

## تأثیر هایپراکسی نورموباریک متناوب بر استحکام سد خونی- مغزی موش های صحرایی مدل سکته مغزی

مهدیه عاشق آبادی\*  
دکتر محمد رضا بیگدلی\*\*

\* کارشناس ارشد فیزیولوژی دانشکده علوم زیستی دانشگاه شهید بهشتی تهران  
\*\* استادیار فیزیولوژی دانشکده علوم زیستی دانشگاه شهید بهشتی تهران

آدرس نویسنده مسؤول: تهران، اوین، دانشگاه شهید بهشتی، دانشکده علوم زیستی، تلفن ۰۲۱-۰۲۹۹۰۰۷۳۱  
Email: bigdelimohammadreza@yahoo.com  
تاریخ پذیرش: ۹۰/۱۰/۱۳ تاریخ دریافت: ۹۰/۲/۱۰

### \*چکیده

**زمینه:** مطالعه های اخیر نشان داده است که استفاده از هایپراکسی نورموباریک (۹۰ درصد) به صورت متناوب یا پیوسته می تواند آسیب های ناشی از سکته مغزی را کاهش دهد.

**هدف:** مطالعه به منظور تعیین اثر رادیکال های اکسیژن بر استحکام سد خونی- مغزی ناشی از هایپراکسی نورموباریک در مدل سکته مغزی موش صحرایی انجام شد.

**مواد و روش ها:** این مطالعه تجربی در سال ۱۳۸۹ بر روی ۴۲ سر موش صحرایی نژاد ویستار در محدوده وزنی ۲۵۰ تا ۳۵۰ گرم انجام شد. موش های گروه آزمایش و شاهد به مدت ۶ روز به مدت ۴ ساعت در معرض اکسیژن ۹۰ درصد (HO) و ۲۱ درصد (RA) قرار گرفتند. سپس هر گروه اصلی به سه زیر گروه فرعی تقسیم شدند تا دی متیل تیواوره دریافت کنند. آن گاه امتیازهای نقص نورولوژیک و استحکام سد خونی مغزی بررسی شد. داده ها با آزمون های آماری آنواری یک طرفه و من ویتنی یو تحلیل شدند.

**یافته ها:** میانه امتیازهای نقص نورولوژیک و استحکام سد خونی- مغزی در گروه آزمایش نسبت به شاهد کاهش یافت ( $P=0.02$ ); در حالی که با مصرف دی متیل تیواوره این اثر تا حد زیادی از بین رفت ( $P=0.43$ ).

**نتیجه گیری:** استحکام سد خونی- مغزی حاصل از تیمار با هایپراکسی نورموباریک تا حد زیادی به واسطه رادیکال های اکسیژن انجام می شود.

**کلیدواژه ها:** حفاظت عصبی، سکته مغزی، هایپراکسی نورموباریک، نقص نورولوژیک، رادیکال های آزاد اکسیژن

### \*مقدمه:

از شکستن سد خونی- مغزی (BBB) است. ادم مغزی به واسطه پیش شرطی سازی با هایپراکسی نورموباریک بهبود می یابد.<sup>(۱)</sup> آنزیم سوپراکسید دیسموتاز (SOD)، ادم مغزی واژوژنیک بعد از انواع آسیب ها را کاهش می دهد. این امر بیان می کند که اکسیژن رادیکالی نقش مهمی در شکستن سد خونی- مغزی ایفا می کند. تظاهرات دیگر آسیب دستگاه عصبی مرکزی آسیب مستقیم به سلول عصبی، در اثر آزادسازی گلوتامات است. این آسیب به واسطه پیش شرطی سازی با هایپراکسی

تحمل به ایسکمی یکی از مهم ترین مکانیسم های درون زاد مسؤول افزایش تحمل بافت مغز در برابر آسیب های سکته مغزی است. ایسکمی مغزی موجب رها شدن بیش از حد اسید آمینه های تحریکی، فعال شدن گیرنده ها و در نتیجه ورود کلسیم به درون سلول می شود. این روند به اختلال های الکتروفیزیولوژیکی و متابولیکی منجر می شود.<sup>(۱)</sup>

بعد از ایسکمی مغزی یکی از تظاهرات بالینی آسیب دستگاه عصبی مرکزی (CNS)، تشکیل ادم مغزی ناشی

این مطالعه به منظور تعیین اثر رادیکال‌های اکسیژن بر استحکام سد خونی - مغزی حاصل از هایپر اکسی نورموباریک در مدل سکته مغزی موش صحرایی انجام شد.

### \* مواد و روش‌ها:

این مطالعه تجربی در سال ۱۳۸۹ در آزمایشگاه فیزیولوژی جانوری دانشکده علوم زیستی دانشگاه شهید بهشتی بر روی ۴۲ موش نژاد ویستان انجام شد. در مدت مطالعه‌ها، موش‌های با وزن ۲۵۰ تا ۳۵۰ گرم در دوره دوازده ساعته تاریکی - روشنایی در دمای ۲۲ درجه سلسیوس نگهداری شدند. سپس موش‌ها به دو گروه اصلی و هر گروه به سه زیر گروه شامل ۷ موش تقسیم شدند. موش‌های گروه شاهد در معرض اکسیژن ۲۱ درصد (گروه شاهد نیم ساعت قبل از ورود به جعبه اکسیژن سالین دریافت می‌کردند) و موش‌های گروه هایپر اکسی در معرض اکسیژن ۹۰ درصد در جعبه مخصوص به مدت ۶ ساعت (هر روز به مدت ۴ ساعت) در مجموع ۲۴ ساعت قرار گرفتند (گروه هایپر اکسی نیم ساعت قبل از ورود به جعبه اکسیژن دی متیل تیواوره دریافت می‌کردند). بعد از یک روز، موش‌ها به مدت ۶۰ دقیقه در معرض ایسکمی مغزی و ۲۴ ساعت خون‌رسانی مجدد قرار گرفتند. سپس نقص‌های عصب‌شناسی و استحکام سد خونی - مغزی در آن‌ها بررسی شد.

موش‌های هر زیر گروه در داخل یک جعبه قرار گرفتند با ابعاد  $35 \times 45 \times 65$  سانتی‌متر و دو مجرای ورودی و خروجی هوا - که تمامی درزهای آن به طور کامل گرفته شده بود. ماده سودا لایم (جادب دی اکسید کربن) در داخل جعبه قرار داده شد تا دی اکسید کربن تولیدی را جذب کند و احتباس دی اکسید کربن در جعبه اکسیژن رخ ندهد و بدین ترتیب، امکان تعییر غلظت گاز داخل جعبه به حداقل برسد. اکسیژن خالص (۹۰ درصد) یا هوای اتاق به میزان ۵ لیتر در دقیقه برای تیمار موش‌ها به جعبه هوا متصل شد. توسط اکسیژن متر که الکترود حس‌گر اکسیژن دارد، میزان غلظت اکسیژن و همچنین دما اندازه‌گیری شد.

نورموباریک از طریق افزایش میزان بیان ناقلين گلواتمات کاهش می‌یابد.<sup>(۲)</sup> گلواتمات غلظت کلسیم آزاد و در نتیجه فعالیت آنزیم‌های وابسته به کلسیم را افزایش می‌دهد و به تولید رادیکال‌های آزاد منجر می‌شود.<sup>(۳)</sup> مطالعه‌های اخیر نشان داده‌اند که آسیب ناشی از تحریک، باعث مرگ سلولی برخی از نورون‌ها می‌شود، در حالی که آنزیم‌های آنتی اکسیدان باعث مهار مرگ سلولی می‌شوند. بنابراین، مرگ سلولی نورون ممکن است نقش مهمی در آسیب عصبی حاصل از مدل ایسکمی کانونی مغزی داشته باشد.<sup>(۴)</sup>

تلاش‌های زیادی برای تقویت دستگاه آنتی اکسیدان و جلوگیری از آسیب مغزی انجام شده است. افزایش فعالیت آنزیم‌های آنتی اکسیدان با روش‌های مختلف استرس سلولی امکان‌پذیر است مانند ایسکمی و برقراری مجدد جریان خون خفیف، تنفس گرمایی، میانجی‌های التهابی و اکسیژناتاسیون هایپر باریک<sup>(۵)</sup> بنابراین در صورتی که استحکام سد خونی - مغزی تقویت شود، به دنبال آن خروج آب از مغز و ادم مغزی کاهش می‌یابد و در نهایت مرگ سلولی کم می‌شود. بدین ترتیب عوارض عصب‌شناسی حاصل از مرگ سلولی کاهش می‌یابد. مطالعه‌های قبلی نشان داده‌اند که هایپر اکسی نورموباریک موجب تقویت استحکام سد خونی - مغزی می‌شود. از طرف دیگر، رادیکال آزاد اکسیژنی که توسط اکسیژن هایپر باریک تولید می‌شود به عنوان القاگر حفاظت عصبی عمل می‌کند.<sup>(۶)</sup> وادا و همکاران ثابت کردند که استفاده مکرر از اکسیژن هایپر باریک، مقاومت در برابر ایسکمی را در نورون CA<sub>1</sub> القا می‌کند. این فرایند احتمالاً از طریق القای ساخت HSP72 انجام می‌شود.<sup>(۷)</sup>

مطالعه‌های قبلی نشان داده‌اند که قرار گیری متناوب و پیوسته در معرض هایپر اکسی نورموباریک، پدیده تحمل به ایسکمی را القا می‌کند و باعث افزایش بیان ناقلين گلواتمات، سطوح TNF-α سرم و آنزیم تبدیل کننده TACE (TNF-α) در مغز موش صحرایی می‌شود. از سوی دیگر، هایپر اکسی نورموباریک متناوب موجب افزایش استحکام سد خونی - مغزی نیز می‌شود.<sup>(۸)</sup>

از طریق ورید دم بعد از ۳۰ دقیقه ایسکمی دریافت کردند (به این دلیل که بعد از ۳۰ دقیقه ایسکمی، سد خونی- مغزی آسیب می‌یابد، اما در مجموع ۶۰ دقیقه دچار ایسکمی می‌شوند). ۲۴ ساعت بعد از جریان مجدد خون، موش‌ها تحت بی‌هوشی، از ناحیه قفسه‌سینه باز شدند و با ۲۵۰ میلی‌لیتر سالین از طریق ورود سالین به گردش خون از ناحیه بطن چپ قلب، از وجود اونس آبی داخل رگی پاک شدند و این کار تا زمانی که مایع بی‌رنگ سالین از دهلیز راست خارج شود، ادامه یافت. سپس مغز خارج شد. برای اندازه‌گیری میزان خروج اونس آبی، بافت مغز در ۲/۵ میلی‌لیتر با فر فسفات هموژن شد و برای رسوب پرتوئین، به آن ۲/۵ میلی‌لیتر اسید تری کلرواستیک ۶۰ درصد اضافه شد. سپس ۳ دقیقه با ورتكس به هم زده شد و ۳۰ دقیقه در ۴ درجه سانتی‌گراد خنک شد. آن گاه به مدت ۳۰ دقیقه در دور ۱۰۰۰g سانتریفیوژ شد. در نهایت، جذب نوری اونس آبی در بخش رویی توسعه اسپکتوفوتومتر (Perkin-Elmer- امریکا) در جذب ۶۰ نانومتر اندازه‌گیری و مطابق منحنی استاندارد غلظت آن محاسبه شد.<sup>(۲)</sup>

از جریان خون سنج لیزر (MBF3D, Moor instrument, Axminster, UK) برای ثبت جریان خون منطقه‌ای (rCBF) استفاده شد. پرربو جریان سنج لیزر داپلر در سطح مغز قرار داده شد. با استفاده از دستگاه استیوتکس و دلر دندان پزشکی با سرعت پایین، سوراخی به قطر ۲ میلی‌متر در بالای جمجمه به نقشه ۱ میلی‌متر خلفی و ۵ میلی‌متر جانبی از نقطه برگما در سمت راست ایجاد شد. سوزن پرربو به داخل این سوراخ برده و در بالای سخت شامه که رگ خونی دیده شد فرستاده شد مقدار پایه جریان خون در وضعیت پایدار و همچنین بعد از فرستادن نخ به داخل رگ، اندازه‌گیری شد و مقدار آن به صورت درصدی از مقدار پایه بیان شد. جریان سنجی ۳۰ دقیقه قبل از شروع ۶ دقیقه ایسکمی و ۳۰ دقیقه بعد از پایان ایسکمی ادامه

موش‌ها بعد از توزیع، با داروی کلرات هیدرات (مرک، آلمان) به میزان ۴۰۰ میلی‌گرم در کیلوگرم وزن بدن، بی‌هوش شدند. جراحی انسداد شریان مرکزی مغز (Middle Cerebral Artery Occlusion) مطابق دستور لونگا و همکاران انجام شد.<sup>(۸)</sup> به طور خلاصه، تحت جراحی میکروسکوپی، یک نخ بخیه نایلونی از طریق تنہ شریان کاروتید خارجی (External Carotid Artery) وارد رگ شریانی راست شد و تا رسیدن به شریان قدامی مغز (Anterior Cerebral Artery) از میان شریان کاروتید داخلی (Internal Carotid Artery) با پتربوپالاتین بسته ادامه داده شد. در اثر تماس نخ بخیه و شریان قدامی مغز، جریان خون از هر طرف به شریان میانی مغز (Middle Cerebral Artery) بسته شد. این بسته شدن از طریق احساس مقاومت در پیشوی نخ و ورود حدود ۲۰ میلی‌متر طول نخ از تنہ شریان کاروتید خارجی مشخص شد. بعد از ۶۰ دقیقه ایسکمی، جریان خون مجدداً برقرار شد، دمای بدن از طریق رکتم اندازه‌گیری و در حدود ۳۷ درجه سلسیوس حفظ شد.

بررسی نقص‌های کارکردی عصب‌شناسی ۲۴ ساعت بعد از خون‌رسانی مجدد، انجام شد. مراقبت‌های ویژه از شروع انسداد تا قربانی شدن حیوان انجام شد. در نهایت یافته‌های عصب‌شناسی در ۵ مقیاس دسته‌بندی شدند: امتیاز صفر: عدم عارضه عصب‌شناسی، امتیاز ۱: نارسایی کامل در انتهای پنجه‌های جلویی (نقص عصب‌شناسی کانونی خفیف)، امتیاز ۲: به چپ چرخیدن (نقص عصب‌شناسی کانونی متوسط)، امتیاز ۳: افتادن به سمت چپ (نقص کانونی شدید)، امتیاز ۴: عدم توانایی در راه رفتن و سطح هوشیاری پایین و امتیاز ۵: مرگ (در نشان‌دهنده سکته وسیعی باشد).

استحکام سد خونی- مغزی توسط اندازه‌گیری میزان خروج اونس آبی (EB) ارزیابی شد. نخست، موش‌ها ۴ میلی‌لیتر بر کیلوگرم وزن بدن محلول اونس آبی ۲ درصد را

خون شد. هایپر اکسی نورموباریک موجب بروز تغییرات معنی داری در تنفس، PH و فشار دی اکسید کربن نشد. فشار اکسیژن شریانی در شرایط هایپر اکسی بسیار بالاتر از فشار اکسیژن شریانی در شرایط نورموکسی بود. میزان جریان خون منطقه ای نیز به واسطه ارسال نخ به داخل شریان مرکزی مغز تا ۲۱ درصد مقدار پایه به طور معنی داری کاهش یافت ( $P=0.000$ ) (جدول شماره ۱). میانه امتیازهای نقص عصب شناسی به واسطه قرارگیری در معرض هایپر اکسی نورموباریک به طور قابل ملاحظه کاهش یافت، در حالی که در صورت استفاده از پاک کننده های اکسیژن رادیکالی قبل از هایپر اکسی، آثار حفاظت عصبی تا حد زیادی کاهش پیدا کرد (جدول شماره ۲).

داشت.<sup>(۶)</sup> برای اندازه گیری گازهای خون، نمونه گیری از طریق شریان کاروتید انجام شد. بعد از خون گیری سر سرنگ خم و تحت دمای ۴ درجه به دستگاه گازهای خون شریانی (ABG) منتقل داده شد تا گازهای خونی اندازه گیری شود.

استحکام سد خونی - مغزی با روش آنوای یک طرفه و امتیازهای نقص عصب شناسی با استفاده از آزمون من ویتنی یو تحلیل و میانگین داده ها به صورت  $Mean \pm SEM$  نمایش داده و  $P < 0.05$  از لحاظ آماری معنی دار در نظر گرفته شد.

### ✿ یافته ها:

نتایج حاصل از آزمایش گازهای خون شریانی نشان داد که هایپر اکسی نورموباریک باعث افزایش اکسیژن

**جدول ۱ - نتایج سرعت تنفس و گازهای خون شریانی در پایان هر پیش تیمار**

| سرعت تنفس<br>(هرتز) | PH             | فشار دی اکسید کربن<br>شریانی (میلی متر جیوه) | فشار اکسیژن شریانی<br>(میلی متر جیوه) | گروه آزمایشی                             |
|---------------------|----------------|--|---------------------------------------|--|
| $1/43 \pm 0.6$      | $7/4 \pm 0.4$  | $40 \pm 10$                                  | $93 \pm 3/54$                         | نورموکسی نورموباریک                      |
| $1/3 \pm 0.9$       | $7/38 \pm 0.1$ | $40/1 \pm 0.92$                              | $253 \pm 10/32$                       | هایپر اکسی نورموباریک                    |
| $1/5 \pm 0.9$       | $7/4 \pm 0.2$  | $39 \pm 1/3$                                 | $98 \pm 2/9$                          | نورموکسی نورموباریک با سالین             |
| $1/29 \pm 0.6$      | $7/4 \pm 0.1$  | $40/1 \pm 0.86$                              | $364 \pm 11/21$                       | هایپر اکسی نورموباریک با سالین           |
| $1/51 \pm 0.7$      | $7/4 \pm 0.3$  | $40 \pm 0.9$                                 | $95 \pm 3/0.6$                        | نورموکسی نورموباریک با دی متیل تیواوره   |
| $1/34 \pm 0.8$      | $7/39 \pm 0.1$ | $40/4 \pm 0.72$                              | $371 \pm 12/0.1$                      | هایپر اکسی نورموباریک با دی متیل تیواوره |

**جدول ۲ - فراوانی موش های واجد امتیاز نقص های عصب شناسی در هر گروه آزمایشی**

| سطح معنی داری                         | میانه | کل | امتیاز نقص های عصب شناسی (تعداد) |   |   |   |   |   | گروه آزمایشی                             |
|---------------------------------------|-------|----|----------------------------------|---|---|---|---|---|--|
|                                       |       |    | ۵                                | ۴ | ۳ | ۲ | ۱ | ۰ |  |
| گروه های ۱ و ۲ معنی دار ( $P=0.02$ )  | ۲     | ۷  | ۱                                | ۰ | ۱ | ۳ | ۲ | ۰ | نورموکسی نورموباریک                      |
| گروه های ۱ و ۴ معنی دار ( $P=0.01$ )  | ۰     | ۷  | ۰                                | ۰ | ۱ | ۰ | ۲ | ۴ | هایپر اکسی نورموباریک                    |
| گروه های ۲ و ۴ بدون معنی ( $P=0.03$ ) | ۲     | ۷  | ۰                                | ۰ | ۲ | ۳ | ۲ | ۰ | نورموکسی نورموباریک با سالین             |
| گروه های ۱ و ۶ معنی دار ( $P=0.01$ )  | ۰     | ۷  | ۰                                | ۰ | ۰ | ۰ | ۲ | ۵ | هایپر اکسی نورموباریک با سالین           |
| گروه های ۳ و ۵ بدون معنی ( $P=0.43$ ) | ۲     | ۷  | ۰                                | ۰ | ۲ | ۳ | ۲ | ۰ | نورموکسی نورموباریک با دی متیل تیواوره   |
| گروه های ۴ و ۶ معنی دار ( $P=0.01$ )  | ۲     | ۷  | ۰                                | ۰ | ۰ | ۳ | ۲ | ۱ | هایپر اکسی نورموباریک با دی متیل تیواوره |

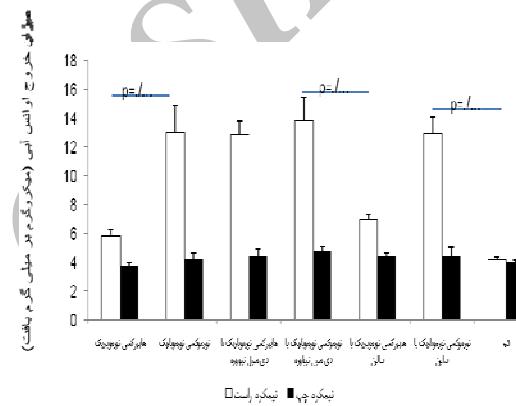
ضریان قلب و بسامد تنفس همگی طی آزمایش در محدوده طبیعی قرار داشتند. البته، در گروههای هایپراکسی به علت غلظت بالای اکسیژن، محتوی اکسیژن افزایش و بسامد تنفس کاهش یافت. نتایج این پژوهش با سایر مطالعه‌ها در زمینه تحمل به ایسکمی مطابقت دارد.<sup>(۱-۳)</sup> تحمل به ایسکمی در بافت‌های مغزی مورد آزمایش براساس مدت زمان و مقدار غلظت اکسیژن متفاوت بود. بنابراین، کمیت و کیفیت تجویز اکسیژن در القای تحمل به ایسکمی، عوارض جانبی و مسمومیت‌های آن اهمیت دارد.<sup>(۱)</sup>

اگرچه نتایج این تحقیق نشان داد که هایپرکسی در مغز موش به واسطه افزایش استحکام سد خونی- مغزی و امتیاز نقص عصب‌شناسی، حفاظت عصبی القا می‌کند، اما هایپراکسی آثار دیگری نیز دارد که به واسطه آن‌ها می‌تواند تحمل به ایسکمی را در مغز موش تقویت نماید. یکی این که هایپراکسی می‌تواند باعث رگ‌زایی و افزایش تراکم عروق در واحد حجم شود، دیگر آن که هایپراکسی می‌تواند باعث بلوک شدن مولکول چسبان بین سلولی (ICAM-1) Intercellular Adhesion Molecule-1 و مهار تجمع نوتروفیل‌ها شود. بنابراین، هایپرکسی می‌تواند تجمع نوتروفیل‌هارا کاهش دهد و از آسیب مغزی بکاهد.<sup>(۴)</sup> وادا و همکاران در سال ۲۰۰۰ نشان دادند که رادیکال‌های آزاد اکسیژن و Bcl-2 که به عنوان مهارکننده آپوپتوز عمل می‌کنند، بعد از قرار گرفتن مکرر در معرض هایپرکسی افزایش می‌یابند و باعث افزایش توان زیستی نورونی می‌شوند.<sup>(۵)</sup> از طرف دیگر، افزایش رادیکال‌های آزاد اکسیژن و سوپراکسید دیسموتاز با کاهش بیان عامل القایی هایپرکسی

که گفته می‌شود عملکرد سد خونی- مغزی را از طریق کاهش عامل رشد عروقی بهبود می‌بخشد. علاوه بر این، رادیکال‌های آزاد اکسیژن می‌توانند با افزایش TNF- $\alpha$  از طریق گیرنده آن، باعث بروز پدیده تحمل به ایسکمی شوند.<sup>(۶)</sup>

هایپرکسی نورموباریک در مقایسه با نورموکسی نورموباریک باعث افزایش استحکام سد خونی- مغزی شد. تفاوت آماری گروههای هایپرکسی نورموباریک با و بدون سالین و دی متیل تیواوره معنی‌دار بود. تفاوت آماری گروههای مذکور نسبت به گروه دست نخورده نورموکسی نورموباریک نیز معنی‌دار بود. استفاده از دی متیل تیواوره موجب کاهش بهبودی حاصل از پیش‌شرطی‌سازی هایپرکسی نورموباریک شد (نمودار شماره ۱).

### نمودار ۱- استحکام سد خونی- مغزی در گروههای مختلف



### \* بحث و نتیجه‌گیری:

مطالعه حاضر نشان داد که هایپرکسی نورموباریک می‌تواند نقص عصب‌شناسی و کاهش استحکام سد خونی- مغزی حاصل از سکته مغزی را به طور مؤثر در مدل انسداد شریان مرکزی مغز کاهش دهد. این نتیجه در حالی است که اگر از دی متیل تیواوره به عنوان پاک‌کننده استفاده شود، افزایش استحکام سد خونی- مغزی ناشی از هایپرکسی نورموباریک تا حد زیادی از بین می‌رود. بنابراین اصلی‌ترین عامل ایجاد‌کننده حفاظت عصبی، رادیکال‌های آزاد اکسیژن است. از طرف دیگر، مدل انسداد شریان مرکزی مغز به واسطه نخ بخیه ایجاد می‌شود که یک مدل مطمئن و قابل تکرار در مدل‌های حیوانی سکته مغزی است.<sup>(۱۰)</sup> دمای بدن، گازهای خون،

- vulnerable neurons against ischemic damage by blocking the mitochondrial pathway of caspase activation. *J Neurosci* 2002 Jan; 22 (1): 209-17
2. Toyoda T, Kassell NF, Lee KS. Induction of tolerance against ischemia/ reperfusion injury in the rat brain by preconditioning with the endotoxin analog diphosphoryl lipid A. *J Neurosurg* 2000 Mar; 92 (3): 435-41
  3. Bigdely MR, Khoshbaten A. In vivo preconditioning with normobaric hyperoxia induces ischemic tolerance partly by triggering tumor necrosis factor-alpha converting enzyme/tumor necrosis factor - alpha/nuclear factor - kappaB. *Neuroscience* 2008 May 15; 153 (3): 671-8
  4. Brustovetsky N, Dubinsky JM. Limitations of cyclosporin A inhibition of the permeability transition in CNS mitochondria. *J Neurosci* 2000 Nov 15; 20 (22): 8229-37
  5. Bigdely MR. Neuroprotection caused by hyperoxia preconditioning in animal stroke models. *Scientific World Journal* 2011 Feb 14; 11: 403-21
  6. Ueno H, Naka H, Ohshita T, et al. Association between cerebral microbleeds on T2\*-weighted MR images and recurrent hemorrhagic stroke in patients treated with warfarin following ischemic stroke. *AJNR Am J Neuroradiol* 2008 Sep; 29 (8): 1483-6
  7. Dong H, Xiong L, Zhu Z, et al. Preconditioning with hyperbaric oxygen and hyperoxia induces tolerance against spinal cord ischemia in rabbits. *Anesthesiology* 2002 Apr; 96 (4): 907-12
  8. Longa EZ, Weinstein PR, Carlson S, et al. Reversible middle cerebral artery occlusion without craniectomy in rats. *Stroke* 1989 Jan; 20 (1): 84-91
  9. Helms AK, Whelan HT, Torbey MT. Hyperbaric oxygen therapy of cerebral

در مطالعه حاضر پیش شرطی سازی با ارایه اکسیژن پیوسته، از طریق شکل گیری رادیکال آزاد اکسیژنی OFR القاگر حفاظت عصبی در مغز موش صحرایی بود و اکسیژن دار کردن نورموباریک مغز را در برابر ایسکمی دائمی کورتکس محافظت کرد. نشان داده شده است که اکسیژن هایپرباریک نیز مغز را در برابر ایسکمی دائمی کورتکس محافظت می کند.<sup>(۷)</sup>

نتایج مطالعه نشان داد که تیمار با اکسیژن هایپرباریک مؤثرتر از درمان با هیپرکسی نورموباریک در ایسکمی آزمایشی موقتی است و داده های حاصل از حجم سکته و نقص های عملکردی گویای این مطلب بود. پیش تیمار با هایپرآکسی از حجم سکته مغزی و مرگ سلولی با آپوپتوز در مراحل اولیه و تأخیری حفاظت، می کاهد.<sup>(۱۰)</sup> یوان و همکاران نشان دادند که تیمار با اکسیژن ۹۵ درصد نورموباریک تولید نیتریک اکساید پس از ایسکمی مغزی را به تأخیر می اندازد و از آن می کاهد. با توجه به مطالعه های اخیر، حمله ایسکمی موقت که به عنوان پنومبرای ایسکمی مطرح می شود، یک هدف ایده آل برای درمان توسط هایپرآکسی نورموباریک است و مناسب است این درمان بعد از شروع نقص های عصب شناسی، انجام شود.<sup>(۱۰)</sup> بنابراین شرایط اکسیداتیو و رادیکال های اکسیژن نقش مهمی در پیش شرطی سازی مغز ایفا می کنند.

به طور کلی این تحقیق نشان داد که هایپرآکسی نورموباریک از طریق ایجاد اکسیژن های رادیکالی موجب افزایش استحکام سد خونی - مغزی می شود. لذا، استفاده از هایپرآکسی نورموباریک یا طراحی موادی که قادر به تقلید از آثار هایپرآکسی نورموباریک باشند می توانند با افزایش رادیکال های اکسیژن، راهبرد جدیدی در پیدایش داروهایی باشند که آسیب های نورونی طی ایسکمی مغزی یا حین پیشروی بیماری های مزمن تحلیل عصبی را کاهش دهند.

#### \* مراجع:

1. Sugawara T, Noshita N, Lewén A, et al. Overexpression of copper/zinc superoxide dismutase in transgenic rats protects

- ischemia. *Cerebrovasc Dis* 2005; 20 (6): 417-26
10. Yuan Z, Liu W, Liu B, et al. Normobaric hyperoxia delays and attenuates early nitric oxide production in focal cerebral ischemic rats. *Brain Res* 2010 Sep 17; 1352: 248-54
11. Wada K, Miyazawa T, Nomura N, et al. Mn-SOD and Bcl-2 expression after repeated hyperbaric oxygenation. *Acta Neurochir Suppl* 2000; 76: 285-90
12. Foadoddini M, Esmailidehaj M, Mehrani H, et al. Pretreatment with hyperoxia reduces in vivo infarct size and cell death by apoptosis with an early and delayed phase of protection. *Eur J Cardiothoracic Surg* 2011 Feb; 39 (2): 233-40

Archive of SID