

اثر ۸ هفته تمرین مقاومتی بر فعالیت استیل کولین استراز در عضلات موش صحرایی

عبدالعلی بنائی فر^{*} ، علی گرزوی^۱ ، مهدی هدایتی^۲ ، زینب بنی‌اللهی^۳ ، ندا رحمانی مقدم^۴ ، مینا ختنان^۵

خلاصه:

سابقه و هدف: سازوکار نوروفیزیولوژیکی افزایش قدرت از طریق تمرینات قدرتی هنوز دقیقاً مشخص نگردیده است. این پژوهش با هدف تعیین اثر ۸ هفته تمرین مقاومتی بر میزان فعالیت استیل کولین استراز نوع A12 در عضلات موش صحرایی انجام شده است.

مواد و روش‌ها: در این مطالعه تجربی تعداد ۱۶ سر موش صحرایی نر به صورت تصادفی به دو گروه کنترل و تمرین تقسیم شدند. گروه تمرینی به مدت ۸ هفته و هفته‌ای ۵ جلسه بروی نردهانهای مخصوص ساخت پژوهش گر به ارتفاع ۱ متر و ۲۶ پله با حمل یک وزنه به میزان ۳۰ درصد وزن بدن خود که به دم آنها بسته می‌شد، تمرینات خود را آغاز نمودند و این میزان به ۲۰۰ درصد وزن بدن حیوانات در هفته آخر رسید. تمرینات شامل ۳ نوبت ۴ دقیقه استراحت بین نوبت‌ها بود. ۴۸ ساعت بعد از آخرین جلسه تمرینی عضله FHL (Flexor hallucis longus) حیوانات تحت شرایط استریل از طریق شکاف بر روی ناحیه پشتی جانبی اندام پشتی تحنانی جدا شد. در نهایت میزان فعالیت استیل کولین استراز در گروه‌های مطالعه انجام شد.

نتایج: نتایج پژوهش نشان داد که میزان فعالیت این آنزیم در گروه مقاومتی در عضله FHL تغییر معنادار ($P=0.226$) نداشته است (مقاآمتی: $48 \pm 1/31$ در برابر کنترل: $1/10 \pm 0.29$).

نتیجه‌گیری: پژوهش حاضر نشان داد تمرینات مقاومتی نمی‌تواند میزان فعالیت استیل کولین استراز که از آن به عنوان شاخص رهایش استیل کولین استفاده می‌شود، افزایش دهد.

وازگان کلیدی: تمرینات مقاومتی، استیل کولین استراز نوع A12، عضله FHL

فصلنامه علمی-پژوهشی فیض، دوره پانزدهم، شماره ۴، زمستان ۱۳۹۰، صفحات ۳۲۱-۳۱۶

مقدمه

ورزش و فعالیت‌های بدنی موجب بروز سازگاری‌های سلولی، مولکولی و بافتی بسیار وسیعی در بدن انسان بهویژه در سطح عصب و عضله می‌شود که کشف تمامی این سازگاری‌ها و سازوکارهای آن برای بشر هنوز میسر نشده است. زمانی که دستگاه عصبی مرکزی فرمانی را برای انجام یک عمل در یک عضو معین صادر می‌کند، این فرمان از طریق آکسون و طی فرایندی به نام اتصال عصبی عضلانی در قالب تغییرات الکتریکی به عضله منتقل می‌شود [۱].

^۱ استادیار، گروه تربیت بدنی، دانشکده تربیت بدنی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد تهران جنوب

^۲ استادیار، گروه تربیت بدنی، دانشکده علوم انسانی، دانشگاه زنجان

^۳ دانشیار، مرکز غدد و متابولیسم، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی

^۴ کارشناس ارشد فیزیولوژی ورزش، دانشکده علوم انسانی، دانشگاه تربیت مدرس

^۵ دانشجوی کارشناسی ارشد، دانشکده علوم انسانی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد علوم و تحقیقات

^۶ کارشناس تربیت بدنی و علوم ورزشی، دانشکده تربیت بدنی، دانشگاه تربیت معلم

*لشانی نویسنده مسؤول؛

تهران، دانشگاه آزاد اسلامی واحد تهران جنوب، دبیرخانه مرکزی، گروه تربیت بدنی و علوم ورزشی، عبدالعلی بنائی فر

تلفن: ۰۲۱ ۴۴۵۲۴۸۸۶ دوچرخه: ۹۱۲ ۲۲۵۱۷۷۹

پست الکترونیک: alibanaifar@yahoo.com

تاریخ پذیرش نهایی: ۹۰/۷/۲۵ تاریخ دریافت: ۹۰/۷/۲۶

زمانی که ایمپالس به پایانه آکسونی می‌رسد، به طور معمول با بازکردن کانال‌های سدیمی، غشاء را دیپلاریزه می‌کند. این دیپلاریزاسیون سپس کانال‌های دروازه ولتاژی کلسمی را فعال کرده و ورود یون‌های کلسمی به پایانه آکسونی را در جهت شبیه غلظت تسهیل می‌کند [۱] در ادامه این روند، رهایش استیل کولین در اثر اگزروستیویز تنظیم شده با کلسمی اتفاق می‌افتد [۱-۳]. استیل کولین بالاصله در مجاورت نواحی فعل (کانال‌های کلسمی) به شکاف سیناپسی تخلیه می‌شود [۵،۶]. پس از این اعمال، استیل کولین استراز (AcetylCholineStrase; AchE)، استیل کولین رها شده از پایانه‌های عصبی حرکتی را تجزیه نموده و کولین را جهت برگشت به چرخه رهایش - تجزیه - تولید مجدد استیل کولین آماده می‌کند. به‌جز در شرایط ویژه (همانند قطع عصب)، استیل کولین - استراز در ناحیه صفحه انتهایی سارکولم قرار دارد. شکل اصلی استیل کولین استراز که مرتبط با هیدرولیز استیل کولین در پیوندگاه عصبی عضلانی است، A12 نامیده شده که به‌وسیله دم کلاژنی به غشای پایه متصل شده است. شکل دیگری از این آنزیم از ۴ واحد کروی تشکیل شده و G۴ نام دارد که آزادانه با غشای پایه در ارتباط بوده و در تمام طول ناحیه اطراف پیوندگاه موجود می‌باشد؛ جایی که تصور می‌شود این آنزیم همانند یک جاروب برای استیل- کولینی عمل کند که ممکن است در پیوندگاه تجمع یافته و موجب از بین بردن حساسیت گیرنده شود. برخی شواهد نشان می‌دهند که

شد. حیوانات در گروههای ۴ تایی در قفس‌های مخصوص، در دمای اتاق ($22\pm1/4$ درجه سانتی‌گراد) و طبق چرخه ۱۲ ساعت خواب و بیداری (روشنایی و تاریکی) و با در دسترس بودن آب و غذا نگهداری و کنترل شدند. موش‌ها به طور تصادفی در دو گروه شاهد و تمرین مقاومتی قرار گرفتند. تمرینات مقاومتی شامل ۸ هفته و هفتادی ۵ جلسه صعود از یک نرده‌بان ۱ متری با ۲۶ پله (ساخت پژوهش‌گر) بود که براساس اطلاعات موجود در مطالعاتی که برای تمرین دادن موش آزمایشگاهی از آن استفاده کرده بودند، ساخته شد [۱۶]. در این تمرین، پس از بستن وزنه به دم موش صحرابی، آنها وادر به صعود از نرده‌بان عمود (۹۰ درجه) می‌شدند. قبل از هر جلسه تمرینی موش‌ها وزن‌کشی می‌شدند. در هفته اول میزان وزنه‌های بسته شده به موش‌ها 30 درصد وزن بدن آنها بود که بدترین افزایش یافته و به حدود 200 درصد وزن بدن آنها در هفته پایانی رسید (جدول شماره ۱). حیوانات در طول هفته‌های قبل از شروع تمرینات با تمرین صعود از نرده‌بان آشنا شدند و در صورت خودداری از صعود از شوک الکتریکی کم وات استفاده می‌شد. تمرینات در ۳ نوبت ۴ تکراری انجام می‌شد و ۳ دقیقه استراحت بین نوبت‌ها و حدود ۱۰ ثانیه بین تکرارها در نظر گرفته شد. این شیوه تمرینی با اندازی تغیرات از منابع معتبر خارجی اخذ شد [۱۶، ۱]. هم‌چنین اثر بخشی این نوع تمرین مقاومتی در آمادگی عضلانی در پژوهش‌های پیشین به تأیید رسیده بود [۱۶]. گروه شاهد نیز جهت تجربه کلیه شرایط موجود (صدای نوارگردان، نرده‌بانها و پژوهش‌گران در حین تمرین) به جز تمرین، در محل تمرینات حضور داشت. ۴۸ ساعت بعد از آخرین جلسه تمرینی حیوانات با ترکیبی از کتامین ($50-30$ میلی‌گرم/کیلوگرم وزن بدن) و زایلازین ($5-3$ میلی‌گرم/کیلوگرم وزن بدن) به‌هوش شدند و عضله خم کننده دراز انگشت شست (FHL) آن‌ها تحت شرایط استریل از طریق شکاف برروی ناحیه پشتی جانبی اندام پشتی تحتانی جدا شد. بافت‌های مورد نظر بالا فاصله در نیتروژن مایع (دمای -196 درجه) منجمد شده و ضمن انتقال به آزمایشگاه در دمای -80 درجه تا زمان اجرای سنجش آزمایشگاهی مورد نظر نگهداری شدند. بافت‌ها با استفاده از روش هموژن کردن و با استفاده از روش الکتروفورزو (پلی اکریل آمید $0/۰۶$ غیر تقلیبی) جهت جداسازی زیر واحدهای فرعی استریل کولین استراز استفاده شد و سپس از کیت مخصوص سنجش میزان فعالیت استریل کولین استراز مخصوص کشور ژاپن (Shimadzu) به‌روش الیزا استفاده شد. جهت شناسایی تغیرات متغیر مورد نظر استفاده شد. در زمان هموژن کردن از بافر PBS (Phosphate Buffer Saline) با ترکیب آپروتینین (Aprotinin) به‌عنوان آنتی پروتئاز استفاده شد

استریل کولین استراز موجود در پایانه آکسونی از جسم سلولی نورون حرکتی به‌وسیله جریان آکسوبلاسمیک منتقل می‌شود [۱]. اگرچه تار عضلانی نیز قادر به سنتز این آنزیم می‌باشد، با این وجود از آزمایش‌های قطع عصب چنین بر می‌آید که اغلب این سنتز تحت کنترل تغذیه‌ای نورون حرکتی قرار دارد [۶، ۱]. بر اساس شواهد، میزان فعالیت استریل کولین استراز در تارهای تند موش در مقایسه با تارهای کند بالاتر بوده و هم‌چنین میزان آن در شکاف سیناپسی متناسب با استریل کولین رهاشده از پایانه آکسونی و میزان فعالیت عضلانی افزایش می‌یابد [۱]. از این‌رو احتمالاً اندازه‌گیری آنزیم استریل کولین استراز نشان‌گر میزان رهایش استریل کولین از پایانه آکسونی بوده و می‌تواند تغییرات رهایش این میانجی را نشان دهد. A۱۲ تقریباً به‌طور انحصاری در فضای شکاف سیناپسی قرار داشته (به‌ویژه در تارهای تند) و شکل اصلی AChE در پیوندگاه‌های عصبی عضلانی پستانداران می‌باشد [۷-۹]. مطالعات انجام شده نشان می‌دهد که تحریکات الکتریکی مزمن موجب کاهش سطح پیوندگاه، کاهش چگالی واریکوسویت‌های پایانی، کاهش استریل کولین استرازها، افزایش کمی ویژیوکول، افزایش محتوی میتوکندریایی سیناپسی، کاهش رهایی اولیه میانجی عصبی و کاهش خستگی سیناپسی می‌شوند [۸]. در رویکرد ورزشی، پژوهش‌های متعددی در خصوص پیوندگاه عصبی عضلانی صورت گرفته و نتایج جالب و اما متنوع به‌دست آمده است. برای مثال نشان داده شده است که تمرینات استقامتی موجب افزایش سطح پیوندگاه عصبی عضلانی و افزایش پیچیدگی پیوندگاه عصبی عضلانی، افزایش گیرندهای استریل کولینی، افزایش رهایی استریل کولین و افزایش انواع استریل کولین استرازها می‌شود [۸]. هم‌چنین، بیان شده است تمرینات مقاومتی تنفس ویژه عضله را افزایش می‌دهد [۱۰-۱۳]. اساساً افزایش رهایش استریل کولین از پایانه عصبی بر اثر تمرینات ورزشی به‌ویژه تمرینات استقامتی، در پژوهش‌های پیشین مشاهده شده است [۱۵، ۱۴]. هم‌چنین اخیراً تمايلاتی برای تعریف قدرت به‌عنوان میزان استریل کولین رها شده در واحد سطح پیوندگاهی وجود دارد [۸]. از این‌رو پژوهش حاضر در تلاش است تا اثر یک نوع تمرین جدید (مقاومتی) بر سازوکار این افزایش را از طریق مطالعه تغیرات آنزیمی عوامل مربوطه در تار عضلانی FHL (به‌عنوان یک عضله تند انقباض) بررسی نماید.

مواد و روش‌ها

تعداد ۱۶ سر موش نر ویستار با سن ۵ هفته از مؤسسه سرم‌سازی رازی خریداری شد و بعد از ۴ هفته نگهداری و یک هفته آشنازی با پروتکل تمرینی، از هفته دهم تمرینات شروع

برای بررسی اثر متغیر مستقل بر متغیر وابسته از آزمون مقایسه t در دو گروه مستقل استفاده شد. تمام عملیات آماری پژوهش با استفاده از نرم افزار SPSS ویرایش ۱۸ و سطح معناداری انجام شد.

(1ml) و نمونه‌ها با دور ۶۰۰۰ rpm به مدت ۱۵ دقیقه سانتریفیوژ شدند و دو بخش محلول فوقانی و رسوب آنها از هم جدا گردید. بخش محلول فوقانی جهت اندازه گیری میزان فعالیت استیل کولین - استراز نوع A12 استفاده شد. پس از کسب اطمینان از طبیعی بودن توزیع داده‌ها با آزمون کولموگروف- اسمیرنوف و Q-Q Plot.

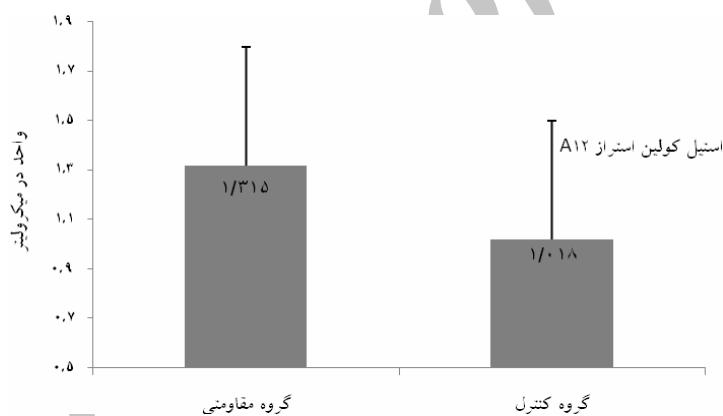
جدول شماره ۱- تمرینات مقاومتی در ۳ دور ۴ تکراری روی نردهبان ۱ متری با ۲۶ پله با فاصله ۴ سانتی متری

هفته	اول	دوم	سوم	چهارم	پنجم	ششم	هفتم	هشتم
بار (درصد وزن بدن)	۳۰	۷۰-۸۰	۱۰۰	۱۲۰-۱۳۰	۱۴۰-۱۵۰	۱۷۰-۱۷۵	۱۸۰-۱۹۰	۲۰۰

موش‌های صحرایی پس از ۸ هفته گردید. ارزیابی طبیعی بودن توزیع داده‌های مربوط به میزان فعالیت استیل کولین استراز نوع A12 با استفاده از آزمون کولموجروف- اسمیرنوف ($919/0$) و Q-Q Plot شان داد که توزیع داده‌ها طبیعی است. آزمون t در گروههای مستقل نشان داد که تفاوت معناداری در میزان فعالیت استیل کولین استراز نوع A12 بین گروه تمرینی ($1/31 \pm 0/48$) واحد در میلی لیتر) و گروه کنترل ($1/01 \pm 0/29$) واحد در میلی لیتر) در عضله FHL وحده ندارد ($P=0/226$) (نمودار شماره ۱).

نتائج

با آن که اجرای آزمون قدرت یک تکرار بیشینه در موش - های صحرایی تقریبا ناممکن است، اما افزایش توانایی برای حمل ۲۰۰ درصد وزن بدن در موش‌هایی که در آغاز تمرینات برای حمل بار ۳۰ درصد وزن بدن با مشکل روپرتو بودند، حاکی از افزایش در قدرت آنان بود. ضمن اینکه وزن گروه تمرین مقاومتی در پایان تمرینات تقریبا برابر با گروه کنترل بود (جدول شماره ۲). بنابراین، استفاده از روش تمرینی مذکور منجر به افزایش قدرت



نومودار شماره ۱- میزان فعالیت استیا کوکلین است از (Unit/ml) نوع A12 در عضله FHL

تمرينات مقاومتی موجب افزایش 30° در صدی (غیرمعنی دار) میزان فعالیت استیل کولین استراز (Unit/ml) نوع A12 در عضله FHL می شود.

جدول شماره ۲- وزن حیوانات پیش و پس از تمرینات (بر حسب گرم)

زمان/گروه	پیش از تمرینات	گروه کنترل	گروه مقاومتی	P
پس از تمرینات	۱۷۳/۳۳±۷/۷۱۱	۱۷۱/۵۰±۷/۰۰۷	۰/۶۷۶	
پس از تمرینات	۲۷۹±۷/۵۳۲	۲۷۰/۶۷±۹/۰۸۶	۰/۵۵۶	

با توجه به اینکه در صد چربی بدن حیوانات اندازه‌گیری نشده است، نمی‌توان در مورد وزن عضلانی حیوانات و قوی یا عدم قوی هایپرتروفی در حیوانات با قاطعیت نظر داد. با این حال، طراحی تمرین نیز به گونه‌ای هدفمند با اعمال تعداد تکرارهای پایین (۴ تکرار پرای هر نوبت) و مدت زمان استراحت بالایین

بحث

گروه تمرین مقاومتی با گروه کنترل پس از ۸ هفته تمرین می‌تواند حاکی از آن باشد که تمرین تا حد زیادی بهبود از طریق اعمال سازگاری‌های عصبی عضلانی موجب بهبود قدرت شده است. البته

سنگین‌تر هستند، استفاده نمودند [۱۶]. از سویی دیگر مشخص شده است که رهایش سریع استیل کولین و انتقال سریع سیناپسی از پیوندگاه عصبی عضلانی اغلب از طریق کانال‌های کلسیمی پیش-سیناپسی نوع P/Q در پستانداران انجام می‌پذیرد [۱۹، ۱۵] موثر بودن تمرین و فعالیت بدنی به عنوان عامل محرك برای بهبود عوامل رهایش استیل کولین از پایانه عصبی مورد تأیید قرار گرفته است، زیرا پیوندگاه عصبی عضلانی (NMJ) در پاسخ به تغییر نیازهای عملکردی، تغییر شکل می‌دهد. پس می‌توان عنوان کرد که هر عامل محركی که وضعیت عادی تارهای عضلانی، واحدهای حرکتی و سازمان NMJ را بهم بریزد، موجب تغییر در این عوامل می‌شود. تمام این حالت‌ها را می‌توان به بی‌ثانی یا بهم خوردن وضعیت عادی عضله نسبت داد [۲۰]. یافته‌های مربوط به میزان فعالیت کل FHL (نه فقط نوع A1۲) نیز نشان داد که در عضله AchE تمرین مقاومتی نتوانسته است موجب تغییر معنی‌دار میزان کل استیل کولین استراز شود ($P=0.276$). این یافته‌ها (گزارش نشده) از نتایج زیر واحد A1۲ حمایت می‌کند و احتمالاً می‌تواند بیان گر افزایش در سایر زیر واحدها (از جمله G4) نیز باشد.

نتیجه‌گیری

پژوهش حاضر نشان داد تمرینات مقاومتی نمی‌تواند تغییرات معنی‌داری را در میزان فعالیت استیل کولین استراز که از آن به عنوان شاخص رهایش استیل کولین استفاده می‌شود، ایجاد نماید و از این رو به عنوان عامل اصلی یا تنها عامل افزایش قدرت از طریق ساز و کار عصبی به شمار نمی‌رود. با این حال، انجام پژوهش‌های بیشتر با شدت‌ها و مدت‌های تمرینی بیشتر جهت نتیجه‌گیری قاطع در این زمینه ضروری است.

تشکر و قدردانی

نویسندهای این مقاله از حمایت مالی معاونت پژوهشی دانشگاه آزاد اسلامی واحد تهران جنوب که در اجرای مطالعه حاضر در قالب طرح پژوهشی همکاری نموده است، تشکر و قدردانی می‌نمایند.

References:

- [1] MacIntosh BR, Gardiner PF, MacComas AJ. Skeletal muscle, form and function. 2nd ed. Human kinetic; 2006. p.43-60 & 145-60.
- [2] Pumplin DW, Reese TS, Llinas R. Are the presynaptic membrane particles the calcium

نویت‌ها (۳ دقیقه)، سعی در افزایش قدرت پیشینه داشته [۱۷، ۱۶] و توانسته افزایش توانایی جابه‌جایی وزنه‌ها تا حد ۲۰۰ درصد وزن بدن را ممکن سازد. براساس نتایج پژوهش حاضر تفاوت معناداری در میزان فعالیت استیل کولین استراز نوع A1۲ بین گروه تمرينی و گروه کنترل در عضله FHL وجود نداشت. هر چند، میزان فعالیت این آنژیم در گروه مقاومتی در حدود ۳۰ درصد بیشتر از گروه کنترل بود. البته تأثیرپذیری قابل توجه عضله FHL بیان‌گر درگیری بیشتر این عضله در این نوع تمرین مقاومتی است که این امر در پژوهش‌های مشابه دیگر نیز گزارش شده است [۱۶]. Sukho و همکاران نیز با اجرای تمرین مقاومتی ۸ هفته‌ای بر روی نرdban‌های مشابه پژوهش حاضر، در توده عضلانی و تنفس ویژه عضلات نعلی، دوقلو و پلاتلتاریس تغییرات قابل توجهی را مشاهده نکردند اما این فاکتورها در عضله FHL به طور معنادار (به ترتیب ۱۷/۵ و ۲۳ درصد) بهبود یافت [۱۶]. بهر حال، Sukho و همکاران [۱۶] توانستند معادل ۳۳۲ درصد وزن بدن موش‌ها به دم آنها وزنه بینندند که در پژوهش حاضر این امر میسر نشد. پایین بودن شدت تمرین در پژوهش حاضر می‌تواند یکی از دلایل عدم معناداری افزایش این آنژیم با وجود افزایش قابل توجه آن باشد. هم‌چنان، پراکنده‌گی داده‌ها در پژوهش حاضر نیز می‌تواند از دلایل عدم معنی‌داری در مقایسه با نتایج کار مطالعه مذکور باشد. Calcitonin Gene-Related Peptide (CGRP) در پیوندگاه عصبی عضلانی بر اثر تمرینات مقاومتی ۱۲ هفته‌ای (بالا رفتن از فنس با حمل ۳۰ درصد وزن بدن در طی هفته‌های پایانی) را به شدت تمرین نسبت دادند [۱۸]. این پژوهش‌گران اثر تمرینات ترکیبی (استقامتی و مقاومتی) بر میزان CGRP را بیشتر از تمرینات مقاومتی و یا استقامتی تنها گزارش کردند. بهنظر می‌رسد اگر ما می‌توانستیم شدت تمریناتی برابر با پژوهش Sukho و همکاران را اعمال کنیم و یا دوره تمرین را طولانی‌تر طراحی می‌کردیم، احتمالاً تمرینات می‌توانست موجب A1۲ افزایش بیشتر و معنادار میزان فعالیت استیل کولین استراز نوع A1۲ گردد. هم‌چنان، لازم به ذکر است که در مطالعه Sukho و همکاران از موش‌های صحرایی نژاد اسپراگ داولی که به طور متوسط بیش از ۱۰۰ گرم از موش‌های صحرایی نژاد ویستار

channels? *Proc Natl Acad Sci U S A* 1981; 78(11): 7210-3.

[3] Schneggenburger R, Neher E. Presynaptic calcium and control of vesicle fusion. *Curr Opin Neurobiol* 2005; 15(3): 266-74.

- [4] Fletcher A. Neuromuscular function and transmission. *Anaesth Intensive Care Medicine* 2011; 12(6): 245-8.
- [5] García AG, García-De-Diego AM, Gandía L, Borges R, García-Sancho J. Calcium Signaling and Exocytosis in Adrenal Chromaffin Cells. *Physiol Rev* 2006; 86(4): 1093-131.
- [6] Van der Kloot W. Loading and recycling of synaptic vesicles in the Torpedo electric organ and the vertebrate neuromuscular junction. *Prog Neurobiol* 2003; 71(4): 269-303.
- [7] Gaspersic R, Koritnik B, Crne-Finderle N, Sketelj J. Acetylcholinesterase in the neuromuscular junction. *Chem Biol Interact* 1999; 119-120: 301-8.
- [8] Gardiner PF. Neuromuscular Aspects of physical activity. Human Kinetics; 2001. p.90-110.
- [9] Hall ZW. Multiple forms of acetylcholinesterase and their distribution in endplate and non-endplate regions of rat diaphragm muscle. *J Neurobiol* 1973; 4(4): 343-61.
- [10] Dighy GS. Nural adaptation in strength and power training. Mac. Master university press; 1984. p. 189-294.
- [11] Gabriel DA, Kamen G, Frost G. Neural adaptations to resistive exercise: mechanisms and recommendations for training practices. *Sports Med* 2006; 36(2): 133-49.
- [12] Häkkinen K, Alen M, Kraemer WJ, Gorostiaga E, Izquierdo M, Rusko H, et al. Neuromuscular adaptations during concurrent strength and endurance training versus strength training. *Eur J Appl Physiol* 2003; 89(1): 42-52.
- [13] Maffiuletti NA, Zory R, Miotti D, Pellegrino MA, Jubeau M, Bottinelli R. Neuromuscular adaptations to electrostimulation resistance training. *Am J Phys Med Rehabil* 2006; 85(2): 167-75.
- [14] Catterall WA. Structure and regulation of voltage-gated calcium channels. *Annu Rev Cell Dev Biol* 2000; 16(4): 521-55.
- [15] Uchitel OD, Protti DA, Sanchez V, Cherksey BD, Sugimori M, Llinás R. P-type voltage-dependent calcium channel mediates presynaptic calcium influx and transmitter release in mammalian synapses. *Proc Natl Acad Sci U S A* 1992; 89(8): 3330-3.
- [16] Sukho L, Roger PF. Resistance training induces muscle-specific changes in muscle mass and function in rat. *J Exerc Physiol* 2003; 6(2): 80-7.
- [17] Folland JP, Williams AG. The adaptations to strength training: morphological and neurological contributions to increased strength. *Sports Med* 2007; 37(2): 145-68.
- [18] Gharakhanlo R, Parno A, Hedayati M, Mahdian R, Rajabi S. Effect of endurance & resistance training on CGRP in slow and fast muscles. *Iran J Endocrinol Metab* 2009; 11(3): 307-13. [in Persian].
- [19] Urbano FJ, Pagani MR, Uchitel OD. Calcium channels, neuromuscular synaptic transmission and neurological diseases. *J Neuroimmunol* 2008; 201-202: 136-44.
- [20] Fahim MA. Endurance exercise modulates neuromuscular junction of C57BL/ 6NNia aging mice. *J Appl Physiol* 1997; 83(1): 59-66.