

بررسی بیان تغییرات ژن *NT3* پس از کمپرسیون عصب سیاتیک رت در حضور عصاره هیدروالکلی چای کوهی

فریبا قاسم‌زاده^۱، مریم طهرانی‌پور^{۲*}، خدیجه نژاد شاهرخ‌آبادی^۳

مقاله پژوهشی

مقدمه: فاکتورهای نوروتروفیک بیانشان در پاسخ به آسیب عصب تغییر می‌یابد. گیاه *Stachyslavandulifolia* از خانواده لامیناسه می‌باشد و از آنجا که چای کوهی دارای اثرات آنتی‌اکسیدانی و ضدالتهابی است لذا این پژوهش با هدف تعیین اثرات عصاره هیدروالکلی چای کوهی و تأثیر آن بر روی میزان بیان ژن *NT3* پس از کمپرسیون عصب سیاتیک در رت انجام شده است.

روش بررسی: در این مطالعه تجربی ابتدا عصاره هیدروالکلی از سرشاخه‌های گیاه چای کوهی با روش سوکسله تهیه شد. سپس تعداد ۳۶ رأس رت نر نژاد ویستار با وزن ۲۵۰-۳۰۰ گرم به صورت تصادفی به ۹ گروه ۴تایی شامل گروه‌های کنترل، کمپرسیون (روزهای ۱، ۷، ۱۴ و ۲۱) و تیمار (روزهای ۱، ۷، ۱۴ و ۲۸) تقسیم شدند. گروه‌های تیمار با دوز ۷۵mg/kg هیدروالکلی چای کوهی تیمار شدند در گروه کنترل تزریق سرم فیزیولوژی جهت ایجاد استرس انجام شد. در گروه‌های کمپرسیون و گروه‌های تیمار عصب سیاتیک پای راست به مدت ۶۰ ثانیه تحت کمپرسیون قرار گرفت. اولین تزریق عصاره در گروه‌های تیمار به صورت داخل صفاقی بلافاصله بعد از کمپرسیون عصب و دومین تزریق ۷ روز بعد انجام شد. سپس از نخاع ناحیه کمری در روزهای ۱، ۷، ۱۴ و ۲۸ در گروه‌های کمپرسیون و تیمار نمونه‌برداری گردید و از قطعات نخاعی نمونه‌برداری شده Total RNA استخراج و cDNA سنتز گردید و سپس بررسی تغییرات بیان ژن *NT3* در نمونه‌های بدون تیمار و تیمار با عصاره هیدروالکلی انجام شد. برای آنالیز آماری داده‌ها از نرم‌افزار MxPro و آزمون Anova با سطح معنی‌داری $p > 0.05$ استفاده شد و برای رسم نمودارها از نرم‌افزار Excel استفاده گردید.

نتایج: نتایج نشان داد که میزان بیان ژن *NT3* در گروه کمپرسیون و تیمار نسبت به شاهد افزایش معناداری داشته است ($p < 0.001$). اما کاهش بیان ژن *NT3* در گروه تیمار نسبت به کمپرسیون مشاهده شد.

نتیجه‌گیری: به نظر می‌رسد که عصاره هیدروالکلی سرشاخه‌های گیاه *Stachyslavandulifolia* بر بیان ژن *NT3* تأثیر نداشته است.

واژه‌های کلیدی: *Stachyslavandulifolia*، تخریب و ترمیم عصب سیاتیک، ژن *NT3*

ارجاع: قاسم‌زاده فریبا، طهرانی‌پور مریم، نژاد شاهرخ‌آبادی خدیجه. بررسی بیان تغییرات ژن *NT3* پس از کمپرسیون عصب سیاتیک رت در حضور عصاره هیدروالکلی چای کوهی. مجله علمی پژوهشی دانشگاه علوم پزشکی شهید صدوقی یزد ۱۳۹۸؛ ۲۷ (۱۰): ۴۰-۱۹۲۴.

۱- دانشجوی کارشناسی ارشد فیزیولوژی جانوری، گروه زیست شناسی، واحد مشهد، دانشگاه آزاد اسلامی، مشهد، ایران

۲- دانشیار، دکترای تخصصی فیزیولوژی جانوری، گروه زیست شناسی، واحد مشهد، دانشگاه آزاد اسلامی، مشهد، ایران

۳- استادیار، دکتری تخصصی ژنتیک ملکولی، گروه زیست شناسی، واحد مشهد، دانشگاه آزاد اسلامی، مشهد، ایران

* (نویسنده مسئول): تلفن: ۰۹۱۵۵۱۱۰۳۷۰، پست الکترونیکی: maryam_tehrani@msdiau.ac، صندوق پستی: ۹۱۷۳۵۴۱۳

می‌باشند و در پستانداران ارتولوژی ندارند. این گونه فاکتورها می‌توانند از طریق حمایت و تحریک سلول‌های آسیب دیده منجر به رشد اکسونی در الیاف ضایعه دیده شوند (۵). در شرایط قطع عصب چنانچه بتوان از فاکتورهای تروفیک به‌صورت اگزوژن استفاده نمود نورون‌های ضایعه دیده با برخورداری از این حمایت تروفیکی زنده می‌مانند و پدیده‌ی ترمیم اکسونی خود را ادامه می‌دهند (۶). فاکتورهای تغذیه‌کننده عصبی، زنده ماندن، رشد، شکل نورون و تولید پروتئین‌ها را در نورون تنظیم می‌نمایند و از مرگ سلولی پیشگیری می‌کنند. نوروگلین اولین فاکتور تغذیه‌کننده عصبی است که حدود پنجاه سال پیش کشف گردیده است (۷). تعدادی از فاکتورهای تروفیک مفید عبارتند از: فاکتور رشد عصبی، فاکتور رشد شبه انسولینی، فاکتور رشد مشتق از پلاکت، اینترلوکین Interleukin و هورمون‌های جنسی همانند تستوسترون و پروژسترون. تعدادی از این فاکتورها جهت زنده ماندن نورون‌ها و تعدادی جهت تسریع در جوانه زدن و طویل شدن اکسون اهمیت دارند. اگرچه فاکتورهای رشد زیادی در دژنراسیون عصب مؤثر هستند ولی استفاده توأم از آن‌ها می‌تواند در تقویت دژنراسیون مفید باشد (۸).

فاکتور رشد عصب NT₃ معمولاً در اعصاب سالم در سطح پایینی بیان می‌شوند ولی در پاسخ به آسیب عصبی بیان NT₃ در سلول‌های شوان افزایش می‌یابد. افزایش رشد و تکثیر سلول‌های شوان در بخش دیستال به‌منظور آماده‌سازی برای دریافت اکسونی که در حال زایش و ترمیم می‌باشد تحت تأثیر این فاکتور می‌باشد. NT₃ نه فقط نقش تغذیه‌ای بلکه نقش هدایت‌کننده نیز دارد. سلول‌های شوان دستجاتی از بونگتر را در مکان آسیب تشکیل می‌دهند و رسپتورهای NT₃ به‌عنوان یک فاکتور راهنما برای آکسون در حال ترمیم عمل می‌نمایند. NT₃ متصل به‌رسپتورهایی که بر روی سلول‌های شوان قرار دارند نورون‌های در حال رشدی را ایجاد می‌نمایند که به یک فاکتور تغذیه‌ای برای افزایش بیشتر رشد و ترمیم متصل می‌شوند (۹). وجود NT₃ برای بقاء و حفظ نورون‌های سمپاتیکی مهم می‌باشد بدون آن نورون‌ها دچار مرگ

تاریخچه نوروتروفین‌ها در پستانداران، در سال ۱۹۵۰ با کشف فاکتور رشد عصب (NGF) Nerve Growth Factor به عنوان یک فاکتور ضروری برای رشد آکسونی آغاز شد و ۳۰ سال بعد انواع دیگر آن‌ها، شامل عامل عصبی تغذیه‌ای مشتق از مغز (BDNF)، NT-3 و NT-4/5 کشف شدند. با گذشت زمان و انجام تحقیقات بیشتر به دو فاکتور دیگر NT-6 و NT-7 پی بردند که در مغز پستانداران ترشح نمی‌شوند (۱). بیان نوروتروفین‌ها، در مغز پستانداران در طی رشد و به‌وسیله فعالیت‌های نورونی تنظیم می‌شود. در بین نوروتروفین‌ها بیشترین بیان NT-3 در دوره قبل از تولد و در هیپوکامپ، مخچه و نئوکورتکس می‌باشد. در حالی که بیان BDNF در آغاز تولد کم است و با افزایش سن تا بزرگسالی، افزایش می‌یابد. بیان NGF در هیپوکامپ، طی دوران رشد بعد از تولد نیز مشابه با BDNF است، در حالی که در نواحی دیگر مغز، بیان NGF، تغییرات اندکی را در دوران رشد بعد از تولد نشان می‌دهد. بیان NT-4/5 نیز در دوران بعد از تولد در هیپوکامپ، مخچه و نئوکورتکس صورت می‌پذیرد و تا بزرگسالی ادامه می‌یابد (۲). نوروتروفین‌ها خانواده‌ای از فاکتورهای رشد عصبی هستند که در رشد و ترمیم و بازسازی و نهایتاً بقای بافت عصبی نقش مهمی را ایفا می‌کنند. از آنجایی که نوروتروفین‌ها ابتدا توسط متخصصین علوم اعصاب شناسایی شدند بیشترین عملکردشان بر روی دستگاه عصبی مطالعه شده است (۳). اثرات ناشی از نوروتروفی‌ها به‌واسطه پیوند آن‌ها با گیرنده‌های خاص با کشش بالا (گیرنده‌های کیناز تیروزین) و با گیرنده‌های کشش پایین ایجاد می‌شود. شواهد نشان می‌دهد که این پروتئین‌ها به‌صورت اورتودرومیک نیز منتقل می‌شود و پس از انتشار آن با پایانه‌های اکسون بر روی سلول‌های پس سیناپسی اثر می‌گذارند، به‌علاوه در تعدیل سریع فعالیت الکتریکی و سیناپسی نورونی نیز شرکت دارند (۴).

خانواده نوروتروفین‌ها از چهار عضو تشکیل شده که شامل (BDNF, NGF, NT₃, NT_{4/5}) می‌باشد. نوروتروفین‌های دیگری هم مانند NT₆ / NT₇ شناسایی شده‌اند که محدود به ماهی‌ها

دیسمنوره شود (۱۳). دکتر سیما نصری و همکارانش در سال ۱۳۸۹ طی تحقیقاتی به بررسی اثرات ضد دردی و ضد التهابی عصاره هیدروالکلی سرشاخه‌های چای کوهی در موش‌های سوری‌نر پرداختند و نتیجه گرفتند این عصاره می‌تواند در موش‌های نر دارای اثرات ضد التهابی باشد (۱۴). خواص ضد دردی و ضد التهابی چای کوهی منجر به مشاهده خواص درمانی مشابه یا قوی‌تر از داروهای ضد التهابی غیراستروئیدی گردیده است و عصاره این گیاه بر هر دو فاز حاد و مزمن درد دارای اثرات مناسب می‌باشد. وجود ترکیبات فلاونوئیدی و ایریدوئیدی مسئول اثرات ضد دردی و ضد التهابی این گیاه می‌باشد (۱۵).

درد سیاتیکی باعث ایجاد یک نوع درد مزمن در قسمت انتهایی و میانی ران و پاها می‌شود و همچنین موجب ناراحتی‌های زیاد و در برخی موارد باعث ناتوانی در راه رفتن افراد می‌شود، زیرا درد آن بسیار زیاد است و در نتیجه التهاب ایجاد می‌کند. درمان‌ها با داروهای شیمیایی اثرات جانبی فراوانی را به همراه دارند، از طرف دیگر، گیاهان دارویی با داشتن عناصر معدنی و فاکتورها و ریزمغذی‌ها می‌توانند التهاب را در عصب سیاتیک کاهش دهند که باعث کاهش درد و آرامش می‌شوند، و این رایج‌ترین دلایلی است که درمان‌های طبیعی را بهترین راه‌حل درمان درد عصب سیاتیک می‌کند، و اثرات آن به صورت طولانی‌مدت است و دارای اثرات جانبی کمی است اما برای استفاده از داروهای طبیعی نیز باید با پزشک متخصص مشورت شود (۱۶). وجود گیاهان در طبیعت یکی از نعمت‌های بزرگ الهی محسوب می‌شود. سابقه درمان بیماری‌ها با گیاهان دارویی به قدمت تاریخ زیست انسان بر روی کره زمین است و انسان به کمک گیاهان دارویی خود را درمان کرده و می‌کند. انسان تنها با داروهای شیمیایی درمان نمی‌شود بلکه همه عوامل طبیعی نقش درمان را دارند و دارو نهایتاً نقش پیشگیری را در برابر بیماری‌ها ایفا می‌کند. گیاهان دارویی برخلاف داروهای شیمیایی اثرات جانبی ندارند و میزان تأثیر آن‌ها بر بدن انسان به مراتب بیشتر از داروهای شیمیایی است. چای کوهی با نام علمی *Stachyslavandulifolia* گیاهی از تیره

برنامه‌ریزی شده می‌شوند اما فاکتور رشد عصب باعث رشد اکسونی می‌شود (۱۰). مطالعات نشان می‌دهد که NT₃ باعث انشعاب و طولیل شدن اکسون می‌شود (۱۱). NT₃ حداقل به دو گروه از رسپتورها متصل می‌شود: رسپتور نوروتروفین (P75 (NTR) و Trkc. هر دو رسپتور مرتبط با اختلالات تخریب‌کننده نورونی و عصبی می‌باشند (۱۲). NT₃ به رسپتور تیروزین‌کیناز با میل ترکیبی زیاد متصل می‌شود. سپس بخش تیروزین‌کینازی را دایمری نموده و فسفریله می‌نماید که این امر منجر به فعال‌سازی PI3- Kinase و مسیرهای سیگنالی PLC می‌شود. همچنین رسپتور P75 NTR می‌تواند با Trkc یک هتروداایمر تشکیل دهد که میل ترکیبی بسیار بالایی با (NT₃) دارد. شواهد و مدارکی در این زمینه وجود دارند که نشان می‌دهد (NT₃) برای حفظ هموستازی ضرورت دارد (۱۲). گونه چای کوهی، گیاهی است از تیره نعناع به ارتفاع حدود ۲۵ سانتی‌متر با ساقه کرکدار و خزی که به گل آذین پشم گونه و الیافی دراز و خوشبو منتهی می‌شود (۱۳). جنس چای کوهی (خانواده نعنائیان) با بیش از ۲۷۰ گونه در مناطق گرمسیری و نیمه‌گرمسیری کشورهای جهان گسترش دارد. ۳۴ گونه از این خانواده در ایران یافت می‌شوند که ۱۳ گونه بومی ایران می‌باشند (۱۴). مطالعه‌های فیتوشیمیایی این جنس، حضور ترکیب‌های مختلف هیدروکسیل و ترکیب‌های فنولیک مثل پلی‌فنول‌ها Polyphenol، تانن‌ها Tanen، فلاونوئیدها Flavonoid، ایریدوئیدها Irydoied، اسیدلوگانیک Gollonic Acid، فنیل‌تانوئید PhenilEtanoid، گلیکوزیدها Glicosid، ترپنوئیدها Terpinene، استروئیدها Estroid و دی‌ترپن‌ها-D Trepine را در این گیاه تأیید می‌کند (۱۲). هفتاد و نه ترکیب از اسانس چای کوهی شناسایی شده است که اجزای اصلی آن، ژرماکرین Germacrene D، بتافلاندرن Flandren-β، بتاپنین β- Pinene، میرسن Myrcene، آلفاپینین Pinene-α و Z- بتا اوسیمین βOcimene-Z هستند (۱۲). فروزان الفتی و همکارانش در سال ۱۳۸۸ به بررسی اثرات پودر گل گیاه چای کوهی بر دیسمنوره پرداختند و دریافتند که استفاده از چای کوهی به شیوه سنتی می‌تواند باعث تسکین درد ناشی از

(۱۶). عصاره‌گیری در ۱۰ ساعت صورت گرفت تا اطمینان حاصل شود که تمام عصاره قابل حل در حلال از پودر استخراج شده است (۱۶) و در نهایت ۶/۸۵ گرم عصاره خشک به دست آمد. در این مطالعه تجربی از ۳۶ رأس رت نر نژاد ویستار با حدود وزنی ۲۰۰-۲۵۰ گرم، با سن تقریبی ۳ ماه تهیه شد. سپس به صورت تصادفی در ۹ گروه تقسیم شدند (جدول ۱). رت‌ها از بخش حیوانات دانشکده پزشکی دانشگاه فردوسی مشهد خریداری شدند. تا زمان انجام آزمایش حیوانات در شرایط نوری استاندارد روزانه و درجه حرارت ۲۲ تا ۲۴ درجه سانتی‌گراد در اتاق حیوانات دانشکده علوم دانشگاه آزاد اسلامی واحد مشهد نگهداری شدند. آب مورد نیاز حیوانات از آب آشامیدنی شهر و غذای آن‌ها نیز دارای فرمول استاندارد و از شرکت جوانه خراسان تهیه شد. در تمام طول آزمایش پروتکل اخلاقی کار با حیوانات رعایت شد تا کمترین درد یا زجری متحمل نشوند.

روش کمپرسیون عصب سیاتیک

رت‌های هر گروه با تزریق داخل صفاقی ماده بیهوشی زایلازین ۶ میلی‌گرم و کتامین ۶۰ میلی‌گرم به نسبت وزن بدن بیهوش گردیدند (۱۶). پس از بیهوشی، حیوان را به پهلو راست خوابانده و به کمک فیچی موهای پوست ناحیه سر استخوان ران را تراشیده و محل با بتادین ضدعفونی شد. آن‌گاه در زیر سر استخوان ران، در پوست برشی به طول یک سانتی‌متر به کمک اسکارپل ایجاد کرده و پس از کنار زدن عضلات در عمق این ناحیه، عصب سیاتیک آشکار شد. سپس با پنس قفل‌دار ساده عصب سیاتیک به مدت ۶۰ ثانیه تحت کمپرسیون قرار گرفت (۱). روش اعمال کمپرسیون در همه رت‌ها یکسان و از پنس قفل‌دار واحدی استفاده شد. پس از کمپرسیون، عصب در محل طبیعی خود قرار گرفت و لبه‌های زخم توسط گیره مخصوص به هم بخیه زده شده و محل ضایعه ضدعفونی گردید. در جریان عمل جراحی و پس از آن تا موقع بیهوش آمدن، حیوان گرم نگه داشته شد. بعد از اینکه رت‌ها هوشیاری اولیه خود را به دست آوردند، به قفس‌های جداگانه منتقل و در شرایط استاندارد حیوان‌خانه از نظر نور، دما و رطوبت نگهداری شدند. برای هر جانور در

نوع است که دارای ویژگی‌های فارماکولوژیکی متعددی مانند خاصیت آنتی‌اکسیدانی، ضدالتهاب، ضد درد، ضد اسپاسم گوارشی، ضد تومور، تقویت سیستم ایمنی و ... است اما اثر حفاظتی آن بر دژنراسیون مرکزی ناشی از کمپرسیون عصب سیاتیک کمتر مورد توجه قرار گرفته است. اثرات فارماکولوژیکی متعدد این گیاه ما را رهنمون ساخت که شاید بتوان از آن به عنوان یک فاکتور احتمالی و مؤثر در تحریک رژنراسیون ناشی از کمپرسیون عصب سیاتیک در رت استفاده نمود. لذا این مطالعه به منظور بررسی بیان تغییرات ژن NT₃ پس از کمپرسیون عصب سیاتیک رت در حضور عصاره هیدروالکلی چای کوهی طراحی شد. با امید به اینکه نتایج به دست آمده با انجام تحقیقات بیشتر بتواند در کمک به زندگی بیماران با ضایعات سیستم عصبی محیطی و مرکزی سودمند باشد.

روش بررسی

در این مطالعه تجربی ابتدا چای کوهی به طور دست‌چین از ارتفاعات بینالود در جنوب شهر نیشابور جمع‌آوری شد. این گیاه توسط مرکز هرباریوم دانشکده علوم پایه دانشگاه آزاد اسلامی واحد مشهد (IAUM) به شماره هرباریوم ۹۴۲۰ تایید شد. برگ‌های گیاه چای کوهی توسط آسیاب کاملاً پودر و تا زمان عصاره‌گیری در جای خشک و خنک نگهداری شد. در ابتدا به روش سوکسله که یک روش علمی عصاره‌گیری است، از پودر برگ‌های چای کوهی عصاره هیدروالکلی تهیه شد (۱۶). ۳۰ گرم از پودر خشک چای کوهی داخل کاغذ مخصوص کارتوش ریخته و در دستگاه سوکسله قرار داده شد. سپس ۱۵۰ سی‌سی آب مقطر و ۱۵۰ سی‌سی اتانول ۹۶ درصد در محفظه مخصوص دستگاه ریخته شد. همچنانکه کیسه حرارتی دستگاه آرام آرام گرم می‌شود حلال (آب و الکل) نیز گرم شده و عصاره چای کوهی با حلال مخلوط گشته و به بالن بر می‌گردد. بدین ترتیب از حجم کل محلول کاسته نمی‌شود. عصاره در دستگاه روتاری تقطیر در خلاء که روی دمای ۴۰ درجه و سرعت چرخش ۹۰ دور در دقیقه تنظیم شده بود، تایک سوم حجم اولیه تغلیظ گردید و پس از آن، برای خشک شدن کامل درون انکوباتور با دمای ۴۵ درجه به مدت ۲۴ ساعت قرار داده شد

طول ۲۸ روز، ۲ نوبت تزریق با دوزهای (۷۵mg/kg) بلافاصله بعد از انجام عمل کمپرسیون و تزریق دوم یک هفته بعد صورت پذیرفت (۱۶) به صورت داخل صفاقی انجام گرفت. اولین مرحله تزریق

جدول ۱: گروه‌بندی حیوانات مورد آزمایش

| نام گروه | مشخصات | تعداد دفعات تزریق داخل صفاقی در مدت ۲۸ روز |
|---------------|--|---|
| n=4 کنترل | مشاهده عصب سیاتیک پای راست | تزریق سرم فیزیولوژیک جهت ایجاد استرس تزریق (روز اول و روز هفتم) |
| n=16 کمپرسیون | کمپرسیون عصب سیاتیک+ نمونه برداری در روزهای ۱، ۷، ۱۴ و ۲۸ | تزریق سرم فیزیولوژیک جهت ایجاد استرس تزریق (روز اول و روز هفتم) |
| n=16 تیمار | کمپرسیون+ عصاره هیدروالکلی با دوز ۷۵ میلی گرم بر کیلوگرم+ نمونه برداری در روزهای ۱، ۷، ۱۴ و ۲۸ | ۲ بار تزریق (روز اول و روز هفتم) |

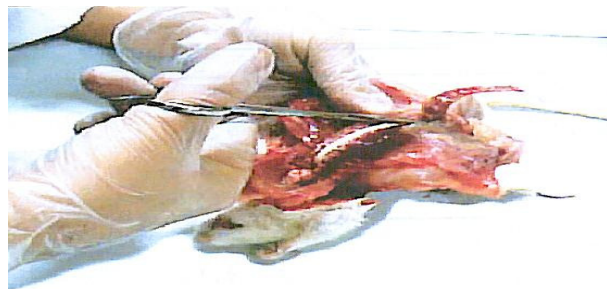


شکل ۲: نمایش مراحل مختلف کمپرسیون و تزریق عصاره (الف تا د)

نمونه برداری

نوک تیز و ظریف از ناحیه برش در طرفین ستون مهره‌ها دو برش طولی ایجاد و قسمت شکمی مهره‌ها برداشته شد. برای یکسان بودن نمونه برداری در همه نمونه‌ها نخاع به طور کامل تا انتهای دم اسب از داخل ستون مهره‌ها خارج گردید سپس از دم اسب به اندازه ۱۸ میلی‌متر بالا رفته و نمونه‌هایی به طول ۸ میلی‌متر تهیه شد.

بدین منظور حیوان از سطح شکمی تشریح شده و احشاء شکمی تخلیه گردید، ستون فقرات ناحیه کمر برای نمونه برداری آماده شد. ابتدا در ناحیه مهره‌های سینه برش به صورت عرضی در ستون مهره‌ها ایجاد شد به طوری که ارتباط آن با قسمت‌های بالا قطع گردید. سپس با استفاده از قیچی



شکل ۳: نمایش نحوه نمونه برداری از نخاع

۷: دوباره $DR3200\mu l$ به ستون اضافه گردید و به مدت ۲ دقیقه با 13000 دور سانتریفیوژ شد. ستون‌ها به یک میکروتیوب $1.5 ml$ جدید منتقل شد و $DR4$ $50\mu l$ به ستون اضافه گردید و به مدت ۲ دقیقه در دمای اتاق ماند، سپس ۲ دقیقه با 8000 دور سانتریفیوژ شد.

۹: دوباره $DR4$ $50\mu l$ به ستون اضافه گردید و به مدت ۱ دقیقه در دمای اتاق ماند سپس ۲ دقیقه با 13000 دور سانتریفیوژ شد.

۱۰: ستون‌ها دور انداخته شده و $100\mu l$ محلول حاصل حاوی RNA جهت نگهداری در فریزر به 3 میکروتیوب $0.5 ml$ با نسبت $30:30:40$ منتقل شد.

۱۱: توتال RNA حاصل توسط دستگاه نانودراپ تعیین کیفیت و کمیت گردید.

۱۲: RNA استخراج شده در فریزر $-70^{\circ}C$ نگهداری گردید.

کنترل کیفیت RNA استخراج شده

با استفاده از تکنیک اسپکتروفتومتری و دستگاه نانودراپ از کیفیت RNA و استخراج صحیح آن اطمینان حاصل شد. این دستگاه به‌طور اتوماتیک غلظت RNA را با استفاده از جذب نوری در طول موج 260 نانومتر، محاسبه می‌کند. پس از آماده‌سازی نمونه و گذاردن آن در مکان قرارگیری نمونه، دستگاه غلظت نمونه موردنظر را در طول موج مربوطه، بر حسب نانوگرم بر میکرولیتر، محاسبه می‌نماید (۱۸). کنترل مقدار RNA استخراج شده توسط ژل آگاروز $1/5$ ٪ جهت اطمینان از استخراج تمام نمونه‌ها، این روش انجام گردید.

۱- تهیه ژل آگارز $1/5$ ٪: $1/5$ گرم پودر آگار را در 100 سی‌سی محلول TBE حل کرده و روی شعله قرار داده تا آرام به جوش بیاید. مقدار 1 میکرولیتر اتیديوم برمایید به آن اضافه کرده، و سپس محلول در سینی ژل خالی شد.

۲- مقدار 2 میکرولیتر از نمونه RNA را با محلول Loding buffer مخلوط کرده و سپس درون ول‌های ژل قرار گرفت. ژل درون دستگاه الکتروفورز با ولتاژ $90-100$ به مدت 1 ساعت قرار داده شد.

استخراج RNA از بافت نخاع به روش ستونی

مواد مورد نیاز: کیت استخراج RNAColumn RNA isolation (RNasefree Kit III (DENAzist)، الکل 70 ٪ تهیه شده با آب RNasefree، سانتریفیوژ، میکروتیوب $1/5ml$ و $0/5$ RNase free، نوک سمپلر زرد و آبی RNase free، سمپلر، ازت مایع.

روش کار: ابتدا از بافت نخاع در زمان‌های تعیین شده نمونه‌برداری شد. سپس مراحل استخراج RNA با استفاده از کیت تجاری Column RNA isolation Kit III(DENAzist) انجام شد.

الف: مرحله آماده سازی

- ۱: گرم کردن $DR2$ تا دمای 70 درجه سانتی‌گراد.
- ۲: بافت نخاع در 3 مرحله در مایع ازت کوبیده می‌شود تا کاملاً پودر شد.
- ۳: پودر را به میکروتیوب $1.5 ml$ منتقل کرده سپس $175\mu l$ محلول $DR1$ به آن اضافه شد.
- ۴: به مدت 30 ثانیه بافت هموژنیزه شد.
- ۵: 5 دقیقه در محیط ماند.

ب: شروع استخراج RNA

- ۱: $DR2$ $350\mu l$ گرم‌شده در دمای 70 درجه به میکروتیوب اضافه شد. $2-3$ بار معکوس سپس به مدت 5 دقیقه با 13000 دور سانتریفیوژ شد.
- ۲: پس از پایان سانتریفیوژ یک فاز جامد در پایین و یک فاز مایع در بالا ایجاد شد. سپس 500 میکرولیتر مایع رویی را با سمپلر به میکروتیوب $1.5 ml$ جدید منتقل کرده و بقیه محلول دور ریخته شد.
- ۳: $235\mu l$ اتانول 95 ٪ به مایع سوپرناتانت اضافه و $2-3$ بار معکوس شد.
- ۴: مایع حاصل سریعاً به ستون‌های استخراج منتقل گردید (۳).
- ۵: ستون به مدت 1 دقیقه با 13000 دور سانتریفیوژ گردید و پس از هر سانتریفیوژ مایع جمع شده در لوله جمع‌کننده پایین ستون دور ریخته شد.
- ۶: $DR3550\mu l$ به ستون اضافه گردید و به مدت 1 دقیقه با 13000 دور سانتریفیوژ شد.

۳- عکس برداری ژل با دستگاه ژل داکت انجام و عکس‌ها ذخیره گردید.

سنتز cDNA:

جهت بررسی بیان ژن لازم است که از نمونه‌های RNA به روش ذیل cDNA سنتز شود:

- مواد مورد نیاز:
1. Total RNA 0.5 – 1 ng
 2. Oligo (dT) 16 500ng/μl
 3. DEPC-treated wather
 4. RT-preMix (2x)

روش کار: برای انجام واکنش RT-PCR از روی RNA، با استفاده از آنزیم Reverse Transcriptase، cDNA می‌سازیم. برای RT PCR سه جفت پرایمر وجود دارد.

۱- الیگو دی تی 16 (dT) Oligo: پرایمری است که ۱۶ باز T دارد و همه آن‌ها به انتهای دم پلی A متصل می‌شود سپس آنزیم متصل شده و از روی RNA رونویسی می‌کند و cDNA را می‌سازد.

۲- راندوم هگزامر Random Hexamer: ۶ باز دارد از ۴۰ نوع باز به صورت رندوم توالی‌های ۶ تایی می‌سازد چون طول آن کوتاه است می‌توانند به صورت اتفاقی به RNA متصل شوند سپس آنزیم به انتهای پرایمر متصل شده و رونویسی می‌کند.

۳- Specific primer: پرایمر اختصاصی است. mRNA مربوط به ژن خاصی است. پرایمر اختصاصی طراحی می‌کنیم به صورت اختصاصی پرایمر mRNA خود را پیدا می‌کند و رونویسی انجام می‌شود (۱۷).

مراحل ساخت cDNA:

۱. بسته به غلظت RNA در هر نمونه بین ۲ تا ۳/۵ میکرولیتر از نمونه RNA نرمال و تیمار برداشته شد.
۲. یک میکرولیتر اولیگو dT به هر نمونه اضافه گردید.
۳. به هر میکروتیوب آنقدر DEPC Water اضافه گردید که حجم به ۱۰ μl برسد.
۴. پنج دقیقه در دستگاه PCR در دمای 70°C قرار داده شد تا ساختارهای ثانویه از بین برود.
۵. نمونه‌ها چند دقیقه روی یخ قرار گرفت.
۶. به هر میکروتیوب ۱۰ μl (2x) RT premix اضافه شد سپس توسط سمپلر کاملاً میکس گردید.
۷. نمونه‌ها ۱۰ دقیقه در دمای ۲۵°C و ۶۰ دقیقه در دمای ۵۰°C انکوبه شدند.
۸. برای توقف واکنش نمونه‌ها به مدت ۱۰ دقیقه در دمای ۷۰°C قرار گرفتند.
۹. پس از اتمام کار نمونه‌ها به فریزر ۲۰°C- منتقل شدند.

Real- Time PCR

در این روش از کاوشگرها یا پروب‌های هیبریداسیون نشان‌دار شده با رنگ‌های فلورسانس در انتهای ۵' یا ۳' استفاده می‌شود، که امکان بررسی میزان محصول PCR را بدون جداسازی آن‌ها در روش‌های الکتروفورز در ژل آگاروز یا ژل پلی آکریل آمید می‌دهد (۱۷).

پروتکل Real time PCR برای تعیین بیان ژن NT3

پروتکل پیشنهادی مطابق جدول ۲ می‌باشد.

جدول ۲: پروتکل Real time PCR برای ژن NT3

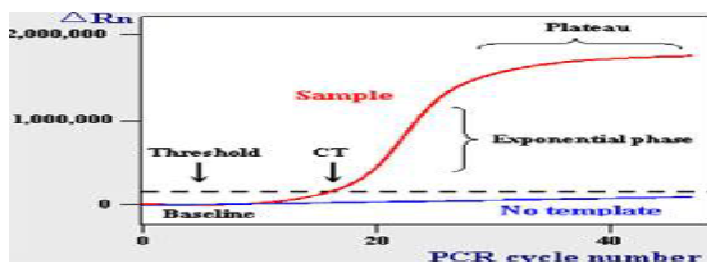
| Final conc | Volume | Component |
|------------|--------|-------------------------------|
| 1x | 10μl | SYBR Green PCR Master Mix(2x) |
| 1x | 0.4μl | 50x ROX dye |
| 100μM | 1μl | Forward primer |
| 100μM | 1μl | Reverse primer |
| 0/5-1μg | 3μl | Template cDNA |
| - | 4.6μl | Sterilized D.W |
| - | 20μl | Total Volume |

جدول ۳: توالی پرایمر مورد استفاده برای بررسی بیان ژن NT3

| GENES | Primer Sequence | TM |
|---------|--|-------|
| NT3 | Forward: 5'-CGTCCCTGGAAATAGTCATACGG - 3' | 63 °C |
| NT3 | Reverse: 5'-GACAGATGCCAATTCATGTTCTT - 3' | 63 °C |
| β-Actin | Forward: 5'-ATTGCTGACAGGATGCAGAA - 3' | 60 °C |
| β-Actin | Reverse: 5'-TAGAGCCACCAATCCACAC - 3' | 60 °C |

جدول ۴: برنامه دمایی Real time PCR برای ژن NT3

| Cycle | Time | Temp |
|-------|--------|-------|
| 1 | 15 Min | 95 °C |
| | 15 Sec | 95 °C |
| 45 | 30 Sec | 63 °C |
| | 30 Sec | 72 °C |
| 1 | 5Min | 72 °C |



شکل ۳: مراحل Real time PCR

تجزیه و تحلیل آماری

کلیه روش‌های کمی quantitative real-time PCR وابسته به اندازه‌گیری میزان تکثیر قطعات ژنی در هر سیکل PCR با استفاده از ملکول‌های ساطع‌کننده نور فلورسنت هستند و داده‌های فلورسنت جمع‌آوری شده از real-time بایستی توسط روش‌های آنالیز داده‌ها بررسی شوند تا میزان تفاوت بیان mRNA در ژن هدف در مقایسه با ژن کنترل مشخص گردد (۱۸). تکنیک به‌کار رفته در این تحقیق Real-time PCR بوده که با این تکنیک میزان بیان mRNA ژن موردنظر با روش کمی نسبی و با استفاده از رنگ Syber Green ارزیابی گردیده و میزان تکثیر در چرخه‌ای که بیان ژن‌ها قابل ردیابی بود، تحت عنوان

مراحل Real time PCR

به‌طور کلی Real time PCR چند مرحله دارد: (۳) فاز اول The baseline region: با وجود اینکه محصول دو رشته‌ای وجود دارد ولی نور آن قابل ردیابی نیست. فاز دوم The exponential phase: محصول دو رشته‌ای در هر چرخه دو برابر می‌شود و رشد نمایی مربوطه واکنش شروع می‌شود. فاز سوم The liner phase: ترکیبات واکنش و کارایی آن‌ها رو به اتمام است. فاز چهارم The plateau phase: ترکیبات واکنشاز بین می‌روند و افزایش در میزان فلورسنت مشاهده نمی‌شود (۱۷).

نتایج

این پژوهش به منظور اثرات عصاره هیدروالکلی چای کوهی بر بیان ژن NT₃ در عصب سیاتیک آسیب دیده رت انجام شد. نتایج حاصل از این پژوهش در نمودارهای ۱ تا ۷ ارائه گردیده است. در تحقیق حاضر ابتدا با به کارگیری نرم افزار آماری Minitab17 و MX pro به تجزیه و تحلیل داده ها پرداخته شد و سپس خروجی های حاصل جهت معرفی بیشتر به صورت نمودار با استفاده از نرم افزار Excel طراحی و ترسیم شد. برای تأیید کیفیت RNA استخراج شده از تکنیک نانودراپ استفاده شد که نتایج آن در جدول (۵) مشاهده می شود.

Ct Threshold Cycle نامیده و Ct های حاصل نسبت به Ct مربوط به بیان ژن β -actin مورد ارزیابی قرار گرفت. از روش $2^{-\Delta\Delta Ct}$ برای بررسی تفاوت بیان mRNA استفاده گردید و از ژن β -Actin به عنوان ژن کنترل استفاده شد (۱۸). در این بررسی یک ژن رفرنس و یک ژن هدف وجود دارد. یک گروه به عنوان کنترل شناخته می شود و بیان ژن ها نسبت به این کالیبراتور سنجیده می شود. برای آنالیز آماری داده ها از نرم افزار MxPro و آزمون Anova با سطح معنی داری $p < 0.05$ استفاده شد و برای رسم نمودارها از نرم افزار Excel استفاده گردید.

ملاحظات اخلاقی

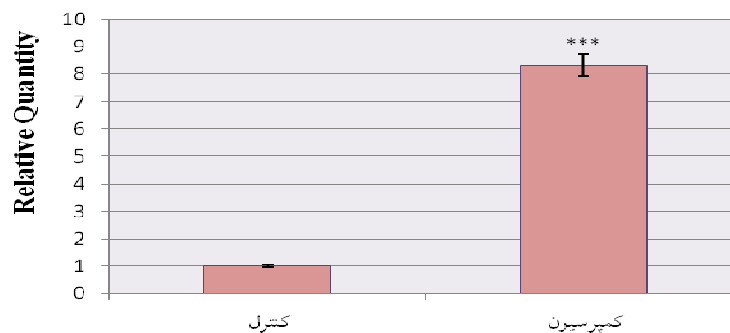
پروپوزال این تحقیق توسط کمیته اخلاق دانشگاه آزاد اسلامی واحد مشهد تایید شده است.

جدول ۵: نتایج غلظت RNA استخراج شده به روش نانودراپ بر حسب نانوگرم بر میکرولیتر

| گروه ها | غلظت RNA |
|-----------------|----------|
| کنترل | ۰/۰۷ |
| کمپرسیون روز ۱ | ۰/۰۳۱ |
| کمپرسیون روز ۷ | ۰/۰۴۴ |
| کمپرسیون روز ۱۴ | ۰/۰۴۹ |
| کمپرسیون روز ۲۸ | ۰/۱۱ |
| تیمار روز ۱ | ۰/۰۶ |
| تیمار روز ۷ | ۰/۰۶۲۴ |
| تیمار روز ۱۴ | ۰/۰۶ |
| تیمار روز ۲۸ | ۰/۰۱۴۶ |

بر اساس نمودار ۱ بیان ژن NT₃ در گروه کمپرسیون افزایش معناداری را در مقایسه با گروه کنترل نشان می دهد.

میزان بیان ژن NT₃

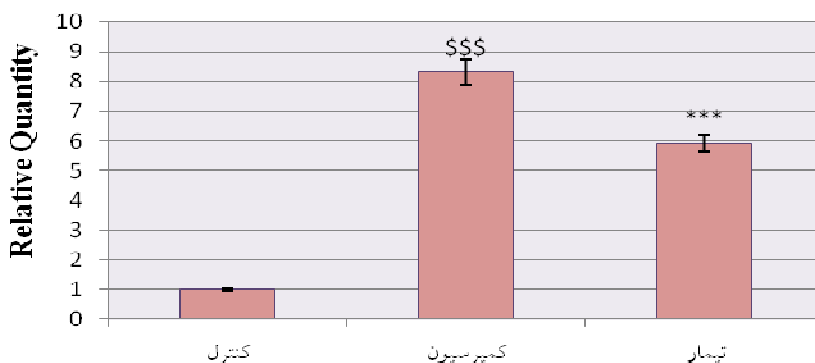


نمودار ۱: مقایسه شدت بیان ژن NT₃ در قطعه نخاعی بین دو گروه کنترل و کمپرسیون در روز اول.

*** اختلاف معناداری را نشان می دهد $p < 0.001$ (مقایسه گروه کنترل با گروه های کمپرسیون)

براساس نمودار ۲ بیان ژن NT₃ پس از یک روز در گروه تیمار با عصاره هیدروالکلی (دوز ۷۵ میلی گرم بر کیلوگرم) کاهش معناداری را در مقایسه با گروه کمپرسیون در همان روز نشان می دهد.

میزان بیان ژن NT₃



نمودار ۲: مقایسه شدت بیان ژن NT₃ در قطعه نخاعی بین گروه تیمار عصاره هیدروالکلی (دوز ۷۵ میلی گرم بر کیلوگرم) با گروه کمپرسیون در روز اول

\$\$\$: اختلاف معناداری را نشان می دهد $p < 0.001$. (مقایسه گروه کنترل با گروه های کمپرسیون)

براساس نمودار ۳ بیان ژن NT₃ پس از ۷ روز در گروه تیمار با عصاره هیدروالکلی (دوز ۷۵ میلی گرم بر کیلوگرم) کاهش معناداری را در مقایسه با گروه کمپرسیون نشان می دهد.

میزان بیان ژن NT₃



نمودار ۳: مقایسه شدت بیان ژن NT₃ در قطعه نخاعی بین گروه تیمار با عصاره هیدروالکلی (دوز ۷۵ میلی گرم بر کیلوگرم) با گروه کمپرسیون در روز هفتم

\$\$\$: اختلاف معناداری را نشان می دهد $p < 0.001$. (مقایسه گروه کنترل با گروه های کمپرسیون)

براساس نمودار ۴ بیان ژن NT3 پس از ۱۴ روز در گروه تیمار با عصاره هیدروالکلی (دوز ۷۵ میلی گرم بر کیلوگرم) کاهش معناداری را در مقایسه با گروه کمپرسیون نشان می دهد.

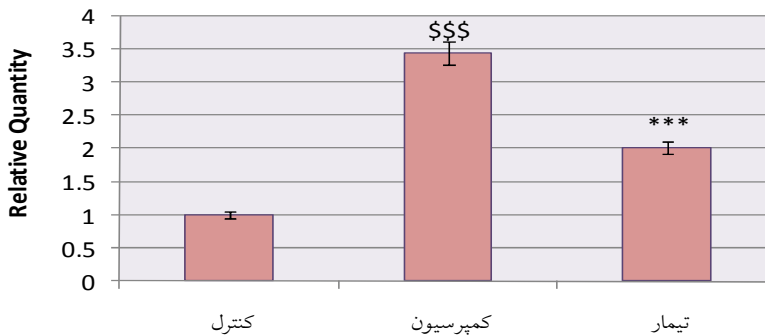
میزان بیان ژن NT3



نمودار ۴: مقایسه شدت بیان ژن NT3 در قطعه نخاعی بین گروه تیمار با عصاره هیدروالکلی (دوز ۷۵ میلی گرم بر کیلوگرم) با گروه کمپرسیون در روز چهاردهم. \$\$\$: اختلاف معناداری را نشان می دهد (مقایسه گروه کنترل با گروه های کمپرسیون) $p < 0.001$.

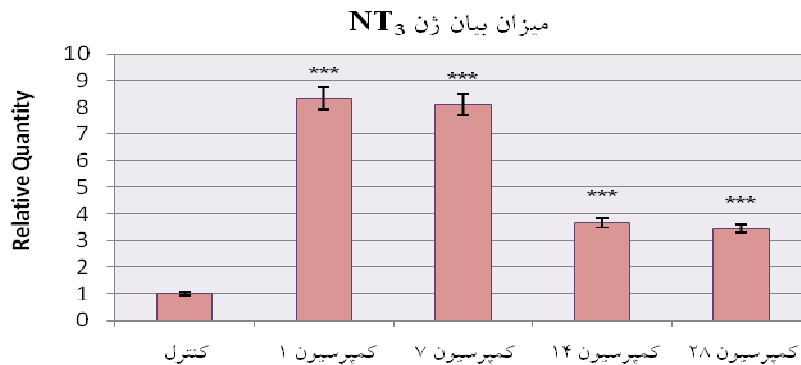
براساس نمودار ۵ بیان ژن NT3 پس از ۲۸ روز در گروه تیمار با عصاره هیدروالکلی (دوز ۷۵ میلی گرم بر کیلوگرم) کاهش معناداری را در مقایسه با گروه کمپرسیون نشان می دهد.

میزان بیان ژن NT3



نمودار ۵: مقایسه شدت بیان ژن NT3 در قطعه نخاعی بین گروه تیمار با عصاره هیدروالکلی (دوز ۷۵ میلی گرم بر کیلوگرم) با گروه کمپرسیون در روز بیست و هشتم. \$\$\$: اختلاف معناداری را نشان می دهد (مقایسه گروه کنترل با گروه های کمپرسیون) $p < 0.001$.

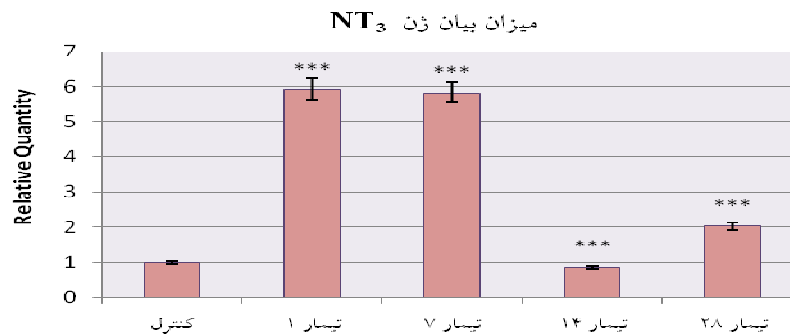
بر اساس نمودار ۶ بیان ژن NT₃ پس از گذشت ۲۸ و ۱۴، ۷، ۱ و ۲۸ روز در گروه کمپرسیون در مقایسه با گروه کنترل افزایش معنا داری نشان می دهد (p<0.001).



نمودار ۶: مقایسه شدت بیان ژن NT₃ در قطعه نخاعی بین گروه های کنترل و کمپرسیون در بازه زمانی (۲۸ و ۱۴، ۷، ۱) روز.

***: اختلاف معناداری را نشان می دهد p<0.001. (مقایسه گروه کنترل با گروه های کمپرسیون)

بر اساس نمودار ۷ بیان ژن NT₃ پس از گذشت ۲۸ و ۱۴، ۷، ۱ و ۲۸ روز در گروه تیمار در مقایسه با گروه کنترل افزایش معنا داری نشان می دهد (p<0.001).



نمودار ۷: مقایسه شدت بیان ژن NT₃ در عصب سیاتیک بین گروه های کنترل و تیمار با عصاره هیدروالکلی دوز (۷۵ میلی گرم بر گیلوگرم) در بازه زمانی (۲۸ و ۱۴، ۷، ۱) روز.

***: اختلاف معناداری را نشان می دهد p<0.001. (مقایسه گروه کنترل با گروه های تیمار)

(نمودار ۵، ۴، ۳، ۲) باتوجه به اینکه مکانیزم های مؤثر در ترمیم شامل اثرات ضدالتهاپی، اثرات فاکتورهای حیاتی، اثرات NGF، اثرات NT₃، آنتی اکسیدانی و آنتی آپوپتوزی می باشد (۱۸). لذا چنین تصور می شود که گیاه چای کوهی روند ترمیم را از مسیرهای دیگر به غیر از ژن NT₃ دنبال می کند. اکسوتومی یا قطع کامل عصب نخاعی یکی از معمولی ترین مدل ها برای بررسی مرگ نورونی القاء شده توسط آسیب می باشد. به دنبال کمپرسیون عصب سیاتیک وقایع بیولوژیکی متعددی در سطح سلولی و مولکولی روی می دهد که از آن جمله می توان به بروز آپوپتوزیس، افزایش ورود کلسیم به درون نورون، آزاد شدن

بحث

در پژوهش حاضر جهت بررسی تغییرات بیان ژن NT₃ در مسیر ترمیم عصب اقدام به کمپرسیون عصب سیاتیک رت کردیم سپس حیوانات را با دوز ۷۵ میلیگرم بر کیلوگرم عصاره چای کوهی تیمار نمودیم تا تغییرات بیان ژن NT₃ را در آنها مشاهده کنیم و کاهش یا افزایش آنرا بررسی نماییم و نتیجه گرفتیم بیان ژن NT₃ در گروه های کمپرسیون و تیمار نسبت به گروه کنترل افزایش معناداری پیدا کرد. (نمودار ۶ و ۷) اما در مقایسه با گروه های تیمار با گروه کمپرسیون مشاهده شد که افزایش بیان ژن در گروه کمپرسیون بیشتر از گروه تیمار بود.

نوروترانسسمیترهای تحریکی مانند گلوتامات، ایجاد رادیکال‌های آزاد و فعال شدن فرآیندهای التهابی اشاره کرد و اگر کمپرسیون عصب شدید باشد منجر به دژنراسیون مرکزی در نخاع می‌گردد (۱۹،۲۰). در این پژوهش نیز ما پس از کمپرسیون عصب سیاتیک طبق نمودار ۱ مشاهده می‌کنیم که به علت وقایع بیولوژیکی و فعال شدن فرآیندهای التهابی افزایش معنادار فاکتورهای نوروتروفین مشاهده می‌شود. یکی دیگر از وقایعی که به دنبال آسیب آکسون بوجود می‌آید افزایش ورود کلسیم به درون نورون می‌باشد که از چندین جهت باعث ایجاد اختلالات نورودژنراتیو می‌شود. به دنبال آسیب عصب نوروترانسسمیترهای تحریکی در فضای سیناپسی رها می‌شوند که موجب تحریک بیش از حد نورون‌های پس‌سیناپسی و بروز سمیت تحریکی می‌شوند. یکی از این نوروترانسسمیترها گلوتامات می‌باشد که به روش اگزوسیتوز و به صورت وابسته به کلسیم آزاد می‌شود و با اتصال به گیرنده‌های NMDA در نورون پس‌سیناپسی ورود کلسیم به داخل سلولی عصبی را افزایش می‌دهد. کلسیم فرآیندهای آنزیمی زیادی را از جمله فعال کردن آنزیم پروتئازکالپین را موجب می‌شود که با فعال شدن این آنزیم پروتئین‌های اساسی در سلول تجزیه شده و ضایعات جبران‌ناپذیری به سلول وارد می‌کند و همچنین کلسیم می‌تواند با اثر بر روی میتوکندری‌ها موجب افزایش تولید رادیکال‌های آزاد شود (۲۰،۲۱). به دنبال قطع اعصاب محیطی و شروع دژنراسانس والرین، سلول‌های شوان و ماکروفاژها و منوسیت‌ها با همکاری یکدیگر میلیون و اجزای قطعه انتهایی آکسون را در روزهای اول پس از آسیب بیگانه‌خواری می‌کنند (۲۱). همان‌طور که در این آزمایش مشاهده شد بیان ژن NT3 در روزهای اول و هفتم پس از آسیب افزایش معناداری داشت و سپس این روند در روزهای ۱۴ و ۲۸ رو به کاهش گذاشت (نمودار ۶).

بیان ژن‌های مرتبط با رشد آکسون، مکانیسم‌های انتقال آکسون، دسترسی به فاکتورهای رشد، تولید ماتریکس خارج سلولی، فعالیت سیتوکین‌ها و نفوذ گلیاها بر ترمیم آکسون تأثیر دارند (۲۲). در پژوهش حاضر نیز مشاهده می‌شود که پس از

ایجاد کمپرسیون بیان ژن NT3 افزایش چشمگیری را در گروه‌های کمپرسیون نشان می‌دهد (نمودار ۱). NT3 فاکتور اختصاصی برای زنده ماندن نورون‌ها می‌باشد. NT3 ترمیم را تسریع کرده و سبب تکامل شاخه جانبی آکسون‌های حسی آسیب‌دیده و افزایش تعداد آکسون‌های میلیون‌دار می‌شود. به دنبال قطع آکسون، سلول‌های شوان شروع به ترشح NT3 می‌کنند. همچنین NT3 سبب تحریک مهاجرت سلول‌های شوان و کاهش دژنره شدن و افزایش قدرت ترمیم پس از صدمه اعصاب محیطی و افزایش رگ‌زایی می‌شود، NT3 همچنین سبب افزایش تعداد آکسون‌های میلیون‌دار، ضخیم شدن غلاف میلین و بلوغ بیشتر لایه‌های آندوتلیال می‌گردد (۲۳،۲۴). در این آزمایش نیز طبق نمودارهای ۱ تا ۷ مشاهده می‌شود که بیان ژن NT3 در گروه‌های کمپرسیون نسبت به کنترل افزایش داشته است. گیاه چای کوهی دارای آثار بارز ضدالتهابی می‌باشد. نصری و همکاران در سال ۱۳۸۹ نشان دادند که عصاره هیدروالکلی سرشاخه‌های چای کوهی دارای اثر ضدالتهابی می‌باشد (۲۴). تحقیقات نشان می‌دهد که از فلاونوئیدهای موجود در چای کوهی از جمله آلفا بیسابولول و اکسیدهای A و B از آلفابیسابولول و ماتریسین می‌توان به عنوان ضدالتهاب استفاده کرده (۲۴). در بررسی فیتوشیمیایی عصاره گیاه چای کوهی دو گلیکوزید ایریدوئیدی و یک گلیکوزید فلاونوئیدی و یک گلیکوزید اتانوئیدی شناسایی شده است. وجود ترکیبات فلاونوئیدی و ایریدوئیدی در عصاره این گیاه مسئول اثرات آنتی‌اکسیدانی، ضدالتهابی و ضد دردی بوده و باعث استفاده‌های سنتی از این گیاه می‌شود. همچنین فعالیت آنتی‌اکسیدانی قابل توجه عصاره این گیاه مؤید وجود ترکیبات گلیکوزیده فنولی در آن‌ها می‌باشد (۲۵). براساس نتایج تحقیقات فوق احتمال می‌رود یکی از مکانیسم‌هایی که عصاره گیاه به لحاظ اعمال حفاظت نورونی از آن بهره می‌برد ویژگی آنتی‌اکسیدانی این گیاه می‌باشد. احتمالاً فلاونوئید محلول در عصاره گیاه چای کوهی و ترکیب آن با عناصری مانند مس با ورود به سیستم اعصاب مرکزی و مهار کانال‌های کلسیمی موجود در پایانه‌های عصبی از ورود کلسیم به داخل نورون‌ها

گروه‌های کمپرسیون بیشتر بوده که نشان‌دهنده‌ی این مطلب است که احتمالاً عصاره هیدروالکلی چای کوهی تأثیر چندانی در افزایش بیان ژن NT₃ ندارد و باتوجه به اینکه عصاره هیدروالکلی چای کوهی بر دانسیته‌ی جسم سلولی نورون‌های آلفا اثر مثبت داشته (۲۸،۲۹) و همچنین این عصاره بیان ژن NGF را نیز در عصب سیاتیک موش‌های آسیب دیده افزایش می‌دهد (۳۰). لذا تصور براین است که عصاره هیدروالکلی چای کوهی احتمالاً از روش‌های ترمیم دیگری به غیر از بیان NT₃ می‌تواند باعث ترمیم بافت عصبی ضایعه دیده شود.

نتیجه‌گیری

در این پژوهش آنالیز داده‌های مربوط به آزمون بررسی بیان تغییرات ژن NT₃ پس از کمپرسیون عصب سیاتیک رت در حضور عصاره‌های هیدروالکلی چای کوهی بررسی شد و مشاهده شد که بیان ژن NT₃ در گروه‌های تیمار شده با عصاره هیدروالکلی چای کوهی افزایش معناداری ($P < 0.001$) نسبت به گروه کنترل داشته است که در نمودارهای (۱ تا ۵) آورده شده. اما در مقایسه گروه تیمار شده با گروه کمپرسیون، افزایش بیان ژن را مشاهده نمی‌شود که می‌تواند بیانگر این مطلب باشد که احتمالاً عصاره هیدروالکلی چای کوهی ترمیم را از طریق روش‌های دیگری انجام می‌دهد.

سپاس‌گزاری

این مقاله حاصل پایان نامه برای اخذ درجه کارشناسی ارشد بود و تمام هزینه انجام تحقیق بر عهده دانشگاه آزاد بود و از هیچ‌گونه حمایت مالی دیگر برخوردار نبود. بدین‌وسیله از همه همکاران گروه زیست‌شناسی دانشکده علوم دانشگاه آزاد واحد مشهد به خاطر همکاری‌های بی‌دریغشان تشکر و قدردانی می‌شود.

تعارض در منافع: وجود ندارد

جولوگیری کرده و با افزایش آستانه تحریک‌پذیری سلول‌های عصبی و تعدیل آزاد شدن نوروترانسمیترها، به نوعی نقش حفاظتی بر سلول‌های عصبی اعمال می‌کند. احتمالاً عصاره چای کوهی می‌تواند از طریق بلوکه کردن کانال‌های کلسیمی و به‌دنبال آن کاهش کلسیم درون سلولی و کاهش سطح گلوتامات در حفاظت نورونی نقش داشته باشد. ضمن اینکه از طریق مهار کلسیم می‌تواند در کاهش تولید رادیکال‌های آزاد نیز مؤثر باشد (۲۶).

به‌طور کلی افزایش بیان ژن NT₃ در گروه‌های کمپرسیون به علت افزایش ناگهانی در فرآیند تخریب نورونی و دمی‌لینه شدن آکسون‌ها، افزایش واکنش‌های التهابی و هجوم ماکروفاژها به محل آسیب و در نهایت ایجاد شرایط مطلوب جهت افزایش بیان ژن‌های تحریک‌کننده رشد آکسونی و دخیل در بقاء نورونی می‌باشد. این افزایش ناگهانی پس از اینکه عوامل تحریک‌کننده کاهش می‌یابد و تخریب نورونی متوقف می‌گردد سیر نزولی پیدا می‌کند (۲۷). در این پژوهش بیشترین بیان ژن NT₃ در گروه‌های کمپرسیون روزهای ۱ و ۷ مشاهده شد و در روزهای ۱۴ و ۲۸ این روند روبه کاهش می‌گذارد. به‌طوریکه بیان ژن NT₃ در گروه‌های کمپرسیون ۱ و ۷ افزایش معناداری نسبت به گروه کنترل دارد ($p < 0.001$). در مورد گروه‌های تیمار شده با عصاره هیدروالکلی چای کوهی نیز این روند افزایش بیان ژن در روزهای اول و هفتم به‌نحوی قابل مشاهده است و در روزهای چهاردهم و بیست و هشتم این روند سیر نزولی پیدا می‌کند. به‌طوریکه بیان ژن NT₃ در گروه‌های تیمار با عصاره هیدروالکلی چای کوهی در مقایسه با گروه کنترل افزایش معناداری داشته است ($p < 0.001$). اما با مقایسه گروه‌های تیمار و گروه کمپرسیون مشاهده می‌شود که علیرغم اینکه در گروه‌های تیمار افزایش بیان ژن NT₃ مشاهده شد ولی در مقایسه با گروه کمپرسیون دیده شد که افزایش بیان ژن در

References:

- 1-Geier DA, Kern JK, Garver CR, Adams JB, Audhya T, Geier MR. *A Prospective Study of Transsulfuration Biomarkers in Autistic Disorders*. Neurochem Res 2009; 34: 386-93.
- 2-Lu JM, Lin pH, Yao Q, Chen C. *Chemical and Molecular Mechanisms of Antioxidants: Experimental Approaches and Model System*. J Cell Mol Med 2010; 14 (4): 840-60.
- 3-Caporali A, Emanuelli C. *Cardiovascular Actions of Neurotrophins*. Physiol Rev 2009, 89(1): 279-308.
- 4-Gu X, Ding F, Williams DF. *Neural Tissue Engineering Options for Peripheral Nerve Regeneration*. Biomaterial 2014; 35(24): 6143-56.
- 5-Nazemiyeh H, Razavi SM, Asnaashari S, Talebpour AH, Ghahramani MA, Imani Y. *Composition of the Essential Oil of Nepeta menthoides boiss & Buhse*. Pharmaceutical Sciences 2008; 14(4): 283-9.
- 6-Wood MD, Mackinnon SE. *Pathways Regulating Modality-Specific Axonal Regeneration in Peripheral Nerve*. Exp Neurol 2015; 265: 177-5.
- 7-Kucera J, Ernfors P. *Reduction in the Number of Spinal Motor Neurons in Neurotrophin-3 Deficient Mice*. Neuroscience 1995; 69(1): 321-30.
- 8-Britz GW, McCall T, Grant G, Kliot M. *Peripheral and Cranial Nerve Injury*. Neurosurgery 2005; 557-570. Springer, London.
- 9-Senoglu M, Nacitarhan V, Kurutas EB, Senoglu N, Altun I, Atli Y, et al. *Intraperitoneal Alpha-Lipoic Acid to Prevent Neural Damage after Crush Injury to the Sciatic Nerve*. J Brachial Plexus Peripher Nerve Inj 2009; 4: 22-28.
- 10- Madduri S, Papaloizos M, Gander B. *Synergistic Effect of CODNF and NGF on Axonal Branching and Elongation in Vitro*. Neurosci Res 2009; 65(1): 88-97.
- 11- DeFeudis FV, Papadopoulos V, Drieu K. *Ginkgo biloba extracts and cancer: a research area in its infancy*. Fundam Clin Pharmacol 2003; 17: 405-17.
- 12- Liu R, Zhang L, Lan X, Li L, Zhang TT, Sun JH, et al. *Protection by Borneol on Cortical Neurons against Oxygen-Glucose Deprivation/ Reperfusion: Involvement of Anti-Oxydation and any Antiinflammation through Nuclear Transcription Factor –Appa-B Signaling Pathway*. Neuroscience 2011; 176: 408-19.
- 13- Olfati F, Azarbaijani S, Hadizadeh M, Sadeghi T, Hajseiedjavadi E. *Effect of Powder of Stachys Lvandulifolia Flowers on Primary Dysmenorrhea*. J Med Plants 2010; 2 (34): 84-89. [Persian]
- 14- Nasri S, Ramezanghorbani A, Kamalinejad M. *Analgesic and Anti-Inflammatory Effects of Hydroalcoholic Extract of Stachys Lavandulifolia Vahl S, Aerial Parts in Male Mice*. Armaghane danesh 2011; 16(2): 161-71. [Persian]
- 15- Coleman MP, Perry VH. *Axon Pathology in Neurological Diseases: A Neglected Therapeutic Target*. Trends Neurosis 2002; 25(10): 532-537.
- 16- Behnam-rasouli M, Nikravesh MR, Mhadavi-Shahri N, Tehranipour M. *Post-Operative Time Effects after Sciatic Nerve Crush on the Number of Alpha Motoneurons, Using A Stereological Counting Method (Disector)*. IBJ 2000; 4(1): 45-9.

- 17- Guertin AD, Zhang DP, Mak KS, Alberta JA, Kim HA. *Microanatomy of Axon/Glial Signaling during Wallerian Degeneration*. J Neurosci 2005; 25(13): 3478-87.
- 18- Dahlin LB, Brandl J. *Basic Science of Peripheral Nerve Repair: Wallerian Degeneration/ Growth Cones*. Operative Techniques in Orthopaedics 2004; 14(3): 138-45.
- 19- Mueller M, Wacker K, Hickey WF, Ringelstein EB, Kiefer R. *Co-Localization of Multiple Antigens and Specific DNA: A Novel Method Using Methyl Methacrylate-Embedded Semithin Serial Sections and Catalyzed Reporter Deposition*. Am J Pathol 2000, 157(6):1829- 38.
- 20- Tehranipour M, Khayetzadeh J, JavaheriFard R. *Protective Effects of Turmeric Whole Extract on Degeneration of Anterior Spinal Neuroglial Cells after Compression of Sciatic Nerve in Rats*. Arak Medical University J 2010; 13(1): 83-9. [Persian]
- 21- Di Giovanni S, Rathore K. *P53- Dependent Pathway in Neurite Outgrowth and Axonal Regeneration*. Cell Tissue Res 2012; 349(1): 87-95.
- 22- Hsieh SH, Ferraro GB, Fournier AE. *Myelin-associated inhibitors regulate cofilin phosphorylation and neuronal inhibition through LIM kinase and Slingshot phosphatase*. J Neurosci 2006; 26(3):1006–15.
- 23- Jancalek R, Dubovy P, Svizenska I. *Bilateral Changes of TNF-A and IL-10 Protein in the Lumbar and Cervical Dorsal Root Ganglia Following a Unilateral Chornic Constriction Injury of the Sciatic Nerve*. J Neureinflammation 2010; 7:11.
- 24- Kershensteiner M, Schwab ME, Lichtman JW, Misgeld T. *In Vivo Imaging of Axonal Degeneration and Regeneration in the Injured Spinal Cord*. Nat Med 2005; 11(5): 572-7.
- 25- Levi- Montalcini R. *The Nerve Growth Factor and the Neuro Science Chess Board*. Prog Brain Res 2004; 146: 525-7.
- 26- Li H, Deng J, Chen H, Chen T, Cao X, Hou H, Huan W, Zhang G, Yu B, Wang Y. *Dynamic Changes of PIRH2 and P27kip1 Expression in Injured Rat Sciatic Nerve*. Neurol Sci 2012; 33(4): 749-57.
- 27- Marandi M, Mowla SJ, Tavallaei M, Yaghoobi MM, Jafarnejad SM. *Properetin Convertases 1 and 2 (PC 1 and PC 2) are expressed in Neutrally Differentiated Rat Bone Marrow Stromal Stem Cessl (BMSCs)*. Neuroscience Letters 2007; 420(3): 198-203.
- 28- Dahmane N, Ruiz-i-Altaba A. *Sonic hedgehog regulates the growth and patterning of the cerebellum*. Development 1999; 126: 3089–100.
- 29- Rabinson PP, Yates JM, Smith KG. *An Electrophysiological Study in to the Effect of Neurotrophin-3 on Functional Recovery after Lingual Nerve Repair*. Arch Oral Biol 2004; 49(10): 763-75.
- 30- Rodinskii AG, Serdyuchenko IY, Demchenko TV. *Effects of Systemic Injections of Gamma-Hydroxy Butyrate on the Recovery of Functions of the Distal Hindlimb Muscles in Rats after Compression of the Sciatic Nerve*. Neurophysiology 2011; 43(2): 113.

Expression of Changes in NT3 Gene after Rat's Sciatica Nerve Compression in the Presence of Hydroalcoholic Extract of Mountain Tea (*Stachyslavandulifolia*)

Fariba Ghasemzadeh¹, Maryam Tehranipour^{†2}, Khadijeh Nezhad Shahrokhbabadi³

Abstract

Introduction: Neurotrophic factors change in response to nerve damage. *Stachyslavandulifolia* belongs to the Lamiaceae family and since tea has antioxidant and anti-inflammatory effects, therefore, this study aimed to determine the effects of hydroalcoholic extract of mountain tea and its effect on NT3 gene expression after compression.

Methods: In this experimental study, at first the hydro-alcoholic extract of stachys was prepared by the Soxhlet method. In this study, 36 Wistar male rats, 250-300 gr, were randomly divided into 9 groups, 4 rats in each group, and included control, compression (1, 7, 14 and 21 days) and experimental (1, 7, 14 and 28 days) groups. Experimental groups were treated by 75 mg / kg of hydro-alcoholic extract of stachys and to induce the stress in the control group, saline serum was injected. In compression and experimental groups, the sciatic nerve of right leg was compressed for 60 seconds. The first injection of extract in experimental group was performed intraperitoneally and immediately after the compression and the second one was injected 7 days later. Then the sampling was performed of lumbar spinal cord on 1, 7, 14 and 28 days in compression and experimental groups and the total RNA was extracted from the spinal cord segments, cDNA was synthesized and after that the alteration of gene expression of NT3 samples was studied in both samples, without treatment and treated with hydro-alcoholic extract. Data were analyzed using MxPro software and Anova test with a significant level of $p < 0.05$ and Excel software was used for drawing graphs.

Results: The results showed that NT3 gene expression was significantly increased in the compression and treatment groups ($p < 0.001$). Although, the NT3 gene expression was decreased in the treatment group compared to the compression group.

Conclusion: It seems that hydroalcoholic extract of *Stachyslavandulifolia* shoots did not affect NT3 gene expression.

Keywords: *Stachyslavandulifolia*, NT3 gene destruction and repair of sciatic nerve

Citation: Ghasemzadeh F, Tehranipour M, Shahrokhbabadi KH. Expression of changes in NT3 gene after rat's sciatica nerve compression in the presence of hydroalcoholic extract of mountain tea (*Stachyslavandulifolia*). J Shahid Sadoughi Uni Med Sci 2020; 27(10): 1924-40

¹Department of Biology, Mashhad Branch, Islamic Azad University, Iran.

²Department of Biology, Mashhad Branch, Islamic Azad University, Iran.

³Department of Biology, Mashhad Branch, Islamic Azad University, Iran.

*Corresponding author: Tel: 09155110370, email: maryam_tehranipour@mshdiau.ac