

## تغییرات عضله اسکلتی متعاقب اسپاستیسیتی

احسان قاسمی<sup>۱</sup>

### مقاله مروری

چکیده

اسپاستیسیتی یک عارضه نورولوژی است که ثانویه به ضایعه نورون محرکه فوکانی ایجاد می‌شود و اثر مهی بروی عضله اسکلتی دارد. ضایعه نورون محرکه فوکانی ممکن است به علیه همچون سکته مغزی، ضربه مغزی، ضایعه نخاعی یا بیماری‌های دژنراتیو مانند مولتیپل اسکلروزیس یا ضایعات مغزی دوران بارداری مانند فلچ مغزی ایجاد گردد. توانایی عملکردی این بیماران در اثر اسپاستیسیتی به طور شدیدی به مخاطره می‌افتد، اما مکانیسم‌های پایه این عارضه هنوز به طور واضح مشخص نشده است. در این مقاله مروری شواهد و مطالعات جدید در مورد تغییرات بافت عضله اسکلتی متعاقب شرایط اسپاستیک موربد بررسی قرار گرفت. تحقیقات تجربی موربد مطالعه شامل طیف متفاوتی از روش‌هایی بودند که مکانیک مفصل، مکانیک بافت و شکل عضله را مورد مطالعه قرار دادند.

**کلید واژه‌ها:** ضایعه نورون محرکه فوکانی، اسپاستیسیتی، عضله اسکلتی

ارجاع: قاسمی احسان. تغییرات عضله اسکلتی متعاقب اسپاستیسیتی. پژوهش در علوم توانبخشی ۱۳۹۴: ۲۴۴-۲۳۸؛ (۳): ۱۱؛ توانبخشی ۱۳۹۴/۴/۸

تاریخ دریافت: ۱۳۹۳/۶/۲۲

### مقدمه

سکته مغزی سومین عامل ایجاد مرگ و میر در افراد بالغ و اولین عامل ایجاد ناتوانی در این افراد می‌باشد (۱). اسپاستیسیتی عارضه‌ای نورولوژی است که ثانویه به ضایعه نورون محرکه فوکانی ایجاد می‌شود و اثر مهی بروی عضله اسکلتی دارد. ضایعه نورون محرکه فوکانی ممکن است بر اثر سکته مغزی، ضربه مغزی، ضایعه نخاعی، بیماری‌های دژنراتیو مانند مولتیپل اسکلروزیس و یا آسیب‌های مغزی در دوران بارداری مانند فلچ مغزی ایجاد گردد (۲).

اسپاستیسیتی یک عارضه حرکتی شایع به دنبال سکته مغزی می‌باشد (۳) و شیوع آن بعد از سکته مغزی، در حدود ۳۹ درصد از بیماران گزارش شده است (۴). این عارضه بعد از چند هفته از شروع سکته مغزی شروع شده، به طور منفي در پهلوود حرکت و کنترل پاسچر اثر می‌گذارد (۵).

به طور کلینیکی، اسپاستیسیتی همراه با افزایش تون، سفتی، رفلکس‌های افزایش یافته و کنترل‌چر مفصلی است. این علایم همراه با کاهش قدرت حرکتی ارادی، نقص‌های تعادلی و اختلال در کنترل حرکت، باعث ایجاد محدودیت‌های عملکردی می‌شود (۶) و اغلب تحت عنوان افزایش وابسته به سرعت در مقاومت عضله در برابر کشش پسیو و به علت عدم مهار مراکز فوق نخاعی بر روی هر دو رفلکس کششی فازیک و تونیک تعریف می‌گردد (۶).

در یک تعریف جامع، از اسپاستیسیتی به عنوان اختلال کنترل حسی- حرکتی در اثر ضایعه نورون محرکه فوکانی و عامل فعالیت غیر ارادی مداوم یا متناوب عضلات یاد شده است (۷) و در یک تعریف دقیق تر توسط Lance اسپاستیسیتی افزایش وابسته به سرعت رفلکس‌های کششی در غیاب فعالیت ارادی می‌باشد (۶) که این تعریف به طور وسیعی توسط جوامع علمی پذیرفته شده است و بیانگر وجود یک جزء دینامیک؛ یعنی مقاومت عضله در برابر کشش است. همچنین، این تعریف بر این ایده که اسپاستیسیتی در اثر افزایش در Gain

### مواد و روش‌ها

با توجه به این که بیماری‌های ایجاد کننده اسپاستیسیتی رو به افزایش می‌باشد و ماهیت ایجاد این ضایعه به خوبی مشخص نشده است، تصمیم گرفته شد تا با جستجو در پایگاه‌های اطلاعاتی، بر نگرش درمانگران افزوده شود و بدین منظور پایگاه‌های اطلاعاتی PubMed، Google Scholar، Science Direct و PubMed این را در ۱۹۷۰ تا ۲۰۱۵ مورد بررسی قرار گرفت و تمامی مباحث از مقالات منتشر شده استخراج گردید. برای جستجو از کلید واژه‌های Skeletal، Spasticity، Muscle Upper motor lesion استفاده شد. مقالاتی که به تغییرات ایجاد شده در عضله اسکلتی متعاقب اسپاستیسیتی اشاره داشتند، انتخاب شدند و جزئیات زیر

۱- دانشجوی دکتری، گروه فیزیوتراپی، دانشکده علوم توانبخشی، دانشگاه شهید بهشتی، تهران و گروه فیزیوتراپی، دانشگاه اصفهان، اصفهان، ایران  
نویسنده مسؤول: احسان قاسمی  
Email: ehsan\_kowsar@yahoo.com

به طور کلی سه عامل اصلی مسؤول ایجاد مقاومت در مقابل کشش می‌باشدند (۲۵).

۱- سفتی پسیو عضله که احتمال دارد ناشی از ایجاد فیبروزیس یا خصوصیات فیبر عضله باشد.

۲- سفتی عصبی که شاید ناشی از تغییر در اثرات سیستم نزولی بر روی رفلکس منوسیناپتیک بین آوران‌های دوک عضلانی و نورون‌های حرکتی آلفا باشد.

۳- افزایش در سفتی اکتیو عضله که می‌تواند ناشی از افزایش در تعداد Cross-bridge‌ها در طی انقباض یا افزایش در سفتی هر Cross-bridge باشد. به صورت آزمایشگاهی، سفتی کل مفصل در پاسخ به یک حرکت زاویه‌ای اندازه‌گیری می‌شود و سپس در بین سه عامل به صورت کمی تقسیم می‌گردد. این آزمون با قرار دادن بیمار در یک دستگاه دینامومتر و اندازه‌گیری گشتاور مفصل در طی اعمال حرکت زاویه‌ای انجام می‌گیرد. عضله در یک سطح از قبل تعیین شده فعال شده، سپس در طی حرکت، فعالیت EMG (Electromyography) عضله و دینامیک اندازه‌گیری می‌شود.

با استفاده از این دیدگاه بیومکانیکال، Sinkjaer و Magnussen نشان دادند که سفتی انداز تحتنی اسپاستیک در بیماران دچار همی‌بارتیک بیشتر از سمت سالم است (۲۶). سفتی رفلکسی تفاوت معنی داری را بین اندازه‌های درگیر و سالم نشان نداد. در مطالعه آنان، پاسخ مکانیکی پسیو، داخلی و رفلکسی هر دو ساق پای ۹ بیمار همی‌بارتیک اسپاستیک و یک گروه شاهد ۸ نفره مورد مطالعه قرار گرفت. Sinkjaer و Magnussen دریافتند که سفتی رفلکسی پای اسپاستیک و سمت مقابل در مقایسه با گروه شاهد، در دامنه طبیعی بود، اما سفتی پسیو پای اسپاستیک و سمت مقابل بیشتر از گروه سالم بود (۲۷). نتیجه جالی که می‌توان از این موضوع گرفت، این است که تغییر در خود عضله بیشتر از تغییر در سیستم عصبی می‌باشد.

دیدگاه قابل درک تر این مسأله به وسیله یک نورولوژیست به نام Rymer و همکاران، در مؤسسه توانبخشی شیکاگو ایجاد شد (به نقل از میرباقری و همکاران). این دستگاه روش پیشرفته‌تری را برای حرکت دادن مفصل و اندازه‌گیری نتایج تحت عنوان «Parallel cascade system» برای تفکیک سفتی به اجزای خود یعنی شاخص‌های استاتیک و دینامیک به کار گرفت (۲۸). در این روش، یک سیستم غیر خطی با به کار بردن روش کمی این‌کنیو برای تفکیک پاسخ‌های مکانیکال رفلکسی و غیر رفلکسی ایجاد می‌شود (۲۹). در این تکنیک، چندین اغتشاش با فرکانس‌های مختلف جهت ایجاد اغتشاشات با اندازه متفاوت بر روی مفصل اعمال شده، تکنیک‌های پردازش سیگنال پیشرفته برای تفکیک سفتی به اجزای آن به کار گرفته می‌شود. فایده این روش آن است که نتایج حاصل شده خیلی گسترده می‌باشد، اما تفسیر اطلاعات آن مشکل است که عیب آن به شمار می‌رود.

نتایج تحقیق میرباقری و همکاران در مورد بیماران دچار ضایعه نخاعی نشان داد که Reflex gain به طور زیادی در مقایسه با افراد سالم افزایش یافت. همچنین، آنان گزارش کردند که تغییر در Gain عملکردی، ناشی از زاویه مفصل می‌باشد؛ به طوری که در زوایای دورسی فلکشن مج پا یعنی زمانی که عضله طویل می‌شود، Gain بیشتر می‌شود. همچنین، سفتی داخلی عضله (هم الاستیک و هم ویسکوز) در افراد دچار ضایعه نخاعی افزایش یافت که این افزایش در زوایای بالای دورسی فلکشن بیشتر بود (۲۳).

از آن‌ها استخراج گردید.

### تطابق عضله اسکلتی

به کار بردن طولانی مدت جریان‌های الکتریکی، باعث تغییر فرم سلول‌های عضلانی به سمت فنوتیپ Slow می‌شود (۲۰). به دنبال تغییرات فنوتیپ، افزایش تراکم مویرگی، افزایش درصد فیبرهای نوع یک، کاهش اندازه فیبر، افزایش تحمل و کاهش قدرت ایجاد می‌گردد. این مدل بیانگر مدل «Increased use» می‌باشد. در مدل عکس، کاهش استفاده طولانی مدت از عضله اسکلتی در شرایط مختلف باعث کاهش اندازه فیبرهای عضله و تغییر فرم به سمت فنوتیپ Fast یا نوع دو می‌شود (۲۱) که بیانگر مدل «Decreased use» است.

### تغییرات نوع و اندازه فیبر عضله متعاقب اسپاستیسیتی

نمونه‌های بیوپسی، نشانه‌های غیر طبیعی مانند افزایش تنوع در اندازه فیبر عضله، افزایش تعداد فیبرهای «Rounded»، افزایش فیبرهای «Moth-eaten» و افزایش فضای بین سلولی را در عضله اسپاستیک نشان می‌دهد (۲۲). برخی مطالعات بر روی بیوپسی عضله اسپاستیک، افزایش درصد فیبرهای نوع یک را نشان داده‌اند (۲۳). همچنین، مطالعه‌ای گزارش کرد که در انداز پارتیک بیمار دچار سکته مغزی، تعداد فیبرهای نوع یک افزایش می‌باشد (۲۴). تحقیقات کمتری هم در مورد افزایش درصد فیبرهای نوع دو وجود دارد (۲۵). همچنین، مطالعه‌ای وجود تغییرات در توزیع نوع فیبرهای عضلانی را نشان نمی‌دهد (۲۶). بنابراین، یک اجماع کلی در مورد این که اسپاستیسیتی بیانگر مدل Increased use or decreased use است، وجود ندارد.

### مطالعات بیومکانیکال بر روی اندازه‌های اسپاستیک

بیشتر تراپیست‌ها تصدیق کرده‌اند که در افراد دارای عضلات اسپاستیک، افزایش در سفتی مشاهده می‌شود (۲۷). به منظور مشخص کردن سفتی به صورت این‌کنیو، دستگاه‌هایی ساخته شده‌اند که گشتاور را به صورت ایزوله در مفاصل مشخص می‌کنند. به طور کلی، سفتی تحت عنوان خصوصیات مکانیکال و عصبی توضیح داده می‌شود.

برای مطالعه مشاً اسپاستیسیتی، رفتار دینامیک مفصل باید بر اساس خصوصیات مکانیکال آن مشخص گردد. سفتی دینامیک که ارتباط بین تغییرات در وضعیت مفصل و تغییرات حاصل شده در گشتاور را توصیف می‌کند، می‌تواند به اجزا رفلکسی و غیر رفلکسی تجزیه شود (۲۸) و سفتی رفلکسی از تغییرات در سطح فعالیت عضله در اثر پاسخ آوران به استرج عضله ایجاد می‌شود. سفتی غیر رفلکسی یا داخلی نیز از خصوصیات مکانیکال مفصل، بافت پسیو و فیبرهای اکتیو منشأ می‌گیرد.

به دلیل مشکل در تفکیک نتایج مکانیکال حاصل از فعالیت رفلکسی و بافت پسیو و اکتیو عضله، تناقضی در مورد این که کدام یک از موارد فوق نقش بازتری در اسپاستیسیتی دارند، وجود دارد. برخی مطالعات نشان داده‌اند که تون عضلانی غیر طبیعی در اثر افزایش فعالیت رفلکس استرج می‌باشد (۲۹). مطالعات دیگر، تون غیر طبیعی عضله را به تغییرات در مکانیسم‌های غیر رفلکسی نسبت داده‌اند (۳۰).

مبلا به سکته مغزی، ۱۰ ماه بود. بنابراین، افزایش در سفتی داخلی در بیماران دچار ضایعه نخاعی می‌تواند به دلیل تغییر شکل طولانی مدت فیبرهای عضلانی باشد که این حالت در بیماران مبتلا به سکته مغزی وجود نداشت.

به طور کلی می‌توان نتیجه گرفت، هر دو سیستم عصبی و عضلانی در ایجاد سفتی مفصل دخیل می‌باشند که میزان دلالت آن‌ها بستگی به نوع بیماری، سن بیمار و زمان ایجاد آسیب دارد.

### طول فیبر عضله در عضله اسپاستیک

مطالعات نشان داده است که طول فیبر عضله، شاخص عملکردی مهمی از خصوصیات عضله اسکلتی می‌باشد (۲۹). طول فیبر عضله شاخص اصلی تعیین کننده در گشاورا عضله است و نسبت طول فیبر به طول عضله عامل مهمی برای مشخص کردن طراحی عضله جهت تولید نیروی بیشتر یا گشاورا بیشتر می‌باشد (۳۰). از نظر کلینیکی پذیرفته شده است که کنتراکچرهای عضلانی ثابویه به اسپاستیسیتی، می‌تواند باعث کاهش در تعداد سارکومرهاي سري عضله شود.

روش‌هایی برای تخمین طول فیبر عضله وجود دارد که برخی از آن‌ها در ادامه ارایه شده است.

۱- تخمین غیر مستقیم؛ تحقیق Tardieu و همکاران از این راه برای تشخیص طول فیبر استفاده نمود (۳۱). در این آزمایش آن‌ها با استفاده از ارتباط پسیو Torque-angle به صورت غیر مستقیم، به طول فیبر عضله دورسی فلکشن مچ پا پی برند.

۲- اندازه‌گیری با استفاده از اولتراسوند؛ به تازگی مطالعات اولتراسوند بر روی عضلات انسان جهت تشخیص طول فیبر عضله توسط Fukunaga و همکاران انجام شده است (۳۲). ارزیابی مستقیم طول فیبر عضله به وسیله گروه مهندسی پژوهشکی به سرپرستی Shortland و همکاران ارایه گردید (۳۳). آن‌ها به طور مستقیم خصوصیات عماری عضله گاستروکمیوس داخلی کودکان مبتلا به فلچ مغزی را با استفاده از روش اولتراسوند اندازه‌گیری کردند و طول و زاویه فاسیکل در این کودکان را با کودکان سالم مقایسه کردند. طول فیبر با افزایش دورسی فلکشن مچ پا، افزایش یافت. برخلاف انتظار خودشان و دیگران، در کودکان مبتلا به فلچ مغزی تغییر در طول فاسیکل مشاهده نشد. تغییر در زاویه فاسیکل با توجه به زاویه مچ پا در هر دو گروه مشابه، اما زاویه Pennation فاسیکل در اندازه‌های غیر اسپاستیک در مقایسه با اندازه‌های اسپاستیک بیشتر بود. Shortland و همکاران علت ایجاد این حالت را اثرات ناشی از آتروفی عضلات اسپاستیک دانستند (۳۴).

مطالعه محققی و همکاران با استفاده از سونوگرافی نشان داد که طول فیبر عضله در عضله گاستروکمیوس اندازه تحتانی پارتیک کودکان مبتلا به فلچ مغزی همی‌پلزیک نسبت به سمت سالم کوتاه‌تر بود (۲۹). همچنین، در تحقیق دیگری که با استفاده از سونوگرافی بر روی عضله گاستروکمیوس اسپاستیک بیماران مبتلا به سکته مغزی انجام گرفت، کوتاهی فیبر عضلانی مشخص شد (۳۴).

۳- تخمین در طی عمل جراحی؛ Friden و Lieber در طی جراحی دست، طول فیبر عضله را در عضله فلکسور کارپی اولناریس با استفاده از Intraoperative laser diffraction (۳۵). نتیجه این مطالعه شوک برانگیز و جالب بود؛ یعنی با این‌که عضله به مقدار زیادی به دلیل کنتراکچر شدید کوتاه شده بود، اما طول سارکومرها به

در مطالعه دیگری، همین سیستم غیر خطی Parallel-cascade ارزیابی تغییرات مکانیکال به دنبال اسپاستیسیتی در مفصل مچ پای بیماران مبتلا به سکته مغزی به کار گرفته شد و نتایج آن نشان داد که بین دو گروه از این بیماران تفاوت وجود دارد. گروه بزرگ‌تر (۷ نفر از ۱۱ نفر) با عنوان SLRT (Stroke with low reflex torque) و گروه کوچک‌تر با عنوان SHRT (Stroke with high reflex torque) شناخته شدند. افزایش در سفتی رفلکسی در گروه SHRT در درجه اول ناشی از افزایش در gain Reflex بود. همچنین، تغییرات در سفتی رفلکسی با دورسی فلکشن مچ پا در این افراد افزایش یافت (۱۲).

در بیماران دچار اسپاستیک همی‌پلزیک، میزان تسهیل فیبرهای Ia با گروه شاهد در طی رفلکس H عضله سولئوس مشابه بود. این موضوع بیانگر آن است که مهار پیش‌سیناپسی در این بیماران تغییر نمی‌کند (۲۷). بنابراین، انتظار بر این است که بیماران مبتلا به سکته مغزی، سفتی رفلکسی مشابهی را نسبت به گروه شاهد نشان دهند.

مطالعه Galiana و همکاران نشان داد که سفتی رفلکسی در ۷ نفر از ۱۱ بیمار مبتلا به سکته مغزی تغییر نکرد، اما ۴ نفر از بیماران سفتی رفلکسی بیشتری را نشان دادند (۱۲). ممکن است که مکانیسم‌های تحریکی در سیستم عصبی در زمان‌های مختلف، بعد از سکته مغزی اتفاق افتاده باشد که باعث افزایش انتقال فیبرهای آوران Ia در بیماران SHRT می‌شود.

همان‌گونه که بیان شد، تحقیق میرباقری و همکاران همین روش را در مورد بیماران مبتلا به ضایعه نخاعی به کار برد (۲۳). مطالعه Galiana و همکاران نیز تشابهات بسیاری را بین بیماران مبتلا به ضایعه نخاعی و گروه SCI نشان داد (۱۲). در مقایسه با گروه شاهد، گروه‌های SHRT (Stroke and reflex torque) و SHRT (Spinal cord injury) افزایش در variance را که با افزایش زاویه دورسی فلکشن مچ پا بیشتر می‌شد، نشان دادند. همچنین، در هر دو گروه مشارکت بیشتری از نقش رفلکسی مشاهده شد. میرباقری و همکاران بیان کردند که مکانیسم فیزیولوژیک افزایش gain Reflex ممکن است به دلیل بسیج نامناسب واحدهای حرکتی بزرگ‌تر در بیماران اسپاستیک باشد (۲۳).

دو تفاوت عمده بین بیماران دچار ضایعه نخاعی و سکته مغزی وجود داشت: اول: گروه بیماران دچار ضایعه نخاعی همگن‌تر از گروه بیماران مبتلا به سکته مغزی بودند؛ در حالی که بیماران مبتلا به سکته مغزی می‌توانستند به دو گروه مجزا تقسیم شوند.

تفاوت بین بیماران ضایعه نخاعی و سکته مغزی می‌تواند به نوع ضایعه در دو نوع مشکل عصبی نسبت داده شود. سکته مغزی ضایعه‌ای یک طرفه است که باعث درگیری یک طرفه مغز می‌شود، اما در ضایعه نخاعی چنین نیست؛ چرا که ممکن است دو طرف درگیر باشد. بنابراین، در سکته مغزی احتمال ایجاد مسیرهای حرکتی جدید در همان طرف به صورت جبرانی وجود دارد (۲۸).

دوم: گروه ضایعه نخاعی گشاورا داخلی بزرگ‌تر قابل توجهی را نسبت به گروه شاهد نشان داد و بر عکس، تفاوتی در سفتی داخلی و شاخص‌های داخلی بین گروه شاهد و گروه بیماران مبتلا به سکته مغزی مشاهده نشد.

تفاوت بین بیماران مبتلا به سکته مغزی و بیماران دچار ضایعه نخاعی می‌تواند به دلیل تفاوت در میانگین مدت زمان بعد از ضایعه باشد؛ چرا که این زمان برای بیماران دچار ضایعه نخاعی به طور میانگین ۶۶ ماه و برای بیماران

یک سلول عضلانی ایزوله می‌باشد. این اطلاعات تفاوت واضحی بین خصوصیات مکانیکال باندل‌های عضله اسپاستیک با عضله طبیعی را نشان می‌دهد. از نظر شکل ظاهری، مقدار فراوانی از مواد خارج سلولی سازمان‌بندی نشده در باندل‌های اسپاستیک در مقایسه با باندل‌های طبیعی وجود دارد.

ماتریکس خارج سلولی عضله اسپاستیک دارای یک Modulus تقریبی  $0.2 \text{ گیگاپاسکال}$  است؛ در حالی که این مقدار در عضله طبیعی حدود  $8 \text{ گیگا پاسکال}$  است. این اطلاعات نشان می‌دهد که اگرچه عضله اسپاستیک شامل مقدار زیادی ماتریکس خارج سلولی می‌باشد، اما کیفیت این مواد نسبت به عضلات طبیعی کمتر است. مطالعه دیگری که تغییرات ماتریکس خارج سلولی در عضله اسپاستیک را بر اساس اندازه‌گیری بیوشیمیابی نشان می‌دهد، بیان کرد که تمرکز کلارژن به طور تعجب‌آوری در عضله اسپاستیک افزایش می‌یابد (۴۳). بنابراین، دومین منبع ایجاد کننده اسپاستیسیتی پسیو در عضله، پروتئین ماتریکس خارج سلولی به نام کلارژن می‌باشد (۴۴) و Ward و Lieber هم این افزایش ماتریکس خارج سلولی را در عضله اسکلتی بیماران مبتلا به سکته مغزی نشان دادند (۴۵).

### حدود دسترسی

عدم دسترسی به برخی از مقالات که فقط با پرداخت هزینه می‌توان در اینترنت به آن‌ها دسترسی داشت، از جمله محدودیت‌های مطالعه حاضر بود.

### پیشنهادها

پیشنهاد می‌شود که در آینده با اعمال روش‌های مختلف فیزیوتراپی، تغییرات ایجاد شده در شاخص‌های عصبی و مکانیکی اسپاستیسیتی مورد بررسی قرار گیرد. همچنین، به تفاوت این شاخص‌ها در بیماری‌های مختلف نیز پرداخته شود.

### نتیجه گیری

به طور خلاصه عضله اسپاستیک دچار تغییراتی از جمله تغییر در اندازه و نوع فیبر عضله، پرولیفراسیون ماتریکس خارج سلولی، افزایش سفتی سلول عضله اسپاستیک و ضعف مکانیکال خصوصیات مواد خارج سلولی عضله اسپاستیک در مقایسه با عضله طبیعی می‌شود. بهبود کیفیت زندگی بیماران مبتلا به اسپاستیسیتی، به دانستن تغییرات ایجاد شده در عضله اسکلتی در اثر اسپاستیسیتی و ارایه راهکارهای درمانی منطقی برای جلوگیری و کاهش این تغییرات بستگی دارد.

### تشکر و قدردانی

از راهنمایی‌های آقای دکتر خسرو خادمی کلانتری، استاد دانشکده علوم توانبخشی دانشگاه شهید بهشتی تهران تشکر و قدردانی به عمل می‌اید.

### References

- Kandel E, Schwartz J, Jessell T. Principles of neural science, 4<sup>th</sup> ed. New York, NY: McGraw-Hill; 2000. p. 1411.
- Foran RH, Lieber RL. Structural and mechanical alterations in spastic skeletal muscle. Developmental Medicine and Child Neurology 2005; 47: 713-7.
- Duncan P, Wallace D, Studenski S, Lai S, Johnson D. Conceptualization of a new stroke-specific outcome measure: the stroke impact scale. Top Stroke Rehabil 2001; 8: 19-33.

طور تعجب‌انگیزی طویل شده بودند. فرض آن‌ها این بود که اسپاستیسیتی باعث کوتاهی عضله بدون کوتاهی فیبر عضله می‌شود. اطلاعات نشان داده است که هرچه شدت کنتراکچر افزایش می‌یابد، طول سارکومر هم افزایش پیدا می‌کند. یک توجیه برای افزایش طول سارکومر این است که با افزایش کنتراکچر، کاهش پیش‌روندهای در تعداد سری سارکومرها مشاهده می‌شود. این کاهش باعث کشیدن مفصل مچ دست به سمت فلکشن می‌شود که این خود باعث افزایش طول سارکومر عضله فلکسور کارپی اولناریس می‌گردد.

### تغییرات مکانیکال در بافت همبند عضله اسپاستیک

عضلات اسپاستیک تغییراتی در سفتی مکانیکال داخلی دارند (۳۶) و این تغییرات به دو صورت زیر صورت می‌گیرد:

- افزایش سفتی فیبرهای عضله اسپاستیک: برای مقایسه خصوصیات مکانیکال پسیو داخلی سلول‌های عضله اسپاستیک و طبیعی، Lieber و Fridén روشی را ایجاد کردند که در آن سلول‌های تکی که از بیوبسی‌های عضله گرفته شد، به صورت بیومکانیکال تست گردید. در این روش سلول عضلانی با استفاده از دستگاه‌های میکرومکانیکال به مقدار  $250 \text{ میکرومتر}$  کشیده و رابطه استرس پسیو عضله و طول سارکومر ثابت می‌شد. شب منحنی Stress-Strain بیانگر Elastic modulus فیبر عضله بود (۳۷).

نشان داده شده است که سلول‌های عضلانی بیماران مبتلا به اسپاستیک، دو برابر بیمارانی بود که سیستم عصبی - عضلانی سالم داشتند. علاوه بر این، طول استراحت سارکومر سلول‌های اسپاستیک (زمانی که سلول عضله به طور کامل Unload بود) به طور قابل توجهی کوتاه‌تر از سلول‌های طبیعی بود. همچنین، ساختارهای اسکلت سلولی داخلی، مسؤول ایجاد طول استراحت سارکومر در سلول‌های عضلانی هستند (۳۸). این دو یافته نشان داد که ساختارهای داخل سلول عضله، مسؤول تنظیمات طول استراحت سارکومر هستند و Elastic modulus در عضله اسپاستیک تغییر می‌کند.

همه‌ترین داوطلب این ساختار، یک پروتئین اسکلت سلولی داخل سلولی H吉جم به نام می‌باشد که فیلامنت میوزین را به Z-disk وصل می‌کند (۳۹، ۴۰). «تیتین» در عضلات اسکلتی قورباغه، تا حدودی کل نیروی اسپاستیک را در طی کشش پسیو تحمل می‌کند و در انسان هم تیتین یک عنصر مهم برای تحمل نیروی پسیو است (۴۱).

اطلاعات قطعی در مورد این که پروتئین تیتین، ثانویه به اسپاستیسیتی دچار تغییر شود، وجود ندارد (اما احتمال آن وجود دارد) (۴۲). تنها تست سنتیم ایزوفرم تیتین در عضلات اسپاستیک در مورد واستوس لترالیس انجام گرفته که گزارش از تفاوت در ایزوفرم تیتین بیان نشده است (۴۲).

- کاهش سفتی بافت همبند عضله اسپاستیک: مطالعات نشان داده است که Modulus باندل عضله اسپاستیک فقط دو برابر Modulus یک فیبر تنها است؛ در حالی که در عضله طبیعی، Modulus یک باندل ۱۶ برابر Modulus ۲۴۱

4. Watkins CL, Leathley MJ, Gregson JM, Moore AP, Smith TL, Sharma QK. Prevalence of spasticity. *Clin Rehabil* 2002; 16: 515-22.
5. Mayer NH. Clinicophysiological concept of spasticity and motor dysfunction in adults with an upper motoneuron lesion. *Muscle Nerve Suppl* 1997; 6: S1-12.
6. Lance JW. Symposium synopsis. In: Feldman RG, Young RR, Koella WP, editors. *Spasticity: disordered motor control*. Chicago, IL: Yearbook Medical Publishers; 1980. p. 485-94.
7. Pandyan AD, Gregoric M, Barnes MP, Wood D, van Wijck F, Burridge J, et al. Spasticity: clinical perceptions, neurological realities and meaningful measurement. *Disabil Rehabil* 2005; 27: 2-6.
8. Lorentzen J, Grey MJ. Assessment of a portable device for the quantitative measurement of ankle joint stiffness in spastic individuals. *Clinical Neurophysiology* 2012; 123: 1371-82.
9. Hufschmidt A, Mauritz KH. Chronic transformation of muscle in spasticity: a peripheral contribution to increased tone. *J Neurology Neurosurg Psychiatry* 1985; 48: 676-85.
10. Dietz V, Berger W. Cerebral palsy and muscle transformation. *Dev Med Child Neurol* 1995, 37: 180-4.
11. Salmons S, Henriksson J. The adaptive response of skeletal muscle to increased use. *Muscle Nerve* 1981, 4: 94-105.
12. Galiana L, Fung J, Kearney R. Identification of intrinsic and reflex ankle stiffness components in stroke patients. *Exp Brain Res* 2005, 165: 422-434.
13. Pette D, Smith M, Staudte H, Vrbova G. Effects of long term electrical stimulation on some contractile and metabolic characteristics of fast rabbit muscles. *Pflugers Arch* 1973, 338: 257-72.
14. Lieber RL, Johansson CB, Vahlsgren HL, Hargens AR, Feringa ER. Long-term effects of spinal cord transection on fast and slow rat skeletal muscle. I. Contractile properties. *Exp Neurol* 1986; 91: 423-34.
15. Romanini L, Villani C, Meloni C, Calvisi V. Histological and morphological aspects of muscle in infantile cerebral palsy. *Ital J Orthop Traumatol* 1989, 15: 87-93.
16. Marbini A, Ferrari A, Cioni G, Bellanova MF, Fusco C, Gemignani F. Immunohistochemical study of muscle biopsy in children with cerebral palsy. *Brain Dev* 2002, 24: 63-6.
17. Lukacs M, Vecsei L, Beniczky S. Large motor units are selectively affected following a stroke. *Clin Neurophysiol* 2008; 119: 2555-8.
18. Sjöström M, Fugl-Meyer AR, Nordin G, Wahlby L. Poststroke hemiplegia: crural muscle strength and structure. *Scand J Rheumatol* 1980; 7: 53-67.
19. Rose J, Haskell WL, Gamble JG, Hamilton RL, Brown DA, Rinsky L. Muscle pathology and clinical measures of disability in children with cerebral palsy. *J Orthop Res* 1994, 12: 758-68.
20. Lee SS, Spear S, Rymer WZ. Quantifying changes in material properties of stroke-impaired muscle. *Clinical Biomechanics* 2015; 30: 269-75.
21. Mirbagheri MM, Barbeau H, Kearney RE. Intrinsic and reflex contributions to human ankle stiffness: variation with activation level and position. *Exp Brain Res* 2000; 135: 423-36.
22. Zhang LQ. Characterization of reflex and nonreflex changes in spastic multiple sclerosis. *J of Neuroscience Methods* 2014; 231: 3-8.
23. Mirbagheri MM, Barbeau H, Ladouceur M, Kearney RE. Intrinsic and reflex stiffness in normal and spastic, spinal cord injured subjects. *Exp Brain Res* 2001; 141: 446-59.
24. Sinkjaer T, Magnussen I. Passive, intrinsic and reflex-mediated stiffness in the ankle extensors of hemiparetic patients. *Brain* 1994; 117: 355-63.
25. Julian FJ, Morgan DL. Tension, stiffness, unloaded shortening speed and potentiation of frog muscle fibres at sarcomere lengths below optimum. *J Physiol (Lond)* 1981; 319: 205-17.
26. Kearney RE, Stein RB, Parameswaran L. Identification of intrinsic and reflex contributions to human ankle stiffness dynamics. *IEEE Trans Biomed Eng* 1997, 44: 493-504.
27. Aymard C, Katz R, Lafitte C, Lo E, Penicaud A, Pradat-Diehl P, Raoul S. Presynaptic inhibition and homosynaptic depression: a comparison between lower and upper limbs in normal human subjects and patients with hemiplegia. *Brain* 2000; 123: 1688-702.
28. Faist M, Ertel M, Berger W, Dietz V. Impaired modulation of quadriceps tendon jerk reflex during spastic gait: differences between spinal and cerebral lesions. *Brain* 1999, 122: 567-79.
29. Mohagheghi AA, Khan T, Meadows TH, Giannikas K, Baltzopoulos V, Maganaris CN. Differences in gastrocnemius muscle architecture between the paretic and non-paretic legs in children with hemiplegic cerebral palsy. *Clinical Biomechanics* 2007; 22: 718-24.
30. Lieber RL, Fridén J. Functional and clinical significance of skeletal muscle architecture. *Muscle Nerve* 2000, 23: 1647-66.
31. Tardieu C, Huet de la Tour E, Bret MD, Tardieu G. Muscle hypoextensibility in children with cerebral palsy: I. Clinical and experimental observations. *Arch Phys Med Rehabil* 1982; 63: 97-102.
32. Fukunaga T, Ichinose Y, Ito M, Kawakami Y, Fukashiro S. Determination of fascicle length and pennation in a contracting human muscle in vivo. *Journal of Applied Physiology* 1997; 82: 354-58.
33. Shortland AP, Harris CA, Gough M, Robinson RO. Architecture of the medial gastrocnemius in children with spastic diplegia. *Dev Med Child Neurol* 2002; 44: 158-63.

34. Picelli A, Tamburin S, Cavazza S, Scampoli C, Manca M, Cosma M, et al. Relationship between ultrasonographic, electromyographic, and clinical parameters in adult stroke patients with spastic equinus: An observational study. *Arch of Phys Med and Rehabil* 2014; 95: 1564-70.
35. Lieber RL, Fridén J. Spasticity causes a fundamental rearrangement of muscle-joint interaction. *Muscle Nerve* 2002; 25: 265-270.
36. Burke D, Wissel J, Donnan GA. Pathophysiology of spasticity in stroke. *Neurology* 2013; 80: 20-6.
37. Fridén J, Lieber RL. Spastic muscle cells are shorter and stiffer than normal cells. *Muscle Nerve* 2003; 27: 157-64.
38. Wang K, McCarter R, Wright J, Beverly J, Ramirez-Mitchell R. Viscoelasticity of the sarcomere matrix of skeletal muscles. The titin-myosin composite filament is a dual-stage molecular spring. *Biophys J* 1993; 64: 1161-77.
39. Labeit S, Kolmerer B. Titins: giant proteins in charge of muscle ultrastructure and elasticity. *Science* 1995; 270: 293-6.
40. Lieber RL, Runesson E, Einarsson F, Fridden J. Inferior mechanical properties of spastic muscle bundles due to hypertrophic but compromised extracellularmatrix material. *Muscle Nerve* 2003; 28: 464-71.
41. Magid A, Law DJ. Myofibrils bear most of the resting tension in frog skeletal muscle. *Science*. 1985; 230: 1280-2.
42. Olsson MC, Krüger M, Meyer LH, Ahnlund L, Gransberg L, Linke WA, et al. Fiber type-specific increase in passive muscle tension in spinal cord injured subjects with spasticity. *Journal of physiology* 2006; 577: 339-52.
43. Booth CM, Cortina-Borja MJ, Theologis TN. Collagen accumulation in muscles of children with cerebral palsy and correlation with severity of spasticity. *Dev Med Child Neurol* 2001; 43: 314-20.
44. Gracies JM. Pathophysiology of spastic paresis I: Paresis and soft tissue changes. *Muscle Nerve* 2005; 31: 535-51.
45. Lieber R.L, Ward SR. Cellular Mechanisms of Tissue Fibrosis.4.Structural and functional consequences of skeletal muscle fibrosis. *Am J Physiol Cell Physiol* 2013; 305: 241-52.

## Skeletal Muscle Adaptation to Spasticity

Ehsan Ghasemi<sup>1</sup>

### Review Article

#### Abstract

Spasticity, a neurological problem secondary to an upper motor neuron lesion, has a significant effect on skeletal muscle. The upper motor neuron lesions may be secondary to a cerebral vascular accident, head injury, spinal cord injury, or degenerative diseases such as multiple sclerosis, or perinatal brain injuries such as cerebral palsy. Functionality in these patients can be severely compromised but the basic mechanisms underlying these deficits are not clearly understood. In this review we evaluate the current evidence in the literature that suggests that skeletal muscle tissue itself is altered in spastic conditions. Experimental studies were evaluated that included a variety of methods encompassing joint mechanics, tissue mechanics, and muscle morphology.

**Keywords:** Upper motor neuron lesion, Spasticity, Skeletal muscle

**Citation:** Ghasemi E. **Skeletal Muscle Adaptation to Spasticity.** J Res Rehabil Sci 2015; 11(3): 238-44.

Received date: 13/09/2014

Accept date: 29/06/2015

1- PhD Student, Department of Physical Therapy, School of Rehabilitation Sciences, Shahid Beheshti University of Medical Sciences, Tehran AND Department of Physical Therapy, School of Rehabilitation Sciences, Isfahan University of Medical Sciences, Isfahan, Iran

**Corresponding Author:** Ehsan Ghasemi, Email: ehsan\_kowsar@yahoo.com