

## تأثیر هشت هفته تمرین ورزشی شنا بر FGF-2 و VEGF-A بافت هیپوکمپ و شاخص لی در رت‌های نر نژاد ویستار

مجتبی صادق قمی<sup>۱\*</sup>، مجید کاشف<sup>۲</sup>، مجتبی صالح پور<sup>۳</sup>

- دانشجوی دکتری، گروه فیزیولوژی ورزشی، دانشکده علوم ورزشی، دانشگاه تربیت دبیر شهید رجائی، تهران، ایران
- استاد، گروه فیزیولوژی ورزشی، دانشکده علوم ورزشی، دانشگاه تربیت دبیر شهید رجائی، تهران، ایران
- استادیار، گروه فیزیولوژی ورزشی، دانشکده علوم ورزشی، دانشگاه تربیت دبیر شهید رجائی، تهران، ایران

\* نشانی نویسنده مسئول: تهران، دانشگاه تربیت دبیر شهید رجائی، دانشکده علوم ورزشی

Email: Mojtabasadeghghomi@sru.ac.ir

پذیرش: ۱۴۰۱/۷/۲

دریافت: ۱۴۰۱/۴/۲۴

### چکیده

**مقدمه و هدف:** افزایش پرتوئین‌های مرتبط با خون‌رسانی در بافت هیپوکمپ متعاقب تمرین ورزشی شنا احتمالاً می‌تواند از بروز بیماری‌های مغزی مانند آلزایمر جلوگیری کند. هدف تحقیق حاضر تعیین تأثیر هشت هفته تمرین ورزشی شنا بر سطوح FGF-2 و VEGF-A بافت هیپوکمپ و شاخص لی در موش‌های بزرگ آزمایشگاهی نر نژاد ویستار بود.

**مواد و روش‌ها:** تعداد ۱۶ سر موش بزرگ آزمایشگاهی نر به طور تصادفی در ۲ گروه هشت سری (تمرین شنا و کنترل) تقسیم شدند. گروه تمرین ورزشی شنا هشت هفته، هر هفته ۵ روز متوالی برای آب با دمای  $32\pm 2$  درجه سانتی‌گراد تمرین کردند. برای اندازه‌گیری سطوح VEGF-A و FGF-2 از روش الیزا، برای اندازه‌گیری شاخص لی از اندازه‌گیری قد و وزن و برای آزمون فرضیه‌ها از آزمون‌های تی مستقل، یومن ویتنی و ولکاکسون در سطح  $\leq 0.05$  استفاده شد.

**یافته‌ها:** نتایج نشان داد که هشت هفته تمرین شنا با افزایش معنا دار VEGF-A ( $P = 0.0002$ ) و FGF-2 ( $P = 0.000$ ) هیپوکمپ نسبت به گروه کنترل همراه بود. به علاوه هشت هفته تمرین شنا باعث کاهش معنا دار شاخص لی و بهبود توده بدنی در موش‌های بزرگ آزمایشگاهی گردید ( $P = 0.012$ ).

**بحث و نتیجه گیری:** نتایج حاصل از این تحقیق نشان داد که هشت هفته تمرین شنا، باعث افزایش عوامل موثر در رگ زایی در بافت هیپوکمپ و بهبود توده بدنی موش‌های بزرگ آزمایشگاهی نر نژاد ویستار می‌شود.

**واژه‌های کلیدی:** تمرین ورزشی شنا، هیپوکمپ، VEGF-A، FGF-2، شاخص لی

اکسیژن است (۱،۲). عملکرد بافت‌های مختلف به طور مستقیم به شبکه عروقی آن بافت وابسته است. آنژیوژنر به معنای رشد و تکامل عروق خونی جدید از طریق جوانه زدن سلول‌های اندوتیلیال عروق موجود (آنژیوبلاست) است. آنژیوژنر در حالت‌های فیزیولوژیک مثل چرخه تولید مثل، بهبود زخم‌ها و رشد و نمو و همینطور در حالت‌های پاتوفیزیولوژیک مثل دیابت، روماتوئید آرتیت و سرطان نقش دارد (۳). در بدن عوامل آنژیوژنریک و آنتی آنژیوژنریک زیادی وجود دارند. در

**مقدمه**  
در بدن انسان متعاقب تمرینات ورزشی، تغییرات بیوشیمیایی و فیزیولوژیک عمده‌ای در جهت برطرف کردن شرایط استرسی ناشی از فعالیت ورزشی و بهبود عملکرد رخ می‌دهد (۱). یکی از مهم ترین سازگاری‌های حاصله در سطح عضله اسکلتی و قلبی، افزایش چگالی مویرگی یا آنژیوژنر است. پیدایش و تکوین عروق جدید، قابلیتی برای تنظیم پاسخ‌های فیزیولوژیکی از طریق افزایش جریان خون محیطی و فراهمی

ذهنی و سطوح VEGF و BDNF هپیوکمپ در هر دو گروه نسبت به گروه کنترل افزایش معنی دار یافت (۱۹). همچنین هونگ و همکاران (۲۰۰۶) اثر سه هفته تمرین استقاماتی را بر مقادیر mRNA آژنژیوپوتین ۱ و ۲ و VEGF و چگالی مویرگی در استراتوم و قشر موش های صحرایی سالماند نژاد ویستار سنجدیدند. یافته های این پژوهشگران نشان از افزایش چگالی مویرگی، افزایش مقادیر پروتئین VEGF و mRNA فاکتور های یاد شده داشت. از طرف دیگر سکته مغزی سومین سازه مرگ و میر در امریکاست (۲۰). همچنین بر اساس اطلاعات اپیدمیولوژیک موجود، گروهی از کارشناسان تخمین زده اند که امروز، ۲۴/۳ میلیون نفر از مردم دنیا به زوال عقل مبتلا هستند و ۴/۶ میلیون مورد جدید از زوال عقل در هر سال (هر ۷ ثانیه یک مورد) نیز اضافه می شوند. از طرفی دیگر نتایج مطالعات انجام شده در خصوص تأثیر فعالیت ورزشی مختلف بر سطوح VEGF و FGF متفاوت بوده است. یوسال و همکاران (۲۰۱۴)، در تحقیقی با عنوان تاثیرات فعالیت ورزشی اختیاری و غیر اختیاری بر عملکرد های ذهنی و سطوح BDNF و VEGF در رت های نوجوان به این نتیجه رسیدند که یادگیری در هر دو گروه نسبت به گروه کنترل بهبود یافت. همچنین سطوح VEGF و BDNF هپیوکمپ در هر دو گروه نسبت به گروه کنترل افزایش معنی دار داشت (۱۹). در حالی که برسیوس و همکاران (۲۰۰۸)، در تحقیقی ۲۱ مرد چاق ۵۰ تا ۶۰ ساله را به سه گروه، دویden بر روی ترمیمی، دویden (۶۰ دقیقه) و دوچرخه تقسیم کردند. گروه های تمرینی، دویden (۶۰ دقیقه) و دوچرخه سواری (۹۰ دقیقه) را با شدت دو تا چهار میلی مول لاكتات، سه روز در هفته به مدت شش ماه انجام دادند. بعد از تمرینات مقادیر VEGF و bFGF پلاسمای در هر سه گروه تغییر چندانی نکرد، اما مقادیر اندوستاتین پلاسمای در گروه های تمرینی نسبت به گروه کنترل به طور معناداری کاهش یافت (۲۱).

همچنین به دلیل نقش تمرینات استقاماتی دارای تحمل وزن مانند دویden، طناب زدن، پیاده روی کردن در سلامت جسمانی، استفاده از این گونه تمرینات بسیار توصیه شده است، اما هر چند که این تمرینات به لحاظ متاپولیکی تقاضای انرژی بالاتری نسبتاً به تمرینات استقاماتی عدم تحمل وزن مانند شنا دارند، یکی از دلایل اصلی نپرداختن به این تمرینات استقاماتی دارای تحمل وزن، خسته کننده بودن و فشار بیشتر به مفاصل خصوصاً برای افراد عادی در جامعه کنونی می باشد. از این رو

بافت های طبیعی عوامل آنتی آژنژیوژنیک بیشتر از عوامل آژنژیوژنیک بوده و بنابراین رگ زایی اتفاق نمی افتد. شرایطی مانند هایپوکسی، کاهش PH، افزایش اسید لاکتیک، پاسخ های ایمنی و التهابی باعث افزایش غلظت عوامل آژنژیوژنیک و کاهش غلظت عوامل آنتی آژنژیوژنیک می شود و این بر هم خوردن تعادل محرك رگ زایی است (۴،۵،۶). مهم ترین فاکتور های آژنژیوژنیز، عامل رشدی اندوتیالی عروق (VEGF)<sup>۱</sup> و عامل رشدی فیبروبلاستی (FGF)<sup>۲</sup> هستند (۵،۶). با توجه به مطالعات انجام شده، آژنژیوژنیز یک سازگاری حیاتی با تمرینات ورزشی است. فعالیت ورزشی شدید باعث کاهش فشار اکسیژن داخل سلولی و در نهایت تحریک فرآیند آژنژیوژنیز می شود. عاملی که باعث تحریک این پدیده به وسیله تمرینات ورزشی می شود، کاهش فشار سهمی اکسیژن است (۷). از طرفی دیگر مشخص گردیده است که VEGF علاوه بر تحریک رگ زایی اثرات مستقیمی بر انواع نورون ها از جمله سلول های بنیادی دارد؛ به طوری که گزارش شده است که کاهش مقادیر VEGF باعث تخریب نورونی می گردد (۸). همچنین با توجه به اثرگذاری VEGF و FGF در خونرسانی و مشاهده نقص خونرسانی در بیماری هایی همچون آزمایمرو و هانگکیتون (۹،۱۰) به نظر می رسد که VEGF و FGF یکی از عوامل تأثیر گذار در این بیماری ها باشند. با توجه به اثرات تحریکی VEGF بر آکسون زایی (۱۱)، تحریک رشد و بقا یابی سلول های شوان در شرایط هایپوکسی (۱۲)، افزایش و تکثیر مهاجرت آستروسیت ها و میکرو گلیاهای (۱۳،۱۴)، تقویت نورون ها و گلیاهای در CNS<sup>۳</sup> و PNS<sup>۴</sup> به نظر تروفیکی بر نورون ها و گلیاهای در CNS می رسد VEGF علاوه بر اثرات آژنژیوژنیز و سلامت عروق به عنوان یک عامل مهم دارای اثرات حفاظتی و تروفیکی برای نورون ها می باشد (۱۵) که به عوامل گستره ای همچون هورمون ها، فاکتور های رشدی و غلظت اکسیژن بستگی دارد (۱۱،۱۶-۱۸).

یوسال و همکاران (۲۰۱۴) در تحقیقی تاثیرات فعالیت ورزشی اختیاری و اجباری را بر عملکردهای ذهنی و سطوح VEGF و BDNF<sup>۵</sup> هپیوکمپ در رت های نوجوان بررسی کردند و به این نتیجه رسیدند که یادگیری ها و عملکردهای

1. Vascular Endothelial growth factor
2. Fibroblast Growth factor
3. Central nervous system
4. Peripheral nervous system
5. Brain Derived Neurotrophic Factor

اخلاق پژوهشگاه علوم ورزشی وزارت علوم تهران با کد IR.SSRI.REC.1397.278 و کد ریدیابی ۴۵۶۱۴ درباره تغذیه، مراقبت، بهداشت و تشریح موش‌های بزرگ آزمایشگاهی انجام گردید.

پروتکل برای گروه تمرين ورزشی شنا شامل ۲ فاز بود. فاز اول، سازگاری با محیط تمرين یا آشنا سازی با تمرين بود و فاز دوم تمرين اصلی برای موش‌های بزرگ آزمایشگاهی نژاد ویستار بود. موش‌های گروه تمرين ورزشی شنا در آب، به منظور آشنایی با آب و کاهش استرس القایی آب و سازگاری با محیط تمرين بعد از یک هفته سازگاری با محیط نگهداری، در هفته دوم به استخر شنا مخصوص حیوانات آزمایشگاهی منتقل شدند و برای ۵ جلسه متوالی در یک هفته و هر بار به مدت ۱۰ دقیقه به تمرين پرداختند. استخر شنای مخصوص موش بزرگ آزمایشگاهی با ابعاد کلی ۹۰ سانتی‌متر طول، ۶۰ سانتی‌متر عرض و ۱۵۰ سانتی‌متر از سطح زمین ارتفاع داشت و از ۶ محفظه  $30 \times 30$  تشکیل می‌شد که با ارتفاع ۵۰ سانتی‌متر از کف استخر از آب پر می‌شد و یک موتور متصل به جریان الکتریسیته برای ایجاد تلاطم با شدت ثابت در کف هر محفظه قرار داشت. این محفظه‌ها با استفاده از شیشه ۵ میلی‌متری و بست مخصوص و چسب آکواریوم تشکیل شده بودند. برای گرم کردن آب استخر، از گرم کننده مخصوص استخر استفاده می‌شد تا دمای آب در محدوده  $30-34$  درجه سانتی گراد حفظ گردد. در شروع هفته سوم موش‌ها برای مدت ۸ هفته و هر هفته ۵ روز و هر روز به مدت ۱۵ دقیقه در دمای آب  $32 \pm 2$  درجه سانتی گراد به تمرين اصلی شنا پرداختند و مدت تمرين شنا برای اعمال اصل اضافه بار به تدریج افزایش یافت به طوری که در ابتدای هفته ششم به  $60$  دقیقه رسید و در مرحله حفظ در هفته‌های هفتم و هشتم مدت تمرين شنا،  $60$  دقیقه بود. در ابتدا و انتهای هر جلسه  $5$  دقیقه گرم و سرد کردن برای موش‌های بزرگ آزمایشگاهی با موتور خاموش در نظر گرفته شد (۲۹). برای خشک کردن موش‌ها از حوله‌های خشک و تمیز و بدون دستگاه حرارتی مانند سشوار استفاده شد.

انتخاب روش تمرینی مناسب و پر نشاط که دارای مزایای سلامتی و فشار کمتر به مقاصل خصوصاً برای بافت مغز باشد، مورد توجه متخصصان علوم ورزشی قرار گرفته است. هرچند که بر اثرگذاری تمرينات مختلف بر VEGF و FGF سرم و بافت عضله اسکلتی نمونه‌های سالم و دارای بیماری‌های قلبی تحقیقات مختلفی صورت گرفته است (۲۸-۲۲)، اما اثرات تمرين ورزشی شنا بر سازگاری در بافت هیپوکمپ و میزان تاثیرگذاری آن‌ها بر VEGF-A و خصوصاً FGF-2 کمتر سنجیده شده است. بنابراین هدف تحقیق حاضر تعیین تاثیر هشت هفته تمرين ورزشی شنا بر سطوح VEGF-A و FGF-2 بافت هیپوکمپ و شاخص لی در موش‌های بزرگ آزمایشگاهی نر نژاد ویستار بود.

## روش‌شناسی

تحقیق حاضر به لحاظ هدف توسعه‌ای، به لحاظ روش تجربی و به لحاظ شیوه اجرا آزمایشگاهی و با مدل حیوانی بوده و در یک طرح دوگره‌ی با پیش آزمون و پس آزمون انجام شد. در این تحقیق سعی شد تا تمامی متغیرهای تحقیق کنترل شود. این متغیرها شامل آب و غذای یکسان، دما و رطوبت نگهداری یکسان ( $22 \pm 3$  درجه سانتی‌گراد و رطوبت نسبی  $55 \pm 5\%$ )، چرخه خواب و روشنایی یکسان ( $12:12$  شب تا صبح)، جنسیت و وضعیت سلامتی یکسان (همگنی نر و سالم)، زمان تمرين یکسان (بعد از ظهر ساعت  $15-17$ ) و نیز محل نگهداری یکسان (قفنهای پلی‌کربناتی در حیوان خانه دانشکده علوم ورزشی دانشگاه تربیت دیبر شهید رجائی) بودند. بدین منظور تعداد  $16$  سر موش بزرگ آزمایشگاهی نژاد ویستار با میانگین وزنی  $17 \pm 2/19$  گرم و میانگین سنی  $7/5 \pm 1$  هفته خریداری شدند. بعد از خریداری، موش‌ها به مدت یک هفته در آزمایشگاه برای سازگاری با محیط قرار گرفتند و پس از تعیین شدن همگنی واریانس وزن موش‌ها با آزمون لوین، به طور تصادفی در دو گروه مساوی  $8$  سری، شامل گروه تمرين ورزشی شنا و کنترل تقسیم شدند. کلیه مراحل تمرين و اجرای تحقیق مطابق با دستورالعمل کمیته

جدول ۱. پروتکل تمرين در آب

کل دوره تمرين	تواتر در هفته	گرم کردن (دقیقه)	مدت تمرين (دقیقه)	سرد کردن (دقیقه)	دما آب (درجه سانتی گراد)
۵ روز متوالی	۸ هفته	۵ دقیقه	۱۵-۶۰	۵ دقیقه	$32 \pm 2$

### روش‌های آماری

برای توصیف داده‌ها در آمار توصیفی از میانگین، انحراف معیار استفاده شد. همچنین برای مشخص شدن توزیع نرمال داده‌ها از آزمون شاپیرو - ویلک استفاده شد. لازم به ذکر است که تعیین نرمال بودن داده‌ها به تفکیک برای گروه‌های تمرین و کنترل و برای شاخص‌های FGF-2, VEGF-A و شاخص‌لی به طور جداگانه انجام گردید. پس از آن، توزیع داده‌ها برای شاخص-2 FGF در هر دو گروه تمرین ( $\text{statistic} = 0/926$ ) و کنترل ( $P = 0/478$ ) و کنترل ( $P = 0/803$ )،  $\text{statistic} = 0/359$  طبیعی و برای شاخص‌های VEGF-A در هر دو گروه تمرین ( $\text{statistic} = 0/842$ ) و کنترل ( $P = 0/041$ ) و کنترل ( $P = 0/052$ ) غیرطبیعی شد. همچنین توزیع داده‌ها برای شاخص لی در پیش‌آزمون ( $\text{statistic} = 0/746$ ) و پس‌آزمون ( $P = 0/052$ ) غیرطبیعی شد. برای تعیین تفاوت بین گروه تمرین ورزشی شنا و کنترل برای شاخص-2 FGF از آزمون تی مستقل و برای شاخص VEGF-A و شاخص‌لی به ترتیب از آزمون یومن ویتنی و ویکاکسون در سطح  $P \leq 0/05$  با استفاده از نرم‌افزار SPSS ویرایش ۲۲ و برای ترسیم نمودارها از نرم‌افزار اکسل استفاده شد.

### یافته‌ها

نتایج حاصل از آزمون یو من ویتنی برای VEGF-A که توزیع غیرطبیعی داشت، نشان داد که پس از هشت هفته فعالیت ورزشی شنا در آب میزان پروتئین آنزیوژنی VEGF-A نسبت به کنترل افزایش معنی‌دار دارد که در شکل ۱ نشان داده شده است ( $P = 0/002$ ،  $T = -3/046$ ). همچنین نتایج آزمون تی مستقل برای FGF-2 که توزیع طبیعی داشت، نشان داد که هشت هفته فعالیت ورزشی شنا در آب باعث افزایش معنی‌دار میزان پروتئین FGF-2 نسبت به گروه کنترل می‌شود که در شکل ۲ نشان داده شده است ( $P = 0/0001$ ،  $T = 5/779$ ). علاوه بر این نتایج آزمون ویکاکسون برای شاخص‌لی که مشخص‌کننده تفاوت درون گروهی موش‌های گروه تمرین ورزشی شنا بود، نشان داد که هشت هفته فعالیت ورزشی شنا در آب باعث کاهش معنی‌دار شاخص‌لی (بهبود توده بدنی) در موش‌های این گروه می‌شود که در شکل ۳ نشان داده شده است ( $P = 0/012$ ،  $T = -2/0521$ ).

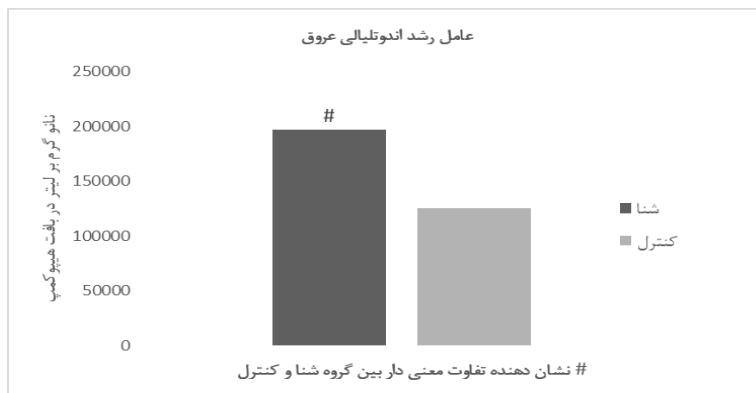
موش‌های گروه کنترل بدون هیچ تمرین ۸ هفته را پشت سر گذاشتند. در طول این مدت موش‌های گروه کنترل استرس دست تمرین‌دهنده را برای یکسان شدن با گروه تمرین ورزشی شنا دریافت می‌کردند. برای اثبات کفایت تمرین و تأثیر آن، متغیر ثبت‌کننده شاخص لی<sup>۱</sup> در ابتدا و انتهای ۸ هفته برای گروه تمرین ورزشی شنا اندازه گیری شد. مظور از شاخص لی ریشه سوم وزن بر حسب گرم تقسیم بر فاصله پوزه تا بینی موش بزرگ آزمایشگاهی بر حسب میلی‌متر ضربدر ۱۰ است که بیانگر ترکیب بدنی در موش‌های صحرایی است و میزان طبیعی آن  $0/03$  است (۳۰).

$$\text{Lee index} = \frac{\sqrt[3]{\text{body weight(g)}}}{\text{Naso - Anal distance(mm)}} \times 10$$

۴۸ ساعت بعد از آخرین جلسه تمرین، برای از بین رفتن پاسخ آخرین جلسه تمرین موش‌ها نمونه گیری شدند. به این صورت که ابتدا هر حیوان با استفاده از گاز CO در محفظه مخصوص بیهوشی، بیهوش و پس از خون‌گیری از قلب، جمجمه آنها شکافته و بافت هیپوکمپ دو نیمکره از ناحیه سوپریور خارج گردید. هیپوکمپ‌های جداشده بلا فاصله وارد کرایوتیوب می‌شدند و سریعاً داخل تانک ازت قرار می‌گرفتند. دلیل آنکه موش‌های بزرگ آزمایشگاهی در ۱۲ ساعت قبل از تشریح همگی در ناشتابی کامل قرار گرفتند و فقط آب برای آنها گذاشته شد، این بود که گرسنگی و هیپوگلیسمی روی میزان VEGF اثر دارد و آن را افزایش می‌دهد. در این تحقیق سعی شد که تمامی رت‌ها با حداقل درد و آزار بیهوش و قربانی شوند. بافت‌های منجمد شده برای سنجش‌های عوامل مورد نظر به فریزر با دمای  $-75^{\circ}\text{C}$  درجه سانتی‌گراد منتقل شدند. برای اندازه گیری غلظت VEGF-A و FGF-2 بافت هیپوکمپ، از روش سنجش ایمنی آنزیم‌دار (ELISA)<sup>۲</sup> با تکنیک الیزای Rat VEGF-A، از ELISA Kit, Zellbio GmbH(Germany), cat.No:ZB-10659S-R9648 با حساسیت  $20 \text{ pg/ml}$  بر میلی‌لیتر و  $CV < 10\%$  و Rat FGF-2 ELISA Kit, Zellbio GmbH(Germany), cat.No:ZB-10852S-R9648 با حساسیت  $12.5 \text{ pg/ml}$  بر میلی‌لیتر و  $CV < 10\%$  استفاده شد.

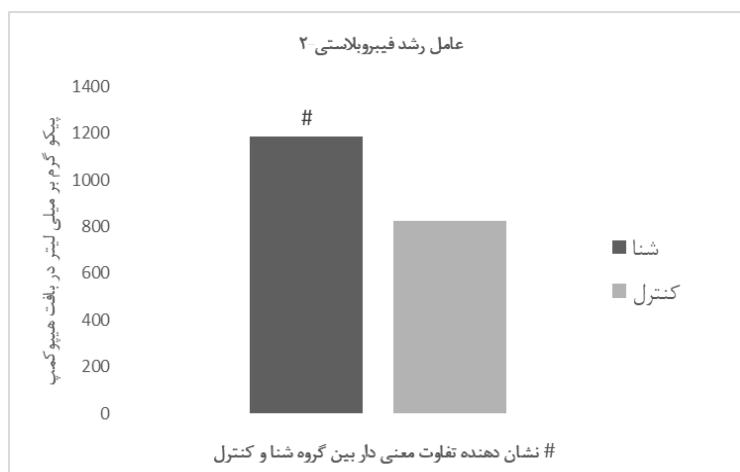
1. Lee's Index

2. Enzyme-linked immunosorbent



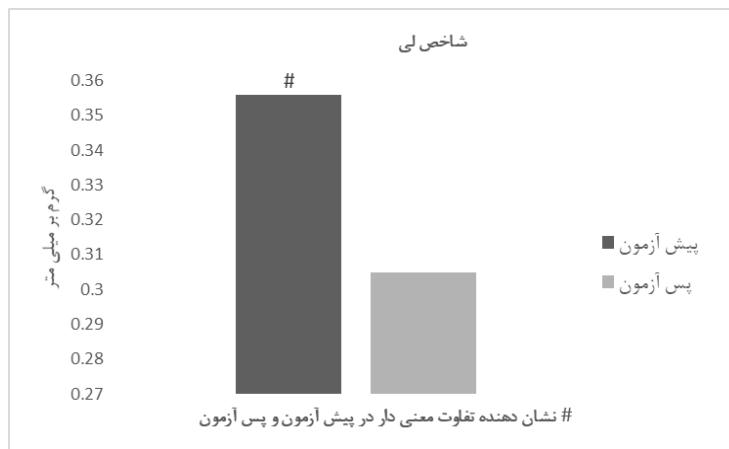
شکل ۱. تفاوت معنی دار VEGF-A در گروه تمرين ورزشي شنا و کنترل

# هشت هفته تمرين ورزشي شنا باعث افزایش معنی دار VEGF-A بافت هیپوکمپ نسبت به گروه کنترل شد ( $P = 0.002$ ).



شکل ۲. تفاوت معنی دار FGF-2 در گروه تمرين ورزشي شنا و کنترل

# هشت هفته تمرين ورزشي شنا باعث افزایش معنی دار FGF-2 بافت هیپوکمپ نسبت به گروه کنترل شد ( $P = 0.0000$ ).



شکل ۳. تفاوت معنی دار شاخص لای در گروه تمرين ورزشي شنا در پیش آزمون و پس آزمون

# هشت هفته تمرين ورزشي شنا باعث کاهش معنی دار شاخص لای نسبت به گروه کنترل شد ( $P = 0.012$ ).

## بحث

همکاران (۱۳۹۵) تأثیر پنج هفته تمرین مقاومتی دایره ای را بر برخی از عوامل رشد عروقی دانشجویان غیر فعال بررسی کردند و به این نتیجه رسیدند که تمرین مقاومتی دایره ای باعث افزایش معنی دار VEGF در گروه تمرین مقاومتی نسبت به کنترل می شود؛ در حالی که در مقادیر bFGF در دو گروه تفاوت معنی داری مشاهده نشد (۷). نتایج تحقیق حاضر با نتایج تحقیق مهری و همکاران در شاخص bFGF ناهمسو بود که این ناهمسوی را می توان به دلیل تفاوت در نوع آزمودنی و همچنین تفاوت در مدت تمرین، شدت، نوع و شرایط مختلف تمرین دانست و با توجه با این که مقادیر bFGF در پس آزمون تحقیق مهری و همکاران افزایش داشت، ولی این افزایش به لحاظ آماری معنی دار نبود؛ به نظر می رسد برای افزایش bFGF به شدت تمرینی بیشتر نیاز باشد. اگرچه چگونگی و مکانیزم اثر و تفاوت های روش های تمرینی مختلف بر رگ زایی بافت مغز هنوز کاملاً ناشناخته است، اما به نظر می رسد که یکی از عوامل موثر، تغییرات جریان خون مغزی و نیاز سلول های مغز با توجه به افزایش شدت تمرین باشد. مشخص شده است که با افزایش شدت فعالیت ورزشی، نیاز سوخت و سازی سلول های مغزی به اکسیژن و دیگر فرآورده های سوخت و سازی افزایش می یابد؛ در حالی که جریان خون مغزی متناسب با این افزایش نیست. در این مورد چیری روکس و همکاران (۲۰۱۰) در مروری سیستماتیک خود به این نتیجه رسیدند که با افزایش شدت فعالیت ورزشی، مقادیر اکسیژن دار شدن مغز، تا سطوح متوسط فعالیت ورزشی (بین ۳۰ تا ۶۰ درصد  $\text{VO}_2$  اوج) افزایش و سپس این مقدار تا نزدیک به  $\text{VO}_2$  اوج بدون تغییر باقی می ماند. اما این مقادیر با افزایش شدت به بالاتر از  $\text{VO}_2$  اوج افت می کند. از آنجایی که در تحقیق حاضر شدت تمرین برای گروه کنترل گردید. افزایش عوامل التهابی از جمله: IL-1, IL-6, TNF- $\alpha$  و IL-10 می تواند دلیل برای افزایش معنی دار VEGF-A هیپوکمپ در گروه تمرین ورزشی شنا در مقایسه با گروه کنترل باشد. در همین خصوص اسکولز و همکاران (۲۰۱۱) گزارش کردند که پس از بروز آسیب های سلول های عضلانی و تاندونی ناشی از فعالیت ورزشی، همبستگی مثبتی بین ترشح ایترلوکین-۱، ایترلوکین-۶، عامل نکروز دهنده آلفا با عامل رشدی

نتایج حاصل از تحقیق نشان داد که پس از هشت هفته فعالیت ورزشی شنا در آب میزان پروتئین آنزیوژنی VEGF-A و FGF-2 نسبت به کنترل افزایش معنی دار دارد. علاوه بر این نتایج نشان داد که هشت هفته فعالیت ورزشی شنا در آب باعث کاهش معنی دار شاخص لی (بهبود توده بدنی) در موش های این گروه می شود. نتایج تحقیق حاضر با مطالعه رجبی و همکاران (۱۳۹۸) که تأثیر هشت هفته تمرین هوازی را بر بیان ژن  $\text{HIF1}\alpha$  و VEGF و آنزیوستاتین هیپوکمپ موش های صحرایی نژاد ویستار بررسی کردند، همسو بود (۳۱). نتایج تحقیق حاضر با تحقیق یوسال و همکاران (۲۰۱۴) که تأثیرات فعالیت ورزشی اختیاری و اجباری را بر عملکرد های ذهنی و سطوح VEGF و BDNF هیپوکمپ در رت های نوجوان بررسی کردند و به این نتیجه رسیدند که یادگیری ها و عملکرد های ذهنی و سطوح VEGF و BDNF هیپوکمپ در هر دو گروه نسبت به گروه کنترل افزایش معنی دار می یابد؛ هم سو بود (۱۹). علاوه بر این نتایج تحقیق حاضر با تحقیق هونگ و همکاران (۲۰۱۲) که اثر سه هفته تمرین استقامتی را بر مقادیر mRNA آنزیوپوتین ۱ و ۲ و VEGF و چگالی مویرگی در استراتوم و قشر موش های صحرایی سالمند نژاد ویستار سنجدند، همسو بود. یافته های این پژوهشگران نشان از افزایش چگالی مویرگی، افزایش مقادیر پروتئین VEGF و mRNA فاکتور های یاد شده داشت (۳۲). مشابه با نتایج تحقیق حاضر، افزایش سطح VEGF در بخش قشری و هیپوکمپ مغز در موش های کوچک میانسال (۱۱-۱۳ ماهه) پس از ۶ هفته دویلن روی چرخ دور (۳۳) و همچنین افزایش بیان ژن VEGF در موش های کوچک ۲۱ ماهه پس از ۸ هفته تمرین شدید با شدت بالاتر از آستانه لاكتات (۳۴) توسط محققین دیگر تایید شد. در ادامه، نتایج تحقیق حاضر با تحقیق رضایی و همکاران (۱۳۹۴) که تأثیر هشت هفته تمرین تداومی و تناوبی شدید را بر مقادیر VEGFR2 و VEGFA بافت مغز موش های صحرایی نر ویستار را بررسی کردند؛ همسو بود. در تحقیق رضایی و همکاران، هشت هفته تمرین تداومی استقامتی باعث افزایش معنی دار VEGFA در هیپوکمپ رت ها نسبت به گروه کنترل شد. همچنین میزان VEGFR2 در هر دو گروه تمرین تداومی و تناوبی شدید در ناحیه هیپوکمپ و استراتوم بیشتر از گروه کنترل بود (۳۲). در تحقیقی دیگر مهری و

و متناقضی را نشان می‌دهند. این تناقض‌ها را می‌توان در مدت زمان کلی تمرین، شدت، نوع و شرایط مختلف تمرین جستجو کرد. شاید دلیل افزایش FGF-2 در تحقیق حاضر، ارتباط بین ترشح FGF-2 با جراحت در سارکوپلاسم باشد. از آنجا که با تمرین ورزشی جراحت‌هایی در سارکوپلاسم ایجاد می‌شود، به تبع از آن افزایش ترشح FGF-2 را به دنبال دارد. در تحقیق که کلارک و فیبک (۲۰۰۴) انجام دادند، ثابت شد که تحریک FGF-2 مکانیکی و جراحت سارکولومی و میانجی شدن ترشح FGF-2 یک مکانیزم اتوکراین مهم برای هدایت تحریکات مکانیکی به سوی پاسخ رشد عضله اسکلتی و افزایش خون رسانی است (۳۶). افزایش ترشح FGF-2 به همراه افزایش محیطی IGF-1 و همچنین تسهیل عبور از مایع خونی-مغزی می‌تواند باعث افزایش تحریک آنژیوژنی در بافت مغز شود (۴۱-۴۳). با این وجود به تحقیقات بیشتری برای مشخص شدن سازوکار افزایش FGF-2 بافت هیپوکمپ در پاسخ به یک دوره فعالیت ورزشی نیاز است.

### نتیجه‌گیری

یافته‌های حاصل از این تحقیق نشان داد که هشت هفته تمرین ورزشی شنا باعث افزایش معنی‌دار عوامل موثر در رگ زایی بافت هیپوکمپ موش‌ها و متعاقب آن خون رسانی بهتر به بافت هیپوکمپ در مقایسه با گروه کنترل می‌شود، کما اینکه باعث بهبود توده بدنی موش‌های تمرین کرده در مقایسه با موش‌های کنترل می‌شود.

اندوتیالی عروق وجود دارد. اما این همبستگی با FGF-2 وجود ندارد (۳۵). یکی دیگر از علتهای احتمالی افزایش عوامل آنژیوژنی می‌تواند افزایش میزان ترشح هورمون رشد باشد. چرا که فعالیت ورزشی شنا میزان ترشح GH در مقایسه با گروه کنترل را افزایش می‌دهد. اما در این تحقیق میزان آن اندازه گیری نشد که می‌تواند یکی از محدودیت‌های تحقیق حاضر باشد. به دنبال تمرین ورزشی و افزایش مقادیر هورمون های رشدی از جمله GH، محور GH-IGF-1 فعال می‌شود و میزان فاکتورهای رگ زایی افزایش می‌یابد (۳۶). همچنین هورمون رشد عاملی برای فعال سازی و تبدیل eNOS به NO است که این مسیر نیز می‌تواند از طریق رگ گشایی، عاملی برای رگ زایی باشد (۳۷). در ورزشکاران هایپوکسی موضعی، افزایش بیان VEGF ناشی از فعالیت ورزشی را از چند مسیر امکان پذیر می‌سازد. در شرایط هایپوکسی و ایسکمی ناشی از فعالیت ورزشی، فاکتور القا کننده هایپوکسی (HIF) افزایش می‌یابد (۳۸، ۳۹) و این فاکتور با اثر گذاری بر ناحیه پیش برنده VEGF، باعث افزایش بیان آن می‌شود. همچنین با افزایش شدت فعالیت، تجمع لاكتات و آدنوزین افزایش می‌یابد. لاكتات و آدنوزین از طریق فعال سازی گیرنده A2 موجب mRNA VEGF cAMP و افزایش سطوح mRNA شوند (۴۰). همچنین گزارش شده است که آدنوزین در آزاد شدن VEGF سلوی نقش مستقیمی دارد. پژوهش‌های اندکی در خصوص FGF-2 یا همان bFGF در انجام شده که نتایج متفاوت

### منابع

- Gavin T, Drew J, Kubik C, Pofahl W, Hickner R. Acute resistance exercise increases skeletal muscle angiogenic growth factor expression. *Acta physiol*. 2007;191(2):139-46.
- Rehn M, Veikkola T, Kukk-Valdre E, Nakamura H, Ilmonen M, Lombardo CR, et al. Interaction of endostatin with integrins implicated in angiogenesis. *Proc Natl Acad Sci*. 2001;98(3):1024-9.
- Fox SB, Gasparini G, Harris AL. Angiogenesis: pathological, prognostic, and growth-factor pathways and their link to trial design and anticancer drugs. *Lancet oncol*. 2001;2(5):278-89.
- Hanahan D, Folkman J. Patterns and emerging mechanisms of the angiogenic switch during tumorigenesis. *cell*. 1996;86(3):353-64
- Otrock ZK, Mahfouz RA, Makarem JA, Shamseddine AI. Understanding the biology of angiogenesis: review of the most important molecular mechanisms. *Blood Cells Mol Dis*. 2007;39(2):212-20.
- Otrock ZK, Makarem JA, Shamseddine AI. Vascular endothelial growth factor family of ligands and receptors. *Blood Cells Mol Dis*. 2007;38(3):258-68.
- Mehri Alvar Y, Sayevand Z, Erfani Adab F, Heydari Moghadam R, Samavat Sharif MA, Karami S. The effects of five weeks' resistance training on some vascular growth factors in sedentary men. *J Exerc Physiol*. 2015;29:15-30. [In Persian]
- Oosthuyse B, Moons L, Storkbaum E, Beck H, Nuyens D, Brusselmans K, et al. Deletion of the hypoxia-response element in the vascular endothelial growth factor promoter causes motor neuron degeneration. *Nat genet*. 2001;28(2):131.
- Kalaria RN. Small vessel disease and Alzheimer's dementia: pathological considerations. *Cerebrovasc Dis*. 2002;13(2):48-52.
- Deckel AW, Duffy JD. Vasomotor hyporeactivity in the anterior cerebral artery during motor activation in Huntington's disease patients. *Brain Res*. 2000;872(1-2):258-61.
- Levy AP, Levy NS, Wegner S, Goldberg MA. Transcriptional regulation of the rat vascular endothelial growth factor gene by hypoxia. *J Biol Chem*. 1995;270(22):13333-40.

12. Lundborg G, Kanje M, Sondell M. Vascular endothelial growth factor has neurotrophic activity and stimulates axonal outgrowth, enhancing cell survival and Schwann cell proliferation in the peripheral nervous system. *J Neurosci.* 1999;19(14):5731-40.
13. Silverman W, Krum J, Mani N, Rosenstein J. Vascular, glial and neuronal effects of vascular endothelial growth factor in mesencephalic explant cultures. *J Neurosci.* 1999;90(4):1529-41.
14. Krum J, Mani N, Rosenstein J. Angiogenic and astroglial responses to vascular endothelial growth factor administration in adult rat brain. *J Neurosci.* 2002;110(4):589-604.
15. Storkebaum E, Carmeliet P. VEGF: a critical player in neurodegeneration. *J Clin Invest.* 2004;113(1):14-8.
16. Forsythe JA, Jiang BH, Iyer NV, Agani F, Leung SW, Koos RD, et al. Activation of vascular endothelial growth factor gene transcription by hypoxia-inducible factor 1. *Mol Cell Biol.* 1996;16(9):4604-13.
17. Liu Y, Cox SR, Morita T, Kourembanas S. Hypoxia regulates vascular endothelial growth factor gene expression in endothelial cells: identification of a 5' enhancer. *Circ Res.* 1995;77(3):638-43.
18. Wittko-Schneider IM, Schneider FT, Plate KH. Brain homeostasis: VEGF receptor 1 and 2 two unequal brothers in mind. *Cell Mol Life Sci.* 2013;70(10):1705-25.
19. Uysal N, Kiray M, Sisman A, Camsari U, Gencoglu C, Baykara B, et al. Effects of voluntary and involuntary exercise on cognitive functions, and VEGF and BDNF levels in adolescent rats. *Biotech Histochem.* 2015;90(1):55-68.
20. Peggie W. Exercise for special populations. 2011.
21. Brixius K, Schoenberger S, Ladage D, Knigge H, Falkowski G, Hellmich M, et al. Long-term endurance exercise decreases antiangiogenic endostatin signalling in overweight men aged 50–60 years. *Br J Sports Med.* 2008;42(2):126-9.
22. Kobayashi T, Kamata K. Short-term insulin treatment and aortic expressions of IGF-1 receptor and VEGF mRNA in diabetic rats. *Am J Physiol Heart Circ Physiol.* 2002;283(5): 1761-1768.
23. Kraus RM, Stallings HW 3rd, Yeager RC, Gavin TP. Circulating plasma VEGF response to exercise in sedentary and endurance-trained men. *J Appl Physiol.* (1985). 2004;96(4):1445-1450.
24. DA Silva ND Jr, Fernandes T, Soci UP, Monteiro AW, Phillips MI, DE Oliveira EM. Swimming training in rats increases cardiac MicroRNA-126 expression and angiogenesis. *Med Sci Sports Exerc.* 2012;44(8):1453-62.
25. Suzuki J. L-arginine supplementation causes additional effects on exercise-induced angiogenesis and VEGF expression in the heart and hind-leg muscles of middle-aged rats. *J Physiol Sci.* 2006;56(1):39-44.
26. Gustafsson T, Puntschart A, Kaijser L, Jansson E, Sundberg CJ. Exercise-induced expression of angiogenesis-related transcription and growth factors in human skeletal muscle. *Am J Physiol.* 1999;276(2): 679-685.
27. Birot OJ, Koulmann N, Peinnequin A, Bigard XA. Exercise-induced expression of vascular endothelial growth factor mRNA in rat skeletal muscle is dependent on fibre type. *J Physiol.* 2003. 1;552(1):213-221.
28. Fiorito C, Balestrieri ML, Crimi E, Giovane A, Grimaldi V, Minucci PB, Servillo L, D'Armiento FP, Farzati B, Napoli C. Effect of L-arginine on circulating endothelial progenitor cells and VEGF after moderate physical training in mice. *Int J Cardiol.* 2008;6;126(3):421-423.
29. Habibian, M. Saghafi, M.R. Farzanegi, P. The effect of regular swimming exercise on the levels of renal matrix metalloproteinase-2 and transforming growth factor-β1 in rats with diabetes. *J Kerman Uni Med Sci.* 2016. 23(4): 446-456. [in Persian]
30. Bernardis, L. Patterson, B. Correlation between 'Lee index' and carcass fat content in weanling and adult female rats with hypothalamic lesions. *J Endocrinol.* 1968. 40(4): 527-528.
31. Zarezadehmehrizi A, Rajabi H, Gharakhanlou R, Naghdı N, Azimidokht S M A. Effect of 8 weeks of Aerobic Training on Genes Expression of Hypoxia Inducible Factor HIF-1α, Vascular Endothelial Growth Factor (VEGF) and Angiostatin in Hippocampus of Male Rats with Wistar Model. *J Shahid Sadoughi Uni Med Sci.* 2020; 27(11) :2063-2075. [in Persian]
32. Rezaei R, Noorshahi M, Bigdeli MR, Khodagholi F, Haghparast A. Effect of eight weeks continues and HIIT exercises on VEGF-A and VEGFR-2 levels in stratum, hippocampus and cortex of wistar rat brain. *J Sports Exerc physiol* .2014;16.1213-1221. [in Persian]
33. Latimer CS, Searcy JL, Bridges MT, Brewer LD, Popović J, Blalock EM, et al. Reversal of glial and neurovascular markers of unhealthy brain aging by exercise in middle-aged female mice. *PloS one.* 2011;6(10): 26812.
34. Lezi E, Burns JM, Swerdlow RH. Effect of high-intensity exercise on aged mouse brain mitochondria, neurogenesis, and inflammation. *Neurobiol aging.* 2014;35(11):2574-83.
35. Schulze-Tanzil G, Al-Sadi O, Wiegand E, Ertel W, Busch C, Kohl B, Pufe T. The role of pro-inflammatory and immunoregulatory cytokines in tendon healing and rupture: new insights. *Scand J Med Sci Sports.* 2011;21(3):337-51.
36. Poulaki V, Joussen AM, Mitsiades N, Mitsiades CS, Iliaki EF, Adamis AP. Insulin-like growth factor-I plays a pathogenetic role in diabetic retinopathy. *Am J Pathol.* 2004;165(2):457-69.
37. Thum T, Tsikas D, Frölich JC, Borlak J. Growth hormone induces eNOS expression and nitric oxide release in a cultured human endothelial cell line. *FEBS lett.* 2003;555(3):567-71.
38. Lin J, Zhou J, Xu W, Hong Z, Peng J. Qianliening capsule inhibits benign prostatic hyperplasia angiogenesis via the HIF-1α signaling pathway. *Exp Ther Med.* 2014;8(1):118-24.
39. Roozbahani P, Mirzae B. Effect of high interval training in normobaric and normoxic hypoxia conditions on IL-6 serum values and its relationship with glucose in anathletes youngs. *J Exerc Physiol.* 2013;6(24).15-30. [In Persian]
40. Höffner L, Nielsen JJ, Langberg H, Hellsten Y. Exercise but not prostanoids enhance levels of vascular endothelial growth factor and other proliferative agents in human skeletal muscle interstitium. *J Physiol.* 2003;550(1):217-25
41. Caraci F, Battaglia G, Bruno V, Bosco P, Carbonaro V, Giuffrida ML, et al. TGF-β1 pathway as a new target for neuroprotection in Alzheimer's disease. *CNS Neurosci Ther.* 2011;17(4):237-49
42. Cotman CW, Berchtold NC, Christie L-A. Exercise builds brain health: key roles of growth factor cascades and inflammation. *Trends Neurosci.* 2007;30(9) 464-472
43. Carro E, Trejo JL, Busiguina S, Torres-Aleman I. Circulating insulin-like growth factor I mediates the protective effects of physical exercise against brain insults of different etiology and anatomy. *J Neurosci.* 2001;21(15):84-88.

# Effect of eight weeks swimming exercise training on VEGF-A and FGF-2 of hippocampus tissue and Lee's index in male wistar rats

Mojtaba Sadegh Ghomi<sup>1\*</sup>, Majid Kashef<sup>2</sup>, Mojtaba Salehpour<sup>3</sup>

1. Ph.D Candidate, Department of Exercise Physiology, Shahid Rajaee Teacher Training University
2. Professor, Department of Exercise Physiology, Shahid Rajaee Teacher Training University
3. Assist Professor, Department of Exercise Physiology, Shahid Rajaee Teacher Training University

Received: 2022/07/15

Accepted: 2022/08/24

## Abstract

**\*Correspondence:**

**Email:**

MojtabaSadeghghomi  
@sru.ac.ir

**Introduction and purpose:** The increase of proteins related to blood supply in the hippocampus tissue following swimming exercise can probably prevent the occurrence of brain diseases such as Alzheimer's. The aim of the present study was to determine the effect of eight weeks swimming exercise training on VEGF-A and FGF-2 levels of hippocampus tissue and Lee's Index in male Wistar Rats.

**Materials and methods:** 16 male Rats, divided randomly into 2 groups (swimming exercise training and control). Swimming training group exercised for 8 weeks, 5 consecutive days per week for 60 minutes in water with  $32\pm2^{\circ}\text{C}$  of temperature. for evaluation of VEGF-A and FGF-2 Levels used from Elisa Method, To measure Lee's index from height and weight measurements and for hypothesizes test used from Independent T Student, Mann - Whitney U and Wilcoxon tests in level of  $p\leq0.05$ .

**Results:** Results show that eight weeks swimming training cause significant increase in VEGF-A ( $P=0.002$ ) and FGF-2 ( $P=0.000$ ) in hippocampus tissue compare to control group. Furthermore Eight weeks Swimming training cause significant decrease in Lee's index and improvement of mass index in Rats ( $P=0.012$ ).

**Discussion and Conclusion:** Results of this study show that eight weeks swimming exercise training cause increase on effective angiogenic factors in hippocampus tissue and improvement of mass index in male Wistar Rats.

**Key words:** Swimming exercise training, Hippocampus, VEGF-A, FGF-2, Lee's index