

Effect of sodium valproate on adjusting increased hippocampal levels of NF-KB, S100B and GFAP following alloxan induced diabetes

Behnam Amirpour-najafabadi¹, Mahsa Gholami^{1,2}, Parvin Zarie^{1,2}, Sirvan Hossieni², Mehdi Sadegh³

1. Student Research Committee, Arak University of Medical Sciences, Arak, Iran

2. Department of Biochemistry and Genetic, Faculty of Medicine, Arak University of Medical Sciences, Arak, Iran

3. Department of Physiology, Faculty of Medicine, Arak University of Medical Sciences, Arak, Iran, Tel:34173502, Email: m.sadegh@araku.ac.ir

ABSTRACT

Background and Aim: Peripheral and central nervous system neuropathy occur in chronic diabetes with uncontrolled hyperglycemia. Beneficial effects of sodium valproate have been demonstrated in neurodegenerative diseases. Sodium valproate has neuroprotective and regenerative effects via modifications in gene expression. In this study, we investigated effects of sodium valproate on the modifications in the hippocampal levels of NF-KB, AP-1, S100B and GFAP as a consequence of alloxan induced diabetes.

Material and Methods: This experimental study included 24 adult male C57B15/J mice. Diabetes was induced by injection of alloxan (150 mg/kg; i.p.). Sodium valproate was administrated (100 mg/kg; i.p) every 72 hours for two months. Fasting blood sugar levels were measured at the beginning and at the end of the experiment. Then animals were killed, their hippocampuses were extracted and prepared for measurement of biochemical factors by ELISA kits.

Results: Increased blood glucose levels due to alloxan induced diabetes were significantly reduced following sodium valproate administration ($P<0.05$). Also, chronic sodium valproate administration in diabetic animals significantly reduced elevated levels of hippocampal NF-KB, S100B and GFAP ($P<0.05$).

Conclusion: It seems that sodium valproate can adjust diabetes induced modifications in the biochemical factors of the hippocampus which are indicators of cell damage, and maybe effective in prevention of diabetic neuropathy.

Keywords: Diabetic neuropathy, Hyperglycemia, Valproic acid.

Received: July 30, 2018

Accepted: June 28, 2018

How to cite the article:

Behnam Amirpour-najafabadi, Mahsa Gholami, Parvin Zarie, Sirvan Hossieni, Mehdi Sadegh
Effect of sodium valproate on adjusting increased hippocampal levels of NF-KB, S100B and GFAP following alloxan induced diabetes. SJKU.2018;23(4):78-87. URL:<http://sjku.muk.ac.ir/article-1-3586-fa.html>

Copyright © 2018 the Author (s). Published by Kurdistan University of Medical Sciences. This is an open access article distributed under the terms of the Creative Commons Attribution-Non Commercial License 4.0 (CCBY-NC), where it is permissible to download, share, remix, transform, and buildup the work provided it is properly cited. The work cannot be used commercially without permission from the journal.

بررسی کارایی والپروات سدیم بر جبران افزایش سطح هیپوکمپی فاکتورهای NF-KB، GFAP و S100B در پی دیابت القاء شده با آلوکسان

بهنام امیر پور نجف‌آبادی^۱، مهسا غلامی^۱، پروین ذارعی^۱، سیروان حسینی^۱، مهدی صادق^۲

۱. کمیته تحقیقات دانشجویی، دانشگاه علوم پزشکی اراک، اراک

۲. دانشجویی کارشناسی ارشد، گروه بیوشیمی و ژنتیک، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی اراک، اراک

۳. گروه فیزیولوژی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی اراک، اراک، تلفن ثابت: ۰۸۶-۳۴۱۷۳۵۰۲، m.sadegh@araku.ac.ir

چکیده

زمینه و هدف: آسیب اعصاب محیطی و مرکزی در پی دیابت مزمن با قند خون کنترل نشده رخ می‌دهد. اثرات مثبت والپروات سدیم در بیماری‌های تخریبی اعصاب نشان داده شده و با تغییر بیان یکسری از ژن‌ها اثرات محافظت نورونی و ترمیم آسیب نورونی دارد. در مطالعه حاضر کارایی یک دوره مصرف والپروات سدیم در جبران تغییر میزان هیپوکمپی فاکتورهای AP-1، NF-KB، GFAP و S100B ناشی از دیابت را بررسی کردند.

روش بررسی: در این مطالعه تجربی ۲۴ سر موش نر بالغ J/C57B15 استفاده شد. مدل دیابت با تزریق آلوکسان (mg/kg; i.p. ۱۵۰) ایجاد شد. والپروات سدیم با دوز (mg/kg; i.p. ۱۰۰) هر ۷۲ ساعت یک‌بار به مدت دو ماه به حیوانات تزریق شد. قند خون ناشتا با خون‌گیری از ورید دمی در ابتدا و انتهای آزمایش‌ها اندازه‌گیری شد. سپس حیوانات کشته و هیپوکمپ استخراج و آماده‌سازی برای اندازه‌گیری فاکتورهای بیوشیمیایی توسط کیت‌های ELISA انجام شد.

یافته‌ها: افزایش قند خون ناشی از القاء دیابت توسط آلوکسان به دنبال دوره دوماهه تجویز والپروات به صورت معناداری کاهش یافت ($P < 0.05$). همچنین تجویز مزمن والپروات در حیوانات دیابتی به صورت معناداری افزایش ایجاد شده در میزان هیپوکمپی فاکتورهای NF-KB، GFAP و S100B را جبران کرد. ($P < 0.05$).

نتیجه‌گیری: به نظر می‌رسد والپروات سدیم می‌تواند پیامدهای دیابت بر تغییر فاکتورهای بیوشیمیایی شاخص آسیب سلولی را در هیپوکمپ جبران کند و احتمالاً می‌تواند در نوروپاتی ناشی از دیابت مؤثر باشد.

واژه‌های کلیدی: نوروپاتی دیابتی، والپرویک اسید، هیپرگلیسمی

وصول مقاله: ۹۷/۴/۹ اصلاحیه نهایی: ۹۷/۵/۲۱ پذیرش: ۹۷/۶/۶

۹. نشان داده شده دیابت قندی افزایش تولید GFAP را در پی دارد (۱۰-۱۱). علاوه افزایش بیان GFAP باعث می‌شود که آستروسیت‌ها سطح بالای از پروتئین S100B را جهت پاسخ به آسیب و التهاب نورون‌ها تولید کنند (۱۲). S100B یک گلیکوپروتئین داخل سلولی و مارکر آستروسیتها است که در تنظیم فرایندهایی نظیر تکثیر، تمایز، آپوپتوز، هموستاز و متابولیسم انرژی از طریق تعامل با پروتئین‌های هدف عمل می‌کنند (۱۳).

والپرویک اسید و والپروات سدیم داروی شناخته شده در بیماران صرعی است که اخیراً اثرات محافظتی و ترمیمی آن در مدل‌های بیماری‌های نورودژنراتیو نشان داده شده است (۱۴). این ماده شیمیایی با مهار هیستون داستیلاز سبب تغییر ساختار هیستونهای کروماتین شده و در نتیجه بر بیان ژن‌ها اثر می‌گذارد (۱۵). نشان داده شده است که مهارگرهای هیستون داستیلاز می‌توانند با افزایش رگ‌زایی آسیب‌های ناشی از اختلال عروقی را جبران کنند (۱۶). همچنین نشان داده شده است که والپروات با مهار فاکتورهای آپوپتوزی سبب محافظت بافت نورونی در برابر آسیب‌ها می‌شود (۱۷ و ۱۸).

با توجه به اثرات قند خون کنترل نشده در افزایش سطح فاکتورهای آپوپتوزی و احتمالاً ایجاد اختلال عملکرد سیستم عصبی از این طریق (۱۹) و با توجه به گزارش‌های که عملکرد محافظت نورونی والپروات را در شرایط آسیب سیستم عصبی نشان می‌دهند (۲۰)، در مطالعه حاضر احتمال مؤثر بودن والپروات برای بهبود نوروپاتی ناشی از دیابت مطرح شده است. در همین راستا دو بررسی مجزا نشان دادند که والپروات در مدل دیابتی سبب افزایش ترمیم سلول‌های بتای پانکراس و جبران قند خون افزایش یافته می‌شود (۲۱-۲۲). هر چند مطالعات مذکور پیامدهای بعدی دیابت شیرین نظیر نوروپاتی و اثر والپروات بر آن‌ها را بررسی نکرده بود؛ بنابراین ما اثرات یک دوره مصرف والپروات سدیم را در جبران تغییرات بیوشیمیایی بافت هیپوکمپ در پی قند خون

مقدمه

دیابت به عنوان اختلال عملکرد سیستم اندوکرین موجب تغییر عملکردهای متابولیسمی می‌شود. تغییرات کنترل نشده قند خون در پی دیابت منجر به آسیب بافت‌های مختلف می‌شود. نوروپاتی اعصاب محیطی و مرکزی به دنبال دیابت کنترل نشده نمایان می‌شود. اختلال در انتقال پیام‌های حسی و حرکتی همچنین اختلال در اعمال شناختی در پی نوروپاتی ناشی از دیابت کنترل نشده در مدل آزمایشگاهی و نمونه‌های بالینی نشان داده شده است (۲-۱).

بررسی‌ها نشان می‌دهد قند خون کنترل نشده سبب آسیب عروق خونی و در نتیجه اختلال خون‌رسانی به بافت‌ها می‌شود. در نتیجه احتمالاً بخش از آسیب سلول‌های عصبی در بافت‌های محیطی و مرکزی ناشی از آسیب عروق و اختلال خون‌رسانی است (۳). همچنین تغییرات متابولیسم ناشی از قند خون کنترل نشده بر مکانیسم‌های پیام‌رسانی داخل سلول اثر کرده سبب راه افتادن مسیرهایی می‌شود که آپوپتوز سلول‌های عصبی را در پی دارند (۴-۵). بررسی‌ها نشان می‌دهد که هایپرگلایسمی ناشی از دیابت، به واسطه افزایش بیان فاکتورهای نسخه برداری نظیر AP-1 و NF-KB و به دنبال آن افزایش سطح سایتوکاین‌های التهابی نظیر IL-6، IL-1 و TNF- و همچنین کاهش رهایش فاکتورهای نوروتروفیک سبب القای آپوپتوز و تشدید نوروپاتی دیابتی می‌شود (۶-۷). آستروسیت‌ها با نقش‌های مختلفشان از جمله آزاد کردن نوروتروفین‌ها برای عملکرد طبیعی اعصاب مرکزی حیاتی هستند. Glial Fibrillary Acidic Protein (GFAP) یک پروتئین رشته‌ای داخل سلولی مرتبط با آستروسیت‌های فیبری و پروتوبلاسمی است. این پروتئین برای حفظ پایداری آستروسیت طی فرایندهای التهابی ضروری است و تغییرات میزان GFAP به عنوان شاخصی برای واکنش‌های التهابی و gliosis به حساب می‌آید (۸-۹).

شدنده (۲۳). حیوانات با قند خون پایین تر مجدداً آلوکسان دریافت کردند و بعد از ۷۲ ساعت دوباره قند خون اندازه گیری شد. (۲) گروه دیابتی دریافت کننده والپروات (Alloxan+Valp): بعد از دیابتی کردن حیوانات به روش بالا، به مدت دو ماه والپروات سدیم با دوز (mg/kg; i.p. ۱۰۰) هر ۷۲ ساعت یک بار به حیوانات تزریق شد. (۲۴).

(۳) گروه والپروات (Valp): به حیوانات بجای آلوکسان نرمال سالین تزریق شد و سپس به مدت دو ماه والپروات سدیم با دوز (mg/kg; i.p. ۱۰۰) هر ۷۲ ساعت یک بار به حیوانات تزریق شد.

(۴) گروه سالین (Saline): حیوانات بجای آلوکسان نرمال سالین دریافت کردند و سپس به مدت دو ماه هر ۷۲ ساعت یک بار نرمال سالین تزریق شد.

اندازه گیری فاکتورهای بیوشیمیایی در پایان دوره دوماهه تزریقات، قند خون ناشتا در گروههای آزمایشی اندازه گیری شد. سپس موشها با کلروفرم بیهوش شدند و پس از جدا کردن سر و خارج کردن مغز از جمجمه، بافت هیپوکمپ استخراج و در دمای ۸۰-۸۵ درجه سانتی گراد نگهداری شد. برای اندازه گیری فاکتورها ابتدا بافت هیپوکمپ با استفاده از دستگاه هموژنایزر دستی در ۱۰۰۰ میکرولیتر محلول بافر فسفات حاوی آنتی پروتئاز هموژنیزه شد. سپس ۳۰ دقیقه با دور rpm ۱۲۰۰۰ سانتریفیوژ شد و از محلول رویی حاصل برای بررسی و اندازه گیری فاکتورها استفاده شد (۲۵). مراحل برای اندازه گیری هر فاکتور طبق دستورالعمل کیت انجام شد. با استفاده از منحنی استاندارد مقادیر هر فاکتور در هیپوکمپ گروههای آزمایشی محاسبه و برای تحلیلی آماری استفاده شد.

تحلیل آماری

از نرم افزار آماری GraphPad Prism برای تحلیل آماری استفاده شد. برای بررسی نرمال بودن توزیع داده ها از Kolmogorov-Smirnov normality test آزمون

کنترل نشده در مدل دیابت القا شده با آلوکسان بررسی کردیم. فاکتورهای AP1، NF-KB و GFAP در بافت هیپوکمپ به عنوان شاخصهای آپوپتوز S100B مورد مطالعه قرار گرفتند.

روش بررسی حیوانات

در این مطالعه تجربی ۲۴ سر موش نر C57B15/J در محدوده سن ۱۰-۱۲ هفته به طور تصادفی به چهار گروه n=۶ تقسیم شدند. حیوانات در شرایط دمایی استاندارد (۲۲-۲۵°C) و ۱۲ ساعت تاریکی- ۱۲ ساعت روشنایی با دسترسی آزاد به آب و غذا قرار گرفتند. اصول اخلاقی کار با حیوانات آزمایشگاهی طبق مصوبات کمیته اخلاق دانشگاه علوم پزشکی اراک رعایت شد.

مواد شیمیایی

آلوکسان (Sigma Aldrich, USA) در نرمال سالین (۹٪/۰٪) بلا فاصله حل شد. شکل تزریقی والپروات سدیم با Gerot Pharma., CONVULEX (Austria) استفاده شد. قند خون ناشتا توسط گلوكومتر (Accu-Chek, Roche) و با خون گیری از ورید دمی Abnova, ELISA (Taiwan) برای فاکتورهای GFAP, AP1, NF-KB و S100B برای اندازه گیری بیوشیمیایی مورداستفاده قرار گرفت.

ایجاد مدل دیابت و گروههای آزمایش

(۱) گروه دیابتی (Alloxan): آلوکسان (۱۵۰ mg/kg) به صورت محلول در نرمال سالین (۹٪/۰٪) به صورت داخل صفاقی (i.p.) به حیوانات تزریق شد (۲۲). برای اثر گذاری بیشتر تزریق در وضعیت ناشتا انجام شد؛ بنابراین حیوانات دریافت کننده آلوکسان از ساعت ۱۲ شب قبل تا زمان تزریق بدون دسترسی به غذا بودند. ۷۲ ساعت بعد از تزریق قند خون حیوانات اندازه گیری شد و حیوانات با قند خون بالای mg/dl ۲۰۰ به عنوان حیوان دیابتی وارد آزمایش

دربافت کننده والپروات (28 ± 168) تفاوت معناداری با گروه سالین نداشت (جدول ۱). داده ها به صورت Mean \pm SEM ارائه شده اند و تعداد نمونه ها در هر گروه ۶ سر حیوان است.

جدول ۱. میانگین مقادیر قند خون گروه های آزمایشی. گروه دیابتی (Diabetic) و دیابتی دربافت کننده والپروات (Diabetic+Valp) ۷۲ ساعت بعد از تزریق آلوکسان افزایش معنادار قند خون را نشان دادند. در حالی که در پایان دو ماه تجویز والپروات قند خون گروه دیابتی دربافت کننده والپروات (Diabetic+Valp) به صورت معناداری کاهش یافته و تفاوت معناداری را با گروه دیابتی نشان می دهد. $P < 0.05$ مقایسه با گروه سالین و $# P < 0.05$ مقایسه با گروه دیابتی را نشان می دهد. داده ها به صورت Mean \pm SEM ارائه شده اند و تعداد نمونه ها در هر گروه ۶ سر حیوان است.

استفاده شد. داده های بین گروه های آزمایشی با آزمون One-way ANOVA و سپس آزمون تکمیلی Bonferroni مورد مقایسه قرار گرفتند. داده ها به صورت Mean \pm SEM ارائه شده اند و $P < 0.05$ شاخص معناداری قرار گرفت. تعداد ۶ سر حیوان در هر گروه وجود داشت.

یافته ها

تأثیر والپروات سدیم بر قند خون حیوانات دیابتی شده با آلوکسان

۷۲ ساعت بعد از تزریق آلوکسان، قند خون گروه دیابتی ± 21 (315 ± 21) و گروه دیابتی دربافت کننده والپروات (265 ± 15) افزایش معناداری را در مقایسه با گروه سالین (135 ± 7) نشان داد ($P < 0.05$). درحالی که گروهی که فقط والپروات دربافت کرده بودند تفاوت معناداری با گروه سالین نداشت (جدول ۱). بعلاوه قند خون اندازه گیری شده گروه های آزمایشی در پایان مطالعه افزایش معناداری را در گروه دیابتی (376 ± 84) در مقایسه با گروه سالین (122 ± 84) نشان داد ($P < 0.05$ ، درحالی که گروه دیابتی

جدول ۱. میانگین مقادیر قند خون گروه های آزمایشی

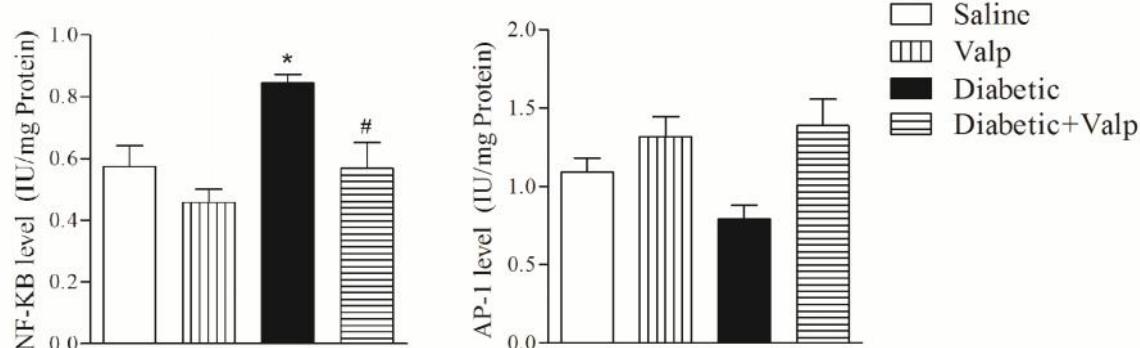
مقادیر قند خون (mg/dL)

| گروه های آزمایش | دیابتی والپروات (Diabetic+Valp) | دیابتی دربافت کننده والپروات (Diabetic) | والپروات (Valp) | سالین (Saline) | پایان دوره دو ماه تزریق والپروات ۷۲ ساعت پس از آلوکسان |
|-----------------|---------------------------------|---|-----------------|----------------|--|
| | # 168 ± 28 | * 265 ± 28 | * 315 ± 21 | * | 100 ± 9 |
| | | | | | 122 ± 7 |
| | | | | | 376 ± 84 |

$P < 0.05$) افزایش معناداری دارد ($P < 0.05$). درحالی که این افزایش در حیوانات دیابتی دربافت کننده والپروات جبران شده، به طوری که گروه دیابتی دربافت کننده والپروات (0.45 ± 0.04) در مقایسه با گروه دیابتی کاهش معناداری را در میزان NF-KB هیپو کمپ

تأثیر والپروات سدیم بر سطح فاکتورهای نسخه برداری AP-1 و NF-KB در حیوانات دیابتی شده با آلوکسان: مقایسه آماری سطح فاکتور NF-KB در هیپو کمپ گروه های آزمایشی نشان داد که میزان این فاکتور در گروه حیوانات دیابتی (0.84 ± 0.02) در مقایسه با گروه سالین

(۲۰۰ ± ۱۲) در مقایسه با گروه دیابتی کاهش معناداری را در میزان S100B هیپوکمپ نشان می‌دهد ($P < 0.05$). همچنین گروهی که فقط والپروات دریافت کرده بودند در مقایسه با گروه سالین تفاوت معناداری نداشت (نمودار ۲). مقایسه آماری مقادیر هیپوکمپی فاکتور GFAP بین گروه‌های آزمایشی نشان داد که میزان این فاکتور در گروه حیوانات دیابتی (۷ ± ۱۲۶) در مقایسه با گروه سالین (۶ ± ۶۴) افزایش معناداری دارد ($P < 0.001$). در حالی که این افزایش در حیوانات دیابتی دریافت کننده والپروات جبران شده، به طوری که گروه دیابتی دریافت کننده والپروات (۷ ± ۸۷) در مقایسه با گروه دیابتی کاهش معناداری را در میزان GFAP هیپوکمپ نشان می‌دهد ($P < 0.01$). همچنین گروهی که فقط والپروات دریافت کرده بودند در مقایسه با گروه سالین تفاوت معناداری نداشت (نمودار ۲).

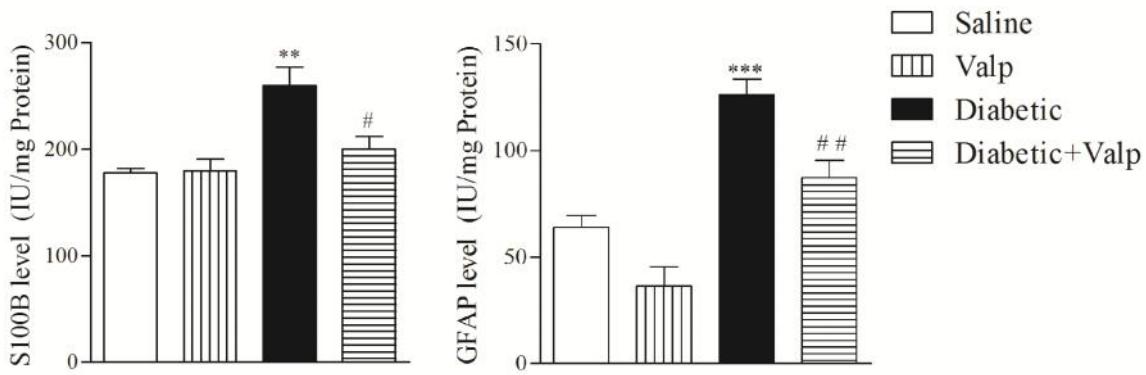


نمودار ۱. افزایش فاکتور نسخه برداری NF-KB ناشی از دیابت مزمن توسط والپروات جبران شد. آزمون One-way ANOVA و پس آزمون Bonferroni نشان داد فاکتور نسخه برداری NF-KB در هیپوکمپ حیوانات دیابتی (Diabetic) در مقایسه با سالین (Saline) افزایش معناداری پیدا می‌کند و دوره دو ماه دریافت والپروات در حیوانات دیابتی (Diabetic+Valp) این افزایش را به صورت معناداری جبران می‌کند. بعلاوه سطح هیپوکمپی فاکتور نسخه برادری AP-1 تفاوت معناداری را در گروه‌های آزمایشی نشان نداد. $* P < 0.05$ مقایسه با گروه سالین و $# P < 0.05$ مقایسه با گروه دیابتی را نشان می‌دهد. داده‌ها به صورت Mean ± SEM ارائه شده‌اند و تعداد نمونه‌ها در هر گروه ۶ سر حیوان است.

نشان می‌دهد ($P < 0.05$). همچنین گروهی که فقط والپروات دریافت کرده بودند در مقایسه با گروه سالین تفاوت معناداری نداشت (نمودار ۱).

تحلیل آماری داده‌ها نشان داد که میزان فاکتور AP-1 در بافت هیپوکمپ گروه‌های آزمایشی تفاوت معناداری با هم ندارد (نمودار ۱).

تأثیر والپروات سدیم بر سطح فاکتورهای گلیال S100B و GFAP در حیوانات دیابتی شده با آلوکسان: بررسی آماری مقادیر هیپوکمپی فاکتور S100B در گروه‌های آزمایشی نشان داد که میزان این فاکتور در گروه حیوانات دیابتی (۲۶۰ ± ۱۷) در مقایسه با گروه سالین (۴ ± ۱۷۷) افزایش معناداری دارد ($P < 0.01$). در حالی که این افزایش در حیوانات دیابتی دریافت کننده والپروات جبران شده، به طوری که گروه دیابتی دریافت کننده والپروات



نمودار ۲. والپروات سدیم اثرات دیابت مزمن در افزایش میزان فاکتورهای S100B و GFAP را جبران کرد. آزمون One-way ANOVA و پس آزمون Bonferroni نشان داد میزان هر دو فاکتور شاخص آسیب گلیالی در هیوکمپ حیوانات دیابتی (Diabetic) در مقایسه با سالین (Saline) افزایش معناداری پیدا می کند. دوره دو ماه دریافت والپروات در حیوانات دیابتی (Diabetic+Valp) این افزایش سطح فاکتورهای گلیال را به صورت معناداری جبران کرده است. $P < 0.01$ و $P < 0.001$ مقایسه با گروه سالین، $P < 0.05$ مقایسه با گروه دیابتی را نشان می دهد. داده ها به صورت Mean \pm SEM ارائه شده اند و تعداد نمونه ها در هر گروه ۶ سر حیوان است.

جمله NF-KB در بافت عصبی افزایش می یابد (۲۸-۲۹).

در رت های دیابتی شده بیان NF-KB در گانگلیون ریشه پشتی افزایش می یابد که همراه با نوروپاتی محیطی است (۳۰). هایپرگلیسمی یکی از عوارض دیابت است که با افزایش تشکیل ROS (Reactive oxygen species) و AGE (advanced glycation end-products) سبب فعال سازی NF-KB می شود (۳۱). همچنین افزایش سطح ایترلوکین ها و سایتوکاین هایی مانند IL-1 و TNF در پاسخ به فعال سازی NF-KB سبب تشدید نوروپاتی و افزایش حساسیت به درد در نوروپاتی دیابتی می شود (۲۷)؛ بنابراین با توجه به اهمیت این دسته از ایترلوکین ها و سایتوکاین ها در پاتولوژی نوروپاتی ناشی از دیابت بکار گیری عواملی که می تواند تولید یا فعال سازی آنها را مهار کند، ممکن است سبب تأخیر یا توقف عوارض ناشی از دیابت شوند. مطالعات پیشین نشان داده بود که والپروات مهار فعال سازی NF-KB را از طریق مهار انتقال آن به هسته انجام می دهد (۳۲). همچنین نشان داده شده است که والپروات با سرکوب فعال سازی NF-KB و مهار بیان ماتریکس متالوپروتئیناز-۹ از سد خونی

بحث

یافته های ما در این مطالعه نشان داد هیپرگلیسمی حیوانات دیابتی شده با آلوکسان در پی دوره مزمن مصرف والپروات سدیم بهبود پیدا کرد. همچنین افزایش ایجاد شده در میزان هیپوکمپی فاکتور نسخه برداری NF-KB و فاکتورهای گلیال S100B و GFAP ناشی از دیابت در پی مصرف مزمن والپروات سدیم جبران شد. در بررسی میزان هیپوکمپی فاکتور نسخه برداری NF-KB نتایج مانشان داد که این فاکتور به دنبال دیابت و هیپرگلیسمی کنترل نشده در بافت هیپوکمپ افزایش می یابد، در حالی که فاکتور نسخه برداری AP-1 تغییر معناداری را نشان نداد. AP-1 هر دو جزو فاکتورهای رونویسی هسته ای هستند که کد گذاری ژن های مختلف از جمله فاکتورهای التهابی را کنترل می کند. فعال شدن NF-KB نقش مهمی را در فرایندهای التهابی، پاسخ های ایمنی و مرگ سلولی به واسطه اتصال به پروموتور ژن های مختلف مانند TNF، IL-1 و سیکلواکسیژناز ۲ بازی می کند (۲۷-۲۶). هم راستا با نتایج ما گزارش های پیشین نشان داده اند که در پی نوروپاتی دیابتی در مدل های آزمایشی سطح فاکتورهای آپوپتوزی از

در بررسی فاکتورهای شاخص آسیب سلول‌های گلیال، مطالعه ما نشان داد هیپرگلیسمی دیابتی سبب افزایش معنی‌دار سطح GFAP و S100B در هیپوکمپ حیوانات دیابتی می‌شود. بعلاوه دوره مصرف مزمن والپروات این مقادیر افزایش یافته را جبران می‌کند. افزایش GFAP و S100B در بافت هیپوکمپ مدل دیابت در مطالعه ما با مطالعات قبلی هم راستا بود. مطالعه در رت‌های دیابتی شده با استرپتوزوسین نشان داده بود که سطح GFAP و S100B در بافت هیپوکمپ و بخش‌های کورتیکال مغز افزایش قابل توجهی نسبت به گروه کنترل پیدا می‌کند(۱۲) آن‌ها نشان دادند استفاده از آنتی‌اکسیدان‌هایی نظیر ویتامین E و ملاتونین می‌تواند سبب جبران تغییر این فاکتورها شود(۳۶و۳۷). همچنین در بررسی دیگر پیشنهاد شده است که افزایش میزان سطح GFAP و S100B اولین واکنش بافت هیپوکمپ به استرس ناشی از هیپرگلیسمی در پی القاء دیابت است (۳۷). هر چند مدل استفاده شده برای القا دیابت در بررسی‌های مذکور با استفاده استرپتوزوسین بود اما یافته‌های آن‌ها در تائید و هم خوانی با یافته‌های ما از مدل دیابت ایجاد شده با آلوكسان است. همچنین در بررسی کارایی استفاده از والپروات سدیم در جبران عوارض ناشی از دیابت بر میزان هیپوکمپی GFAP و S100B که شاخص آسیب بافتی می‌باشد، مطالعه ما با بررسی‌های پیشین همخوانی داشت. بررسی نشان داده بود که والپروات با دوز ۳۰۰ mg/kg دو بار در روز به مدت یک هفته می‌تواند سبب کاهش تعداد سلول‌های آپوپوتیک شود. مطالعات نشان داده اند که والپروات نه تنها اثر حفاظتی بر روی نورون‌ها دارد بلکه باعث تقویت ترمیم و باز زایی آکسون‌ها می‌شوند (۳۸-۳۹).

در مطالعه Khan و همکاران(۲۱) بر روی رت‌های دیابتی شده با استرپتوزوسین نشان داده شد که والپروات با دوزهای روزانه ۱۵۰-۳۰۰ mg/kg به مدت ۳ هفته، به طور قابل توجهی سطح گلوکز پلاسمای آپوپوتوز ناشی از آن‌ها کاهش می‌دهد(۲۱). این گزارش نیز با یافته‌های ما در

معزی رت‌ها محافظت می‌کند (۱۷). همچنین به نظر می‌رسد والپروات با افزایش استیلاسیون NF-KB نورون‌ها را از استرس اکسیداتیو القاء کننده مرگ سلولی محافظت کرده و دارای اثر محافظت عصبی است (۳۳). هم راستا با این یافته‌ها نتایج بررسی ما در تجویز مزمن والپروات نتایج ما نشان داد که یک دوره درمان با دوز ۱۰۰ میلی‌گرم والپروات می‌تواند افزایش هیپوکمپی فاکتور NF-KB ناشی از دیابت را به صورت معناداری جبران کند؛ بنابراین احتمالاً از این طریق قادر است مسیرهای پایین‌دست NF-KB که منجر به آسیب سلول‌ها و یا آپوپتوز می‌شوند را مهار کرده و در بهبود نوروپاتی ناشی از دیابت مؤثر باشد. تائید این فرضیه نیاز به آزمایش‌های تکمیلی دارد که باید در مطالعات بعدی مورد ملاحظه قرار گیرد.

اگرچه نتایج بررسی ما تغییر معناداری را در میزان هیپوکمپی فاکتور نسخه برداری AP-1 در پی دیابت و همچنین طی تجویز والپروات نشان نداد، اما برخی بررسی‌ها در محیط کشت نشان داده اند که غلاظت‌های مختلف گلوکز می‌تواند سبب افزایش AP-1 شود(۳۴). بعلاوه گزارش شده است که داروهای پایدار کننده خلق و خو نظیر والپروات که برای درمان بیماری‌هایی مانند افسردگی استفاده می‌شوند، فعالیت AP-1 و بیان ژن‌های تنظیم شونده توسط AP-1 مانند تیروزین هیدروکسیلаз را افزایش می‌دهند (۳۵). به نظر می‌رسد که کاهش سطح AP-1 با برهم زدن تعادل آپوپتوزی می‌تواند در تخریب بافتی و بروز عوارضی مانند نوروپاتی دیابتی در بافت عصبی مؤثر باشد و والپروات با افزایش سطح AP-1 از القای آپوپتوز و پیشرفت نوروپاتی دیابتی جلوگیری می‌کند(۱۴). به هر حال تفاوت یافته‌های ما با این گزارش‌ها ممکن است ناشی از شرایط متفاوت آزمایش در محیط کشت در مقایسه با شرایط موجود زنده باشد. همچنین تفاوت دوز، نحوه مصرف والپروات و تفاوت نوع بافت عصبی مورد مطالعه در مطالعات ذکر شده و مطالعه ما می‌تواند علت تفاوت یافته‌ای ما با مطالعات قبلی باشد.

حداقل برخی پیامد های بیوشیمیابی ناشی از دیابت کنترل نشده بر بافت هیپوکمپ را جبران کند. جبران افزایش S100B، NF-KB و GFAP در بافت هیپوکمپ، والپروات را به عنوان کاندیدا در کنترل و احتمالاً بهبود نوروپاتی دیابتی مطرح می کند. بررسی بعدی و کاربرد هم زمان والپروات در کنار درمانهای معمول دیابت می تواند میزان اثربخشی آن را در کنترل عوارض ناشی از دیابت دقیق تر نشان دهد.

تقدیر و تشکر

پژوهش حاضر مستخرج از طرح تحقیقاتی مصوب معاونت تحقیقات دانشگاه علوم پزشکی اراک است (کد: ۲۷۷۲ و ۲۸۵۲). تضاد منافع مالی و غیرمالی در خصوص این پژوهش برای نویسنده گان مقاله وجود ندارد.

اندازه گیری قند خون بعد از القاء دیابت و در پایان دوره دو ماه تجویز والپروات هم خوانی دارد. با توجه به اثرات هیپرگلیسمی کنترل نشده در اتفاق مسیرهای آپوپتوز و افزایش مقادیر فاکتورهای مریبوط با این مسیرها، ممکن است اثرات والپروات در کنترل قند خون منشأ پیامدهای آن در جبران افزایش فاکتورهای S100B، NF-KB و GFAP در بافت هیپوکمپ باشد؛ و یا با توجه به اثرات والپروات به عنوان مهار کننده هیستون داستیلاز و در نتیجه اثرگذاری آن در روند بیان برخی ژن ها، ممکن است والپروات از این طریق بر میزان هیپوکمپی فاکتورهای فاکتورهای NF-KB و GFAP و S100B اثرگذاشته باشد. در هر حال اثبات هر دو فرضیه نیاز به مطالعات بعدی دارد.

نتیجه گیری

در مجموع یافته های ما در این بررسی نشان داد که دوز متوسط والپروات سدیم به صورت تجویز مزمن، توانست

Reference

- Pop-Busui R, Boulton AJ, Feldman EL, Bril V, Freeman R, Malik RA, et al. Diabetic neuropathy: a position statement by the American Diabetes Association. *Diabetes Care* 2017; 40: 136-54.
- Said G. Diabetic neuropathy--a review. *Nat Clin Pract Neurol* 2007; 3: 331-40.
- Said G, Lacroix C, Lozeron P, Ropert A, Planté V, Adams D. Inflammatory vasculopathy in multifocal diabetic neuropathy. *Brain* 2003; 126: 376-85.
- Schmeichel AM, Schmelzer JD, Low PA. Oxidative injury and apoptosis of dorsal root ganglion neurons in chronic experimental diabetic neuropathy. *Diabetes* 2003; 52: 165-71.
- Alimoradian A, Ghasemi S, Zahiri M, Saeedi AH, Miladi H, Sadegh M. Investigation of the effect of Ginkgo biloba leaf extract on spatial memory impairment and hippocampal neuronal loss caused by diabetes induced by streptozotocin in rats. *SJKU* 2018; 23: 114-24. [In Persian]
- Skundric DS, Lisak RP. Role of neuropoietic cytokines in development and progression of diabetic polyneuropathy: from glucose metabolism to neurodegeneration. *J Diabetes Res* 2003; 4: 303-12.
- King M, Anderson N, Liu C, Law E, Cundiff M, Mixcoatl-Zecuatl T, et al. Activation of the insulin-signaling pathway in sciatic nerve and hippocampus of type 1 diabetic rats. *Neuroscience* 2015; 303: 220-8.
- Eng LF. Glial fibrillary acidic protein (GFAP): the major protein of glial intermediate filaments in differentiated astrocytes. *J Neuroimmunol* 1985; 8: 203-14.
- Storoni M, Verbeek MM, Illes Z, Marignier R, Teunissen CE, Grabowska M, et al. Serum GFAP levels in optic neuropathies. *J Neurol Sci* 2012; 317: 117-22.

10. Coleman E, Judd R, Hoe L, Dennis J, Posner P. Effects of diabetes mellitus on astrocyte GFAP and glutamate transporters in the CNS. *Glia* 2004; 48: 166-78.
11. Baydas G, Reiter RJ, Yasar A, Tuzcu M, Akdemir I, Nedzvetskii VS. Melatonin reduces glial reactivity in the hippocampus, cortex, and cerebellum of streptozotocin-induced diabetic rats. *Free Radic Biol Med* 2003; 35: 797-804.
12. Baydas G, Nedzvetskii VS, Tuzcu M, Yasar A, Kirichenko SV. Increase of glial fibrillary acidic protein and S-100B in hippocampus and cortex of diabetic rats: effects of vitamin E. *Eur J Pharmacol* 2003; 462: 67-71.
13. Celikbilek A, Akyol L, Sabah S, Tanik N, Adam M, Celikbilek M, et al. S100B as a glial cell marker in diabetic peripheral neuropathy. *Neurosci Lett* 2014; 558: 53-7.
14. Biermann J, Grieshaber P, Goebel U, Martin G, Thanos S, Di Giovanni S, et al. Valproic acid-mediated neuroprotection and regeneration in injured retinal ganglion cells. *Invest Ophthalmol Vis Sci* 2010; 51: 526-34.
15. Cui SS, Yang CP, Bowen RC, Bai O, Li X-M, Jiang W, et al. Valproic acid enhances axonal regeneration and recovery of motor function after sciatic nerve axotomy in adult rats. *Brain Res* 2003; 975: 229-36.
16. Gottlicher M. Valproic acid: an old drug newly discovered as inhibitor of histone deacetylases. *Ann Hematol* 2004; 83: 91-2.
17. Wang Z, Leng Y, Tsai LK, Leeds P, Chuang DM. Valproic acid attenuates blood-brain barrier disruption in a rat model of transient focal cerebral ischemia: the roles of HDAC and MMP-9 inhibition. *J Cereb Blood Flow Metab* 2011; 31: 52-7.
18. Zhang Z, Qin X, Zhao X, Tong N, Gong Y, Zhang W, et al. Valproic acid regulates antioxidant enzymes and prevents ischemia/reperfusion injury in the rat retina. *Curr Eye Res* 2012; 37: 429-37.
19. Vincent AM, Brownlee M, Russell JW. Oxidative stress and programmed cell death in diabetic neuropathy. *Ann NY Acad Sci* 2002; 959: 368-83.
20. Silva MR, Correia AO, Dos Santos GCA, Parente LLT, de Siqueira KP, Lima DGS, et al. Neuroprotective effects of valproic acid on brain ischemia are related to its HDAC and GSK3 inhibitions. *Pharmacol Biochem Behav* 2018; 167: 17-28.
21. Khan S, Jena G. Valproic acid improves glucose homeostasis by increasing beta cell proliferation, function, and reducing its apoptosis through hdac inhibition in juvenile diabetic rat. *J Biochem Mol Toxicol* 2016; 30: 438-46.
22. Akindele AJ, Otuguor E, Singh D, Ota D, Benebo AS. Hypoglycemic, antilipidemic and antioxidant effects of valproic acid in alloxan-induced diabetic rats. *Eur J Pharmacol* 2015; 762: 174-83.
23. Takemoto K, Tanaka M, Iwata H, Nishihara R, Ishihara K, Wang DH, et al. Low catalase activity in blood is associated with the diabetes caused by alloxan. *Clin Chim Acta* 2009; 407: 43-6.
24. Tai YT, Lee WY, Lee FP, Lin TJ, Shih CL, Wang JY, et al. Low dose of valproate improves motor function after traumatic brain injury. *Biomed Res Int* 2014; 2014: 980657.
25. Amri J, Sadegh M, Moulaei N, Palizvan MR. Transgenerational modification of hippocampus TNF-alpha and S100B levels in the offspring of rats chronically exposed to morphine during adolescence. *Am J Drug Alcohol Abuse* 2018; 44: 95-102.
26. Adcock IM. Transcription factors as activators of gene transcription: AP-1 and NF-kappa B. *Monaldi Arch Chest Dis* 1997; 52: 178-86.

27. Kempuraj D, Thangavel R, Natteru PA, Selvakumar GP, Saeed D, Zahoor H, et al. Neuroinflammation induces neurodegeneration. *J Neurol Neurosurg Spine* 2016; 1: 1003.
28. Kowluru RA, Chakrabarti S, Chen S. Re-institution of good metabolic control in diabetic rats and activation of caspase-3 and nuclear transcriptional factor (NF-kappaB) in the retina. *Acta Diabetol* 2004; 41: 194-9.
29. Jia D, Heng LJ, Yang RH, Gao GD. Fish oil improves learning impairments of diabetic rats by blocking PI3K/AKT/nuclear factor-kappaB-mediated inflammatory pathways. *Neuroscience* 2014; 258: 228-37.
30. Zhang HH, Hu J, Zhou YL, Qin X, Song ZY, Yang PP, et al. Promoted interaction of nuclear factor- B with demethylated purinergic P2X3 receptor gene contributes to neuropathic pain in rats with diabetes. *Diabetes* 2015; 64: 4272-84.
31. Oyenihu AB, Ayeleso AO, Mukwevho E, Masola B. Antioxidant strategies in the management of diabetic neuropathy. *Biomed Res Int* 2015; 2015: 515042.
32. Ichiyama T, Okada K, Lipton JM, Matsubara T, Hayashi T, Furukawa S. Sodium valproate inhibits production of TNF- and IL-6 and activation of NF- B. *Brain Res* 2000; 857: 246-51.
33. Go HS, Seo JE, Kim KC, Han SM, Kim P, Kang YS, et al. Valproic acid inhibits neural progenitor cell death by activation of NF- B signaling pathway and up-regulation of Bcl-XL. *J Biomed Sci* 2011; 18: 48.
34. Russell JW, Sullivan KA, Windebank AJ, Herrmann DN, Feldman EL. Neurons undergo apoptosis in animal and cell culture models of diabetes. *Neurobiol Dis* 1999; 6: 347-63.
35. Chen G, Yuan PX, Jiang YM, Huang LD, Manji HK. Valproate robustly enhances AP-1 mediated gene expression. *Mol. Brain Res* 1999; 64: 52-8.
36. Baydas G, Donder E, Kiliboz M, Sonkaya E, Tuzcu M, Yasar A, et al. Neuroprotection by -lipoic acid in streptozotocin-induced diabetes. *Biochemistry (Moscow)* 2004; 69: 1001-5.
37. Lebed YV, Orlovsky MA, Nikonenko AG, Ushakova GA, Skibo GG. Early reaction of astroglial cells in rat hippocampus to streptozotocin-induced diabetes. *Neurosci Lett* 2008; 444: 181-5.
38. Kong QJ, Wang Y, Liu Y, Sun JC, Xu XM, Sun XF, et al. Neuroprotective effects of valproic acid in a rat model of cauda equina injury. *World Neurosurg* 2017; 108: 128-36.
39. Zhang Z, Tong N, Gong Y, Qiu Q, Yin L, Lv X, et al. Valproate protects the retina from endoplasmic reticulum stress-induced apoptosis after ischemia-reperfusion injury. *Neurosci Lett* 2011; 504: 88-92.