدیر و تشکر

این مطالعه از پایان‌نامه‌ی کارشناسی ارشد فیزیولوژی ورزشی دانشگاه تهران استخراج شده است. از همکاری آقایان علی تاج-امیری و ابراهیم ادیب فرد و ورزشکاران شرکت‌کننده در پژوهش تقدیر و تشکر می‌گردد.

واکنشی C ممکن است تا چندین برابر پس از فعالیت ورزشی افزایش یابد (۲۹). به نظر می‌رسد فعالیت ورزشی خیلی شدید یا طولانی مدت می‌تواند باعث افزایش مقادیر این پروتئین شود و فعالیت در محیط سرد نسبت به محیط طبیعی اثری بر مقادیر آن ندارد. نتیجه‌ی دیگر مطالعه‌ی حاضر، عدم تغییر مقادیر ایترفرون گاما پس از فعالیت ورزشی و ۲ ساعت پس از آن در هر دو محیط بوده است. همسو با این یافته به تازگی گارسیا و همکارانش (۲۰۱۱) پس از یک جلسه فعالیت ورزشی با شدت ۷۰ درصد حداقل اکسیژن مصرفی روی دوچرخه‌ی کارستن تغییر معنی داری در مقادیر ایترفرون گاما در زنان بی تحرک مشاهده نکردند (۲۳). همچنین، در مطالعه‌ی رامو و همکاران (۲۰۰۸) پس از یک جلسه فعالیت ورزشی (۶۰ دقیقه با ۶۰ درصد حداقل سرعت هوایی) در محیط گرم (۳۵ درجه سانتی‌گراد) در افراد جوان سالم ورزشکار تغییر معنی داری در مقادیر این سایتوکاین مشاهده نشده است (۳۰). گزارش شده است به دنبال فعالیت ورزشی برخی سایتوکاین‌ها مانند IL-6, TNF- α افزایش می‌یابند (۲۲ و ۲۱ و ۵) اما مقادیر ایترفرون گاما بدون تغییر می‌ماند (۲۹) و یا کاهش می‌یابد (۷). استارکی و همکاران (۲۰۰۱) همبستگی منفی معنی داری را بین تولید γ -IFN از سوی لنفوسيت‌های T⁺ و CD4⁺ و CD8⁺ و غلاظت کورتیزول پس از فعالیت ورزشی نشان دادند (۷). به علاوه آنها گزارش کردند، کورتیزول در سرکوب تولید γ -IFN توسط لنفوسيت‌های T نقش دارد (۷). از سوی دیگر پیشنهاد شده است، افزایش مقادیر گلوکوکورتیکوئیدی برای سرکوب پاسخ ایمنی لازم است اما کافی نیست (۳۱). ممکن است عدم تغییر در مقادیر ایترفرون گاما با وجود افزایش معنی دار مقادیر کورتیزول در مطالعه‌ی حاضر به میزان کورتیزول در گردش، اثر تأثیری کورتیزول و یا دیگر عوامل ناشناخته وابسته باشد. با این حال، لادمیلا و همکاران (۲۰۱۱) گزارش کردند رهایش سایتوکاین‌های پیش التهابی و ضد التهابی می‌تواند به عوامل گوناگونی مثل میزان آمادگی ورزشکاران، وضعیت هیدراسيون و دهیدراسيون، مدت و شدت فعالیت ورزشی و مدت قرار گرفتن در محیط‌های استرسی (سرما و گرم) وابسته باشد (۱۴).

نتیجه‌ی دیگر مطالعه‌ی حاضر، افزایش معنی دار مقادیر کورتیزول پلاسمای پس از فعالیت ورزشی در هر دو محیط و بدون تفاوت معنی دار بین دو محیط بوده است که با پژوهش‌های گذشته هم خوانی دارد (۲۲ و ۲۱ و ۵). به علاوه، در مطالعه‌ی حاضر مشاهده شده دو ساعت استراحت باعث کاهش معنی دار مقادیر کورتیزول در هر دو محیط می‌شود. نشان داده شده است، فعالیت ورزشی محرکی قوی برای فعالیت سیستم عصبی مرکزی و محور هیپوتالاموسی هیپوفیزی کلیوی می‌باشد (۳۲). با این حال، در مطالعه‌ی پتر و همکاران (۲۰۱۰) افزایش مقادیر کورتیزول پس از فعالیت در محیط سرد مشاهده نشد که احتمالاً به دلیل مدت کم (۴۰ دقیقه) اجرای فعالیت ورزشی بوده است (۳۳). نشان داده شده است، فعالیت ورزشی در دمای بالاتر باعث افزایش

References

1. Pedersen BK, Hoffman-Goetz L. Exercise and the immune system: regulation, integration and adaptation. *Physical Rev* 2000; **80**: 1055-1081.
2. John WC, Ingird KM, Shawn GR. cold exposure: human immune responses and intracellular cytokine expression. *American college of Sport Medicine* 2002; **34**: 1-12.
3. McFarlin BK, Mitchell JB. Exercise in hot and cold environments: differential effects on leukocyte number and NK cell activity. *Aviat Space Environ Med* 2003; **74**: 1231-1236.
4. Castellani JW, Young AJ, Degroot DW, Stulz DA, Cadarette BS. Thermoregulation during cold exposure after several days of exhaustive exercise. *J Appl Physiol* 2001; **90**: 939-946.
5. Niess AM, Fehrenbach E, Lehmann R, Opavsky L, Jesse M, Northoff H. Impact of elevated ambient temperatures on the acute immune response to intensive endurance exercise. *Eur J Appl Physiology* 2003; **89**: 344-351.
6. Albers R, Antoine JM, Bourdet-Sicard R, Calder PC, Gleeson M, Lesourd B. Markers to measure immune modulation in human nutrition intervention studies. *Br J Nutr* 2005; **44**: 425-481.
7. Starkie RL, Rolland J, Febbraio MA. Effect of adrenergic blockade on lymphocyte cytokine production at rest and during exercise. *American Journal of Physiology* 2001; **281**(4): 1233-1240.
8. Smith LL. Tissue trauma: the underlying cause of overtraining syndrome? *J Strength Cond Res* 2004; **18**(1): 185-193.
9. Weaver CT, Harrington LE, Mangan PR, Gavrieli M, Murphy KM. Th17: an effector CD4 T cell lineage with regulatory T cell ties. *Immunity Jun* 2006; **24**(6): 677-688.
10. Molet S, Hamid Q, Davoine F, Nutku E, Taha R, Pagé N, et al. IL-17 is increased in asthmatic airways and induces human bronchial fibroblasts to produce cytokines. *J Allergy Clin Immunology* 2001; **108**: 430-438.
11. Sergejeva S, Ivanov S, Lotvall J, Lidn A. Interlukin-17 as a recruitment and survival factor for airway macrophages in allergic airway inflammation. *J Respir Cell Mol Biol* 2005; **33**(3): ۲۴۳-۲۴۸.
12. Barczyk A, Pierzchala W16- Sozanska E. Interleukin-17 in sputum correlates with airway hyper responsiveness to meth choline. *Respir Med* 2003; **97**(6): 726-733.
13. Patel DN, King CA, Bailey SR, Holt JW, Venkatachalam K, Agrawal A. Interleukin-17 stimulates C-reactive protein expression in hepatocytes and smooth muscle cells via p38 MAPK and ERK1/2- dependent NF-kappaB and C/EBPbeta activation. *J Biol Chem* 2007; **282**(37): 27229-27238.
14. Ludmila MC, Bhargav V D, Petra B S, Lesley K. A comparison of cytokine responses during prolonged cycling in normal and hot environmental conditions. *Open Access Journal of Sports Medicine* 2011; **2**: 7-11.
15. Kolls JK, Linden A. Interleukin-17 family members and inflammation. *J Immunity* 2004; **21**(4): 467-476.
16. Murata M, Fujimoto M, Matsushita T, Hamaguchi Y, Hasegawa M, Takehara K. Clinical association of serum interleukin-17 levels in systemic sclerosis: Is systemic sclerosis a Th17 disease? *Journal of Dermatological Sci* 2008; **50**: 240-242.
17. Elvira F, Marion ES. Trauma-Induced Systemic Inflammatory Response versus Exercise-Induced Immunomodulatory Effects. *Sports Med* 2006; **36**(5): 373-384.
18. Veldhoen M, Stockinger B. TGF beta1, a “Jack of all trades”: the link with pro-inflammatory IL-17 producing T cells. *Trends Immunol* 2006; **27**: 358-361.
19. Hoshino H, Laan M, Sjöstrand M, Lötvall J, Skoog BE, Linden A. Increased elastase and myeloperoxidase activity associated with neutrophil recruitment by IL-17 in airways in vivo. *Journal of Allergy Clinical Immunology* 2000; **105**: 143-149.
20. Duzova H, Yunus K, Memet HE, Zumrut YD, Evren K. Effects of acute moderate and strenuous exercise bouts on IL-17 production and inflammatory response in trained rats. *Journal of Sports Sci Med* 2009; **8**: 219-224.
21. Peake J, Peiffer JJ, Abbiss CR, Nosaka K, Okutsu M, Laursen PB, Suzuki K. Body temperature and its effect on leukocyte mobilization, cytokines and markers of neutrophil activation during and after exercise. *Eur J Appl Physiol* 2008; **102**(4): 391-401.
22. Toby M, Jaime PC, David AJ. Exercise, heat stress and the interleukin-6 response: support for temperature-mediated neuroendocrine regulatory mechanisms. *J Med Sport* 2010; **14**(3): 96-102.
23. García JJ, Elena B, Maria DH, Ortega E. A single session of intense exercise improves the inflammatory response in healthy sedentary women. *J Physiol Biochem* 2011; **67**: 87-94.
24. Satarifard S, Gaeini, AA, Choobineh S, Shafiei N L. Effects of acute exercise on serum interleukin-17 concentrations in hot and neutral environments in trained males. *J Thermal Biol* 2012; **37**: 402-407.
25. Rhind SG, Gannon GA, Shephard RJ, Buguet A, Shek PN, Radomski MW. Cytokine induction during exertional hyperthermia is abolished by core temperature clamping: neuroendocrine regulatory mechanisms. *Int J Hyperthermia* 2004; **20**: 503-516.
26. Macy EM, Hayes TE, Tracey RP. Variability in the measurement of C-reactive protein in healthy subjects: implications for reference intervals and epidemiological applications. *Clin Chem* 1997; **43**: 52-56.

27. Risoy BA, Raastad T, Hallén J, Lappégaard KT, Baeverfjord K, Kravdal A, et al. Delayed leukocytosis after hard strength and endurance exercise: Aspects of regulatory mechanisms. *Bio Med Central Physiology* 2003; **11**: 3-14.
28. Tatterson AJ, Hahn AG, Martin DT, Febbraio MA. Effects of heat stress on physiological responses and exercise performance in elite cyclists. *J Sci Med Sport* 2000; **3**(2): 186–193.
29. Hiller WB, Dieren LM, Douglas PS, O'Toole ML, Fortress EE, Yamada DS, et al. C - reactive protein levels before and after ultra-endurance exercise. *Med & Sci Spo and Exerc* 2003; **35**(5): 121.
30. Romeo J, Jiménez PM, Cervantes BJ. Immunological changes after a single bout of moderate-intensity exercise in a hot environment. *J Physiology Biochem* 2008; **64**(3): 197-204.
31. Wiegers J, Reul J. Induction of cytokine receptors by glucocorticoids: Functional and pathological significance. *Trends Pharmacol Sci* 1998; **19**: 317–321.
32. Frank MG, Miguel ZD, Watkins LR, Maier SF. Prior exposure to glucocorticoids sensitizes the neuro inflammatory and peripheral inflammatory responses to E. coli lipopolysaccharide. *Brain Behave Immune* 2010; **24**: 19–30.
33. Cooper ES, Berry MP, McMurray RG, Hosick PA, Hackney AC. Relationship between change in core temperature and change in cortisol and TNF- α during exercise. *Journal of Thermal Biology* 2010; **35**: 348–353.
34. Hill EE, Zack E, Battaglini C, Viru M, Viru A, Hackney AC. Exercise and circulating cortisol levels: the intensity threshold effect. *J Endocrinol Inv* 2008; **31**: 587–591.