

Effect of propofol on hippocampal CA2 and CA3 cells in rat model of ischemic/reperfusion

Mostafa Rahchamani¹, Shabnam Movassaghi^{2,3}, Zahra kermaniha¹, Zahra-Nadia Sharifi^{2,3}

¹ Faculty of Medicine, Tehran Medical Sciences, Islamic Azad University, Tehran, Iran

² Department of Anatomical Sciences and Cognitive Neuroscience, Faculty of Medicine, Tehran Medical Sciences, Islamic Azad University, Tehran, Iran

³ Herbal Pharmacology Research Center, Tehran Medical Sciences, Islamic Azad University, Tehran, Iran

Abstract

Background: Cerebral ischemia/ reperfusion leads to programmed cell death or planned apoptosis. Hippocampus is a very sensitive tissue to cerebral ischemia. Propofol is an anesthesia that recently the use of this drug as a neuroprotective has been considered. In this study, the effect of propofol on CA2 and CA3 areas of the hippocampus following ischemia was investigated.

Materials and methods: 24 Wistar rats were randomly divided into 4 groups, including: control ischemia, experimental and vehicle. The experimental group received 40 mg/ kg of propofol and the vehicle group received 1 ml normal saline 1 hour before ischemia intraperitoneally. The ischemic model was performed by bilateral closure of the common carotid arteries for 20 minutes then reperfusion was done. 4 days later, all rats were sacrificed and the hippocampal tissue was examined by Nissl staining method. Data were analyzed using SPSS-25 statistical software by one-way ANOVA and TUKEY test. $p < 0.05$ was considered as Significant.

Results: Ischemia/ reperfusion for 20 minutes caused degeneration of pyramidal cells in CA2 and CA3 hippocampus and these neurons showed a significant decrease compared to the control group, but propofol injection inhibited the decrease in the number of viable cells in these two areas.

Conclusion: Propofol can be used as an effective agent in preventing or reducing the complications of stroke alone or with other drugs.

Keywords: Propofol, Hippocampus, Ischemia/reperfusion, Rat.

Cited as: Rahchamani M, Movassaghi S, kermaniha Z, Nadia Sharifi Z. Effect of Propofol on Hippocampal CA2 and CA3 cells in rat model of ischemic/reperfusion. Medical Science Journal of Islamic Azad University, Tehran Medical Branch 2022; 32(4): 389-397.

Correspondence to: Zahra Nadia Sharifi

Tel: +98 21 22006660

E-mail: Zsharifi@iautmu.ac.ir

ORCID ID: 0000-0001-8053-4712

Received: 2 Nov 2021; **Accepted:** 13 Aug 2022

بررسی اثر پروپوفول بر روی سلول های ناحیه CA2 و CA3 هیپوکامپ موش صحرائی مدل ایسکمی ریپرفیوژن

مصطفی راه چمنی^۱، شبنم موثقی^۲، زهرا کرمانیها^۱، زهرا نادیا شریفی^۳

^۱ دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی تهران، دانشگاه آزاد اسلامی، تهران، ایران

^۲ گروه علوم تشریح و علوم اعصاب شناختی، دانشکده پزشکی، علوم پزشکی تهران، دانشگاه آزاد اسلامی، تهران، ایران

^۳ مرکز تحقیقات فارماکولوژی گیاهان دارویی، علوم پزشکی تهران، دانشگاه آزاد اسلامی، تهران، ایران

چکیده

سابقه و هدف: ایسکمی/ریپرفیوژن مغزی منجر به مرگ برنامه ریزی شده سلول یا آپوپتوز می شود. هیپوکامپ بافتی بسیار حساس به ایسکمی مغزی است. پروپوفول نوعی داروی بیهوشی است که اخیراً به عنوان حفاظت کننده عصبی مورد توجه قرار گرفته است. در این تحقیق اثر پروپوفول در ناحیه CA2 و CA3 هیپوکامپ متعاقب ایسکمی بررسی شد.

روش بررسی: ۲۴ موش صحرائی نر و بیستار به ۴ گروه ۶ تایی کنترل، ایسکمی، حامل و آزمایشی تقسیم شدند. گروه آزمایشی ۴۰ mg/kg داروی پروپوفول و گروه حامل ۱ میلی لیتر نرمال سالین ۱ ساعت قبل از ایسکمی به صورت داخل صفاقی دریافت کردند. ایسکمی با بستن شریان های کاروتید مشترک دو طرف به مدت ۲۰ دقیقه و سپس ریپرفیوژن القاء شد. ۴ روز بعد تمامی رت ها قربانی شدند و بافت هیپوکامپ به روش رنگ آمیزی نیسل بررسی شد. داده ها با استفاده از نرم افزار آماری SPSS-25 و آزمون آماری ANOVA یک طرفه و تست TUKEY مورد تحلیل قرار گرفتند. سطح معنی داری $p < 0.05$ در نظر گرفته شد.

یافته ها: ایسکمی ریپرفیوژن به مدت ۲۰ دقیقه باعث دژنراسیون سلول های هرمی ناحیه CA2 و CA3 هیپوکامپ شد و این نوروها کاهش قابل ملاحظه ای را نسبت به گروه کنترل نشان دادند، اما تزریق پروپوفول موجب مهار کاهش تعداد سلول های سالم در این دو ناحیه شد. نتیجه گیری: پروپوفول می تواند به عنوان عاملی موثر در پیشگیری یا کاهش عوارض سکتة مغزی به تنهایی و یا با سایر داروها مورد استفاده قرار گیرد.

واژگان کلیدی: پروپوفول، هیپوکامپ، ایسکمی ریپرفیوژن، موش صحرائی.

مقدمه

ایسکمی مغزی با میزان شیوع ۱۲/۷ درصد، دومین عامل مرگ و میر در جهان است. ایسکمی مغزی ناشی از انسداد شریان بیشترین نقش را در ایجاد سکتة مغزی دارد (۱، ۲) و مطابق با افزایش امید به زندگی میزان بروز آن با گذشت زمان افزایش

می یابد. از مهم ترین دلایل ایسکمی، می توان به ایست قلبی، ترومبواسمبولی و کاهش شدید فشار خون در جریان اعمال جراحی قلبی - ریوی اشاره کرد. ایسکمی مغزی منجر به اختلالات حسی - حرکتی، اختلال تکلم (aphasia)، اختلالات بینایی، نقایص عصبی-روانی (neuropsychiatric) مثل کاهش ادراک، ناتوانی در انجام تکالیفی که فرد قبلاً فرا گرفته است (apraxia)، اختلالات شناختی (agnosia)، فراموشی آنتروگرا و اختلال یادگیری فضایی (Spatial learning) می شود (۳-۵). عوامل متعددی در بروز سکتة مغزی مؤثرند که از مهم ترین آنها دیابت، بیماری های قلبی و فشار خون بالا را می توان نام برد.

آدرس نویسنده مسئول: تهران، دانشگاه آزاد اسلامی، دانشگاه علوم پزشکی تهران، دانشکده پزشکی،

گروه علوم تشریح و علوم اعصاب شناختی، زهرا نادیا شریفی

(email: : Zsharifi@iautmu.ac.ir)

ORCID ID: 0000-0001-8053-4712

تاریخ دریافت مقاله: ۱۴۰۰/۸/۱۱

تاریخ پذیرش مقاله: ۱۴۰۱/۵/۲۳

دارو همچنین سبب کاهش جریان خون مغزی و نیز کم شدن متابولیسم مغزی اکسیژن می‌گردد. تغییرات یاد شده منجر به کاهش فشار داخل جمجمه‌ای می‌شود (۱۸).

بررسی‌ها نشان داده است که داروی فوق در مدل ایسکمی - رپرفیوژن گذرای مغزی موش صحرایی موجب کاهش میزان پروتئین‌های فعال مسیر آپوپتوز و محافظت از مغز جنین موش صحرایی در برابر صدمات ناشی از هیپوکسی مغزی می‌گردد. درعین حال دوزهای بالای پروپوفول موجب حفاظت نورونی در مدل تجربی انسداد جریان کاروتید داخلی در موش صحرایی می‌گردد. این دارو نقش بسیار مهمی در حفاظت از صدمات ناشی از رپر فیوژن مغزی، کنترل دما، جلوگیری از عفونت و کنترل قند خون بالا ایفا می‌کند (۱۹). با توجه به اینکه بررسی‌های اندکی در زمینه اثرات مثبت داروی پروپوفول بر روی نواحی مختلف هیپوکامپ متعاقب ایسکمی مغزی انجام گرفته است، لذا پژوهش کنونی با هدف بررسی اثر داروی پروپوفول بر روی ضایعات ناشی از ایسکمی - رپرفیوژن فراگیر گذرا بر روی نواحی CA2 و CA3 هیپوکامپ انجام گرفت.

مواد و روشها

گروه‌های حیوانات

در این مطالعه تجربی، تعداد ۲۴ سر موش صحرایی نر بالغ نژاد ویستار با وزن ۳۰۰-۲۵۰ گرم از انستیتو پاستور ایران تهیه شد و در شرایط استاندارد آزمایشگاهی با درجه حرارت ۲۴-۲۲ درجه سانتی‌گراد نگهداری شدند. آب و غذا به مقدار کافی در دسترس حیوانات قرار گرفت. رعایت اصول اخلاقی طبق قوانین بین‌المللی و ضوابط کمیته اخلاقی حیوانات آزمایشگاهی با کد شناسه IR.IAU.TMU.REC.1397.220 در مرکز تحقیقات فارماکولوژی گیاهان دارویی دانشگاه علوم پزشکی آزاد اسلامی تهران انجام شد. رت‌ها به طور تصادفی به ۴ گروه ۶ تایی تقسیم شدند:

۱. گروه کنترل: رت‌ها در شرایط استاندارد آزمایشگاهی نگهداری شده و در پایان مدت مورد نظر (۴ روز) کشته شدند.
۲. گروه ایسکمی: پس از بیهوشی، شریان کاروتید مشترک آنها به صورت دو طرفه بسته و پس از ۲۰ دقیقه، جریان خون مجدداً برقرار شد.
۳. گروه حامل (vehicle): ۱ ساعت قبل از بیهوشی و ایسکمی رپرفیوژن، ۱ میلی‌لیتر نرمال سالین (حلال پروپوفول) به صورت داخل صفاقی (IP) به رت‌ها تزریق شد.

سیگار، افزایش LDL خون و بیماری‌هایی مانند لوپوس از عوامل دیگر زمینه ساز سکته مغزی هستند (۷، ۶).

عکس‌العمل التهابی بیش از اندازه، تخلیه ذخایر پر انرژي، آپوپتوز، اختلال در فعالیت پمپ‌های یونی، فعال شدن آنزیم‌های کاتالیتیک، تحریک تولید نیتریک اکساید (NO)، آزادسازی رادیکال‌های آزاد اکسیژن از مهم‌ترین وقایع آسیب‌شناسی در جریان ایسکمی هستند (۹، ۸).

ضایعات رپرفیوژن به آسیبی گفته می‌شود که در اثر بازگشت جریان خون به بافت، بعد از ایسکمی ایجاد می‌شود. فقدان اکسیژن و مواد غذایی وضعیت خاصی را ایجاد می‌کند. در نتیجه، بازگشت دوباره گردش خون می‌تواند منجر به التهاب و ضایعات اکسیداتیو، در اثر ایجاد استرس اکسیداتیو گردد. آسیب‌هایی که در اثر رپرفیوژن ایجاد می‌شود، در نتیجه عملکرد التهابی بافت ضایعه دیده است. گلبول‌های سفید خون توسط بازگشت مجدد خون، باعث آزادسازی فاکتورهای التهابی مانند اینترلوکین و رادیکال‌های آزاد در بافت ضایعه دیده می‌گردند (۱۰). رپرفیوژن باعث بازگشت اکسیژن در سلول‌ها و آسیب‌های ناشی از آزاد شدن رادیکال‌های آزاد می‌گردد که این امر می‌تواند بر روی پیام‌رسانی تاثیر گذاشته و باعث مرگ برنامه‌ریزی شده سلولی یا آپوپتوز گردد. لکوسیتها همچنین ممکن است عروق خونی کوچک را مسدود کرده، در نتیجه باعث ایسکمی بیشتری گردند (۱۱).

نواحی مشخصی از مغز و انواع خاصی از نورون‌ها نسبت به ایسکمی مغزی حساس‌تر هستند که نواحی مختلف هیپوکامپ، اجسام مخطط و قشر پره فرونتال مخ از آن جمله هستند (۱۳، ۱۲).

تاکنون اثر حفاظتی مواد زیادی بر روی مرگ برنامه‌ریزی شده سلولی در مدل‌های آزمایشگاهی ثابت شده است (۱۴)، ولی متأسفانه بر خلاف نتایج امیدبخشی که از مدل‌های حیوانی در جلوگیری از این نوع مرگ سلولی به دست آمده، هیچ استراتژی فارماکولوژی موثری برای مقابله با معضل ایسکمی پیدا نشده است. این امر شاید بدلیل کمبود اثر و یا عوارض جانبی دارو باشد (۱۶، ۱۵).

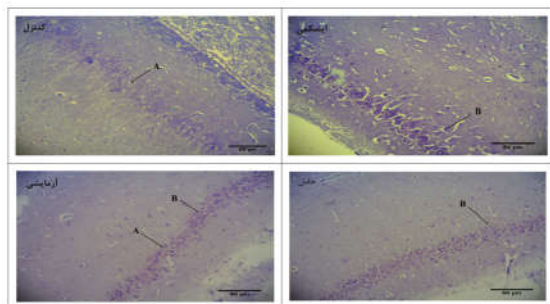
پروپوفول داروی هوشبر وریدی است که خواص آن توسط James Glen در سال ۱۹۸۰ معرفی شد (۱۷). پروپوفول یا ۶۰۲ دی ایزوپروپیل فنل، یک هوشبر کوتاه اثر است که به سرعت توسط کبد متابولیزه می‌شود. در سال‌های اخیر تحقیقات زیادی در ارتباط با اثر حفاظتی این دارو انجام شده است. تاثیر داروی فوق بر روی سیستم عصبی مرکزی مشابه خواب آور عمل می‌کند، اما فاقد خاصیت ضد درد است. این

روش آماری

داده ها با استفاده از نرم افزار آماری SPSS 25 و توسط آزمون آماری ANOVA یک طرفه و تست TUKEY تحلیل شدند و سطح معنی داری کمتر از ۰/۰۵ در نظر گرفته شد.

یافته ها

از رنگ آمیزی نیسل (کرزیل ویوله) برای شمارش سلولهای هرمی سالم در نواحی CA2 و CA3 استفاده شد. بررسی ها نشان داد که بستن شریان های کاروتید مشترک به مدت ۲۰ دقیقه باعث کاهش معنی دار تعداد سلول های هرمی نواحی CA2 و CA3 شد، به طوری که میانگین تعداد این سلول ها در نواحی ذکر شده در گروه کنترل ۸۲/۱۷ و ۹۱/۳۳ و در گروه ایسکمی به ترتیب ۵۴/۸۳ و ۴۲/۶۷ گزارش شد. در صورتی که در حیوانات درمان شده با پروپوفول در این نواحی، مرگ سلولی کمتر و تراکم سلولی بیشتری در مقایسه با گروه ایسکمی دیده شد.



شکل ۱. فتومیکروگراف ناحیه CA2 هیپوکامپ گروه های مختلف. در گروه کنترل، اکثر سلول های هرمی این ناحیه سالم یعنی دارای سلول هایی با هسته گرد، روشن با ظاهری یوکروماتین هستند. در گروه ایسکمی، سلول های دژنره یعنی سلول هایی که هسته آنها متراکم، چند وجهی و هتروکروماتین بوده به وفور دیده می شوند. در گروه آزمایشی، سلول های دژنره به طور نادر در لابلای سلول های سالم به چشم می خورند و در گروه حامل نیز مشابه گروه ایسکمی سلول های دژنره به تعداد زیاد دیده می شوند. رنگ آمیزی نیسل (کرزیل ویوله)؛ بزرگنمایی $\times 400$. A یک سلول سالم و B یک سلول دژنره را نشان می دهد.

بررسی داده ها با رنگ آمیزی نیسل نشان داد که میانگین تعداد نورون های سالم ناحیه CA2 و CA3 هایپوکمپ در گروه تحت درمان با پروپوفول افزایش پیدا کرده و به ۷۵/۳۳ و ۷۸/۵ عدد رسیده بود، به طوری که بین این گروه با گروه کنترل هم در ناحیه CA2 و هم در ناحیه CA3 تفاوت معنی داری دیده نشد (به ترتیب $P=0/551$ و $P=0/151$).

۴. گروه آزمایشی: ۱ ساعت قبل از بیهوشی و ایسکمی رپرفیوژن، تزریق داروی پروپوفول با دوز ۴۰ mg/kg به صورت داخل صفاقی انجام گرفت.

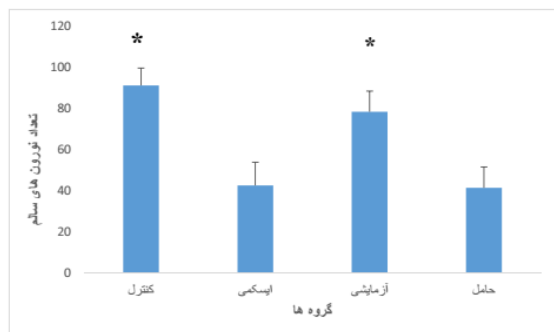
چهار روز بعد از القاء ایسکمی، تمامی حیوانات تحت بیهوشی متعاقب رپرفیوژن قلبی قربانی و مغز از مجسمه خارج و داخل محلول فیکساتیو فرمالین ۱۰ درصد به جهت رنگ آمیزی نیسل منتقل شدند.

روش جراحی: در ابتدا رت ها توسط تزریق داخل صفاقی مخلوط کتامین ۱۰ درصد و با دوز ۵۰ میلی گرم بر کیلوگرم و زایلازین ۲ درصد و با دوز ۱۰ میلی گرم بر کیلوگرم، بیهوش شدند. در شرایط استریل پس از برش عمودی در ناحیه قدامی گردن، با کنار زدن عضله استرنوکلیدوماستوئید، شریان های کاروتید مشترک در هر دو سمت در معرض دید قرار گرفت و پس از جدا کردن عصب واگ، شریان ها توسط کلامپ میکروسرجری به مدت ۲۰ دقیقه بسته شدند. سپس کلامپ ها برداشته شد و گردش خون مجدداً برقرار گردید. در طول مدت جراحی درجه حرارت مقعدی حیوان مرتباً توسط ترمومتر اندازه گیری و با استفاده از لامپ گرمایی درجه حرارت در $37 \pm 0/5$ درجه سانتی گراد تثبیت شد. برش ایجاد شده توسط نخ بخیه دوخته شد و حیوانات تا موقع به هوش آمدن و تثبیت وضعیت، تحت نظر قرار گرفتند.

بررسی بافتی: تمامی حیوانات ۴ روز بعد از ایسکمی دوباره بیهوش شده و مغز آنها با روش نفوذی توسط پارافرمالدئید ۴٪ به صورت اولیه فیکس، سپس از مجسمه خارج شده و برای ثبوت بهتر در محلول پارافرمالدئید ۴٪ قرار داده شد. پس از آماده سازی بافتی، برشها به صورت کروئال و به صورت سریالی با ضخامت ۱۰ میکرون تهیه و بر روی لام ژلاتینه قرار داده شدند. طبق اطللس پاکسینوس تمامی برش ها از ناحیه ۲/۳ تا ۵ میلیمتر از برگما که هیپوکامپ آشکاری داشتند تهیه و سپس توسط کرزیل ویوله رنگ آمیزی نیسل شدند. تمامی لام ها توسط میکروسکوپ نوری و با بزرگنمایی $\times 400$ بررسی شدند. از هر نمونه ۸ فتومیکروگراف تهیه شد که سه فتومیکروگراف به طور تصادفی انتخاب و سلول های هرمی سالم ناحیه CA2 و CA3 هایپوکامپ در سطحی برابر 400 میکرومتر مربع توسط نرم افزار image tools شمارش و میانگین آنها محاسبه شد.

رعایت اصول اخلاقی

مطالعه تجربی حاضر با کد اخلاق با شماره ۱۳۶۱۰۱۰۱۹۶۲۱۶۲ با شماره ۱۳۶۱۰۱۰۱۹۶۲۱۶۲ با کد اخلاق با شماره ۱۳۶۱۰۱۰۱۹۶۲۱۶۲ در دانشگاه علوم پزشکی آزاد اسلامی تهران به ثبت رسید.

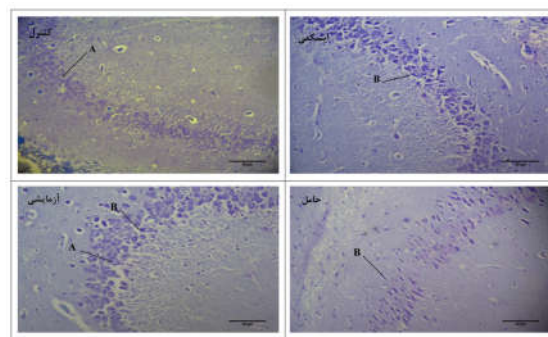


نمودار ۲. مقایسه تعداد سلول‌های هرمی سالم ناحیه CA3 هیپوکامپ در گروه‌های کنترل، ایسکمی، حامل و آزمایشی دریافت کننده پروپوفول که به طور معنی‌داری از سایر گروه‌ها به جز گروه کنترل بیشتر است ($P < 0.05$).

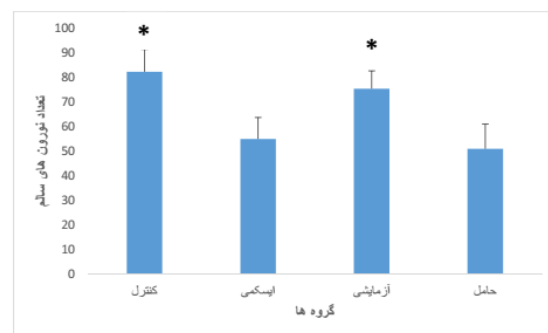
بحث

یافته‌های ما در این بررسی نشان داد که ایسکمی رپرفیوژن فراگیر گذرا در مغز به مدت ۲۰ دقیقه باعث مرگ تأخیری سلول‌های هرمی ناحیه CA2 و CA3 هیپوکامپ شد و این نورون‌ها کاهش قابل ملاحظه‌ای را در تعداد سلول‌های فوق متعاقب مرگ تأخیری نورون‌ها نشان دادند. آسیب ایسکمی مغزی در اثر تغییر ارتباط ساده بیوشیمی و فیزیولوژی به دنبال اختلال جریان خون ایجاد می‌شود که شامل کاهش عوامل پرنرژ، اسیدوز ناشی از تولید بی‌هوازی لاکتات و برقرار نشدن جریان دوباره خون در اثر تورم آستروسیت‌ها و فشار به عروق است (۲۰). در پی ایسکمی مغزی، فاکتورهای تخریبی گسترده‌ای در بافت مغز باعث مرگ سلول‌های سیستم عصبی می‌گردد (۲۱). پژوهش‌ها نشان داده‌اند که در نتیجه ایسکمی و رپرفیوژن متعاقب آن، رادیکال‌های آزاد اکسیژن واکنش دهنده مانند پراکسید هیدروژن و رادیکال هیدروکسیل تولید شده، به بافت حمله کرده و به شدت به آنها آسیب می‌رسانند. از طرفی ترکیب این رادیکال‌ها با رادیکال آزاد نیتروژن باعث ایجاد ترکیب خطرناکی به نام پراکسید نیتريت می‌گردد که مهم‌ترین عامل نکروز و آپوپتوز بافتی است (۲۲). بر اساس مطالعات، پاسخ‌های التهابی مانند افزایش سیتوکین‌ها و کموکین‌های پیش التهابی و نفوذ سلول‌های درگیر در التهاب مانند نوتروفیل‌ها، اختلالات یونی، تورم سلولی، اسیدوز و آزاد شدن نوروترانسمیترهای تحریکی اگزیتوتوکسیسیته بخشی از پاتوفیزیولوژی ایسکمی بوده که باعث آسیب به سلول‌های سیستم عصبی می‌گردد. بنابر این افزایش تولید رادیکال‌های آزاد، فعال شدن سیستم‌های التهابی، آزاد شدن واسطه‌های شیمیایی تحریکی و آپوپتوز از جمله عوامل ایسکمی و

همچنین میانگین تعداد سلول‌های هرمی سالم ناحیه CA2 و CA3 هیپوکامپ در گروه حامل نیز ۵۰/۸۳ و ۴۱/۵ گزارش شد، یعنی تعداد نورون‌ها در هر دو گروه و در هر دو ناحیه به طور واضحی نسبت به گروه کنترل کاهش پیدا کرده بود.



شکل ۲. فتومیکروگراف ناحیه CA3 هیپوکامپ گروه‌های مختلف. اکثر نورون‌ها در گروه کنترل دارای هسته‌ای گرد، روشن با ظاهری یوکروماتین هستند. در گروه ایسکمی نورون‌هایی با هسته متراکم، چند وجهی و هتروکروماتین به وفور دیده می‌شوند، در صورتی که در گروه آزمایشی تعداد این نورون‌های دژنه کم شده و فقط در لایه‌ی نورون‌های سالم به چشم می‌خورند. در گروه حامل نیز مشابه گروه ایسکمی تعداد زیادی نورون‌های دژنه به چشم می‌خورد. رنگ آمیزی نیسل (کرزیل و بوله؛ بزرگنمایی $\times 400$). A یک سلول سالم و B یک سلول دژنه را نشان می‌دهد.



نمودار ۱. مقایسه میانگین تعداد سلول‌های هرمی سالم ناحیه CA2 هیپوکامپ در گروه‌های کنترل، ایسکمی، حامل و آزمایشی دریافت کننده پروپوفول که به طور معنی‌داری از سایر گروه‌ها به جز گروه کنترل بیشتر است ($P < 0.05$).

بدین ترتیب بین گروه‌های ایسکمی و حامل با دو گروه کنترل و آزمایش تفاوت معنی‌داری مشاهده شد ($P < 0.05$) (شکل‌های ۱ و ۲ و نمودارهای ۱ و ۲).

ریپرفیوژن متعاقب آن به شمار می‌روند (۲۳). از طرفی ضایعات بافتی که در اثر ایسکمی به وقوع می‌پیوندند، نتیجه یک سری وقایع پاتوفیزیولوژی است که افزایش غلظت گلوتامات را به همراه داشته و متعاقباً گیرنده‌های گلوتامات به خصوص NMDA را تحریک کرده که این امر می‌تواند منجر به افزایش کلسیم داخل سلولی و در نتیجه مرگ سلولی گردد (۲۴). نورون‌های نواحی مختلف هیپوکامپ بسیار حساس بوده و به سرعت نسبت به ایسکمی فراگیر عکس العمل نشان می‌دهند (۱۲). این نورون‌ها در یادگیری و حافظه فضایی نقش کلیدی داشته و تخریب آنها می‌تواند باعث اختلالاتی در این زمینه گردد (۲۵).

بنابر این می‌توان گفت که در مطالعه حاضر این عوامل دست به دست هم داده و موجب مرگ سلولی و به طبع آن کاهش نورون‌های دو ناحیه CA2 و CA3 شده است. بنابر این اگر بتوان به طریقی تولید رادیکال‌های آزاد و تجمع فاکتورهای التهابی در این پروسه را کاهش داد، می‌توان تا حد زیادی از عوارض و ضایعات سکتة مغزی جلوگیری کرد (۲۶).

اخیراً استفاده از داروی پروپوفول به عنوان یک حفاظت کننده عصبی مورد توجه قرار گرفته است. این دارو دارای فعالیت آنتی اکسیدانی بوده و به عنوان یک حفاظت کننده عصبی بر علیه مسمومیت نورونی متعاقب افزایش گلوتامات نیز عمل می‌کند (۲۷). استفاده از پروپوفول با دوز کمتر با بیشترین فاصله زمانی تزریق تا شروع ایسکمی می‌تواند در جهت کاهش سریع آسیب‌های نورولوژی بیماران نتایج امید بخشی را فراهم آورد.

مطالعات ما نشان داد که تزریق داخل صفاقی پروپوفول به میزان ۴۰ mg/kg یک ساعت قبل از ایسکمی موجب کاهش نورون‌های نواحی CA2 و CA3 هیپوکامپ نشده بود. تحقیقات زیادی در ارتباط با اثرات مثبت این دارو در مدل‌های مختلف ایسکمی در موش سفید بزرگ و پستانداران دیگر انجام شده است (۲۸، ۲۹). این یافته‌ها با یافته‌های قبلی مبنی بر اینکه تجویز داروی پروپوفول دارای اثرات مثبت بر روی بافت‌های آسیب دیده از ایسکمی است، همخوانی دارد. Xi در سال ۲۰۱۱ و Zheng در سال ۲۰۰۸ عنوان کردند که تزریق داخل صفاقی پروپوفول ۰/۱ mg/kg/min و ۳۰ دقیقه قبل از ایسکمی دارای اثر حفاظتی بر روی بافت عصبی است که با یافته‌های ما در این خصوص همخوانی دارد (۳۰، ۳۱). مکانیسمی که پروپوفول را قادر می‌سازد تا از آسیب‌های ایسکمیک مغزی جلوگیری کند، به خوبی شناخته نشده است و امکان دارد این مکانیزم بیشتر وابسته به کاهش میزان پروتئین‌های فعال در مسیر آپوپتوز باشد (۳۰). تجویز

پروپوفول در دوزهای و زمان‌های متفاوت بر روی حیوانات آزمایشگاهی مورد مطالعه قرار گرفته است. در مطالعه کنونی، بررسی بافت شناسی مشخص کرد که دوز ۴۰ mg/kg از پروپوفول با تزریق یک ساعت قبل از ایسکمی، دارای اثر نوروتروفیکی بر روی نورون‌های نواحی CA2 و CA3 هیپوکامپ بوده که اگر یک ساعت قبل از وقوع ایسکمی استفاده شود، تا حد زیادی از آسیب‌های بافتی ناشی از شرایط هیپوکسیک جلوگیری می‌کند. مطالعات in vivo و invitro نشان می‌دهد که خواص آنتی اکسیدانی پروپوفول به خاطر ساختار شیمیایی فنولیک آن است (۳۲). این دارو مهار کننده پراکسیداسیون لیپیدی در مدل‌های آزمایشگاهی و محافظ سلول‌ها در برابر استرس اکسیداتیو و افزایش قدرت آنتی اکسیدانی پلاسما در انسان است. اخیراً گزارش شده است که پروپوفول با پروکسی نیتريت واکنش می‌دهد که منجر به تشکیل رادیکال فنوکسیل مشتق از پروپوفول شده که قادر است رادیکال‌های پروکسی نیتريت را خنثی کند (۳۳). Acquavira و همکارانش نشان دادند که پروپوفول سلول‌های استروگلیال را در برابر سیتوتوکسیسیته ایجاد شده در اثر پروکسی نیتريت محافظت می‌کند (۳۴). Kb-NF فاکتور انتقال هسته‌ای کاپا b یک فاکتور مهم رو نویسی است که نقش مهمی در استرس اکسیداتیو و پاسخ‌های التهابی در طی ایسکمی-ریپرفیوژن بازی می‌کند (۳۵).

Conde-Sanchez و همکارانش نیز عنوان کردند که بیپوشی توسط پروپوفول منجر به کاهش بیان NFkB و تولید سیتوکین‌های التهابی و فیلتراسیون نوتروفیل‌ها و رادیکال‌های آزاد مشتق از اکسیژن می‌گردد (۳۶). پروپوفول یک آنتی اکسیدان لیپوفیلیک و فنولیک است که رادیکال‌های آزاد را از بین برده و پراکسیداسیون لیپیدی را کاهش داده و آسیب اکسیداتیو سلولی را مهار می‌کند و قادر است تا سطح گلووتاتیون سلولی را در بافت‌ها افزایش دهد (۳۷). Kotani و همکارانش نشان دادند که غلظت مشخصی از پروپوفول دارای خواص آنتی اکسیدانی برابر Trolox C که آنالوگ ویتامین E محلول در آب می‌باشد، را دارد (۳۷). از آنجایی که پروپوفول و ویتامین E بر روی غشاهای سلولی جدا شده عملکرد مشابه در میزان پراکسیداسیون لیپیدی دارند؛ بنابراین می‌توان از آن به عنوان جایگزین ویتامین E استفاده کرد (۳۷). پروپوفول همچنین فعالیت آنتی اکسیدانی و ضد انعقادی داشته و پراکسیداسیون لیپیدی را در میکروزوم‌های کبد رت و میتوکندری مهار می‌کند و و پاسخ‌های گلوتامینرژیک در سیناپتوزوم‌های مغز رت را مهار نموده و از طریق اسید

دارو می‌تواند به عنوان عامل موثری در پیشگیری و یا کاهش عوارض سکته مغزی به تنهایی و یا با سایر داروها مورد استفاده قرار گیرد، گرچه مطالعات بیشتری برای تأیید این فرضیه مورد نیاز است.

تشکر و قدردانی

نویسندگان این مقاله تشکر صمیمانه خود را از مسئولان آزمایشگاه فارماکولوژی گیاهان دارویی دانشگاه علوم پزشکی آزاد اسلامی تهران پزشکی اعلام می‌دارند.

گلوتامیک در ورود و خروج کلسیم تداخل می‌کند و با استفاده از 2 Cu^{+} باعث تثبیت غشای میتوکندری و در نتیجه خنثی کردن یون‌های رادیکال‌های آزاد و فعالیت آن‌تی اکسیدانی می‌گردد (۳۸، ۳۹). این دارو همچنین قادر به کاهش اکسیداتیو و نیتروزاتیو، آپوپتوز، محافظ میتوکندری و مهار کننده سیگنالینگ P53 است، همچنین قادر به کاهش NO و در نتیجه تعدیل استرس اکسیداتیو در بافت است (۴۰، ۴۱). از یافته‌های این مطالعه نتیجه‌گیری می‌شود که از آنجایی که داروی پروپوفول با دوز ۴۰ میلی گرم در کیلوگرم توانسته است از میزان مرگ نوروها در نواحی CA2 و CA3 بکاهد؛ لذا این

REFERENCES

- Han Y, Yuan M, Guo YS, Shen XY, Gao ZK, Bi X. Mechanism of Endoplasmic Reticulum Stress in Cerebral Ischemia. *Front Cell Neurosci* 2021; 15: 704334.
- Campbell BCV, De Silva DA, Macleod MR, Coutts SB, Schwamm LH, Davis SM, et al. Ischaemic stroke. *Nat Rev Dis Primers* 2019; 5:70.
- Jia Q X, Su Y Y, Liu G, Chen Z Y. Neurophysiological predictors of aphasia recovery in patients with large left-hemispheric infarction: a mismatch negativity study *Chin Med J (Engl)* 2019; 132: 2300–7.
- Warren JD, Thompson PD, Thompson PD. Diencephalic amnesia and apraxia after left thalamic infarction. *J Neurol Neurosurg Psychiatry* 2000; 68: 248.
- Meilin S, Machicao F, Elmlinger M. Treatment with Actovegin improves spatial learning and memory in rats following transient forebrain ischaemia *J Cell Mol Med* 2014; 18: 1623–30.
- Sifat A E, Vaidya B, Villalba H, Albekairi TH, Abbruscato TJ. Neurovascular unit transport responses to ischemia and common coexisting conditions: smoking and diabetes. *Am J Physiol Cell Physiol* 2019; 316: C2-C15.
- Carbone F, Teixeira PC, Braunersreuther V, Mach F, Vuilleumier N, Montecucco F. Pathophysiology and Treatments of Oxidative Injury in Ischemic Stroke: Focus on the Phagocytic NADPH Oxidase 2. *Antioxid Redox Signal* 2015; 23: 460–89.
- Sharifi ZN, Zaferani Arani H, Olya M, Atashi HA, Movassaghi S. Effect of Different Doses and Times of FK506 on Different Areas of the Hippocampus in the Rat Model of Transient Global Cerebral Ischemia-Reperfusion. *Neurol Res Int* 2019 Jul 29; 2019:8047672.
- Movassaghi S, Sharifi ZN, Soleimani M, Joghatai MT, Hashemi M, Shafaroodi H et al. Effect of Pentoxifylline on Ischemia-induced Brain Damage and Spatial Memory Impairment in Rat. *Iran J Basic Med Sci* 2012; 15:1083-90.
- Cameron HA, McKay RD. Adult neurogenesis produces a large pool of new granule cells in the dentate gyrus. *J Comp Neurol* 2001; 435: 406–17.
- Naderi Y, Parvardeh S, Moini Zanjani T, Sabetkasaei M. Neuroprotective Effect of Paroxetine on Memory Deficit Induced by Cerebral Ischemia after Transient Bilateral Occlusion of Common Carotid Arteries in Rat. *Iran J Pharm Res* 2018; 17: 215–224.
- Collino M, Aragno M, Mastrocola R, Gallicchio M, Rosa AC, Dianzani C, et al. Modulation of the oxidative stress and inflammatory response by PPAR-gamma agonists in the hippocampus of rats exposed to cerebral ischemia/reperfusion. *Eur J Pharmacol* 2006; 13:530:70-80.
- Tajiri N, Lau T, Glover LE, Shinozuka K, Kaneko Y, van Loveren H, et al. Cerebral aneurysm as an exacerbating factor in stroke pathology and a therapeutic target for neuroprotection. *Curr Pharm* 2012; 18:3663-9.
- Watcharotayangul J, Mao L, Xu H, Vetri F, Baughman VL, Paisansathan C, et al. Postischemic vascular adhesion protein-1 inhibition provides neuroprotection in a rat temporary middle cerebral artery occlusion model. *J Neurochem* 2012; 123:116-24.
- Asmaro K, Fu P, Ding Y. Neuroprotection & mechanism of ethanol in stroke and traumatic brain injury therapy: new prospects for an ancient drug. *Curr Drug Targets* 2013; 14:7480.

- 16-Yulug B, Kilic U, Kilic E, Bähr M. Rifampicin attenuates brain damage in focal ischemia. *Brain Res* 2004; 996:76–80.
- 17- Walsh CT. Propofol: Milk of Amnesia. *Cell* 2018;175:10-13.
- 18-Pardo MC Jr, Ed. Miller's Basics of Anesthesia. 8th ed. New York: Elsevier Health; 2022.
- 19-Shu L, Li T, Han S, Ji F, Pan C, Zhang B, et al. Inhibition of neuron-specific CREB dephosphorylation is involved in propofol and ketamine-induced neuroprotection against cerebral ischemic injuries of mice. *Neurochem Res* 2012; 37:49-58.
- 20-Grasshoff C, Gillessen T. Effects of propofol on N-methyl-D-aspartate receptor-mediated calcium increase in cultured rat cerebrocortical neurons. *Eur J Anaesthesiol* 2005; 22:46770.
- 21-Xu H, Wang E, Chen F, Xiao J, Wang M. Neuroprotective Phytochemicals in Experimental Ischemic Stroke: Mechanisms and Potential Clinical Applications *Oxid Med Cell Longev* 2021; 2021:6687386.
- 22- Tejero J, Sruti Shiva S, Mark T, Gladwin MT. Sources of Vascular Nitric Oxide and Reactive Oxygen Species and Their Regulation. *Physiol Rev* 2019;99:311-79.
- 23-Liu J, Gu Y, Guo M, Ji X. Neuroprotective effects and mechanisms of ischemic/hypoxic preconditioning on neurological diseases. *CNS Neurosci Ther* 2021; 27: 86982.
- 24-Kalogeris T, Christopher P, Baines CP, Krenz M, Korthuis RJ. Ischemia/Reperfusion. *Compr Physiol* 2016; 7: 113–70.
- 25- Wu L , Zhao QS , Li TW, Li HY , Wang QB , Bi XY, et al .Yifei Xuanfei Jiangzhuo formula, a Chinese herbal decoction, improves memory impairment through inhibiting apoptosis and enhancing PKA/CREB signal transduction in rats with cerebral ischemia/reperfusion. *Mol Med Rep* 2015; 12:4273-83.
- 26-Harman F, Hasturk AE, Yaman M, Arca T, Kilinc K, Sargon MF, et al. Neuroprotective effects of propofol, thiopental, etomidate, and midazolam in fetal rat brain in ischemia-reperfusion model. *Childs Nerv Syst* 2012; 28:1055-62.
- 27-Cai J, Hu Y, Li W, Li L, Li S, Zhang M, et al. The neuroprotective effect of propofol against brain ischemia mediated by the glutamatergic signaling pathway in rats. *Neurochem Res* 2011;36:1724-31.
- 28-Chaparro E, Erasso D, Quiroga C, Bosco G, Parmagnani A, Rubini A, et al. Repetitive intraperitoneal caspase-3 inhibitor and anesthesia reduces neuronal damage. *J Enzyme Inhib Med Chem* 2013;28:1324-30.
- 29-Lv J, Zou X, Yu C, Ou W, Sun C. Effects of propofol on cardiac function and miR-494 expression in rats with hepatic ischemia/reperfusion injury. *J Int Med Res* 2021; 49: 0300060521990988.
- 30-Xi HJ, Zhang TH, Tao T, Song CY, Lu SJ, Cui XG, et al. Propofol improved neurobehavioral outcome of cerebral ischemia-reperfusion rats by regulating Bcl-2 and Bax expression. *Brain Res* 2011;1410:24-32.
- 31-Zheng YY, Lan YP, Tang HF, Zhu SM. Propofol pretreatment attenuates aquaporin-4 overexpression and alleviates cerebral edema after transient focal brain ischemia reperfusion in rats. *Anesth Analg* 2008; 107:2009-16.
- 32-Ge M, Chen H, Zhu Q, Cai J, Chen C, Yuan D, et al. Propofol post-conditioning alleviates hepatic ischaemia reperfusion injury via BRG1-mediated Nrf2/HO-1 transcriptional activation in human and mice . *J Cell Mol Med* 2017; 21: 3693–704.
- 33-Vasileiou I, Xanthos T, Koudouna E, Perrea D, Klonaris C, Katsargyris A ,et al. Propofol:a review of its non-anaesthetic effects. *Eur J Pharmacology* 2009;605:1-8.
- 34-Acquaviva R, Campisi A, Murabito P, Raciti G, Avola R, Mangiameli S, et al. Propofol attenuates peroxynitritemediated DNA damage and apoptosis in cultured astrocytes: an alternative protective mechanism. *Anesthesiology* 2004; 101: 1363-71.
- 35-Xiang M, Lu Y, Xin L, Gao J, Shang C, Jiang Z, et al. Role of Oxidative Stress in Reperfusion following Myocardial Ischemia and Its Treatments. *Oxid Med Cell Longev* 2021;2021:6614009.
- 36-Sanchez-Conde P, Rodriguez-Lopez JM, Nicolas JL, Lozano FS, Garcia-Criado FJ, Cascajo C, et al. The comparative abilities of propofol and sevoflurane to modulate inflammation and oxidative stress in the kidney after aortic cross-clamping. *Anesth Analg* 2008 106: 371-8.
- 37-Kotani Y, Shimazawa M, Yoshimura S, Iwama T, Hara H. The experimental and clinical pharmacology of propofol, an anesthetic agent with neuroprotective properties. *CNS Neurosci Ther* 2008; 14: 95-106.
- 38-Yoshinori Kotani Y , Shimazawa M, Yoshimura S, Iwama T, Hara H. The Experimental and Clinical Pharmacology of Propofol, an Anesthetic Agent with Neuroprotective Properties *CNS Neurosci Ther* 2008; 14: 95–106.

- 39-Yu Y, Jian MY, Wang YZ, Han RQ. Propofol Ameliorates Calpain-induced Collapsin Response Mediator Protein-2 Proteolysis in Traumatic Brain Injury in Rats Chin Med J (Engl) 2015; 128: 919–27.
- 40-Lai HC, Yeh YC, Wang LC, Ting CT, Lee WL, Lee HW, et al. Propofol ameliorates doxorubicin-induced oxidative stress and cellular apoptosis in rat cardiomyocytes. Toxicol Appl Pharmacol 2011; 257: 437-48.
- 41-Roh G U, Song Y, Park J, Ki Y M, Han D W. Effects of propofol on the inflammatory response during robot-assisted laparoscopic radical prostatectomy: a prospective randomized controlled study. Sci Rep 2019; 9: 5242.