

بررسی آثار حفاظتی تجویز عصاره ساقه گیاه دم اسب بر دژنراسیون مرکزی ناشی از ضایعه کمپرسیو عصب سیاتیک در نورونهای حرکتی شاخ قدامی نخاع رت

فاطمه قلیزاده نسری.^{*}، محمد رضا نیکروش.^{**}، مرتضی بهنام رسولی.^{*}Ph.D.

علی مقتی.^{*}Ph.D.، فاطمه بهنام رسولی.^{*}M.Sc.

* گروه زیست شناسی دانشکده علوم پایه، دانشگاه فردوسی مشهد

** گروه علوم تشریحی دانشکده پزشکی مشهد

تاریخ وصول: آذرماه ۸۶، تاریخ پذیرش: بهمنماه ۸۶

چکیده

هدف: بررسی آثار تجویز عصاره ساقه گیاه دم اسب در به تعویق انداختن یا جلوگیری از دژنراسیون مرکزی نورونهای حرکتی نخاع مواد و روشها: روش تحقیق حاضر روش تجربی بوده است. برای این منظور از مدل جانوری رت نژاد ویستار استفاده شد و رتهای با ضایعه عصب سیاتیک به یک گروه شم، یک گروه کترول و سه گروه تجربی تقسیم شدند و در نوبتهاي مختلف مورد تزریق داخل صفاقی mg/kg ۱۵ از عصاره این گیاه قرار گرفتند. پس از یک مراقبت یک ماهه، حیوانات با استفاده از فرمالین ۱۰ درصد تحت پروفیوزن قلبی قرار گرفتند و از نخاع ناحیه کمری آنها نمونه برداشده شد و با آماده سازی بافتی، تهیه مقاطع میکروسکوپی و رنگ آمیزی، با استفاده از روش استریولوژیکی (دایسکتور)، دانسیته نورونهای حرکتی آلفا مورد ارزیابی قرار گرفت.

یافته ها: کاهش معنی دار دانسیته تعداد نورونهای آلفا در گروه شم در مقایسه با گروه کترول ($p < 0.001$) و افزایش معنی دار دانسیته تعداد این نورونها در گروههای تجربی در مقایسه با گروه شم ($p < 0.05$) مشاهده شد.

نتیجه گیری: شواهد به دست آمده نمایانگر آن بود که درمان با عصاره گیاه دم اسب احتمالاً دارای آثار ترمیمی مثبت است. بررسی آماری مجموع نورونهای گاما و بینایینی نیز نشان داد که بین هیچ یک از گروهها تفاوت معنی دار وجود ندارد. این آثار ممکن است ناشی از جلوگیری و یا به تاخیر افتادن روند دژنراسیون مرکزی و احتمالاً تسریع در روند ترمیم فیبرهای عصبی مربوط به نورونهای آلفا تلقی شود.

کلید واژه ها: گیاه دم اسب، دژنراسیون مرکزی، نورونهای حرکتی آلفا، رت

آدرس مکاتبه: مشهد، بلوار وکیل آباد مقابل پارک ملت، پردیس دانشگاه، دانشکده پزشکی،
گروه علوم تشریحی

E-mail: Nikravesh@hotmail.com

روند ترمیم بوده است.

مقدمه

نتایج حاصل از تحقیقات به عمل آمده در زمینه ترمیم سیستم عصبی محیطی نشان می‌دهد که عوامل مختلفی بر روند ترمیم موثر هستند که از آن جمله می‌توان به پروتئین‌های نوروتروفیک از قبیل نوروترفین ۳ (NT3)، فاکتور رشد فیبروپلاستی اسیدی مشتق شده از مغز (BDNF)، فاکتور رشد فیبروپلاستی اسیدی (aFGF) و فاکتور رشد عصبی (NGF) اشاره نمود [۱]. در این رابطه چنین به نظر می‌رسد که از محرکهای طبیعی دیگری از جمله عصاره گیاه دم اسب نیز بتوان در تقلیل ضایعات عصبی استفاده نمود. دم اسب (*Equisetum arvense*) از گیاهان بی‌گل و نهانزادان آوندی چند ساله است که برای قرنها به عنوان یک داروی التیام دهنده شناخته شده است و در طب سنتی از آن برای التیام پی‌ها و رباطها استفاده می‌شود [۲]. ابوعلی سینا در کتاب قانون در مورد گیاه دم اسب می‌گوید «این گیاه در شفا دادن قرحة و زخم شگفت آور است و اگر در زخم عصبی هم باشد آنرا شفا دهد» [۳].

در مرحله بعد حیوانات به ۵ گروه ۶ تایی شامل یک گروه کنترل، یک گروه شم و سه گروه تجربی تقسیم شدند و همه آنها (جز گروه کنترل) تحت کمپرسیون عصب سیاتیک قرار گرفتند. گروههای تجربی، به ترتیب ۳ و ۶ و ۹ نوبت عصاره گیاه دم اسب به مقدار 15 mg/kg دریافت کردند که به صورت داخل صفاقی انجام گرفت. اولین تزریق بلافارسله بعد از کمپرسیون عصب سیاتیک صورت گرفت و سایر تزریقات، هر ۷۲ ساعت یکبار تکرار شد اما در مورد گروه شم تزریقی انجام نگرفت.

گیاه دم اسب از باغ گیاه شناسی نوشهر جمع آوری و پس از انتقال به آزمایشگاه، ساقه‌ها و برگهای گیاه جدا و پس از خشک شدن به صورت پودر در آورده شد. برای اندازه گیری میزان ماده خشک موجود در عصاره از ۵ گرم پودر ساقه دم اسب به روش جوشاندن (پودر محلول در آب) عصاره گیری و میزان ماده خشک موجود در آن معادل 5 mg/cc محاسبه شد. جراحی حیوانات تحت بیهوشی عمیق ناشی از تزریق داخل صفاقی (90 mg/kg) کتامین و (7 mg/kg) رامپون انجام شد. پس از بیهوشی، در پوست ران برشی به طول ۱ cm ایجاد و پس از کنار زدن عضلات در عمق این ناحیه، عصب سیاتیک آشکار شد. برای اعمال کمپرسیون عصب از پنس قفل دار

میکرومتری نیز عکس گرفته شد و سپس از روی میزان بزرگ شدن مقیاس آن، بزرگنمایی مجموع میکروسکوپ و دوربین محاسبه شد.

روش شمارش نورونها

در این تحقیق برای نمونه برداری از برشها از روش نمونه برداری سیستماتیک تصادفی و برای شمارش ذرات که همان نورونهای حرکتی هستند از روش دایسکتور استفاده شد.

دایسکتور شامل دو برش موازی است که با فاصله مشخص از یکدیگر قرار گرفته اند و ذرات واقع در درون کادر نمونه برداری واقع روی برش مرجع به شرطی شمارش می‌شوند که اثرباری از آن ذرات در کادر نمونه برداری واقع بر برش دوم نباشد به عبارت دیگر یعنی نوک ذره در فضای بین دو برش قرار گرفته باشد ولی اگر مقطع ذره در هر دو برش دیده شود، در شمارش محسوب نمی‌شود (شکل ۲). بدین ترتیب چون در روش دایسکتور فقط نوک ذرات شمارش می‌شوند شناسن شمارش برای همه ذرات (چه بزرگ و چه کوچک) برابر است. در دایسکتور فاصله بین دو برش باید از اندازه کوچکترین ذره مورد شمارش کمتر باشد، در غیر این صورت ممکن است ذره در فاصله بین دو برش قرار گیرد و در نتیجه شمارش به حساب نیاید.

برای محاسبه دانسیته تعداد (Nv :numerical density) نورونهای حرکتی آلفا از فرمول زیر استفاده شد.

$$Nv = \frac{\sum Q}{\sum frame \times V disector}$$

در این فرمول $\sum Q$ مجموع نورونهای شمارش شده در یک نمونه، $\sum frame$ مجموع دفعات نمونه برداری (تعداد کادرهای نمونه برداری استفاده شده)، $V_{disector}$ حجم فضای نمونه برداری شده که خود برابر با A_{framer} (مساحت کادر نمونه برداری) ضرب در فاصله بین دو برش است [۱۲]. در این

ساده استفاده شد و عصب سیاتیک به مدت ۳۰ ثانیه تحت کمپرسیون قرار گرفت. روش اعمال کمپرسیون در همه رتها یکسان و از پنس قفل دار واحدی استفاده شد. پس از کمپرسیون عصب در محل طبیعی خود قرار گرفت و لبه‌های زخم به وسیله کلیپس مخصوص بخیه زده شد و محل ضداعفونی شد. در جریان عمل جراحی و پس از آن تا موقع به هوش آمدن حیوان برای گرم نگهداشتن از پتسوی برقی استفاده شد.

نحوه نمونه برداری و آماده سازی بافتی

پس از پایان دوره آزمایش (یک ماه) و پروفیوژن قلبی با فرمالین ۱۰ درصد و برداشتن احشاء شکمی و قفسه سینه، در دو طرف ستون مهره‌ها (در محل پایه مهره‌ها) برای آشکار شدن نخاع مبادرت به ایجاد برش طولی شد. قبل از خارج کردن نخاع از درون کanal ستون مهره‌ها، مسیر عصب سیاتیک نیز دنبال شد تا محل ورود آن به نخاع مشخص شود. پس از آن با بالا آوردن نخاع و قطع رشته متصل به آن، نخاع ناحیه مهره‌های ۲ تا ۵ کمری همراه با ریشه‌های عصب سیاتیک از کanal ستون مهره‌ها خارج و به ظرف محتوی ثبیت کننده منتقل شد.

پس از مرحله ثبیت و انجام مراحل پاساژ بافتی، قالب گیری نمونه‌ها، مقاطع میکروسکوپی سریال به صورت عرضی و با ضخامت ۷ میکرون تهیه و از برشها، به روش تصادفی و سیستماتیک نمونه برداری شد.

پس از آن برشها با رنگ آبی تولوئیدین (رنگ آمیزی اختصاصی اجسام نیسل) رنگ آمیزی شدند [۱۲].

پس از اتمام مراحل رنگ آمیزی، لامهای مربوط به هر نمونه به ترتیب شماره مرتب شده و از شاخ قدامی ماده خاکستری نخاع به وسیله دوربین میکروسکوپی دیجیتال-OLYMPUS-DP12 عکسبرداری شد. برای تعیین میزان بزرگنمایی از لام

Archive of SID

دم اسب) و گروه تجربی ۳ (دریافت کننده ۹ نوبت عصاره گیاه دم اسب) نسبت به گروه شم به طور معنی دار بالاتر است ($P < 0.01$). این یافته‌ها همچنین نشان می‌دهد که بین دانسیته نورونهای حرکتی آلفا در گروه تجربی ۱ و ۲ و ۳ و گروه کنترل تفاوتی معنی دار وجود دارد. از سوی دیگر مقایسه گروه تجربی ۱ (دریافت کننده ۳ نوبت عصاره گیاه دم اسب) با گروه شم و گروه تجربی ۲ تفاوت معنی داری را نشان نمی‌دهد. به عبارت دیگر تعداد نورونهای حرکتی آلفا در گروه تجربی ۱ در حد وسط گروه شم و گروه تجربی ۲ قرار دارد. بر اساس نتایج حاصل از شمارش نورونهای آلفا، و مجموع نورونهای گاما و بینایینی در شاخ قدامی نخاع وبا در نظر گرفتن A frame و فاصله بین دو برش، دانسیته تعداد (Nv) محاسبه گردید (نتایج حاصل از مقایسه گروه‌ها به صورت نمودار ارائه شده است).

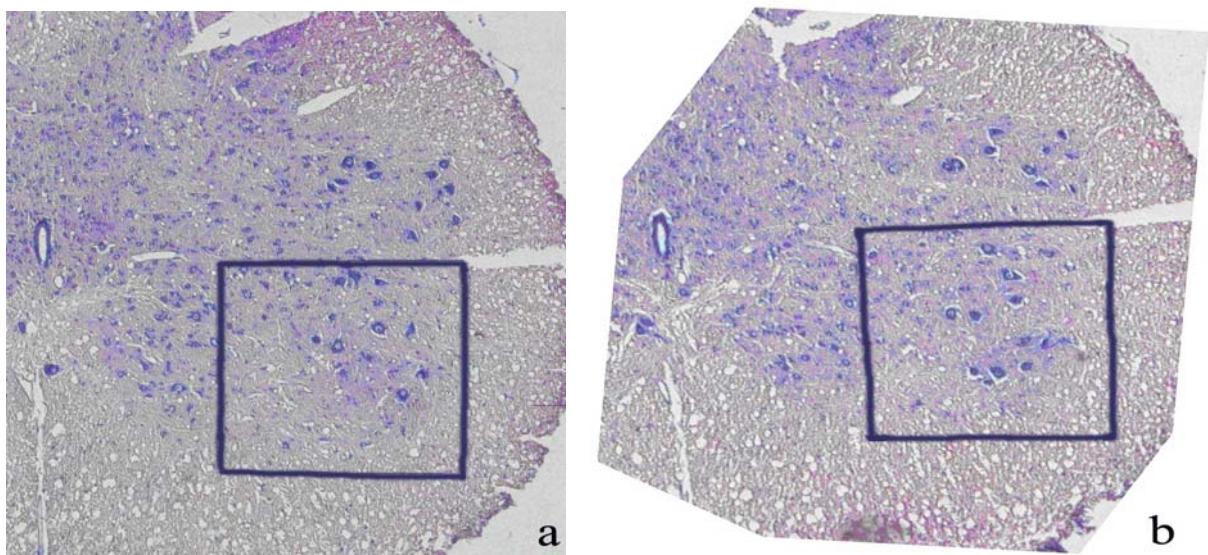
مطالعه معیار تفکیک نورونها، اندازه آنها بود. بدین ترتیب که نورونهای با اندازه ۲۵ میکرون و بزرگتر را نورونهای آلفا و نورونهای کمتر از ۲۵ میکرون نورونهای گاما و بینایینی شمرده شدند [۱۳].

آنالیز داده‌ها

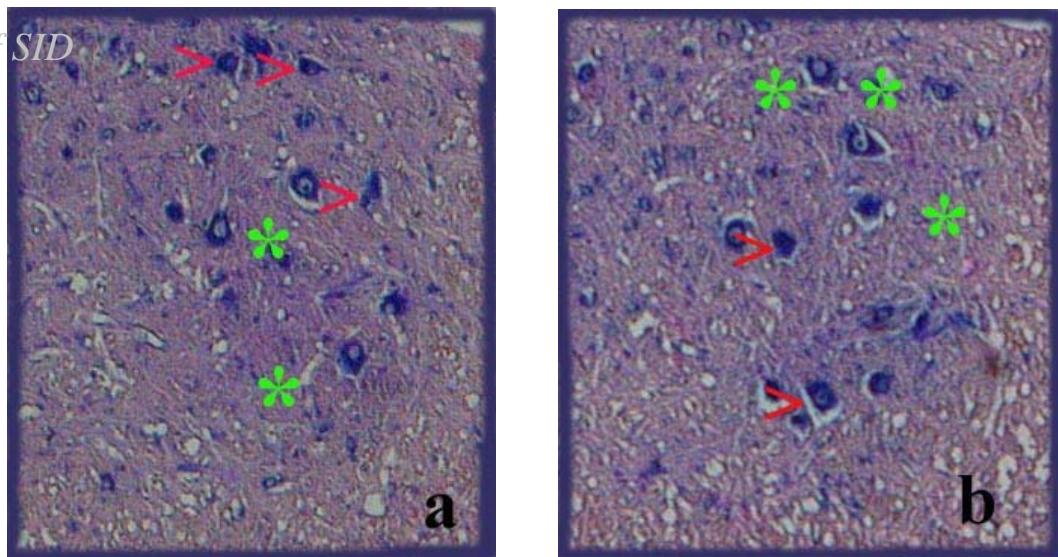
برای آنالیز داده‌ها از برنامه آماری JMP استفاده شد و داده‌های بافتی به دست آمده در گروه‌های مختلف با یکدیگر مقایسه شدند.

یافته‌ها

مقایسه آماری دانسیته نورونهای حرکتی آلفا بین گروه شم و گروه کنترل با گروه‌های تجربی نشان داد که تراکم این نورونها در گروه تجربی ۲ (دریافت کننده ۶ نوبت عصاره گیاه



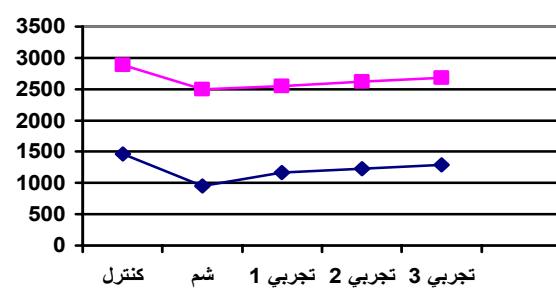
شکل ۱. شماره‌های a و b، دو مقطع متوازی از نخاع ناحیه کمری با فاصله ۱۴ میکرون از یکدیگر هستند. مربع نشان داده شده در هر شکل نمایانگر کادر نمونه برداری در تکنیک دایسکتور است. جایگاه کادر نمونه برداری بر روی برش a بصورت رنده و در برش b جایگاه آن مطابق با برش a تنظیم شده است (رنگ آمیزی: آبی تولوئیدین، بزرگنمایی $\times 40$).



شکل ۲. فضای دورن چهارچوب نمونه برداری در شکل ۱ با بزرگنمایی بیشتر، (برگنمایی: $\times 3400$) نشان داده شده است. در روش دایسکتور که امکان شمارش ذرات در فضای سه بعدی را فراهم می سازد حجم نمونه برداری شده برابر است با مساحت کادر نمونه برداری ضرب در عمق نمونه که برابر با ۱۴ میکروم است. علامت (*) نشانگر مکان ذرات شمارش شده و (>) نورونهای حرکتی آلفا هستند. برای اطلاع دقیق تر از نحوه شمارش نورونها به متن مراجعه شود.

می کند [۳]. در ارتباط با آثار ترمیمی گیاه دم اسب می توان به دو ویژگی درمانی گیاه دم اسب اشاره کرد.
اول اینکه عصاره گیاه دم اسب محتوی دو ترکیب شیمیایی لوتیلین (Luteolin) و اونیلین (Onolin) است. این دو ترکیب علاوه بر آنکه دارای اثر محافظت کبدی است، جستجوگرهای قوی سوپراکساید و رادیکالهای آزاد نیز می باشد. از اینرو گیاه دم اسب دارای خاصیت آنتی اکسیدانی است و علاوه بر دو ترکیب فوق، ترکیباتی مانند انواع فلاونوئیدها، استریول پیرون گلیکوزیدها (styrolpyrone glycosides) و استرها اسید کافیک (caffeic acid esters) و ایزوکورسیترین (Isoquercitrin) نیز در خاصیت آنتی اکسیدانی آن موثر هستند [۵ و ۶].

دوم اینکه گیاه دم اسب را می توان در زمرة غنی ترین منابع آلی سیلیس قرار داد. اهمیت سیلیسیم در فرآیند ستز و رسوب کلائز است. کلائز یکی از عناصر و عوامل ضروری برای پیشبرد روند ترمیم زخم ها و جراحات ها است. کلائز



نمودار ۱. نمودار فوقانی مربوط به تغییرات دانسیته نورونهای آلفا و نمودار تحتانی مربوط به نورونهای حرکتی گاما و بینایینی نخاع است که پس از گذشت یک ماه از ایجاد کمپرسیون عصب سیاتیک در گروههای مختلف نشان داده شده است. در این حالت محور عمودی تعداد شمارش نورونهای مختلف را در واحد حجم (mm^3) نشان می دهد.

بیان

ابوعلی سینا در کتاب قانون در مورد گیاه دم اسب می گوید: آثار این گیاه و عصاره اش، در شفا دادن قرحة و زخم شگفت آور است و اگر در زخم عصبی وجود داشته باشد آنرا شفا می دهد و مالیدن ضماد آن، گستاخی درون ماهیچه را درمان

Archive of SID
ضایعات اعصاب محیطی در نظر گرفت. در همین رابطه نشان داده شده است که دو هفته پس از وقوع آسیب در ۸۰درصد نورونهای حرکتی شاخ شکمی نخاع رت تغییرات دژنراتیو و مرگ سلولی مشاهده می شود [۱۷]. اینگونه تغییرات که به احتمال زیاد ناشی از اختلال در حمل اکسونی رو به عقب (رتروگرد) است شامل کروماتولیز، تجمع نوروفیلامنهای فسفریله شده و از دست رفتن فوتیپ طبیعی سلول است [۱۷]. در این رابطه نتایج حاصل از گزارش دیگری حاکی از آنست که قطع عصب سیاتیک موجب تخریب ۱۵ تا ۳۰ درصد سلول‌ها می شود [۱۸].

نتیجه مقایسه آماری دانسیته نورونهای حرکتی آلفا بین گروه شم و گروه کترل از یک طرف و گروههای تجربی از طرف دیگر نشان می دهد که دانسیته نورونهای حرکتی آلفا در گروه تجربی ۲ و گروه تجربی ۳ نسبت به گروه شم به طور معنی دار بالاتر است. این یافته بیانگر آثار مثبت تجویز عصاره در جلوگیری از دژنراسیون مرکزی نورونهای حرکتی آلفاست. بین دانسیته تعداد نورونهای حرکتی آلفا در گروه تجربی ۱ و گروه شم تفاوت معنی دار مشاهده نشد در حالیکه این تفاوت در مقایسه این دو گروه با گروه کترل کاملاً معنی دار است. مقایسه نورونهای حرکتی گروه تجربی ۱ با سایر گروههای تجربی و تفاوت معنی داری آن نیز نشانگر این موضوع است که تجویز ۳ فقط نوبت عصاره گیاه دم اسب در محافظت و بهبود نورونی تاثیر چندانی نداشته است. این یافته احتمالاً گویای آن است که بین دوز تجویز شده عصاره و آثار آن در جلوگیری از دژنراسیون مرکزی رابطه مثبتی وجود دارد و با افزایش دوز آثار حفاظتی عصاره نیز بیشتر می شود. از آنجا که عصاره ساقه گیاه دم اسب به صورت خام و تخلیص نشده مورد استفاده قرار گرفته و از اینرو حاوی ترکیبات و عناصر مختلفی است. با توجه به نتایج حاصل از آزمایش فوق می توان چنین استدلال کرد که برخی ترکیبات موجود در عصاره گیاه

یکی از ترکیبات مهم ماتریکس خارج سلولی است و در طی ترمیم ضایعات بافتی از جمله ترمیم اعصاب ضایعه دیده، بستری مناسب برای مهاجرت و اتصال سلولهای شوان و زوائد نورونی در سیناپس‌های عصبی فراهم می کند [۱۴].

در این رابطه نتایج حاصل از کاربرد لوله‌های سیلیکونی نیز نقش مثبت سیلیسیم در ترمیم ضایعات را مورد تأیید قرار می دهد. کاربرد این لوله‌ها برای ترمیم اعصاب ضایعه دیده حاکی از نقش مثبت این لوله‌ها در روند ترمیم است بطوريکه فيبرهای حرکتی از این طریق بهتر ترمیم می شوند و ارتباطات عملکردی مجدد را سریعتر برقرار می کنند [۱۵].

بر اساس یافته‌های فوق و از آنجا که متعاقب کمپرسیون عصب، مواد مختلف و از جمله رادیکالهای آزاد از بافت آسیب دیده آزاد می شود و تجمع رادیکالهای آزاد سبب آسیبهای ثانویه بافت آسیب دیده و حتی مرگ سلول‌ها می شود بنابراین، درمان بافت با مواد آنتی اکسیدان می تواند از بروز آسیبهای ثانویه و احتمالاً مرگ نورونی جلوگیری کند [۱۶].

پژوهش حاضر بطور عمده بر پایه آثار حفاظتی عصاره ساقه گیاه دم اسب بر جلوگیری از دژنراسیون مرکزی که خود می تواند ناشی از افزایش میزان رادیکالهای آزاد باشد، طراحی و به مورد اجرا گذاشته شد. نتایج حاصل از مقایسه آماری یافته‌های مربوط به آثار تجویز عصاره ساقه گیاه دم اسب در جلوگیری از وقوع دژنراسیون مرکزی نورونهای حرکتی شاخ قدامی ماده خاکستری نخاع حاکی از آنست که بین دانسیته نورونهای حرکتی در گروه کترل و گروه شم تفاوت معنی داری وجود دارد. این تفاوت نشان می دهد که کمپرسیون عصب سیاتیک موجب کاهش معنی دار دانسیته نورونهای حرکتی آلفا در شاخ قدامی ماده خاکستری نخاع می شود. کاهش دانسیته نورونهای حرکتی آلفا را می توان به عنوان معیاری برای ارزیابی میزان دژنراسیون مرکزی ناشی از

نورون حرکتی آلفا اطلاعات ورودی کافی در بافت نخواهد
Archive of SID
کرد.

دوم اینکه قطع فیزیولوژیک اکسون نورونهای حرکتی آلفا موجب عدم دریافت عوامل تروفیک (به عنوان سیگنالهای شیمیایی) به جسم سلولی نورونهای حرکتی آلفا می‌شود و عدم دریافت عوامل تروفیک خود می‌تواند متوجه به مرگ نورونی شود.

بررسی آماری مجموع نورونهای گاما و بینایینی نیز نشان داد که بین هیچیک از گروههای تجربی با گروه کنترل تفاوت معنی دار وجود ندارد و فقط گروه شم که از دریافت عصاره محروم مانده است دچار کاهش نورونی چشمگیری شده است. این آثار ممکن است ناشی از جلوگیری و یا به تاخیر افتدن روند دژنراسیون مرکزی و احتمالاً تسریع در روند ترمیم فیبرهای عصبی مربوط به نورونهای آلفا تلقی شود که با تاثیر عصاره گیاه دم اسب فراهم می‌گردد..

تقدیر و تشکر

بدین وسیله از مسئولان آزمایشگاه بافت شناسی دانشکده علوم پایه دانشگاه فردوسی مشهد و همه عزیزانی که ما را در اجرای این پژوهه یاری کردند به ویژه آقایان بصیری و نخعی تشکر و قدردانی می‌شود.

References

- Craig M, Jackson A.** Research for the Cure in Spinal Cord Injury. Spinal Cord Injury Information Network. 2002; 4(1) 20-8.
- میرحیدری. معارف گیاهی کاربرد گیاهان در پیش گیری و درمان بیماریها، دفتر نشر فرهنگ اسلامی، تهران، ۱۳۷۲، صفحات ۴۹۴-۴۹۸
- ابو علی سینا. حسین. قانون در طب، انتشارات سروش، تهران، ترجمه عبدالرحمن شرفکندي، ۱۳۶۲، صفحه ۳۸۲
- Dos Santos J, Monte H, Blanco M, Do Nascimento V, Maia D, Leal, Cognitive**

دم اسب، احتمالاً موجب توقف و یا کندی روند دژنراسیون مرکزی شده اند. در ارتباط با مکانیزم احتمالی دژنراسیون آلفا که به طور طبیعی از طریق فیبرهای حسی دریافت می‌شوند. در این رابطه باید گفت که نورونهای حسی $A\alpha$ می‌توانند هم به طور مستقیم و هم غیر مستقیم نورونهای حرکتی آلفا را تحت تاثیر قرار دهند. این نورون‌ها سیگنالهای حسی را از عضله به ریشه خلفی نخاع منتقل می‌کنند. هر سیگنال حسی پس از ورود به نخاع در دو مسیر جداگانه سیر می‌کند. یک شاخه از آن یا با واسطه نورونهای بینایینی یا بدون واسطه و مستقیم با نورونهای حرکتی آلفا سیناپس می‌دهد. شاخه دیگر در مسیرهای بالارو به سمت مغز می‌رود و در نهایت به قشر حسی پیکری می‌رسد. اطلاعات حسی پس از پردازش در قشر حسی پیکری به قشر حرکتی رله می‌شوند و در آنجا موجب صدور ایمپالس عصبی می‌شوند که این ایمپالس در مسیرهای پائین رو به سوی نخاع سیر می‌کند و در نهایت نورون حرکتی آلفا را تحت تاثیر قرار می‌دهد [۱۹]. بنابراین اگر عصب سیناتیک که عصبی مختلط است و دارای فیبرهای حسی و حرکتی قطعه میلین دار است تحت کمپرسیون قرار گیرد فیبر حسی $A\alpha$ نیز آسیب می‌بینند و

enhancement in aged rats after chronic administration of Equisetum arvense L. with demonstrated antioxidant properties in vitro. Pharmacol Biochem Behav 2005; 81(3): 593-600.

- Oh H, Kim D, Cho J, Kim Y.** Hepatoprotective and free radical scavenging activities of phenolic petrosins and flavonoids isolated from Equisetum arvense. J Ethnopharmacol 2004; 95: 421-4.
- Stajner D, Popovic BM, Boza P.** Free radical scavenging activity of three Equisetum species

from Fruska gora mountain. Fitoterapia 2006; 77: 601-4.

7. **Dos Santos J, Blanco M, Do Monte F, Russi M, Lanziotti V, Leal L, et al.** Sedative and anticonvulsant effects of hydroalcoholic extract of *Equisetum arvense*. Fitoterapia 2005; 76(6): 508-13.
8. **Monte F, Dos Santos J, Russi M, Lanziotti V, Almeida M, Luzia K, et al.** Antinociceptive and anti inflammatory properties of the hydroalcoholic extract of stems from *Equisetum arvense* L. in mice. Pharmacol Res 2004; 49: 239-43.
9. **Ody P.** Simple Healing with Herbs. Octopus publishing. London, 1999; p. 160.
10. **Derrida M, Hair Replacement.** *Equisetum equisetum: silicic acid 7%*. Quality Assurance Program for Hair Transplant, TSE Publishing. 2002, pp1-9.
11. **Derrida M** .what is horsetail (*equisetum arvense*) and it,s super function?. Quality Assurance Program for Hair Transplant & Hair Replacement, TSE Publishing. 2003, pp10-5.
12. **Behnam-Rasouli M , Nikravesh MR, Mahdavi Shahri N, Tehranipour M.** Post operative time effects after sciatic nerve crush on the number of alpha motoneurens, using a stereological counting method (dissector). Ir Biomed J 2000; 4(1):45-9.

13. **Williamms PL, Warwick R.** Gray,s Anatomy. Long man group limited , Landon, 1980, pp 386, 1213.
14. **Rummel L, Gupta R,** Peripheral nerve repair: a review Current Opinion in Orthopaedics. Operative tech orghop 2004; 15: 215-9.
15. **Zhao Q, Drott J, Laurell T, Wallman L, Lindström k.** Rat sciatic nerve regeneration through a micromachined silicon chip. Biomaterials 1997; 18(1): 75-80.
16. **Xu W, Chi L, Xu R, Ke Y, Luo C.** Increased production of reactive oxygen species contributes to motor neuron death in a compression mouse model of spinal cord injury. Spinal Cord 2005; 43: 204-213.
17. **Koliatsos V, Price W, Pardo C , Price D.** Ventral root avulsion: an experimental model of death of adult motor neurons. J Comp Neurol 1994; 342(1): 35-44.
18. **Arvidsson J, Ygge J, Grant G.** Cell loss in lumbar dorsal root ganglia and transganglionic degeneration after sciatic nerve resection in the rat. Brain Res 1996; 372: 15-21.
19. **Guyton A, Hall J.** Textbook of medical physiology, 11th ed, Elsevier-Saunders, Philadelphia. 2006, pp 604,707-8.