

## بررسی اثر اسید اسکوربیک بر کاهش عوارض ناشی از سکنه مغزی مدل بستن دایم شریان

### مغزی میانی در موش صحرایی نر

فاطمه امین<sup>۱</sup>، امین تقوی رفسنجانی<sup>۲</sup>، علی شمسی زاده<sup>۳</sup>، امیر موسایی<sup>۴</sup>، شایان رضایی<sup>۵</sup>، علی حسینی<sup>۶</sup>،  
سودابه نادری<sup>۷</sup>، صدیقه اسماعیلی<sup>۸</sup>، محمد اله توکلی<sup>۹\*</sup>

#### خلاصه

مقدمه: سکنه مغزی به عنوان سومین عامل مرگ و میر شناخته می شود. از آنجا که استرس اکسیداتیو در بروز بسیاری از عوارض سکنه مغزی نقشی اساسی دارد و با توجه به خاصیت آنتی اکسیدانی اسید اسکوربیک، این مطالعه با هدف بررسی اثر اسید اسکوربیک بر کاهش عوارض ناشی از سکنه مغزی مدل بستن دایم شریان مغزی میانی در موش های صحرایی نر انجام شد.

روش: در مطالعه تجربی حاضر، حیوانات به سه گروه شاهد (حلال)، دریافت کننده اسید اسکوربیک و شش جراحی تقسیم شدند. سکنه مغزی از طریق سوزاندن شریان مغزی میانی القا شد. ۴۸ ساعت پس از القای سکنه، مغز حیوانات برش داده شد و رنگ آمیزی به کمک تترازولیوم کلراید (Tetrazolium chloride یا TTC) صورت گرفت. سپس حجم انفارکتوس به کمک یک نرم افزار پردازشگر تصویری اندازه گیری شد. همچنین آزمون های رفتاری مانند اختلالات نورولوژیک، ۲۴ و ۴۸ ساعت پس از القای ایسکمی بررسی گردید. در نهایت داده ها با استفاده از آزمون One-way ANOVA مورد تجزیه و تحلیل آماری قرار گرفت.

یافته ها: حجم انفارکتوس در گروه دریافت کننده اسید اسکوربیک در مقایسه با گروه شاهد کاهش معنی داری داشت ( $P < 0/010$ ). همچنین میزان شکست سد خونی- مغزی (Blood-brain barrier یا BBB)، حجم ادم مغزی ( $P < 0/001$ ) و سطح MMP9 (Matrix metalloproteinase-9) ( $P < 0/050$ ) کاهش قابل توجهی را نشان داد. اختلالات نورولوژیک نیز که با سیستم رتبه بندی Bederson بررسی شد، در گروه اسید اسکوربیک بهبود نسبی داشت ( $P < 0/050$ ).

نتیجه گیری: نتایج نشان داد که اسید اسکوربیک به علت اثرات محافظت نوروئی (Neuroprotective) می تواند تأثیر قابل ملاحظه ای در کاهش عوارض سکنه مغزی داشته باشد.

واژه های کلیدی: اسید اسکوربیک، محافظت نوروئی، سکنه مغزی

۱- کارشناس ارشد، گروه فیزیولوژی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی رفسنجان، رفسنجان، ایران ۲- دانشجوی دکتری، گروه فیزیولوژی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی رفسنجان، رفسنجان، ایران ۳- دانشیار، گروه فیزیولوژی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی رفسنجان، رفسنجان، ایران ۴- دانشجوی کارشناسی ارشد، گروه فیزیولوژی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی رفسنجان، رفسنجان، ایران

\* نویسنده مسؤول، آدرس پست الکترونیک: [allahtavakoli@gmail.com](mailto:allahtavakoli@gmail.com)

دریافت مقاله: ۱۳۹۳/۱/۸ دریافت مقاله اصلاح شده: ۱۳۹۳/۸/۲۵ پذیرش مقاله: ۱۳۹۳/۹/۱۲

## مقدمه

سگته مغزی سومین علت مرگ و میر در جهان و اولین عامل ناتوانی در بزرگسالان می‌باشد (۱، ۲). سگته تنها در ۸-۱۸ درصد موارد ناشی از خونریزی مغزی است و در بقیه موارد به صورت ایسکمیک رخ می‌دهد که در آن جریان خون به علت انسداد عروقی از دست می‌رود (۳). سگته ایسکمیک منجر به فعال‌سازی مجموعه‌ای از فرایندهای پاتولوژیک از جمله ادم مغزی، تخریب سد خونی-مغزی (Blood-brain barrier یا BBB)، ماتریکس متالوپروتئازها، استرس اکسیداتیو و التهاب مغزی می‌شود (۴). استرس اکسیداتیو ناشی از افزایش رادیکال‌های آزاد در بروز تمامی این فرایندها مؤثر است و در نتیجه به عنوان یک عامل اساسی در ایجاد آسیب مغزی نقش دارد (۵-۷)؛ به طوری که رادیکال‌های آزاد باعث آسیب به سد خونی-مغزی و در نتیجه منجر به ادم وازوژنیک مغز می‌شوند (۶).

به دنبال سگته مغزی و یا قطع جریان خون به قسمتی از مغز، غلظت اکسیژن و مواد متابولیکی به سرعت در نواحی ایسکمیک مغز کاهش می‌یابد و طی چند دقیقه به سطوح غیر قابل تشخیص می‌رسند (۸). کاهش اکسیژن بافتی در ناحیه ایسکمیک مغز، سبب اختلال در عملکرد میتوکندری‌ها و تولید رادیکال‌های آزاد می‌شود (۹). کاهش فعالیت و ظرفیت آنتی‌اکسیدان‌ها و افزایش رادیکال‌های آزاد منجر به وارد آمدن آسیب جدی به اجزای تشکیل دهنده سلول مانند لیپیدها، پروتئین‌ها و اسیدهای نوکلئیک و در نهایت باعث مرگ سلولی می‌گردد (۱۰). سلول‌های عصبی واقع در مرکز قطع جریان خون (مرکز ضایعه) در همان دقایق اولیه سگته مغزی از بین می‌روند و آسیب‌های اولیه را ایجاد می‌کنند؛ در حالی که سلول‌هایی که در حاشیه مرکز ضایعه (Penumbra) قرار دارند، زنده مانده و فاقد عملکرد طبیعی می‌شوند و ممکن

است در اثر وجود رادیکال‌های آزاد به تدریج از بین رفته، دچار آپوپتوز شوند و آسیب ثانویه پس از سگته مغزی را به وجود آورند (۱۱). برای این سلول‌ها قابلیت بازیابی به وسیله داروهای محافظت کننده نرون (Neuroprotective) متصور شده‌اند (۱۲).

به طور کلی سیستم آنتی‌اکسیدان طبیعی مغز شامل آنزیم‌های سوپراکسید دیسموتاز، گلوکاتایون پراکسیداز و کاتالاز و همچنین مواد غیر آنزیمی مثل اوریک اسید و ویتامین‌های C و E می‌باشد (۱۳). بنابراین یکی از موادی که می‌تواند اثر محافظت کننده نرونی داشته باشد، اسید اسکوربیک است. لازم به ذکر است که این اثر محافظتی و کاهش آسیب‌های مغزی، در مدل بستن شریان مغزی میانی در موش‌ها نیز مشاهده شده است (۱۴-۱۶). همچنین مطالعات آزمایشگاهی نشان داده‌اند که سطح اسکوربات به دنبال ایسکمی مغزی به طور قابل توجهی کاهش می‌یابد و ایسکمی باعث کاهش شدید غلظت داخل سلولی اسید اسکوربیک و گلوکاتایون احیا (Glutathione یا GSH) می‌شود (۱۶).

با توجه به این که افزایش رادیکال‌های آزاد منجر به تولید استرس اکسیداتیو می‌گردد، یکی از راه‌حل‌ها برای کاهش استرس‌های اکسیداتیو، استفاده از آنتی‌اکسیدان‌ها جهت کاهش رادیکال‌های آزاد می‌باشد. اسید اسکوربیک که به عنوان ویتامین C نیز شناخته می‌شود، در نقش یک آنتی‌اکسیدان قوی، رادیکال‌ها را جمع‌آوری نموده، بدین ترتیب از آسیب رسیدن به سلول جلوگیری می‌کند (۱۸)، (۱۷).

در تحقیقات گذشته اثر اسکوربات بر سگته در پریمات‌ها مورد بررسی قرار گرفته است (۱۹). همچنین این اثر بر سگته القا شده از طریق مدل‌های ایسکمی-ریپرفیوژن نیز مطالعه شده است (۲۰، ۱۵). با توجه به اثرات

تقسیم شد و غده به جهت پشتی حرکت داده شد. سپس یک برش در اطراف لبه‌های فوقانی و پشتی عضله تمپورالیس زده شد و با یک بالا برنده عضله، از سمت کناری جمجمه کنار زده و به سمت جلو برگردانده شد. پس از آن بخش اصلی عضله با یک برش عمودی رو به لبه قدامی آن و از ناحیه اتصال آن به نوک زایده کورونوئیدی بریده شد. این استخوان و نیمه پشتی استخوان گونه برداشته و شریان مغزی میانی سوزانده شد. بافت‌های نرم به سمت عقب به جای خود برگردانده و سپس پوست بخیه زده شد (۲۱).

تعیین حجم انفارکتوس: حجم انفارکتوس ۴۸ ساعت بعد از سکته مغزی تعیین شد. برای تعیین حجم انفارکتوس، مغز پس از خارج کردن برش داده شد (برش‌های ۲ میلی‌متری کروئال) و با تترازولیوم کلراید (TTC یا Tetrazolium chloride) رنگ‌آمیزی گردید. برای این منظور پس از تهیه محلول ۲ درصد تترازولیوم کلراید، برش‌های مغز هر حیوان در محلول فوق قرار گرفت و سپس به مدت ۳۰ دقیقه در دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد انکوبه شد. ماده TTC با آنزیم‌های دهیدروژناز داخل سلول‌های زنده واکنش نشان داد و به رنگ قرمز در آمد. بنابراین سلول‌های زنده به رنگ قرمز تبدیل شدند، اما نورون‌های مرده تغییر رنگ ندادند (به دلیل نبودن دهیدروژنازها). بعد از ثابت کردن برش‌ها با فرمالین ۱۰ درصد، از آن‌ها توسط اسکنر تصویربرداری گردید و با نرم‌افزار Image J اندازه‌گیری شدند.

حجم انفارکتوس با استفاده از فرمول زیر محاسبه شد (۲۲).

حجم انفارکتوس = [حجم نیم کره چپ - (حجم نیم کره راست - حجم انفارکتوس اندازه‌گیری شده با TTC)] × ۱۰۰ + حجم نیم کره چپ

مفید اسید اسکورییک، هدف از این مطالعه بررسی میزان تأثیر اسید اسکورییک بر کاهش گسترش ضایعه در مدل بستن دایم شریان مغزی میانی (Middle cerebral artery یا MCA) و در شرایط عدم انجام ریپرفیوژن بود.

## روش بررسی

حیوانات و درمان: در مطالعه حاضر از ۳۰ موش صحرایی نر نژاد ویستار با وزن تقریبی ۲۵۰-۲۰۰ گرم استفاده شد (۲۰). در هر قفس ۱۰ عدد موش صحرایی در حیوان‌خانه دانشکده پزشکی رفسنجان تحت شرایط ۱۲ ساعت روشنایی، ۱۲ ساعت تاریکی و در دمای  $22 \pm 2$  درجه سانتی‌گراد نگهداری شدند. در این مدت حیوانات از نظر دسترسی به آب و غذا محدودیتی نداشتند. حیوانات به طور تصادفی در سه گروه ۱۰ تایی تقسیم شدند. گروه شاهد یا حلال (سرم فیزیولوژی دریافت نمودند): که در آن‌ها سکته مغزی القا شد و حیوانات هیچ دارویی دریافت نکردند؛ گروه شام جراحی: در این گروه تمامی مراحل جراحی انجام شد و شریان مغزی میانی تحت تأثیر قرار گرفت، اما سکته القا نشد و گروه اسید اسکورییک: در این گروه قبل از ایجاد سکته مغزی، حیوانات توسط کاتتر گاواژ دهانی - معدی تحت درمان با اسید اسکورییک (۱ گرم بر کیلوگرم) قرار گرفتند.

روش ایجاد ایسکمی مغزی: برای ایجاد سکته مغزی، پس از بیهوش کردن حیوان با کتامین، حیوان به پهلو قرار داده شد و یک برش مورب عمودی ۲ سانتی‌متری در پوست ناحیه وسط اوربیت چپ و کانال شنوایی خارجی زده شد. مراحل بعدی با تکنیک‌های جراحی انجام گرفت؛ بدین ترتیب که پوست اطراف شکاف کنار زده شد و غده پاروتید در یک چهارم پشتی - تحتانی میدان دید مشاهده گردید. منبع عروقی سوزانده و در قطب قدامی - فوقانی خود

شدند. ۵۰ میکرولیتر بافر رقیق کننده و ۵۰ میکرولیتر از هر استاندارد و نمونه نیز به هر ویال مخصوص اضافه شد. با حرکت دورانی پلیت‌ها، مواد موجود در چاهک‌ها مخلوط و درب پلیت‌ها با چسب بسته شد و به مدت ۱۲۰ دقیقه در دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد انکوبه گردید. بعد از شستشوی ویال‌ها با بافر شستشو، ۱۰۰ میکرولیتر آنتی‌بادی کونژوگه به آنزیم HRP (Horseradish peroxidase) در هر ویال اضافه و به مدت ۱۲۰ دقیقه در دمای اتاق انکوبه گردید. محتوی چاهک‌ها تخلیه و پنج مرتبه با محلول شستشوی آماده شده در غلظت مناسب شستشو گردید. در ادامه ۱۰۰ میکرولیتر سوبسترا به هر ویال اضافه و به مدت ۳۰ دقیقه در دمای اتاق و در تاریکی انکوبه شد. ۱۰۰ میکرولیتر محلول متوقف کننده (H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> 2N) به هر ویال اضافه گردید. در نهایت، پلیت‌ها توسط دستگاه ELISA reader و در طول موج ۴۵۰ نانومتر مورد ارزیابی قرار گرفتند.

آزمون رفتاری Bederson، اختلالات نورولوژیک توسط سیستم رتبه‌بندی Bederson، ۲۴ و ۴۸ ساعت بعد نمره‌دهی شد که شامل عدم هرگونه اختلال = ۰، خم شدن اندام جلویی = ۱، خم شدن اندام جلویی به اضافه کنترل مقاومت در هل دادن جانبی = ۲، چرخیدن به یک طرف = ۳، چرخیدن به یک طرف به اضافه کاهش سطح هوشیاری = ۴ و مردن و یا عدم هوشیاری و تحرک = نمره ۵ بود (۶).

برای تجزیه و تحلیل داده‌ها از نرم‌افزار SPSS نسخه ۱۸ (version 18, SPSS Inc., Chicago, IL) استفاده شد. تفاوت‌های حجم انفارکتوس، ادم مغزی، نشت رنگ آبی Evans، غلظت MMP9 و اختلالات رفتاری توسط آزمون One-Way ANOVA و پس از آن Tukey محاسبه و به صورت میانگین  $\pm$  خطای استاندارد گزارش گردید.

تعیین میزان ادم مغزی: از پلتیسموگراف جهت تعیین حجم مغزی و از فرمول زیر جهت اندازه‌گیری میزان ادم مغزی استفاده شد (۲۲).

$$\text{ادم مغزی} = [(\text{حجم نیم کره راست} - \text{حجم نیم کره چپ}) \div \text{حجم نیم کره چپ} \times 100]$$

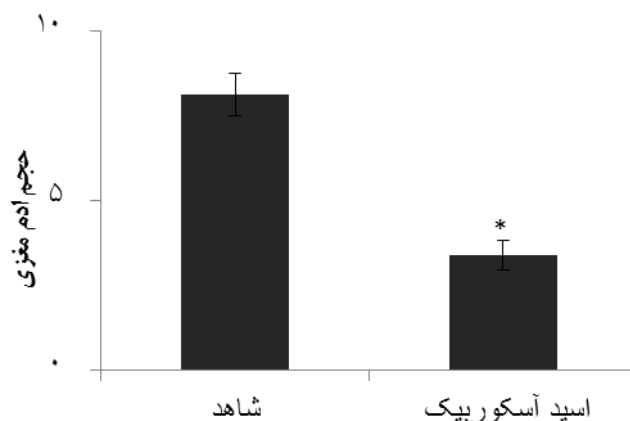
اندازه‌گیری نفوذپذیری سد خونی - مغزی (شکست سد خونی - مغزی): نفوذپذیری سد خونی - مغزی از طریق نشت رنگ آبی Evans (Evans blue) به عنوان یک معرف نشت آلبومین به صورت کمی تعیین شد. دو ساعت قبل از کشتن حیوان، ۲۰ میلی‌گرم بر کیلوگرم رنگ آبی Evans ۲ درصد به داخل ورید فمورال تزریق شد. سپس حیوان توسط کتامین بیهوش و خون او از طریق ترانس کاردیاک (تزریق سالین از بطن چپ و خروج خون از دهلیز راست) خارج گردید. پس از آن مغز خارج شد و بعد از جدا کردن دو نیم کره، هر یک از آن‌ها به مدت ۲۴ ساعت داخل محلول فرماید (۱ میلی‌لیتر بر ۱۰۰ میلی‌گرم) ۶۰ درجه سانتی‌گراد قرار گرفت. در پایان غلظت رنگ خارج شده از هر مغز توسط دستگاه اسپکتروفتومتر با طول موج ۶۲۰ نانومتر مشخص شد (۲۳).

اندازه‌گیری سطح MMP9 (Matrix metalloproteinase-9) به وسیله روش ELISA (Enzyme-Linked immunosorbent assay): برای بررسی میزان فعالیت MMP9 در نمونه‌های خون، از روش ELISA استفاده شد (۷). بدین منظور تمامی نمونه‌ها با کیت‌های تجارتي شرکت R&D Systems (کشور آمریکا) مورد ارزیابی قرار گرفتند و دستورالعمل مربوط به آن به صورت زیر اجرا شد. اندازه‌گیری MMP9 در این کیت‌ها بر اساس روش ساندویچ بود؛ به گونه‌ای که آنتی‌بادی موجود در کیت با آنتی‌بادی موجود در سرم، برای اتصال به MMP9 کد شده در پلیت‌ها رقابت می‌کند. چاهک‌های مورد نیاز برای بررسی نمونه‌ها به همراه دو نمونه شاهد منفی و شاهد مثبت آماده

## نتایج

درصد) بیشتر از گروه دریافت کننده اسید اسکوربیک (۳/۳۷ ± ۰/۴۲ درصد) بود که اختلاف معنی داری بین دو گروه وجود داشت ( $P < ۰/۰۰۱$ ) (شکل ۱).

هیچ گونه ادم، انفارکتوس و اختلالات نورولوژیک در گروه شم جراحی مشاهده نشد. میانگین ادم مغزی ۴۸ ساعت پس از جراحی در گروه شاهد (۸/۱۱ ± ۰/۶۳)

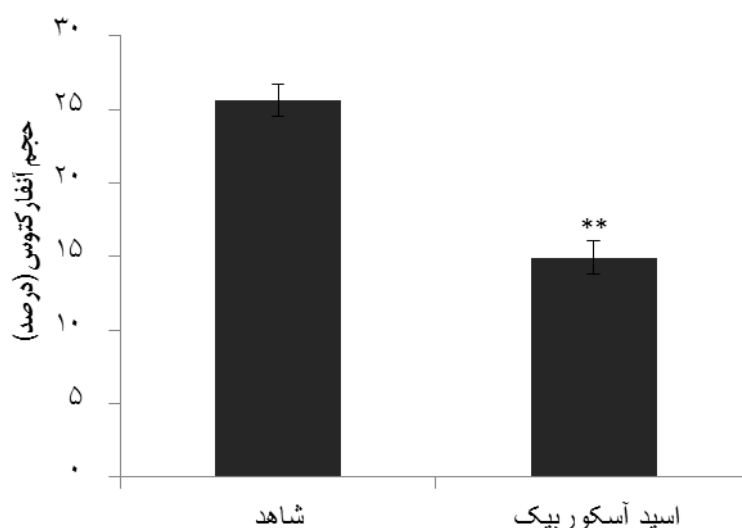


شکل ۱. مقایسه حجم ادم در گروه دریافت کننده اسید اسکوربیک با گروه شاهد (تعداد در هر گروه = ۱۰ سر موش)

$P < ۰/۰۰۱^*$

نسبت به گروه شاهد (۲۷/۵۹ ± ۱/۱۱ درصد) کاهش معنی داری را نشان داد ( $P < ۰/۰۱۰$ ) (شکل ۲).

میانگین حجم انفارکتوس پس از سکتته در گروه دریافت کننده اسید اسکوربیک (۱۴/۹۲ ± ۱/۱۲ درصد)

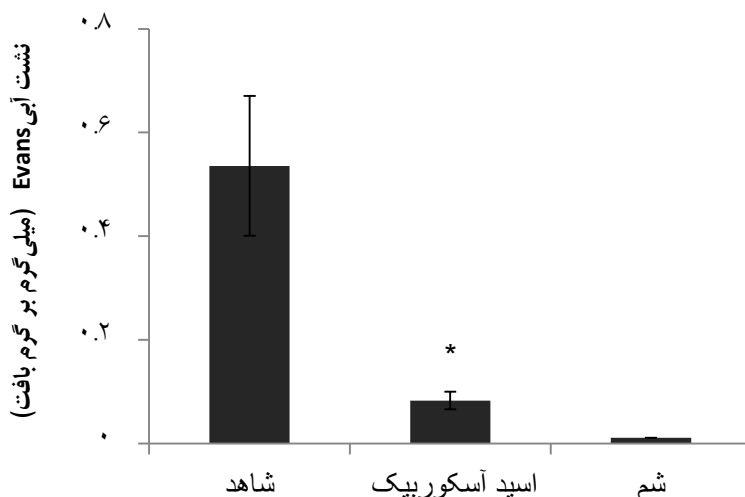


شکل ۲. مقایسه حجم انفارکتوس در گروه دریافت کننده اسید اسکوربیک با گروه شاهد (تعداد در هر گروه = ۱۰ سر موش)

$P < ۰/۰۱۰^{**}$

از طرف دیگر، گروه دریافت کننده اسید اسکوربیک اختلاف معنی دار میزان نشت رنگ آبی Evans را نسبت به گروه شاهد نشان داد ( $P < 0/001$ ). میانگین میزان نشت رنگ آبی Evans پس از سکنه در گروه شاهد ( $0/13 \pm$ )

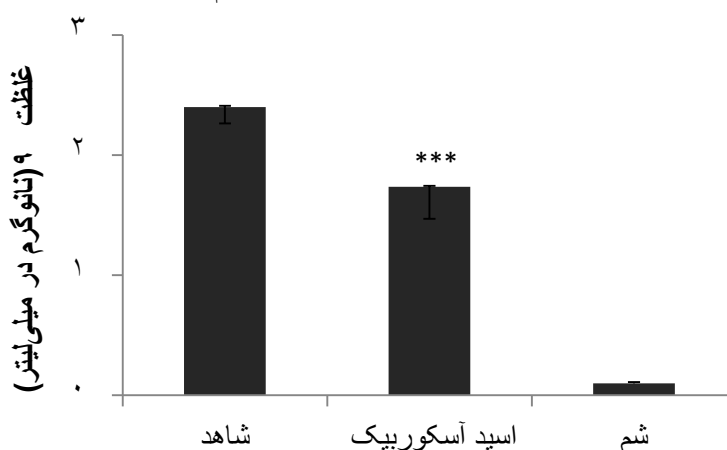
از طرف دیگر، گروه دریافت کننده اسید اسکوربیک اختلاف معنی دار میزان نشت رنگ آبی Evans را نسبت به گروه شاهد نشان داد ( $P < 0/001$ ). میانگین میزان نشت رنگ آبی Evans پس از سکنه در گروه شاهد ( $0/13 \pm$ )



شکل ۳. مقایسه نشت رنگ آبی Evans در گروه دریافت کننده اسید اسکوربیک با گروه شاهد و شام جراحی (تعداد در هر گروه = ۱۰ سر موش)  $P < 0/001^*$

همان طور که در شکل ۴ نشان داده شده است، یکی دیگر از یافته‌های پژوهش حاضر، کاهش معنی دار میزان MMP9 بود ( $P < 0/050$ ). میانگین میزان MMP9 پس از سکنه در گروه شاهد ( $2/4 \pm 0/13$ ) نانوگرم در میلی لیتر) نسبت به گروه دریافت کننده اسید اسکوربیک ( $1/73 \pm 0/26$ ) نانوگرم در میلی لیتر) افزایش داشت.

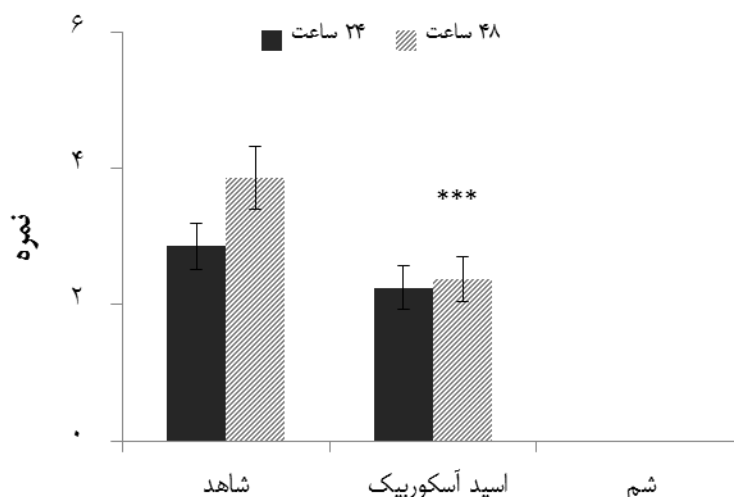
همان طور که در شکل ۴ نشان داده شده است، یکی دیگر از یافته‌های پژوهش حاضر، کاهش معنی دار میزان MMP9 بود ( $P < 0/050$ ). میانگین میزان MMP9 پس از سکنه در گروه شاهد ( $2/4 \pm 0/13$ ) نانوگرم در میلی لیتر) نسبت به گروه دریافت کننده اسید اسکوربیک ( $1/73 \pm 0/26$ ) نانوگرم در میلی لیتر) افزایش داشت.



شکل ۴. مقایسه میزان MMP9 (Matrix metalloproteinase-9) در گروه دریافت کننده اسید اسکوربیک با گروه شاهد و شام جراحی (تعداد در هر گروه = ۱۰ سر موش)  $P < 0/050^{***}$

گروه دریافت کننده اسید اسکوربیک،  $2/37 \pm 0/32$  بود (شکل ۵) که نشان دهنده کاهش معنی دار میزان اختلالات نورولوژیک گروه دریافت کننده اسید اسکوربیک نسبت به گروه شاهد در ۲۴ و ۴۸ ساعت پس از سکتة می باشد ( $P < 0/050$ ).

اثر اسید اسکوربیک بر اختلالات نورولوژیک بر حسب سیستم رتبه بندی Bederson، ۲۴ ساعت پس از سکتة در گروه شاهد برابر با  $2/85 \pm 0/34$  و در گروه دریافت کننده اسید اسکوربیک،  $2/25 \pm 0/31$  بود. این میزان ۴۸ ساعت پس از سکتة در گروه شاهد،  $3/85 \pm 0/46$  و در



شکل ۵: مقایسه نمره حاصل از رتبه بندی Bederson در گروه دریافت کننده اسید اسکوربیک با گروه شاهد و شم جراحی (تعداد در هر گروه = ۱۰ سر موش)

$P < 0/050$  \*\*\*

## بحث

می باشد، قادر است با خنثی کردن رادیکال های آزاد از آسیب های نورونی و شکست سد خونی- مغزی جلوگیری کند و از میزان ادم مغزی بکاهد (۲۴) که این مسأله به روشنی در مطالعه حاضر تأیید گردید. در گروه دریافت کننده اسید اسکوربیک به طور مؤثری از ادم مغزی جلوگیری شد و حجم انفارکتوس نیز کاهش یافت. یافته ها نشان داد که در اثر کاهش ادم مغزی، میزان اختلالات نورولوژیک نیز در گروه ها کاهش می یابد. پس در پژوهش حاضر ثابت شد که اسید اسکوربیک قادر است از عوارض سکتة مغزی مانند ادم مغزی و انفارکتوس مغزی جلوگیری کند.

نتایج پژوهش حاضر نشان داد که تجویز خوراکی اسید اسکوربیک به طور معنی داری در کاهش حجم انفارکتوس و بهبود اختلالات رفتاری نقش مهمی دارد. همچنین سطح MMP9 و میزان تخریب سد خونی- مغزی و ادم مغزی در گروه های دریافت کننده اسید اسکوربیک به طور چشمگیری کاهش یافته بود.

نتایج مطالعه Bemeur و همکاران حاکی از آن بود که استفاده از اسید اسکوربیک می تواند سبب افزایش میزان بیان ژن آنزیم سوپراکسید دیسموتاز در مدل های ایسکمیک موش های هیپر گلیسمیک شود. با توجه به این که آنزیم سوپراکسید دیسموتاز یکی از قوی ترین آنتی اکسیدان ها

موضوع می‌توان به مولکول التهابی NF- $\kappa$ B (Nuclear factor- $\kappa$ B) اشاره کرد که یکی از اصلی‌ترین اهداف داخل سلولی استرس‌های اکسیداتیو می‌باشد. این مولکول به وسیله تعداد زیادی از فاکتورها از جمله هیپرگلیسمی، اسیدهای چرب آزاد، استرس‌های اکسیداتیو و سیتوکین‌های التهابی فعال می‌گردد. بیان بیش از حد NF- $\kappa$ B در بعضی از بیماری‌های مزمن مانند دیابت و تصلب شرایین (Atherosclerosis) مشاهده می‌شود. یافته‌های اخیر در مورد شناسایی و بررسی مولکول‌های هدف جدید برای عمل آنتی‌اکسیدان‌ها نشان داده است که این آنتی‌اکسیدان‌ها قادر هستند مسیر NF- $\kappa$ B را مهار کنند. مولکول NF- $\kappa$ B علاوه بر تأثیر بر سایر فاکتورهای التهابی، قادر است باعث افزایش MMP9 شود (۳۴). آنتی‌اکسیدان‌هایی همچون اسید اسکوربیک با مهار این مسیر، از تولید بیشتر MMP9 جلوگیری می‌کنند.

مطالعه‌ای نشان داد که تجویز روزانه اسید اسکوربیک در پریمات‌ها منجر به کاهش ۵۰ درصدی حجم انفارکتوس در مقایسه با گروه شاهد شد (۱۹). همچنین اله‌توکی و همکاران نقش درمانی اسکوربات در سکنه مغزی را در مدل ایسکمی - ریپرفیوژن نشان دادند (۲۰). مطالعه‌ای بر روی موش‌ها گزارش کرد که استفاده از دهیدرواسکوربیک اسید (Dehydroascorbic acid یا DHA) حجم انفارکتوس را کاهش می‌دهد، اما در گروه مشابهی که اسید اسکوربیک دریافت کرده بودند، چنین نتیجه‌ای مشاهده نشد (۱۵).

در پژوهش حاضر از سه دوز ۴۰، ۲۵۰ و ۵۰۰ میلی‌گرم بر کیلوگرم اسید اسکوربیک و DHA استفاده شد. برخلاف DHA، هیچ کدام از دوزهای اسید اسکوربیک اثرات درمانی نداشتند، اما بهبودهای قابل توجهی در دوز ۱۰۰ میلی‌گرم بر کیلوگرم مشاهده شد. در توجیه این پدیده می‌توان به سرعت بالای انتقال DHA از سد خونی - مغزی اشاره کرد (۳۵)، اما بر عکس در مورد اسید اسکوربیک این انتقال به

مطالعات متعددی بر تأثیر ویتامین C (اسید اسکوربیک) و ویتامین E بر افزایش فعالیت آنزیم مهار کننده tPA (Tissue-type plasminogen activator) با نام کامل plasminogen activator inhibitor-1 یا PAI-1، تأکید کرده‌اند که بیشتر آن‌ها در مدل‌های سکنه قلبی کوچک هندی انجام شده است و نشان می‌دهد که tPA درونی ترشح شده پس از سکنه مغزی، در شرایط مختلف باعث افزایش MMP9 می‌شود. ویتامین‌های آنتی‌اکسیدان مانند ویتامین C و ویتامین E با فعال کردن PAI-1، باعث مهار tPA می‌شوند و در نتیجه از افزایش MMP9 جلوگیری می‌کنند (۲۷-۲۵). با توجه به این که میزان رادیکال‌های آزاد (۲۸) و مقدار آنزیم MMP9 در سکنه مغزی افزایش می‌یابد (۲۹) و این امر باعث افزایش نفوذپذیری سد خونی - مغزی می‌گردد (۲۹)، آنتی‌اکسیدان‌ها از جمله ویتامین C می‌توانند با خنثی کردن رادیکال‌های آزاد و به دام انداختن آن‌ها و مهار فعالیت آنزیم MMP9، به صورت غیر مستقیم سبب کاهش نفوذپذیری سد خونی - مغزی شوند. از طرف دیگر، این آنتی‌اکسیدان‌ها با مهار رادیکال‌های آزاد از آسیب مستقیم به سد خونی - مغزی و افزایش نفوذپذیری آن جلوگیری می‌کنند. در مطالعات اخیر که به بررسی پاتوفیزیولوژی این واقعه پرداخته‌اند، نقش استرس اکسیداتیو و التهاب در گسترش آسیب ناشی از ایسکمی مغزی و ریپرفیوژن به وضوح مشخص شده است (۳۳-۳۰).

در مطالعه حاضر میزان ادم مغزی در گروه دریافت کننده اسید اسکوربیک به طور معنی‌داری نسبت به گروه شاهد کمتر بود. اسید اسکوربیک از طریق کاهش میزان MMP9 و همچنین کاهش رادیکال‌های آزاد حاصل از ایسکمی، سبب کاهش ادم مغزی می‌شود. بنابراین فرض تحقیق حاضر در مؤثر بودن اسید اسکوربیک و کاهش عوارض حاصل از سکنه مغزی صحیح بود. در تبیین این



از مهم ترین اعمال آن، جمع آوری رادیکال های آزاد می باشد، می توان نتیجه گیری کرد که شاید خود ایسکمی به تنهایی نیز باعث آزاد شدن مقادیر قابل توجهی رادیکال آزاد شود و بنابراین اسید اسکوربیک به تنهایی می تواند در درمان ایسکمی مغزی نقش بسزایی داشته باشد، اما این که چه میزان از اثربخشی اسید اسکوربیک ناشی از پتانسیل آنتی اکسیدانی آن و چه میزان ناشی از سایر قابلیت های محافظت نورونی آن می باشد، هنوز مشخص نشده است و انجام مطالعات بیشتر جهت تمایز این امر ضروری به نظر می رسد.

### نتیجه گیری

از مطالعه حاضر چنین استنباط می شود که عوامل آنتی اکسیدانی (مانند اسید اسکوربیک) می تواند در درمان و کاهش عوارض سکته مغزی نقش قابل توجهی داشته باشد و بدین وسیله از بروز خسارت های فراوان جانی و مالی ناشی از سکته به جامعه انسانی کاست. هر چند انجام پژوهش های بیشتر در این زمینه لازم است.

### سپاسگزاری

مقاله حاضر حاصل طرح تحقیقاتی به شماره ۹/۲۳۲۹ مصوب تاریخ ۱۳۹۲/۷/۳۰ است که با حمایت مالی معاونت پژوهشی دانشگاه علوم پزشکی رفسنجان انجام شد. بدین وسیله نویسندگان مقاله مراتب تقدیر و تشکر خود را ابراز می دارند.

کندی صورت می گیرد (۳۶، ۳۵). از آن جایی که انتقال فوری اسید اسکوربیک در طی سکته شاید تنها از محل ضایعه (به دلیل شکست سد خونی- مغزی) امکان پذیر باشد، بنابراین استفاده از دوز بالاتر منطقی به نظر می رسد. همچنین لازم به ذکر است که دوزهای بالای اسید اسکوربیک اثرات توکسیک DHA را بر سلول های ترشح کننده انسولین ندارد (۳۷). این مسأله می تواند اثر بالقوه عوامل آنتی اکسیدانی را در درمان نشان دهد. هر چند که استفاده Post-ischemic آنتی اکسیدان های مختلف در بالین طیف گسترده ای از نتایج را به همراه داشت (۴۰-۳۸)، اما تجویز اسید اسکوربیک که یکی از مهم ترین آنتی اکسیدان های سیستم عصبی مرکزی (central nervous system یا CNS) است، در بسیاری از مطالعات چه بر روی موش ها و چه پریمات ها، کاهش معنی دار حجم انفارکتوس را در پی داشت (۴۱، ۱۵).

در مطالعات پیشین اثر اسکوربات بر کاهش آسیب اکسیداتیو در مدل ایسکمی- ریپرفیوژن موش ها نشان داده شده است (۱۴). از آن جا که ریپرفیوژن عامل مهم آزادسازی رادیکال های آزاد می باشد، این مسأله مشخص نشد که آیا اسکوربات در ایسکمی مغزی و در حالتی که ریپرفیوژن رخ ندهد، باز هم می تواند اثر محافظت نورونی داشته باشد؟ در مطالعه حاضر از مدل پایدار (Permanent) برای القای سکته استفاده شد و بنابراین ریپرفیوژن رخ نداد. از آن جایی که نتایج به دست آمده نشان دهنده بهبود نسبی ناشی از استفاده از اسکوربات است و با توجه به این که یکی

## References

- Strong K, Mathers C, Bonita R. Preventing stroke: saving lives around the world. *Lancet Neurol* 2007; 6(2): 182-7.
- Feigin VL, Lawes CM, Bennett DA, Barker-Collo SL, Parag V. Worldwide stroke incidence and early case fatality reported in 56 population-based studies: a systematic review. *Lancet Neurol* 2009; 8(4): 355-69.
- Feigin VL, Lawes CM, Bennett DA, Anderson CS. Stroke epidemiology: a review of population-based studies of incidence, prevalence, and case-fatality in the late 20th century. *Lancet Neurol* 2003; 2(1): 43-53.
- Dirnagl U, Iadecola C, Moskowitz MA. Pathobiology of ischaemic stroke: an integrated view. *Trends Neurosci* 1999; 22(9): 391-7.
- Lewen A, Matz P, Chan PH. Free radical pathways in CNS injury. *J Neurotrauma* 2000; 17(10): 871-90.
- Heo JH, Han SW, Lee SK. Free radicals as triggers of brain edema formation after stroke. *Free Radic Biol Med* 2005; 39(1): 51-70.
- Schmidley JW. Free radicals in central nervous system ischemia. *Stroke* 1990; 21(7): 1086-90.
- Faraji F, Ranjbar A, Eshrati B, Talaie A, Shafie N, Pirasteh S. Comparing the oxidative stress indexes of CVA patients with control group. *J Arak Univ Med Sci* 2008; 11(3): 109-16. [In Persian].
- Wilson JX. Antioxidant defense of the brain: a role for astrocytes. *Can J Physiol Pharmacol* 1997; 75(10-11): 1149-63.
- Chan PH. Reactive oxygen radicals in signaling and damage in the ischemic brain. *J Cereb Blood Flow Metab* 2001; 21(1): 2-14.
- Doyle KP, Simon RP, Stenzel-Poore MP. Mechanisms of ischemic brain damage. *Neuropharmacology* 2008; 55(3): 310-8.
- Segura T, Calleja S, Jordan J. Recommendations and treatment strategies for the management of acute ischemic stroke. *Expert Opin Pharmacother* 2008; 9(7): 1071-85.
- Wang CX, Shuaib A. Neuroprotective effects of free radical scavengers in stroke. *Drugs Aging* 2007; 24(7): 537-46.
- Zamani M, Soleimani M, Golab F, Mohamadzadeh F, Mehdizadeh M, Katebi M. Neuro protective effects of adenosine receptor agonist coadministration with ascorbic acid on CA1 hippocampus in a mouse model of ischemia reperfusion injury. *Metab Brain Dis* 2013; 28(3): 367-74.
- Huang J, Agus DB, Winfree CJ, Kiss S, Mack WJ, McTaggart RA, et al. Dehydroascorbic acid, a blood-brain barrier transportable form of vitamin C, mediates potent cerebroprotection in experimental stroke. *Proc Natl Acad Sci U S A* 2001; 98(20): 11720-4.
- Mack WJ, Mocco J, Ducruet AF, Laufer I, King RG, Zhang Y, et al. A cerebroprotective dose of intravenous citrate/sorbitol-stabilized dehydroascorbic acid is correlated with increased cerebral ascorbic acid and inhibited lipid peroxidation after murine reperfused stroke. *Neurosurgery* 2006; 59(2): 383-8.
- Cherubini A, Polidori MC, Bregnocchi M, Pezzuto S, Cecchetti R, Ingegnì T, et al. Antioxidant profile and early outcome in stroke patients. *Stroke* 2000; 31(10): 2295-300.

18. Sanchez-Moreno C, Dashe JF, Scott T, Thaler D, Folstein MF, Martin A. Decreased levels of plasma vitamin C and increased concentrations of inflammatory and oxidative stress markers after stroke. *Stroke* 2004; 35(1): 163-8.
19. Ranjan A, Theodore D, Haran RP, Chandy MJ. Ascorbic acid and focal cerebral ischaemia in a primate model. *Acta Neurochir (Wien)* 1993; 123(1-2): 87-91.
20. Allahtavakoli M, Rezaee H, Kamrany N, Shamsizadeh A, Moloudi R, Amin F. Effect of ascorbic acid on infarct volume and neurological deficits after the embolic model of stroke in rat. *J Rafsanjan Univ Med Sci* 2009; 8(1): 49-58. [In Persian].
21. Slivka A, Murphy E, Horrocks L. Cerebral edema after temporary and permanent middle cerebral artery occlusion in the rat. *Stroke* 1995; 26(6): 1061-5.
22. Fraser PA. The role of free radical generation in increasing cerebrovascular permeability. *Free Radic Biol Med* 2011; 51(5): 967-77.
23. Jiao H, Wang Z, Liu Y, Wang P, Xue Y. Specific role of tight junction proteins claudin-5, occludin, and ZO-1 of the blood-brain barrier in a focal cerebral ischemic insult. *J Mol Neurosci* 2011; 44(2): 130-9.
24. Bemeur C, Ste-Marie L, Desjardins P, Vachon L, Butterworth RF, Hazell AS, et al. Dehydroascorbic acid normalizes several markers of oxidative stress and inflammation in acute hyperglycemic focal cerebral ischemia in the rat. *Neurochem Int* 2005; 46(5): 399-407.
25. Orbe J, Rodriguez JA, Calvo A, Grau A, Belzunce MS, Martinez-Caro D, et al. Vitamins C and E attenuate plasminogen activator inhibitor-1 (PAI-1) expression in a hypercholesterolemic porcine model of angioplasty. *Cardiovasc Res* 2001; 49(2): 484-92.
26. Nunes GL, Sgoutas DS, Redden RA, Sigman SR, Gravanis MB, King SB, III, et al. Combination of vitamins C and E alters the response to coronary balloon injury in the pig. *Arterioscler Thromb Vasc Biol* 1995; 15(1): 156-65.
27. Rodriguez JA, Grau A, Eguinoa E, Nespereira B, Perez-Illarbe M, Arias R, et al. Dietary supplementation with vitamins C and E prevents downregulation of endothelial NOS expression in hypercholesterolemia in vivo and in vitro. *Atherosclerosis* 2002; 165(1): 33-40.
28. McCormick J, Barry SP, Sivarajah A, Stefanutti G, Townsend PA, Lawrence KM, et al. Free radical scavenging inhibits STAT phosphorylation following in vivo ischemia/reperfusion injury. *FASEB J* 2006; 20(12): 2115-7.
29. Wang YF, Tsirka SE, Strickland S, Stieg PE, Soriano SG, Lipton SA. Tissue plasminogen activator (tPA) increase neuronal damage after focal cerebral ischemia in wild-type and tPA-deficient mice. *Nature Medicine* 1998; 4: 228-31.
30. Nassar NN, Abdelsalam RM, Abdel-Rahman AA, Abdallah DM. Possible involvement of oxidative stress and inflammatory mediators in the protective effects of the early preconditioning window against transient global ischemia in rats. *Neurochem Res* 2012; 37(3): 614-21.
31. Lakhan SE, Kirchgessner A, Hofer M. Inflammatory mechanisms in ischemic stroke: therapeutic approaches. *J Transl Med* 2009; 7: 97.

32. Cuzzocrea S, Riley DP, Caputi AP, Salvemini D. Antioxidant therapy: a new pharmacological approach in shock, inflammation, and ischemia/reperfusion injury. *Pharmacol Rev* 2001; 53(1): 135-59.
33. Castillo J, Davalos A, Noya M. Progression of ischaemic stroke and excitotoxic aminoacids. *Lancet* 1997; 349(9045): 79-83.
34. Bond M, Chase AJ, Baker AH, Newby AC. Inhibition of transcription factor NF-kappaB reduces matrix metalloproteinase-1, -3 and -9 production by vascular smooth muscle cells. *Cardiovasc Res* 2001; 50(3): 556-65.
35. Agus DB, Gambhir SS, Pardridge WM, Spielholz C, Baselga J, Vera JC, et al. Vitamin C crosses the blood-brain barrier in the oxidized form through the glucose transporters. *J Clin Invest* 1997; 100(11): 2842-8.
36. Lam DK, Daniel PM. The influx of ascorbic acid into the rat's brain. *Q J Exp Physiol* 1986; 71(3): 483-9.
37. Patterson JW. The diabetogenic effect of dehydroascorbic acid. *Endocrinology* 1949; 45(3): 344.
38. Polidori MC, Pratico D, Ingegneri T, Mariani E, Spazzafumo L, del Sindaco P, et al. Effects of vitamin C and aspirin in ischemic stroke-related lipid peroxidation: results of the AVASAS (Aspirin Versus Ascorbic acid plus Aspirin in Stroke) Study. *Biofactors* 2005; 24(1-4): 265-74.
39. Ullegaddi R, Powers HJ, Gariballa SE. Antioxidant supplementation with or without B-group vitamins after acute ischemic stroke: a randomized controlled trial. *JPEN J Parenter Enteral Nutr* 2006; 30(2): 108-14.
40. Ullegaddi R, Powers HJ, Gariballa SE. Antioxidant supplementation enhances antioxidant capacity and mitigates oxidative damage following acute ischaemic stroke. *Eur J Clin Nutr* 2005; 59(12): 1367-73.
41. Henry PT, Chandy MJ. Effect of ascorbic acid on infarct size in experimental focal cerebral ischaemia and reperfusion in a primate model. *Acta Neurochir (Wien)* 1998; 140(9): 977-80.

## Efficacy of Ascorbic Acid in Reduction of Stroke Complications in a Permanent Model of Middle Cerebral Artery Occlusion in Male Rats

Fatemeh Amin, M.Sc.<sup>1</sup>, Amin Taghavi-Rafsanjani, M.Sc.<sup>2</sup>, Ali Shamsizadeh, Ph.D.<sup>3</sup>, Amir Moosaei, M.Sc.<sup>2</sup>, Shayan Rezayi, M.Sc.<sup>2</sup>, Ali Hasani<sup>2</sup>, Sodabeh Naderi,<sup>4</sup> Sedigheh Esmaceli, B.Sc.<sup>4</sup>, Mohammad Allahtavakoli, Ph.D.<sup>3\*</sup>

1. Department of Physiology, School of Medicine, Rafsanjan University of Medical Sciences, Rafsanjan, Iran

2. Ph.D. Student, Department of Physiology, School of Medicine, Rafsanjan University of Medical Sciences, Rafsanjan, Iran

3. Associate Professor, Department of Physiology, School of Medicine, Rafsanjan University of Medical Sciences, Rafsanjan, Iran

4 M.Sc. Student, Department of Physiology, School of Medicine, Rafsanjan University of Medical Sciences, Rafsanjan, Iran

\* Corresponding author; e-mail: allahtavakoli@gmail.com

(Received: 28 March 2014 Accepted: 3 Dec. 2014)

### Abstract

**Background & Aims:** Stroke is the third leading cause of death. Oxidative stress has a principal role in the complications of stroke. Due to this fact and the antioxidant effects of ascorbic acid, this study was designed to evaluate the effect of ascorbic acid on reduction of stroke complications in a permanent model of middle cerebral artery (MCA) occlusion in male rats.

**Methods:** In this experimental study, the rats were divided into 3 groups of control, ascorbic acid, and surgical sham. Stroke was induced by cauterization of MCA. The animals' brain was sliced and stained using tetrazolium chloride (TTC) 48 hours after stroke induction. Then, infarction volume was determined using image processing software. In addition, behavioral tests, such as neurologic deficits, were evaluated 24 and 48 hours after stroke induction. Data were statistically analyzed using One-way ANOVA test.

**Results:** The infarct volume significantly reduced in the ascorbic acid treated group in comparison with control group ( $P < 0.010$ ). Moreover, blood-brain barrier (BBB) breakdown, brain edema volume ( $P < 0.001$ ), and the level of matrix metalloproteinase-9 (MMP-9) ( $P < 0.050$ ) significantly reduced following treatment by ascorbic acid. Neurologic deficits, which were assessed using the Bederson Grading System, showed relative improvement in the ascorbic acid treated group ( $P < 0.050$ ).

**Conclusion:** This study showed that ascorbic acid, due to its neuroprotective effects, can significantly reduce the complications of stroke.

**Keywords:** Ascorbic acid, Neuroprotection, Stroke