

تأثیر عصاره پرسیاوش بر بیان ایمونوهیستوشیمیایی پروتئین‌های شوکی-گرمایی ریه رت‌های قرار گرفته در معرض هایپوکسی

مهدی یادگاری^۱، شادمهر میردار^۲، غلامرضا حمیدیان^۳، حسین برنجیان تبریزی^{۴*}

۱- دکتری تخصصی، گروه فیزیولوژی ورزشی دانشکده تربیت بدنی و علوم ورزشی، دانشگاه مازندران، مازندران، ایران

۲- استاد، دکترای تخصصی فیزیولوژی ورزشی، گروه فیزیولوژی ورزشی، دانشکده تربیت بدنی و علوم ورزشی، دانشگاه مازندران، مازندران، ایران

۳- استادیار، دکترای تخصصی بافت‌شناسی، گروه علوم پایه دانشکده دامپزشکی، دانشگاه تبریز، تبریز، ایران

۴- استادیار، گروه تربیت بدنی، واحد کازرون، دانشگاه آزاد اسلامی، کازرون، ایران
*آدرس مکاتبه: کیلومتر ۵ جاده کازرون- بوشهر، دانشگاه آزاد اسلامی واحد کازرون، بخش تربیت بدنی
تلفن: ۰۹۱۷۷۰۳۴۹۴۶

پست الکترونیک: hberenjeian@gmail.com

doi: 10.29252/jmp.4.72.183

تاریخ تصویب: ۹۷/۶/۱۱

تاریخ دریافت: ۹۷/۴/۲۲

چکیده

مقدمه: با وجود مصارف سنتی گیاه پرسیاوش، هنوز تحقیقات بالینی و ورزشی کاملی روی این گیاه ارزشمند صورت نگرفته است.
هدف: هدف پژوهش حاضر بررسی تأثیر عصاره پرسیاوش بر بیان ایمونوهیستوشیمیایی پروتئین‌های شوکی-گرمایی ریه، در رت‌های قرار گرفته در معرض هایپوکسی بود.

روش بررسی: نمونه‌های پژوهش حاضر را ۲۴ سر رت نر نژاد ویستار (۸ سر کنترل، ۸ سر هایپوکسی- تمرین و ۸ سر هایپوکسی- تمرین مکمل)، کاملاً سالم و بدون سابقه بیماری (سن ۴ هفته و میانگین وزنی 72 ± 9 گرم) تشکیل دادند. گروه تجربی پس از ۶ هفته تمرین تناوبی، ۳ هفته در محیط هایپوکسی نگهداری شد. نصف رت‌های تجربی در طی ۳ هفته قرارگیری در هایپوکسی، روزانه ۵۰۰ میلی گرم به ازای هر کیلوگرم وزن بدن عصاره پرسیاوش دریافت کردند. جهت انجام آزمایش‌های ایمونوهیستوشیمیایی، بافت ریه خارج و سطح پروتئین‌های HSP70 و HSP90 اندازه‌گیری شد.

نتایج: در گروه تمرین- هایپوکسی نسبت به گروه کنترل، بیان پروتئین HSP70 و HSP90 به طور معنادار افزایش یافت ($P \leq 0/05$). در گروه تمرین - هایپوکسی - مکمل نسبت به گروه تمرین - هایپوکسی، بیان پروتئین HSP70 و HSP90 به طور معنادار کاهش یافت ($P \leq 0/05$).

نتیجه‌گیری: تأثیرات کاهشی عصاره پرسیاوش بر بیان پروتئین‌های شوکی گرمایی پارانشیم ریه در شرایط هایپوکسی احتمالاً دلالت بر کاهش شرایط استرس اکسایشی در ریه دارد.

کلواژگان: پرسیاوش، پروتئین شوکی گرمایی، ریه، هایپوکسی



مقدمه

کاهش فشار سهمی اکسیژن در دسترس، فعالیت زیستی سلول را به خطر خواهد انداخت. سلول نه تنها در وضعیت های پاتولوژیکی همانند آتروسکلروسیس، آپنه انسدادی خواب، بیماری کوهستان، بیماری های مرتبط با ایسکمی و سرطان با هایپوکسی روبه رو می شود، بلکه در شرایط فیزیولوژیکی همانند فعالیت ورزشی شدید و رشد جنینی نیز با کمبود اکسیژن مواجه می شود [۳-۱]. هایپوکسی عبارتست از کاهش فشار سهمی اکسیژن در سلول به گونه ای که عملکرد طبیعی آن دچار اختلال شود. در سال های اخیر گام های قابل توجهی در درک محققان از مسیرهای مولکولی مهم التهاب ناشی از هایپوکسی در ریه برداشته شده است. همانگونه که در هایپوکسی ناشی از بیماری های مزمن دیده شده است، قرارگیری در معرض هیپوباریک هایپوکسی مصنوعی و بروز هایپوکسی آلئولی، توسعه التهاب و اثرات آپوپتوزی ریه را در پی دارد [۴].

با وجود پژوهش های متعددی که در ارتباط با عوارض التهابی - آپوپتوزی - ساختاری هایپوکسی بر بافت ریه به چاپ رسیده است [۵-۹]؛ به تأثیر هایپوکسی بر فاکتورهای محافظتی بافت ریه همچون پروتئین های شوکی - گرمایی (Heat shock proteins) اشاره ای نشده است.

پروتئین های شوک گرمایی (HSPs) اولین بار در سال ۱۹۶۲ کشف شدند و به آنها به عنوان مجموعه ای از پروتئین هایی که تظاهر آنها در اثر شوک گرمایی و مجموعه ای از استرس های دیگر است، اشاره شده است. این پروتئین ها در هر دو سوی سلول های هسته دار و فاقد هسته وجود دارند که شاخص محافظتی بالای آنها را نشان می دهد [۱۰]. پروتئین های شوک گرمایی همچنین در فرایندهای اساسی سلولی نقش مهمی ایفا می کنند. پروتئین های شوکی گرمایی به عنوان یک سیگنال خطر در پاسخ به استرس اکسیداتیو، عدم تعادل کلسیمی، تخلیه ی گلوکز و گلیکوزن یا کاهش فراهمی گلیکوزن، عناصر سنگین، کاهش PH خون، استرس سرمایی، هایپرترمیا، ورزش و فعالیت بدنی، تعدادی از هورمون های استرسی نظیر کورتیزول و کاتکولامین ها تولید و در وهله ی اول

نقش حفاظت از سلول را به عهده دارند [۱۱]. همچنین پژوهش ها نشان می دهد تمرینات ورزشی با شدت بالا منجر به اختلال در هموستاز بدن شده و با افزایش استرس اکسیداتیو همراه است [۱۲]. فیشر (Fisher) و همکاران (۲۰۱۱) نشان دادند تمرین تناوبی شدید، تشدید استرس اکسیداتیو سلول را در پی دارد که می تواند در بافت ریه منجر به بروز رخدادهای مرگ سلولی شود [۱۳]. همچنین یادگاری و همکاران (۱۳۹۶) نشان دادند یک دوره تمرین تناوبی شدید منجر به بروز التهاب مزمن در ریه و افزایش سطح IL-6 بافتی می شود [۸]. در گزارشی دیگر یادگاری و همکاران (۱۳۹۵) تأیید کردند یک دوره تمرین تناوبی شدید منجر به تغییرات تخریبی در ساختار بافتی ریه می شود که از نظر پاتولوژیکی حائز اهمیت است [۷].

حذف و یا به حداقل رساندن عوارض قرارگیری در معرض هایپوکسی یا تمرین ورزشی شدید با مداخله های دارویی و تغذیه ای ممکن به نظر می رسد [۱۴]. مطالعات گیاه-شناسی نشان می دهد گیاه دارویی پرسیاوش با دارا بودن عناصر ضد التهابی و ضد اکسایشی مهمی همچون فلاونوئیدها (Flavonoids) و ساپونین (Saponins) ها نقش مؤثری در مهار واکنش های التهابی بازی می کند و از این نظر ممکن است در کاهش التهاب یا تخریب سلولی مؤثر باشد [۱۵]. با وجود مصارف سنتی گیاه پرسیاوش، هنوز تحقیقات بالینی و ورزشی کاملی روی این گیاه ارزشمند صورت نگرفته است. لذا لازم است با توجه به اثرات گوناگون بیولوژیک و درمانی گزارش شده از گیاه پرسیاوش با ایجاد الگوی بالینی - ورزشی مناسب، از لحاظ بودن در نقش یک مکمل محافظتی ریه در برابر تنش هایپوکسی بیشتر مورد بررسی قرار گیرد.

مواد و روش ها

آزمودنی های پژوهش حاضر را ۲۴ سررت نر نژاد ویستار (سن ۴ هفته، میانگین وزنی 8 ± 72 گرم) تشکیل داده بودند که از انستیتو پاستور شهر آمل خریداری شده و به آزمایشگاه جانوری گروه فیزیولوژی ورزشی دانشگاه مازندران منتقل شدند و به صورت تصادفی به سه گروه کنترل ۹ هفته (۸ سر)،



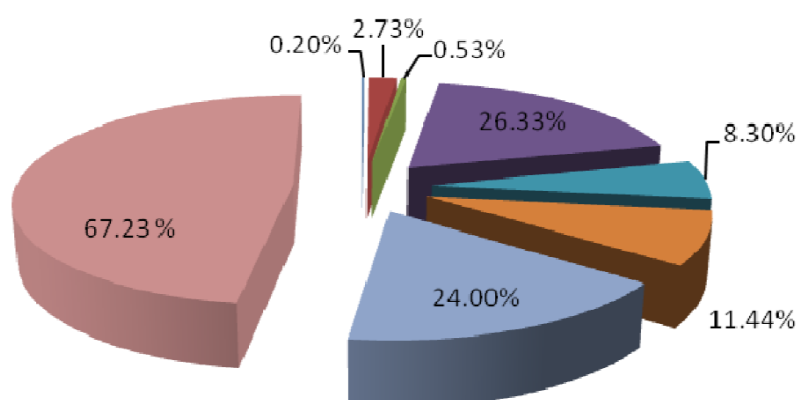
۳ هفته قرارگیری در معرض هایپوکسی، عصاره گیاهی پرسیاوش را به صورت گاوآژ دریافت کردند. میزان مصرف عصاره پرسیاوش به میزان ۵۰۰ میلی گرم به ازای هر کیلوگرم وزن بدن در روز بود [۱۷].

تهیه نمونه گیاهی و عصاره پرسیاوش

اندام هوایی گیاه پرسیاوش شامل برگ و ساقه گیاه در آخر فصل بهار (خردادماه) در اطراف شهرستان ساری در استان مازندران جمع آوری و پس از تأیید گیاه توسط کارشناس هرباریوم دانشگاه مازندران (CJS16111)، نمونه های آن در آزمایشگاه فیزیولوژی ورزشی دانشگاه مازندران نگهداری شد. نمونه ها به مدت ۱ هفته در شرایط سابه و تهویه مناسب در دمای آزمایشگاه خشک شدند. در ابتدا جهت تهیه عصاره هیدروالکلی پرسیاوش به روش خیساندن، ۵۵ گرم پودر پرسیاوش به مدت ۷۲ ساعت در اتانول ۷۱ درصد خیسانده شد و در ظرفی در بسته که درب آن پوشیده از پارافین بود قرار داده شد و در دمای ۲۱ تا ۲۵ درجه سانتی گراد دور از نور نگهداری شد. مخلوط پودر پرسیاوش هر ۶ ساعت یکبار با میله شیشه ای هم زده شد و در نهایت پس از عبور از کاغذ صافی (واتمن ۴۲، آلمان) با استفاده از دستگاه روتاری مدل RV8 V-C ساخت شرکت IKA آلمان، اتانول آن در دمای ۶۱ درجه سانتی گراد حذف شد (شکل شماره ۱) [۱۸].

تمرین - هایپوکسی (۸ سر) و تمرین - هایپوکسی - مکمل (۸ سر) تقسیم شدند. نمونه ها از نظر سلامت بدنی کاملاً سالم و هیچ گونه سابقه بیماری نداشتند. پس از انتقال نمونه ها به آزمایشگاه، به مدت یک هفته جهت سازگاری با محیط جدید در دمای 23 ± 2 درجه سانتی گراد، رطوبت ۴۵ تا ۵۵ درصد و چرخه تاریکی - روشنایی ۱۲:۱۲ ساعته نگهداری شدند، سپس به مدت یک هفته با نحوه فعالیت روی نوارگردان آشنا شدند. در طی پژوهش، غذای استاندارد پلت و آب به صورت آزاد در اختیار نمونه ها قرار گرفت.

برنامه تمرین شدید به صورت ۱۰ تکرار ۱ دقیقه ای و استراحت فعال ۲ دقیقه ای انجام شد، به گونه ای که سرعت استراحت نصف سرعت دویدن بود و کل تمرین روزانه برای هر رت ۳۰ دقیقه طول می کشید. نمونه ها ۵ جلسه در هفته تمرین کردند. برنامه تمرین تناوبی شدید با سرعت ۲۵ متر بر دقیقه شروع و با سرعت ۷۰ متر بر دقیقه در پایان هفته ششم پایان پذیرفت [۱۶]. پس از پایان مرحله اول پژوهش (فعالیت تناوبی شدید ۶ هفته ای)، مرحله دوم پژوهش آغاز شد که ۳ هفته ادامه داشت. در طی این ۳ هفته نمونه های تمرین کرده پس از ۶ هفته تمرین تناوبی وارد محیط هایپوکسی (اتاقک کم فشار (Hypoxic chamber) اکسیژن در محیط شبیه سازی شده مصنوعی معادل ۲۸۰۰ متر ارتفاع از سطح دریا) شدند و به مدت ۳ هفته در آنجا نگهداری شدند. نصف نمونه ها در طی



شکل شماره ۱- برآورد کمی عناصر عصاره برگ پرسیاوش. داده ها بر اساس میانگین $\pm$ انحراف استاندارد گزارش شده است [۱۹].

چربی ها و مومها ■ آلکالوئیدها ■ رطوبت ■ ماده قابل استخراج با آب ■ فنولیک ها و ترپنوئیدها ■ ساختار ۴ تایی و N-اکساید ■ ماده قابل استخراج با الکل ■ فیبر



نمونه‌برداری ریه و تهیه مقاطع بافتی

نمونه‌گیری بافتی از ریه رت‌ها ۴۸ ساعت پس از اتمام دوره پژوهش انجام شد. برای این منظور با تزریق ۳ واحد محلول کتامین (Ketamine) (۵۰-۳۰ میلی‌گرم به ازای هر کیلوگرم) و زایلازین (Xylazine) (۵-۳ میلی‌گرم به ازای هر کیلوگرم) رت‌ها بیهوش [۱۶] و بلافاصله بافت ریه خارج و در محلول فرمالین ۱۰ درصد قرار داده شد. پس از سپری شدن ۵ روز از زمان فیکس بافتی، ابتدا با استفاده از تکنیک اوریتیتور و رعایت اصول IUR، برش‌هایی از بافت ریه تهیه و با انجام مراحل پاساژ (با استفاده از دستگاه اتوماتیک هیستوکینت مدل ۲۰۰۰ ساخت شرکت لایکا) و آماده‌سازی قالب‌های پارافینی، با استفاده از دستگاه میکروتوم دورانی مدل ۸۲۰، برش‌های متوالی به ضخامت ۵ میکرومتر جهت مطالعات ایمونوهیستوشیمی تهیه شد. به منظور تعیین اولین مقطع و حداقل فواصل بین مقاطع از نتایج مطالعه پایلوت استفاده شد [۲۰].

مطالعات ایمونوهیستوشیمی

از هر ریه به طور تصادفی پنج برش نازک غیرمتوالی به ضخامت ۵ میکرومتر جهت بررسی ایمونوهیستوشیمیایی بیان پروتئینی HSP70 و پنج برش نازک دیگر جهت بررسی ایمونوهیستوشیمیایی بیان پروتئینی HSP90 انتخاب شدند. تکنیک ایمونوهیستوشیمی به روش انویژن (Envision) و با استفاده از آنتی‌بادی اختصاصی HSP70 کد ab45133 و HSP90 کد ab59459 ساخت شرکت ABCAM انجام شد.

روش انجام آزمایش ایمونوهیستوشیمی

در ابتدا محیط کشت رویی سلول‌ها دور ریخته شد. سپس سلول‌ها با PBS در ۴ مرحله و به فاصله ۵ دقیقه شسته شدند. پس از آن محلول پارافالدهید ۴ درصد به مدت ۲۰ دقیقه به بافت اضافه و در ادامه اسیدکلریدریک نرمال نیز به مدت ۳۰ دقیقه اضافه شد. آنتی‌بادی اولیه رقیق شده (۱ به ۱۰۰) با PBS به بافت اضافه شد و بعد از ایجاد یک محیط مرطوب برای جلوگیری از خشک شدن بافت، به مدت یک شب درون یخچال با دمای ۲ تا ۸ درجه قرار داده شد. در نهایت به بافت‌ها

آنتی‌بادی ثانویه کونژوگه با Fluorescein isothiocyanate (FITC) با رقت ۱ به ۲۰۰ اضافه شد و سپس درون انکوباتور با دمای ۳۷ درجه به مدت ۱ ساعت و ۳۰ دقیقه انکوبه شدند. بعد از آن به نمونه‌ها PI اضافه شد و پس از ۵ دقیقه روی نمونه‌ها PBS ریخته شد [۲۱]. در نهایت با میکروسکوپ فلورسانس سلول‌ها ارزیابی و شمارش شدند. با استفاده از دوربین از هر اسلاید میکروسکوپی ۵ فیلد مختلف انتخاب و تصویربرداری صورت گرفت و در نهایت تصاویر برای بررسی کیفیت واکنش، با نسخه ۱/۴۹ نرم‌افزار ImageJ مورد آنالیز قرار گرفته و به صورت داده‌های عددی توصیف شدند [۲۲].

روش آماری

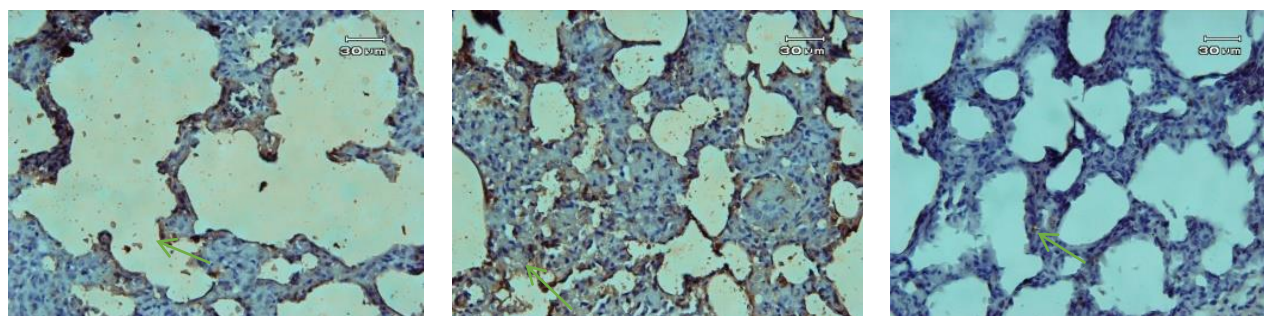
برای تجزیه و تحلیل یافته‌های پژوهش از روش‌های آمار توصیفی و استنباطی بهره گرفته شد. جهت اندازه‌گیری میانگین و انحراف استاندارد گروه‌ها از آمار توصیفی و جهت ارزیابی طبیعی بودن توزیع داده‌ها از آزمون آماری کلوموگروف اسمیرنوف (k-s) استفاده شد. از آزمون آمار استنباطی تحلیل واریانس یک طرفه نیز جهت مقایسه میانگین گروه‌ها استفاده شد. کلیه محاسبات با استفاده از نرم‌افزار آماری SPSS.21 و در سطح معناداری $P \leq 0.05$ انجام شد.

نتایج

تحلیل آماری نشان داد در گروه تمرین - هاپوکسی نسبت به گروه کنترل، بیان پروتئین HSP70 پارانشیم ریوی به طور معنادار افزایش یافت (۳۵۵/۵۵ درصد، $P \leq 0.05$). در گروه تمرین - هاپوکسی - مکمل نسبت به گروه تمرین - هاپوکسی، بیان پروتئین HSP70 به طور معنادار کاهش نشان داد (۴۸/۱۷ درصد، $P \leq 0.05$ ، اندازه اثر: ۰/۴۱)، (نمودار شماره ۱، تصاویر شماره ۱).

در گروه تمرین - هاپوکسی نسبت به گروه کنترل، بیان پروتئین HSP90 پارانشیم ریوی به طور معنادار افزایش یافت (۱۸۹ درصد، $P \leq 0.05$ ، اندازه اثر: ۰/۲۵). در گروه تمرین - هاپوکسی - مکمل نسبت به گروه تمرین - هاپوکسی، بیان

پروتئین HSP90 به طور معناداری کاهش نشان داد (۴۰/۷۰ درصد، $P \leq ۰/۰۵$)، (نمودار شماره ۲، تصاویر شماره ۲).

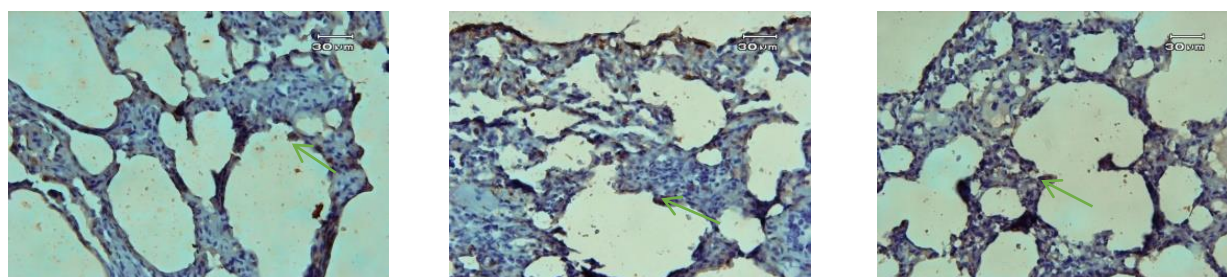


هایپوکسی مکمل

هایپوکسی

کنترل

تصاویر شماره ۱- میکروگراف از بافت ریه گروه‌های پژوهش. آنتی‌بادی ثانویه HSP70 به رنگ FITC متصل شده است و هسته سلول با رنگ PI رنگ آمیزی شده است. بزرگمایی تصاویر در مقیاس $\times 400$ صورت گرفته است. فلش موجود در تصاویر (واکنش رنگ قهوه‌ای) نشانه واکنش مثبت برای حضور آنتی‌بادی می‌باشد.

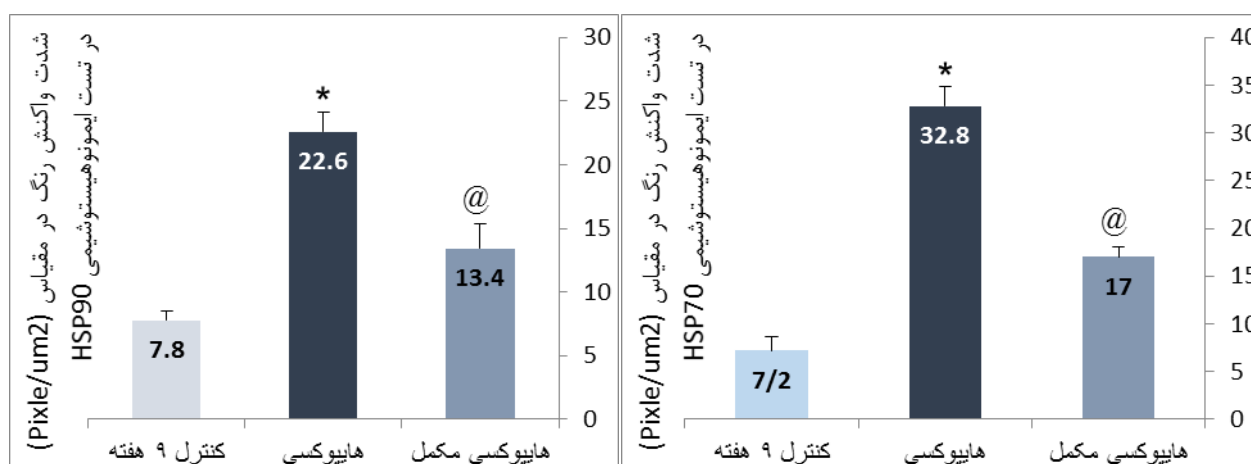


کنترل

هایپوکسی

هایپوکسی مکمل

تصاویر شماره ۲- میکروگراف از بافت ریه گروه‌های پژوهش. آنتی‌بادی ثانویه HSP90 به رنگ FITC متصل شده است و هسته سلول با رنگ PI رنگ آمیزی شده است. بزرگمایی تصاویر در مقیاس $\times 400$ صورت گرفته است. فلش موجود در تصاویر (واکنش رنگ قهوه‌ای) نشانه واکنش مثبت برای حضور آنتی‌بادی می‌باشد.



شکل شماره ۲- میانگین و خطای استاندارد سطح پروتئین HSP90 پارانشیمن ریوی. داده‌ها بر حسب میانگین $\pm$ خطای استاندارد و با مقیاس شدت رنگ در واحد پیکسل بر میکرومتر مربع (Pixel/um2) گزارش شده است. * تفاوت معنادار نسبت به گروه کنترل. @ تفاوت معنادار نسبت به گروه هایپوکسی ($P \leq ۰/۰۵$).

شکل شماره ۱- میانگین و خطای استاندارد سطح پروتئین HSP70 پارانشیمن ریوی. داده‌ها بر حسب میانگین $\pm$ خطای استاندارد و با مقیاس شدت رنگ در واحد پیکسل بر میکرومتر مربع (Pixel/um2) گزارش شده است. * تفاوت معنادار نسبت به گروه کنترل. @ تفاوت معنادار نسبت به گروه هایپوکسی ($P \leq ۰/۰۵$).



بحث

پژوهش حاضر نخستین مطالعه‌ای است که به بررسی تأثیر عصاره پرسیاوش بر سطوح پروتئین‌های حفاظتی ریه (HSP70 - HSP90) در ریه نمونه‌های تمرین کرده و قرار گرفته در معرض هاپوکسی پرداخته است. یافته‌ها نشان داد سطح پروتئین‌های HSP70 و HSP90 در نمونه‌های تمرین کرده و قرار گرفته در معرض هاپوکسی به طور معناداری نسبت به گروه کنترل بالاتر بود. همچنین نتایج مشخص کرد ۳ هفته مصرف عصاره پرسیاوش در نمونه‌های قرار گرفته در معرض هاپوکسی سطح پروتئین‌های HSP70 و HSP90 را به طور معناداری کاهش می‌دهد. در این راستا پژوهش‌هایی صورت گرفته است که عموماً نتایج همسو با پژوهش حاضر دارند، اما در پیشینه پژوهش، به بررسی تأثیر عصاره پرسیاوش بر پروتئین‌های HSP70 و HSP90 بافت ریه نمونه‌های تمرین کرده و قرار گرفته در معرض هاپوکسی مزمن پرداخته نشده است.

پژوهش‌ها نشان داده‌اند اجرای تمرینات شدید و قرارگیری در معرض هاپوکسی مزمن سبب آسیب اپیتلیال و افزایش التهاب در مخاط تنفسی می‌شود. فعالیت‌های شدید ورزشی با ایجاد هاپوکسی موقت و خون‌رسانی مجدد به بافت‌های متابولیک در دوره استراحت، شرایط افزایش رادیکال‌های آزاد را فراهم می‌آورند [۲۳، ۲۴]. همچنین استرس اکسیداتیو ناشی از تولید افراطی ROS در هاپوکسی می‌تواند صدمات جبران ناپذیری را به بافت وارد نماید [۲۵]. بنابراین اگر هاپوکسی مزمن و فعالیت ورزشی شدید باشد و از طرفی فرصت بازسازی و ریکآوری مطلوب به سلول‌ها داده نشود، تولید زیاد رادیکال‌های آزاد، تضعیف دفاع سیستم آنتی‌اکسیدانی، آسیب به چربی‌ها، پروتئین‌ها، اسیدهای نوکلئیک و تکه تکه شدن DNA را در پی دارد. شرایطی که به حضور عوامل التهابی و پروتئین‌های شوکی گرمایی همچون HSP70 و HSP90 در موضع منجر می‌شود [۲۶، ۸].

محققان گزارش کرده‌اند افزایش سطح HSP70 و HSP90 نقش مهمی در ترمیم سلولی، ریمدلینگ بافتی و محافظت از

ساختار پروتئینی بافت را بر عهده دارند [۲۷]. از طرفی مشخص شده است پروتئین‌های شوکی گرمایی به طور مستقیم در فعالیت‌های بیولوژیکی همچون تسهیل یکپارچگی پروتئین‌ها، انتقال پروتئین‌ها از عرض غشاء سلول، اتصال به پروتئین‌های تخریب شده و کمک به فعال‌سازی مجدد، ترمیم و طراحی کمپلکس‌های پروتئینی، جلوگیری از انباشت پروتئین‌های ناپایدار و تسریع در بهبود سلول‌هایی که در معرض استرس‌هایی نظیر گرمایی و استرس اکسیداتیو قرار گرفته‌اند می‌باشد [۲۸]. در تأیید این گزارش‌ها، نشان داده شده است منابع خارج سلولی و داخل سلولی گونه‌های اکسیژنی، کلسیم آزاد داخل سلولی، فعال شدن پروتئازها و فعال شدن کمپلمان‌ها در تحریک بیان پروتئین‌های شوکی گرمایی مؤثر هستند [۱۱].

همچنین از دیگر سازوکارهای مؤثر در افزایش بیان پروتئین‌های شوکی گرمایی HSP70 و HSP90 در این پژوهش را شاید بتوان به تحریک فعالیت‌های پیش آپوپتوزی ناشی از هاپوکسی و فعالیت تناوبی شدید در بافت ریه دانست. مشخص شده است خانواده HSP نقش مهمی در فرآیندهای مرتبط با حیات سلول داشته و به عنوان ملازم مولکولی سایر پروتئین‌ها عمل می‌کنند. همچنین این پروتئین‌ها اثرات آنتی‌اکسیدانی و ضدالتهابی قوی دارند و به تاخوردگی اولیه و مجدد پروتئین‌ها کمک می‌کنند و سبب محافظت هسته سلول‌ها و غشای لیپیدی در مقابل آسیب‌های مکانیکی و متابولیکی می‌شوند و در نهایت و از آپوپتوزیس سلولی جلوگیری می‌کنند [۲۹].

از دیگر یافته‌های پژوهش حاضر کاهش محسوس سطح پروتئین‌های HSP70 و HSP90 ریه با مصرف عصاره پرسیاوش در محیط هاپوکسی بود. به نظر می‌رسد مصرف عصاره پرسیاوش در محیط هاپوکسی از شرایط استرس اکسایشی بافت ریه کاسته باشد و از این رو با کاهش شرایط التهابی و کاهش آسیب مکانیکی در بافت، زمینه را برای کاهش بیان پروتئین‌های محافظتی که در پاسخ به استرس سلول بالا می‌روند را کاهش داده باشد.

ارزیابی فیتوشیمیایی پرسیاوش نشان از حضور مجموعه‌ای



آنتی‌اکسیدانی FA خالص مورد ارزیابی قرار گرفت و با آنتی اکسیدان‌های مصنوعی در توانایی مهار 1- DPPH (1, 1-diphenyl-2-picryl-hydrazyl) رادیکال آزاد، توانایی مهار آنیون سوپراکسید و قابلیت کیلت (chelating) فریوزن در شرایط آزمایشگاهی مورد مقایسه قرار گرفت. نتایج نشان داد که فعالیت آنتی‌اکسیدانی FA تقریباً برابر یا مقداری بیشتر از فعالیت برخی آنتی‌اکسیدان‌های مصنوعی از جمله BHT (butylated hydroxytoluene)، EDTA (ethylenediaminetetraacetic acid) و اسید اسکوربیک بود [۳۲].

بررسی‌ها نشان می‌دهد برگ پرسیاوشان غنی از مولکول‌های مهارکننده رادیکال‌های آزاد همانند ترپنوئیدها، فلاونوئیدها، ساپونین‌ها و تانن است و اثر آنتی‌اکسیدانی پرسیاوشان با آنتی‌اکسیدان‌های استاندارد همانند اسید اسکوربیک قابل مقایسه است. همچنین در برگ پرسیاوشان فلزات سنگین مورد ردیابی قرار گرفته‌اند و نشان داده شده است که عناصری همانند کلسیم، منیزیم، پتاسیم، منگنز، روی و مس در غلظت‌های بالایی در برگ پرسیاوشان یافت می‌شود که احتمالاً قابلیت‌های بارزی در فعالیت‌های ضد اکسایشی و مهار رادیکال‌های آزاد از خود نشان می‌دهند [۱۹].

نتیجه‌گیری

تأثیرات افزایشی تمرین شدید و هایپوکسی بر بیان پروتئین‌های محافظتی HSP70 و HSP90 پارانشیم ریه و تأثیرات کاهشی عصاره پرسیاوشان بر بیان پروتئین‌های مذکور در شرایط هایپوکسی نتیجه‌گیری کلی پژوهش حاضر می‌باشد. افزایش سطح پروتئین‌های محافظتی ریه پس از یک دوره تمرین شدید و قرارگیری در محیط هایپوکسی هم می‌تواند نشان از افزایش قابلیت سیستم دفاعی ریه داشته باشد و هم دلیلی باشد بر پاسخ ریه در جهت تعدیل استرس تمرینی - هایپوکسی. کاهش سطح پروتئین‌های HSP70 و HSP90 با مصرف پرسیاوشان در شرایط هایپوکسی، احتمالاً دلیلی بر برگشت نسبی هموستاز ریه به شرایط طبیعی باشد.

از ترکیبات از جمله فلاونوئیدها (flavonoids)، تری ترپنوئیدها (triterpenoids)، فیل پروپانوئیدها (phenylpropanoids)، اولی آنس‌ها (oleananes)، کربوهیدرات‌ها، کاروتنوئیدها (carotenoids) و آلاسایکلیس‌ها (alicyclics) در این گیاه دارویی دارد. همچنین برگ پرسیاوشان دارای موسیلاژ (Mucilage)، قند، اسید گالیک (Gallic acid)، تانن (tannin)، اسانس و ماده‌ای تلخ به نام کاپیلارین (Capillarine) است. بسیاری از ترکیبات یاد شده توانایی خنثی‌سازی رادیکال‌های آزاد و کاهش التهاب را دارا هستند. TNF- α یکی از سایتوکاین‌های قوی در بروز آپوپتوز مرتبط با گیرنده‌های مرگ سلولی است. در تأیید این فرضیات، مشاهده شد عصاره پرسیاوشان توانایی مهار تولید PGE2 ناشی از عملکرد LPS (Lipopolysaccharides) و همچنین مهار تولید TNF- α و IL-6 در مونوسیت/ماکروفاژ را دارد. گزارش شده که بخش مهمی از این تأثیرات مهاری ناشی از غیرفعال سازی NF- κ B است [۳۰]. مطالعات نشان می‌دهد p38 (mitogen-activated protein kinases) برای نسخه‌برداری NF- κ B ناشی از تحریک TNF ضروری است. در همین راستا نتایج گزارش می‌کنند که عصاره پرسیاوشان ممکن است به طور انتخابی بر فسفریلاسیون p38 MAPK اثرگذار باشد و تأثیر مهاری بر آن داشته باشد [۳۰].

همسو با این گزارش‌های کومار (Kumar) و همکاران (۲۰۰۹) به بررسی پتانسیل آنتی‌اکسیدانی عصاره برگ پرسیاوشان در مقابل آسیب ناشی از القای هیدروژن پراکسید در لنفوسیت‌های خون محیطی پرداختند. تجویز عصاره برگ پرسیاوشان به مدت ۱۸ ساعت تأثیرات مهاری قابل ملاحظه‌ای بر پراکسیداسیون لیپید داشت و توانست فعالیت آنزیم‌های آنتی اکسیدانی و محتوای گلووتاتیونی را به طور معناداری افزایش دهد. محققان گزارش کردند که این تأثیرات پرسیاوشان احتمالاً به علت عملکرد مستقیم آن در مهار رادیکال‌های آزاد و در نتیجه بهبود سیستم دفاع آنتی‌اکسیدانی باشد [۳۱].

در تأیید این یافته‌ها جیانگ و همکاران (Jiang) (۲۰۱۱) مطالعه‌ای را به منظور ارزیابی فعالیت ضد اکسایشی فلاونوئیدهای مشتق از پرسیاوشان (FA) انجام دادند. فعالیت



ریه، به نظر می‌رسد استفاده از عصاره‌های گیاهی آنتی‌اکسیدانی همچون پرسیاوش می‌تواند در حفظ هموستاز ریه مؤثر واقع شود.

با توجه به اجتناب‌ناپذیر بودن استفاده از تمرینات تناوبی شدید و استفاده از محیط‌های فیزیولوژیکی غیرمتعارف مانند ارتفاع در جهت بهبود نتایج ورزشی یا مأموریت‌های نظامی و یا وجود هایپوکسی مزمن در بسیاری از بیماری‌های التهابی

منابع

1. Semenza GL. Hypoxia-inducible factors in physiology and medicine. *Cell* 2012; 148 (3): 399-408.
2. Majmundar AJ, Wong WJ and Simon MC. Hypoxia-inducible factors and the response to hypoxic stress. *Molecular Cell*. 2010; 40 (2): 294-309.
3. Richalet J-P, Larmignat P, Poitrine E, Letournel M and Canouï-Poitrine F. Physiological risk factors for severe high-altitude illness: a prospective cohort study. *American J. Respiratory and Critical Care Medicine* 2012; 185 (2): 192-8.
4. Majmundar AJ, Wong WJ and Simon MC. Hypoxia-inducible factors and the response to hypoxic stress. *Molecular Cell* 2010; 40: 294-309.
5. Yadegari M, Mirdar S and Hamidian G. The impact of three weeks taper in hypoxic environment on apoptotic index of Bax / Bcl2 and pulmonary alveolar epithelial cell population. 10th international conference of Tehran. 2017; 10.22089/10thconf.2017.680.
6. Yadegari M, Riahi S, Mirdar S, Hamidiyan GH, Yousefpour M and Riyahi F. Immunohistochemical detection of apoptotic factors Bax and Bcl-2 in the lung alveoli, followed by six weeks of high intensity exercise training. *Daneshvar Medicine* 2016; 24 (129): 31-40.
7. Yadegari M, Mirdar S and Hamidian G. The effect of high-intensity interval training on lung parenchymal and non-parenchymal structural changes. *Daneshvar Medicine* 2016; 23 (124): 51-60.
8. Yadegari M, Riahi S, mirdar S, Hamidiyan G and Mosadegh P. investigating of IL-6 level and lung inflammatory cells after performing high-intensity interval training and Exposure to hypoxic environment. *SJE*. 2016; 18 (3): 26-36.
9. Yadegari M, Riahi S, Mirdar S, Hamidian G and Mosadegh zavaragh P. Effect of the Adiantum capillus Veneris Extract on Bax and Bcl2 Apoptotic Markers of Lung Modulation in Trained Rats and Exposed to Hypoxic Stress. *Journal of Medicinal Plants* 2018; 4 (64): 162-71.
10. Latchman DS. Heat shock proteins and cardiac protection. *Cardiovascular Res*. 2001; 51 (4): 637-46.
11. Asea AA and Pedersen BK. Heat shock proteins and whole body physiology: Springer Science & Business Media; 2009, pp: 38-45.
12. Packer N, Pervaiz N and Hoffman-Goetz L. Does exercise protect from cognitive decline by altering brain cytokine and apoptotic protein levels? A systematic review of the literature. *Exerc. Immunol. Rev*. 2010; 16: 138-62.
13. Podhorska-Okolow M, Dziegiel P, Gomulkiewicz A, Kisiela D, Dolinska-Krajewska B, Jethon Z and et al. Exercise-induced apoptosis in rat kidney is mediated by both angiotensin II AT1 and AT2 receptors. 2006, 11-17.
14. Mujika I. Intense training: the key to optimal performance before and during the taper. *Scandinavian J. Medicine & Science in Sports* 2010; 20 (s2): 24-31.
15. Yuan Q, Zhang X, Liu Z, Song S, Xue P, Wang J and et al. Ethanol extract of *Adiantum*



- capillus-veneris* L. suppresses the production of inflammatory mediators by inhibiting NF- κ B activation. *J. Ethnopharmacol.* 2013; 147 (3): 603-11.
16. Mehdi YA SM and GholamReza HA. The effect of high-intensity interval training on lung parenchymal and non-parenchymal structural changes. *Daneshvar Medicine* 2016; 23 (124): 51-60.
17. Nilforoushzadeh MA, Javanmard SH, Ghanadian M, Asghari G, Jaffary F, Yakhdani AF and et al. The effects of *Adiantum capillus-veneris* on wound healing: An experimental in vitro evaluation. *International J. Preventive Medicine* 2014; 5 (10): 1261.
18. Wendakoon C, Calderon P and Gagnon D. Evaluation of selected medicinal plants extracted in different ethanol concentrations for antibacterial activity against human pathogens. *J. Medicinally Active Plants* 2012; 1 (2): 60-8.
19. Rajurkar N and Gaikwad K. Evaluation of phytochemicals, antioxidant activity and elemental content of *Adiantum capillus veneris* leaves. *J. Chemical and Pharmaceutical Res.* 2012; 4 (1): 365-74.
20. Schneider JP and Ochs M. Stereology of the lung. *Methods in Cell Biol.* 2012; 113: 257-94.
21. Hofman F. Immunohistochemistry. Current Protocols in Immunol. 2002, 21.4. 1-4. 3.
22. Di Cataldo S, Ficarra E, Acquaviva A and Macii E. Automated segmentation of tissue images for computerized IHC analysis. *Computer Methods and Programs in Biomedicine* 2010; 100 (1): 1-15.
23. Aoi W, Naito Y, Takanami Y, Kawai Y, Sakuma K, Ichikawa H and et al. Oxidative stress and delayed-onset muscle damage after exercise. *Free Radical Biology and Medicine* 2004; 37 (4): 480-7.
24. Lawler HM, Underkofler CM, Kern PA, Erickson C, Bredbeck B and Rasouli N. Adipose tissue hypoxia, inflammation, and fibrosis in obese insulin-sensitive and obese insulin-resistant subjects. *The Journal of Clinical Endocrinology & Metabolism* 2016; 101 (4): 1422-8.
25. Fisher-Wellman K and Bloomer RJ. Acute exercise and oxidative stress: a 30 year history. *Dynamic Medicine* 2009; 8 (1): 1.
26. Eltzschig HK and Carmeliet P. Hypoxia and inflammation. *New England J. Medicine* 2011; 364 (7): 656-65.
27. Paulsen G, Vissing K, Kalhovde JM, Ugelstad I, Bayer ML, Kadi F and et al. Maximal eccentric exercise induces a rapid accumulation of small heat shock proteins on myofibrils and a delayed HSP70 response in humans. *American Journal of Physiology-Regulatory, Integrative and Comparative Physiology* 2007; 293 (2): R844-R53.
28. Nixon B, Bromfield EG, Cui J and De Iuliis GN. Heat Shock Protein A2 (HSPA2): Regulatory Roles in Germ Cell Development and Sperm Function. *The Role of Heat Shock Proteins in Reproductive System Development and Function: Springer; 2017, pp: 67-93.*
29. Atalay M, Oksala NK, Laaksonen DE, Khanna S, Nakao C, Lappalainen J and et al. Exercise training modulates heat shock protein response in diabetic rats. *J. Applied Physiol.* 2004; 97 (2): 605-11.
30. Yuan Q, Zhang X, Liu Z, Song S, Xue P, Wang J and et al. Ethanol extract of *Adiantum capillus-veneris* L. suppresses the production of inflammatory mediators by inhibiting NF- κ B activation. *J. Ethnopharmacol.* 2013; 147 (3): 603-11.
31. Kumar A. Antioxidant effect of *Adiantum capillus-veneris* Linn. on human lymphocyte: an in vitro study. *J. Cell and Tissue Res.* 2009; 9 (2): 1899-902.
32. Jiang M-Z, Yan H, Wen Y and Li X-M. In vitro and in vivo studies of antioxidant activities of flavonoids from *Adiantum capillus-veneris* L. *Afr. J. Pharm. Pharmacol.* 2011; 5 (18): 2079-85.



Effect of the *Adiantum capillus-veneris* Extract on Immunohistochemical Expression of Lung Heat-Shock Proteins in Rats Exposed to Hypoxia

Yadegari M (Ph.D.)¹, Mirdar Sh (Ph.D.)², Hamidian GhR (Ph.D.)³, Berenjeian Tabrizi H (Ph.D.)^{4*}

1- PhD of Exercise Physiology, Department of Exercise Physiology, Faculty of Physical Education and Sport Sciences, University of Mazandaran, Mazandaran, Iran

2- Professor, PhD of Exercise Physiology, Department of Exercise Physiology, Faculty of Physical Education and Sport Sciences, University of Mazandaran, Mazandaran, Iran

3- Assistant Professor, PhD of Histological, Department of Basic Sciences, Faculty of Veterinary Medicine, University of Tabriz, Tabriz, Iran

4- Assistant Professor, Department of Physical Education and Sport Sciences, Kazerun Branch, Islamic Azad University, Kazerun, Iran

*Corresponding author: Department of Physical Education and Sport Sciences, Kazerun Branch, Islamic Azad University, Kazerun, Iran

Tel: +98-917-7034946

Email: hberenjeian@gmail.com

Abstract

Background: Despite the traditional use of the *Adiantum capillus-veneris* plant, there is little evidence of its clinical effects.

Objective: The purpose of the present study was to investigate the effect of the *Adiantum capillus-veneris* extract on Immunohistochemical expression of Lung heat-Shock Proteins in rats exposed to hypoxia.

Methods: Twenty-four male Wistar rats (control: 8, training-hypoxia: 8, training-hypoxia-supplement: 8) without clinically evident disease were used. The rats were exposed to hypoxia environment for 3 week following 6 weeks interval training. Twelve of the experimental samples were taken 500 ml *Adiantum capillus-veneris* extract per body weight (kg) in during exposure to hypoxia environment. Finally lung tissue was removed for immunohistochemistry tests of HSP70 and HSP90. To analyze of data, ANOVA test was used ($\alpha \leq 0.05$).

Results: Expression of HSP70 and HSP90 increased significantly in hypoxia group comparison with the control group ($P \leq 0.05$). Expression of HSP70 and HSP90 protein decreased significantly in the Supplement hypoxia group comparison with the hypoxia group ($P \leq 0.05$).

Conclusion: Reduction effects of *Adiantum capillus-veneris* extract on expression of the parenchyma lung heat- shock protein in hypoxia conditions was observed that probably indicate decreased oxidative stress in the lung.

Keywords: *Adiantum capillus-veneris*, Heat shock protein, Hypoxia, Lung

