

تأثیر تجویز حاد دوکوزاهگزانوئیک اسید به موش‌های سوری مقاوم به داروهای 6Hz ضدصرع در مدل الکتریکی

ملیکا معزی فر^{۱،۲} محمد سیاح^۱ مرتضی زنده دل^۳ و هاب باباپور^۲

(۱) گروه فیزیولوژی و فارماکولوژی، انتسابیو پاستور، تهران، ایران

(۲) گروه علوم پایه، دانشکده دامپزشکی دانشگاه تهران، تهران، ایران

(دریافت مقاله: ۲۶ خرداد ماه ۱۳۹۶، پذیرش نهایی: ۴ شهریور ماه ۱۳۹۶)

چکیده

زمینه مطالعه: بیماری صرع یک اختلال نورولوژیکی مزمن است که علی‌رغم کشف داروهای مؤثر، هنوز بیش از ۳۰٪ از بیماران نسبت به داروهای ضدصرع رایج مقاوم هستند. **هدف:** بررسی اثر تجویز حاد دوکوزاهگزانوئیک اسید (DHA) در بیشگیری از بروز مقاومت به داروهای لاموتربیجن و فنی‌توئین در مدل تشنجی 6Hz . در موش سوری نر، روشن کار: ابتدا اثرات تجویز داخل بطن مغزی و خوراکی DHA و داروها به صورت جداگانه بررسی شد سپس در گروه‌های تست داروی فنی‌توئین یا لاموتربیجن با دوز 25 mg/kg به صورت داخل صفاقی تزریق شدند. در مورد فنی‌توئین بعد از یک ساعت و 45 min و در مورد لاموتربیجن بعد از 45 min ، DHA با دوز 1 mg داخل بطن مغز موش‌ها تزریق شد. در گروه‌های شاهد حلال داروها یا حلال DHA به موش‌ها تجویز گردید. 15 min دقیقه بعد از تجویز داخل بطن مغزی DHA با حلال DHA در تمام گروه‌ها پروتکل 6Hz اجرا شد و فترات‌های تشنجی ثبت گردید. در گروه‌های داروی فنی‌توئین یا لاموتربیجن با دوز 25 mg/kg به صورت داخل صفاقی تزریق شدند، در مورد فنی‌توئین بعد از یک ساعت و در مورد لاموتربیجن همزمان با تزریق دارو DHA با حجم 0.1 ml به موش‌ها گواز شد و 1 min بعد از دریافت DHA پروتکل 6Hz اعمال گردید. نتایج: تجویز حاد DHA با داروی لاموتربیجن یا فنی‌توئین نیز نتوانست مقاومت به این داروها را مهار کند. **نتیجه‌گیری نهایی:** تجویز حاد DHA نمی‌تواند موجب مهار بروز مقاومت به داروهای لاموتربیجن و فنی‌توئین در مدل 6Hz گردد. همچنین مصرف تک دوز DHA همزمان با داروهای ضدصرع نیز تأثیری در بیماران مصروف دارای مقاومت دارویی ندارد.

واژه‌های کلیدی: دوکوزاهگزانوئیک اسید، صرع مقاوم به دارو، مدل 6Hz ، موش سوری
مقدمه

مستقر بوده و با صرف انرژی دارو را از داخل سلول عصبی به بیرون اخراج می‌کند. به هر حال هیچ کدام از فرضیه‌های مطرح شده در این رابطه نمی‌تواند ایجاد مقاومت دارویی در انسان را توضیح دهد و مجموعه‌ای از این عوامل مسئول بروز مقاومت دارویی هستند (۱)؛ بنابراین، بخشی از تحقیقاتی که در این حوزه صورت می‌گیرد استفاده از داروها برای غلبه بر مقاومت دارویی می‌باشد.

اسیدهای چرب غیراشبع امگا-۳ (Polyunsaturated Fatty-n³) موجود در غذاهای دریابی و گیاهان به عنوان مکمل PUFAs به همراه درمان دارویی در بیماران صرعی مطرح هستند (۲). لیپیدهای مشتق شده از رژیم غذایی هستند که بیش از یک پیوند دوگانه داشته و برای رشد و عمل طبیعی مغز ضروری هستند. گروه 6Hz به نامهای گروه امگا-۳ و گروه امگا-۶ وجود دارد که اثرات ضدتشنجی آن‌ها در مدل‌های مختلف حیوانی نشان داده شده است (۳). اسیدهای چرب امگا-۳ شامل ایکوزابنتانوئیک اسید (EPA) و دوکوزاهگزانوئیک اسید (DHA) می‌باشند. از بین تمام ارگان‌های بدن بعد از بافت چربی، سیستم عصبی مرکزی دارای بیشترین محتوای چربی است. حدوداً 60% از وزن ماده خشک مغز از چربی تشکیل شده که 30% آن PUFAs هستند. برخلاف داروهای ضدصرع موجود، PUFAs سوبسترای MDR₁ نیستند. این پمپ در سد خونی مغزی مستقر بوده و با اخراج فعالانه دارو از مغز به داخل خون

بیماری صرع نوعی اختلال نورولوژیکی مزمن بوده که به وسیله تشنج‌های خودبه‌خودی برگشت‌پذیر شناخته می‌شود و باعث اختلال عملکرد مغز می‌گردد (۱۹). این بیماری 1% از جمعیت کل جهان را درگیر کرده است، اگرچه تشنج‌های صرعی تکرارشونده علامت بالینی این بیماری است اما پروسه بیماری قبل از بروز اولین تشنج آغاز می‌گردد (۱۱). در طول 3 d گذشته، با معرفی بیش از 15 min داروی ضدصرع نسل سوم، قدرت انتخاب فراوانی برای پزشکان و بیماران فراهم شده است. متاسفانه علی‌رغم این پیشرفت‌ها هنوز $30\%-20\%$ بیماران به داروهای ضدصرع رایج مقاومت دارویی مشکل اصلی در کنترل این بیماری است که مکانیسم‌های آن هنوز کاملاً روشن نشده است. چند فرضیه برای علت مقاومت دارویی مطرح شده که برخی از آن‌ها دارای شواهد مستدل تری بوده است. مهمترین این فرضیات فرضیه ناقل دارو (Transporter) می‌باشد. خلاصه این فرضیه این است که علی‌رغم وجود غلظت درمانی داروی ضدصرع در خون، دارو به اندازه لازم در داخل سلول‌های مغزی تجمع نمی‌یابد و این امر عدم کنترل تشنجات را به دنبال دارد. علت این پدیده بیان بیش از حد ناقلی بنام گلیکوپروتئین P (pg-p) یا Multidrug resistance protein (MDR) می‌باشد که در انواع تیلیوم عروق مغزی



محدوده وزنی ۸-۲۰ استفاده گردید. حیوانات از انستیتو پاستور کرج تهیه شدند و در قفس‌های استاندارد با آب و غذای کافی و در شرایط ۱۲ ساعت روشنایی تاریکی نگهداری می‌شدند و در گروههای ۱۰ تایی آزمایش قرار گرفتند. تمامی آزمایشات بر اساس دستورالعمل کمیته اخلاق کار با حیوانات آزمایشگاهی انستیتو پاستور ایران مبنی بر استفاده از حداقل تعداد حیوانات و استفاده از روش‌هایی که منجر به کمترین میزان زجر می‌گردد، صورت پذیرفت.

مواد و داروهای مورد استفاده و نحوه تجویز: دو کوزا هگزائنویک اسید (DHA) (ساخت شرکت سیگما_آلدریچ) ابتدا با هیدروکسی بروپیل بتاسیکلودکسترنین ۴۰٪ (HPB) (ساخت شرکت سیگما_آلدریچ) رقیق شده و سپس جهت تزریق به درون مغز (C.V.)، مایع مغزی نخاعی سنتتیک (aCSF) (شرکت سیگما_آلدریچ) را به محلول حاوی ترکیب HPB-DHA-HPB اضافه کردیم به طوریکه غلظت HPB در محلول نهایی به ۱۰٪ می‌رسید. DHA و حلال آن به روش Haley and McCormick به داخل بطن جانبی مغز به طور یک طرفه با کمک سرنگ هامیلتون تزریق شد (۸). تزریق در فاصله ۲ mm در هر دو طرف از تقاطع خط وسط (Midline) و خطی که در فاصله بین پایک قدامی گوش‌هارسم می‌شود، انجام می‌شد. محافظت یا کپ سرسوزن انسولین به نحوی بردی می‌شود که پس از قراردادن سوزن در آن تنها ۳/۵ mm از سوزن بیرون می‌ماند. سپس سرنگ هامیلتون را به سر سوزن متصل کرده و ۱ml ۱۰٪ از محلول تزریق را بداخل آن می‌کشیدیم. پس از وارد کردن سوزن به ناحیه مربوطه محلول در طی ۲ دقیقه به داخل بطن جانبی تزریق می‌شد. جهت اطمینان از تخلیه کامل دارو به درون بطن جانبی، پس از تزریق کامل محلول سوزن متصل به سرنگ به مدت یک دقیقه در سر حیوان نگهداشته می‌شد.

DHA (ساخت شرکت Bizen با غلظت ۹۷٪) با حجم ۱ ml به صورت خوارکی به موش‌ها گاواژ شد. به این منظور پشت گردن حیوان توسط دو انگشت شست و سبابه گرفته شد و دم حیوان نیز توسط دو انگشت دیگر مقید گردید و لوله مخصوص گاواژ به موازات کام موش به آرامی به طرف مری رانده شد. در صورت قرارگیری لوله گاواژ در محل صحیح خود، مشاهده می‌شود که حیوان به راحتی نفس می‌کشد. باید توجه داشت که قرارگیری سر به طرف بالا، خطر ورود لوله گاواژ به نای را به حداقل می‌رساند.

فني توئين سديم (PHT) (تهیه شده از شرکت دارويي لقمان) در حلال آب مقطري حل شد. سديم والبروت (VPA) (تهیه شده از شرکت داروسازی دارو پخش) در حلال آب مقطري حل گردید و لاموتريجين (LTG) (تهیه شده از شرکت داروسازی داروپخش) در حلال حاوي اتانول ۹۶٪ گرم شده (۱۰٪)، پروپيلن گلیکول (ساخت شرکت شيميايي و دارويي باران) (۴۰٪) و نرمال سالين (۵٪) حل شد. تمامی این داروها با حجم ۰/۱ ml به ازاي هر

مانع از رسیدن دارو به غلظت درمانی در سلول‌های عصبی شده و مقاومت دارويي به داروهای ضدصرع را موجب می‌شود (۲۰). PUFAs-n³ از طريق افزایش آستانه پتانسیل عمل و طولانی تر کردن طول دوره تحريك‌نگذيری نورون‌ها موجب اثر ضدتشنجی می‌شوند (۲، ۱۶).

DHA فراوان ترین PUFAs-n³ در مغز است. نورون‌ها آنزيم لازم برای سنتز DHA را ندارند بنابراین این ماده باید بطور مستقیم از رژيم غذائي به دست آيد و يا در داخل بدن از آفاللينوليك اسيد (ALA) در کبد سنتز شود و به مغز منتقل گردد (۱۷، ۱۸). پيشنهاد شده است که در صرع مقاوم به دارو احتمالاً نقص در بيوسنتز DHA (نقص آنزيمی) منجر به کاهش غلظت DHA و فسفوليبيدها می‌شود و در نهايت برووي پروتئين‌های غشائي در سد خونی - مغز تأثير می‌گذارد. رژيم کتوژنيک می‌تواند منجر به افزایش غلظت استیل کوآنزيم A و در نتيجه افزایش غلظت استیل کارنيتين شود. که افزایش غلظت استیل کارنيتين منجر به افزایش تولید DHA می‌شود و اين امر باعث تصحيح عمل فسفوليبيدها در مغز می‌شود (۹). رژيم کتوژنيک يك رژيم غذائي با چربی بالا، پروتئين‌پاين و کربوهيدرات خيلي کم است، که سال‌های زيادي است برای درمان صرع مقاوم به دارو استفاده می‌شود (۴). مکانيسمهایی که این رژيم بر اساس آن عمل می‌کند کاملاً مشخص نیست اما آن‌چه مسلم است این است که بعد از درمان با این رژيم سطح PUFA در خون و مغز افزایش می‌يابد که نقش مهمی در تنظيم تحريك‌نگذيری نورون‌ها از طريق تعديل جريان‌های سديمي و كلسيمي دارند (۲۳).

شواهد محدودی مبنی بر جلوگيري از بروز مقاومت دارويي در دارودرمانی سرطان‌ها متعاقب اضافه کردن اين روغن‌ها به محیط کشت سلول‌های سرطانی وجود دارد (۵، ۷). مدل تنها مدل حاد با القا تشنج در حیوانات سالم است که خصوصيات صرع ليميک انسان را تداعی می‌کند. اين مدل يك مدل مناسب، کاربردي و ارزان در بررسی تشنج‌های مقاوم به داروست. در اين مدل پاسخ به دارو به شدت جريان بستگی دارد. در شدت جريان ۲۲ mA تمامی داروهای ضدصرع نتست شده در اين مدل از جمله فني-توئين و لاموتريجين اثرات ضدتشنجی خود را حفظ می‌کنند اما زمانی که شدت جريان ۴۴ mA افزایش می‌يابد اکثر داروها اثرات ضد-تشنجی خود را از دست می‌دهند به جز لواتيراستام (با دوز بالا)، والپروات و داروهای ضدصرع نسل جدید مانند رتيگابين، بريواراستام و به اين ترتيب مقاومت دارويي بروز می‌کند (۱۰، ۱۳).

در مطالعه حاضر اثر تجویز حاد DHA در پيشگيري از بروز مقاومت به داروهای لاموتريجين و فني توئين در مدل تشنجی Hz در موش سوری بررسی شد.

مواد و روش کار

حيوانات: در اين مطالعه از موش‌های سوری نر نژاد NMRI در

تشنجی ثبت گردید.

گروه تجویز همزمان DHA و PHT: در این گروه ابتدا PHT با دوز ۲۵ mg/kg i.p. تزریق شد و پس از ۱ ساعت و ۴۵ دقیقه ۶Hz با دوز ۱ mM i.c.v. تجویز شد ۱۵ دقیقه بعد تحریک الکتریکی ۶Hz اعمال گردید و میزان بروز تشنج ثبت شد.

گروه تجویز همزمان DHA و حلال PHT: در این گروه ابتدا حلال PHT با روش i.p. تزریق شد و پس از ۱ ساعت و ۴۵ دقیقه ۶Hz با دوز ۱ mM i.c.v. تزریق شد و پس از ۱۵ دقیقه تحریک الکتریکی ۶Hz اعمال گردید و میزان بروز تشنج ثبت شد.

گروه تجویز همزمان حلال DHA و PHT: در این گروه ابتدا PHT با دوز ۲۵ mg/kg بصورت i.p. تزریق شد و پس از ۱ ساعت و ۴۵ دقیقه ۶Hz با روش i.c.v. تزریق شد و پس از ۱۵ دقیقه تحریک الکتریکی ۶Hz اعمال گردید و میزان بروز تشنج ثبت شد.

گروه تجویز همزمان حلال PHT و حلال: در این گروه ابتدا حلال PHT به صورت i.p. تزریق شد و پس از ۱ ساعت و ۴۵ دقیقه ۶Hz با روش i.c.v. تزریق شد و پس از ۱۵ دقیقه تحریک الکتریکی ۶Hz اعمال گردید و میزان بروز تشنج ثبت شد.

گروه تجویز همزمان DHA و LTG: در این گروه ابتدا LTG با دوز ۲۵ mg/kg به روش i.p. تزریق شد و پس از ۱ ساعت DHA با دوز ۱ mM به صورت i.c.v. تجویز شد و ۱۵ دقیقه بعد تحریک الکتریکی ۶Hz اعمال گردید و میزان بروز تشنج ثبت شد.

گروه تجویز همزمان DHA و حلال LTG: در این گروه ابتدا LTG به صورت i.p. تزریق شد و پس از ۴۵ دقیقه ۶Hz با دوز ۱ mM روش i.c.v. تجویز شد و پس از ۱۵ دقیقه تحریک الکتریکی ۶Hz اعمال گردید و میزان بروز تشنج ثبت شد.

گروه تجویز همزمان DHA و LTG: در این گروه ابتدا LTG با دوز ۲۵ mg/kg بصورت i.p. تزریق شد و پس از ۱ ساعت HPB با روش i.c.v. تزریق شد و پس از ۱۵ دقیقه تحریک الکتریکی ۶Hz اعمال گردید و میزان بروز تشنج ثبت شد.

گروه تجویز همزمان حلال DHA و LTG: در این گروه ابتدا LTG به صورت i.p. تزریق شد و پس از ۱ ساعت HPB با روش i.c.v. تزریق شد و پس از ۱۵ دقیقه تحریک الکتریکی ۶Hz اعمال گردید و میزان بروز تشنج ثبت شد.

گروه تجویز خوارکی DHA: در این گروه DHA با غلظت ۹۷٪ به میزان ۰.۱ ml با روش گاواز به موش‌ها خورانده شد و ۱ ساعت بعد تحریک الکتریکی ۶Hz اعمال گردید و علائم تشنجی ثبت شد.

گروه تجویز خوارکی روغن کنجد: در این گروه روغن کنجد به میزان ۰.۱ ml با روش گاواز به موش‌ها خورانده شد و ۱ ساعت بعد تحریک الکتریکی ۶Hz اعمال گردید و علائم تشنجی ثبت شد.

۸ وزن بدن به صورت تزریق داخل صفاقی (i.p.) تجویز شدند. تمامی داروها روزانه به صورت تازه تهیه می‌شدند.

القاء تشنج توسط مدل الکتریکی ۶Hz: برای القای این مدل ابتدا بی‌حس کننده موضعی تتراکائین هیدروکلراید ۱٪ (تهیه شده از شرکت سینادارو) در قرنیه موش‌ها ریخته می‌شود. به منظور ایجاد ارتباط الکتریکی بهتر الکترودها درست قبل از تحریک با محلول سالین خیس می‌شوند. تشنج‌های سایکوموتور (Psychomotor) از طریق تحریک قرنیه با مشخصات امواج تحریکی قطاری با پهنهای پالس ۰/۲ ms، فرکانس ۶Hz مدت تحریک ۳ ثانیه و شدت جریان ۴۴ mA با استفاده از استیمولاًتور القا می‌شود. علائم تشنج به شکل حرکت جهشی دست‌ها (Forelimb Twitching)، حالت کرخی (Stun)، تکان دادن سبیل‌ها (Clonus)، و قرار گرفتن حالت عمودی دم (Of Vibrrisae Tail ظاهر می‌شوند که حداقل ۱۰ ثانیه طول می‌کشند. حیوانات پس از اتمام تشنج به حالت طبیعی بر می‌گردند (۱).

گروه‌های آزمایش: در این مطالعه ۲۵ گروه آزمایشی تعریف شد که ۱۹ گروه DHA را به روش i.c.v و ۶ گروه با روش خوراکی دریافت کردند. گروه کنترل: در این گروه فقط تحریک الکتریکی ۶Hz اعمال شد و بروز یا عدم بروز تشنج ثبت گردید.

گروه کنترل مثبت: در این گروه دوزهای مختلف والپروات سدیم (۱۵۰ kg و ۳۰۰ kg) یا حلال آن به روش i.p. تزریق شد و ۱۵ دقیقه بعد تحریک الکتریکی ۶Hz اعمال گردید.

گروه کنترل منفی: در این گروه حلال DHA: به روش i.c.v. تزریق شد و پس از ۱۵ دقیقه پروتکل ۶Hz اجرا گردید و میزان بروز تشنج ثبت گردید.

گروه تزریق DHA: در این گروه دوزهای مختلف مطالعه (۰.۱ i.c.v. DHA و ۰.۳ M) به روش i.c.v. تزریق شد. در زمان پانزده دقیقه پس از تزریق DHA، تحریک الکتریکی ۶Hz اعمال گردید و بروز یا عدم بروز تشنج ثبت شد. این زمان بر اساس مطالعات قبلی به عنوان پیک اثر DHA مطرح می‌باشد (۶).

گروه دریافت کننده PHT: در این گروه PHT با دوز ۲۵ mg/kg به روش i.p. تزریق شد و پس از گذشت ۲ ساعت تحریک الکتریکی ۶Hz اعمال گردید و میزان بروز تشنج ثبت شد (این زمان پیک اثر دارو می‌باشد) (۱).

گروه دریافت کننده LTG: در این گروه LTG با دوز ۲۵ mg/kg به روش i.p. تزریق شد و پس از گذشت ۱ ساعت تحریک الکتریکی ۶Hz اعمال گردید و میزان بروز تشنج ثبت شد (این زمان پیک اثر دارو می‌باشد) (۱).

در دو گروه دیگر نیز حلال LTG و PHT تزریق شد و به ترتیب بعد از گذشت ۱ ساعت و ۲ ساعت تحریک الکتریکی ۶Hz اعمال شد و علائم



جدول ۱. اثر تزریق داخل بطنی مغزی دوکراهگزانوئیک اسید به تنها و بهمراه لاموتریجین یا فنی توئین در مدل صرعی ۶- هرتز.

گروه	تعداد حیواناتی که علائم تشنج نشان داده‌اند تعداد کل حیوانات (۱۰)	میزان بروز تشنج (%)
کنترل	۱۰	۱۰۰
والپروات سدیم (۳۰۰ mg/kg)	۰	۰
والپروات سدیم (۱۵۰ mg/kg)	۲	۲۰
حال والپروات سدیم	۱۰	۱۰۰
(۱ mM) DHA	۹	۹۰
(۰/۰۳ M) DHA	۹	۹۰
DHA	۹	۹۰
فنی توئین (۲۵ mg/kg)	۹	۹۰
حال فنی توئین	۱۰	۱۰۰
لاموتریجین (۲۵ mg/kg)	۷	۷۰
حال لاموتریجین	۸	۸۰
+ فنی توئین	۹	۹۰
+ DHA	۸	۸۰
حال + فنی توئین (۲۵ mg/kg)	۱۰	۱۰۰
حال + دی‌اچ‌ای	۱۰	۱۰۰
لاموتریجین + فنی توئین (۲۵ mg/kg)	۹	۹۰
حال لاموتریجین + دی‌اچ‌ای	۹	۹۰
لاموتریجین + حال دی‌اچ‌ای	۸	۸۰
حال لاموتریجین + حال دی‌اچ‌ای	۹	۹۰
p<0.05		p Value

جدول ۲. اثر تجویز خوراکی دوکراهگزانوئیک اسید به تنها و بهمراه لاموتریجین یا فنی توئین در مدل صرعی ۶- هرتز.

گروه	تعداد حیواناتی که علائم تشنج نشان داده‌اند تعداد کل حیوانات (۱۰)	میزان بروز تشنج (%)
DHA خوراکی	۹	۹۰
روغن کنجد	۱۰	۱۰۰
+ فنی توئین (۲۵mg/kg) DHA	۸	۸۰
(۲۵mg/kg) + لاموتریجین DHA	۹	۹۰
روغن کنجد + فنی توئین (۲۵mg/kg)	۱۰	۱۰۰
روغن کنجد + لاموتریجین (۲۵mg/kg)	۱۰	۱۰۰
p>0.05		p Value

تشنجات ناشی از مدل ۶Hz توسط آزمون دقیق فیشر انجام شد. در تمام آنالیزها p کمتر از ۰/۰۵ ملاک تفاوت معنی‌داری آماری در نظر گرفته شد.

نتایج

برطبق نتایج به دست آمده از مطالعه حاضر داروی والپروات سدیم با دوز بالا در مدل الکتریکی ۶Hz مقاوم به درمان در کنترل تشنج‌ها مؤثر است (p<0/05) اما داروهای فنی توئین و لاموتریجین نمی‌توانند تشنج‌های مقاوم به درمان را در این مدل مهار کنند (p>0/05) (جدول ۱). در تجویز DHA به تنها و با دوزهای مختلف به صورت داخل مغزی در مقایسه با تجویز HPB اثری در مهار تشنج‌های مقاوم دیده نشد (p>0/05). از طرفی

گروه تجویز همزمان DHA خوراکی و PHT در این گروه ابتدا داروی PHT با دوز ۲۵ mg/kg به صورت i.p. تجویز شد و یک ساعت بعد از تزریق دارو DHA با روش گاواز به موش‌ها خورانده شد و پس از ۱ ساعت تحریک الکتریکی ۶Hz اعمال گردید.

گروه تجویز همزمان DHA خوراکی و LTG در این گروه ابتدا داروی LTG با دوز ۲۵ mg/kg به صورت i.p. تجویز شد و همزمان با تزریق دارو DHA با روش گاواز به موش‌ها خورانده شد و پس از گذشت ۱ ساعت تحریک الکتریکی ۶Hz اعمال گردید. در گروه‌های کنترل موش‌ها به جای DHA روغن کنجد دریافت کردند.

آنالیز آماری: مقایسه درصد اثرات مهاری داروها و DHA بر بروز

در مطالعه Taha و همکاران در سال ۲۰۱۰ تجویز دوز ۴۰۰ از DHA بصورت زیرجلدی درست یک ساعت قبل از تزریق PTZ باعث تأخیر تشنج‌های حاصل از PTZ شد (۱۸) که انتخاب مدت زمان یک ساعت بعد از تجویز خوراکی در مطالعه حاضر نیز بر این اساس می‌باشد. در مطالعه حاضر تجویز حاد DHA از طریق خوراکی تأثیری در مهار تشنج‌ها نداشت که احتمالاً به علت گیرافتادن DHA توسط شیلومیکرون و LDL در پلاسما بالافاصله بعد از تجویز خوراکی است که بدین ترتیب DHA نمی‌تواند اثر خود را اعمال کند و حدود یک هفته زمان لازم است که فرم آزاد آن در خون دیده شود یعنی تازمانی که شیلومیکرون‌ها و LDL از DHA اشبع شوند (۱۸).

عدم مشاهده تأثیر DHA برای غلبه بر صرع مقاوم به درمان در این مطالعه، مشابه مطالعه Willis و همکاران در سال ۲۰۰۹ می‌باشد که تأثیر ضدصرعی ترکیب EPA و DHA بر صرع القا شده توسط مدل ۶Hz موش سوری ببررسی شد. آن‌ها شدت جریان را تا ۳۲ mA افزایش دادند اما هیچ‌گونه اثر محافظتی مشاهده نکردند که ممکن است به علت نحوه تجویز این ترکیب باشد که به صورت پلت از طریق ترکیب با غذای موش‌ها بوده است و غلظت درمانی لازم را ایجاد نکرده است اما در مطالعه حاضر نیز غلظت مناسب DHA توانست تشنج‌های مقاوم را مهار کند (۲۲).

ابتدا چنین اثری در مطالعات بالینی نیز گزارش شده است اما به طور کلی در مطالعات بالینی نتایج در صرع مقاوم به درمان متفاوت بوده است که می‌تواند به علت مصرف ترکیب EPA و DHA باشد که اگر به صورت خالص استفاده می‌شود ممکن بود نتایج متفاوتی می‌داشت هم‌چنین در این مطالعات تعداد بیماران مورد مطالعه کم بوده است و ملاک صرع مقاوم ملاک ثابت و مشخصی نبوده است (۲، ۲۴). گاوزن و همکاران در سال ۲۰۱۵ نتیجه گرفته‌اند که تجویز DHA به تنها یا همراه با داروی فنی-تؤینین هیچ‌گونه اثری در مهار تشنج‌های صرعی حاصل از MES، که همانند مدل ۶Hz یک مدل صرعی حاد است، نداشت اما در اثرات وابسته به دوز در مهار تشنجات کلوفنیک ناشی از PTZ است (۶)؛ همچنین Voskuyl و همکاران نیز در سال ۱۹۹۸ نتایج مشابهی را در سایر مدل‌های حیوانی با استفاده از DHA و EPA گرفته‌اند. در مدل ۶Hz الگوی فعل شدن نورون‌ها با آنچه که در مدل PTZ وجود دارد متفاوت است (۱۵) و با افزایش شدت جریان به ۲۲ mA وجود دارد متفاوت است (۱۵) و با افزایش شدت جریان به ۲۲ mA نواحی بزرگتری از مغز درگیر می‌شوند و داروهایی همچون فنی-تؤین و لاموتريجین که در شدت جریان ۲۲ mA مؤثرند اثر خود را از دست می‌دهند و صرع مقاوم بروز می‌کنند (۱).

در مطالعه حاضر داروی والپروات سدیم با دوز بالا برای موش‌ها تجویز شد که بعد از تحریک الکتریکی ۶Hz توانست علائم را مهار کند که با نتایج Barton و همکاران در سال ۲۰۰۱ یکسان می‌باشد.

در پژوهش حاضر تجویز DHA به داروی فنی-تؤین یا لاموتريجین نیز نتوانست تشنجم‌های مقاوم به این داروها را مهار کند ($p < 0.05$) (جدول ۱). در گروه‌های خوراکی نیز تجویز DHA به تنها یکی در مقایسه با گروهی که روغن کنجد دریافت کردند در مهار بروز تشنجم اثر مهاری نداشت ($p < 0.05$). همچنین همراه شدن DHA با داروهای ضدصرع فنی-تؤین یا لاموتريجین نیز نتوانست میزان تشنجم‌های مقاوم به این داروها را کاهش دهد ($p < 0.05$) (جدول ۲).

بحث

در این پژوهش تأثیر تجویز حاد DHA در غلبه بر صرع مقاوم به درمان در مدل الکتریکی ۶Hz در موش سوری مورد بررسی قرار گرفته است. بر اساس نتایج حاصل از مطالعه حاضر تجویز حاد DHA به تنها یکی و یا همراه با داروی فنی-تؤین یا لاموتريجین در مدل الکتریکی ۶Hz مقاوم به درمان نمی‌تواند تشنجم‌های مقاوم به درمان را مهار کند ($p < 0.05$). این مطالعه اولین مطالعه انجام شده با استفاده از DHA خالص در کنترل صرع مقاوم به درمان می‌باشد.

اسیدهای چرب غیراشبع شامل امگا ۳ (DHA و EPA)، امگا ۶ (اسیدلینولئیک و اسید آراشیدونیک) به میزان بسیار بالایی در مغز وجود دارند. در انسان مصرف اسیدهای چرب غیراشبع امگا ۳ که به طور معمول در ماهی و روغن ماهی یافته می‌شود نه تنها به رشد مغز کمک می‌کند بلکه ریسک بیماری‌های سیستم عصبی مرکزی از جمله صرع را کاهش می‌دهد (۱۴). همچنین امگا ۳ آریتمی قلبی و مرگ ناگهانی را کاهش می‌دهد و در بیمارانی با تشنجم مقاوم اثرات ضدتشنجی دارد (۲۴).

مدل ۶Hz مدل تشنجمات لیمبیک است و با صرع بالینی تشنجم‌های جزئی در انسان مطابقت دارد و برخلاف سایر مدل‌های حاد از جمله MES و PTZ مدل مناسبی برای آزمایشات صرع مقاوم به درمان است (۱). در مدل الکتریکی ۶Hz الگوی فعل شدن نورون‌ها با آنچه که در مدل PTZ وجود دارد متفاوت است (۱۵) و با افزایش شدت جریان به ۲۲ mA نواحی بزرگتری از مغز درگیر می‌شوند و داروهایی همچون فنی-تؤین و لاموتريجین که در شدت جریان ۲۲ mA مؤثرند اثر خود را از دست می‌دهند و صرع مقاوم بروز می‌کنند (۱).

در مطالعه حاضر داروی والپروات سدیم با دوز بالا برای موش‌ها تجویز شد که بعد از تحریک الکتریکی ۶Hz توانست علائم را مهار کند که با نتایج Barton و همکاران در سال ۲۰۰۱ یکسان می‌باشد. در پژوهش حاضر تجویز DHA به دو طریق خوراکی و داخل بطن مغز و بر اساس دوزهای بدست آمده از مطالعات قبلی (۳، ۶) انجام شد و به منظور مشاهده اثر خود مولکول DHA تا قبل از متابولیزه شدن مدت کوتاهی پس از تجویز (۱۵ دقیقه در مدل i.C.V) مدل صرعی ۶Hz گردید.



References

- Barton, M.E., Klein, B.D., Wolf, H.H., White, H.S. (2001) Pharmacological characterization of the 6 Hz psychomotor seizure model of partial epilepsy. *Epilepsy Res.* 47: 217-227.
- Bromfield, E., Dworetzky, B., Hurwitz, S., Eluri, Z., Lane, L., Replansky, S., Mostofsky, D. (2008) A randomized trial of polyunsaturated fatty acids for refractory epilepsy. *Epilepsy Behav.* 12: 187-190.
- Curatolo, N., Lecointe, C., Bordet, R., Vallée, L., Galabert, C., Gressens, P., Auvin, S. (2011) Oral administration of docosahexaenoic acid/eicosapentaenoic acids is not anticonvulsant in rats: implications for translational research. *Pediatr Res.* 70: 584-588.
- Dahlin, M., Hjelte, L., Nilsson, S., Åmark, P. (2007) Plasma phospholipid fatty acids are influenced by a ketogenic diet enriched with n-3 fatty acids in children with epilepsy. *Epilepsy Res.* 73: 199-207.
- Das, U.N., Madhavi, N. (2011) Effect of polyunsaturated fatty acids on drug-sensitive and resistant tumor cells in vitro. *Lipids Health Dis.* 10: 159.
- Gavzan, H., Sayyah, M., Sardari, S., Babapour, V. (2015) Synergistic effect of docosahexaenoic acid on anticonvulsant activity of valproic acid and lamotrigine in animal seizure models. *N-S Arch Pharmacol.* 388: 1029-1038.
- Gelsomino, G., Corsetto, P.A., Campia, I., Montorfano, G., Kopecka, J., Castella, B., Gazzano, E., Ghigo, D., Rizzo, A.M., Riganti, C. (2013) Omega 3 fatty acids chemosensitize multidrug resistant colon cancer cells by down-regulating cholesterol synthesis and altering detergent resistant membranes composition. *Mol Can.* 12: 137.
- Haley, T., McCormick, W. (1957) Pharmacological effects produced by intracerebral injection of drugs in the conscious mouse. *Bri J Pharmacol.* 12: 12-15.
- Krüger, A. (2006) The Role of Fatty Acids in Drug Resistant Epilepsy. Blackwell Sciences Ltd. london, UK.
- Löscher, W. (2011) Critical review of current an-

وابسته به ولتاژ سدیمی می‌باشد. بنابراین در این مطالعه انتظار می‌رفت که در پی تجویز همزمان DHA با داروی ضدصرع فنی توئین و لاموتريجین، کانال‌های وابسته به ولتاژ سدیمی با قدرت بیشتری مهار و رابطه هم‌افزایی بین این ترکیبات ضدتشنج مشاهده شود. ناتوان بودن DHA در تقویت عملکرد ضدتشنجی فنی توئین و لاموتريجین در این مطالعه همانند تجویز آن به تنها یا، ممکن است وابسته به ناکافی بودن میزان DHA برای تأثیر مکرر بر روی کانال‌ها و غشا‌سلول‌ها و تغییر آن‌ها برای اثر مهاری در صرع مقاوم باشد به طوریکه ممکن است در تجویز مزمن DHA برای مدت زمان حداقل ۲ هفته نتایج متفاوتی مشاهده شود. همانگونه که در مطالعه موردنی بر روی سگ مبتلا به صرع مقاوم به فنوباربیتال، افزودن روزانه ۲۸ روغن ماهی به غذای حیوان بعد از ۵۰ روز باعث کاهش تشنج شد و در طول ۱۸ ماه تشنج‌ها ۸۵٪ کاهش یافت (۱۴).

بنابراین با توجه به یافته‌های پژوهش حاضر اگرچه DHA ترکیبی است که می‌تواند در درمان بیماری صرع مؤثر باشد اما مصرف تک دوز آن هیچ‌گونه اثر مهاری در صرع مقاوم به درمان در مدل الکتریکی 6Hz ندارد اما ممکن است در سایر مدل‌های صرعی مقاوم به درمان و یا دریافت طولانی DHA در این مدل نیز مؤثر باشد.

تشکر و قدرانی

این مقاله حاصل بخشی از نتایج پایان نامه دکترای تخصصی می‌باشد و نویسنده‌گان بر خود لازم می‌دانند تا از حمایت مالی و پژوهشی موسسه انستیتو پاستور ایران تشکر و قدرانی نمایند.

imal models of seizures and epilepsy used in the discovery and development of new antiepileptic drugs. *Seizure* 20: 359-368

- Löscher, W., Klitgaard, H., Twyman, R.E., Schmidt, D. (2013) New avenues for anti-epileptic drug discovery and development. *Nature reviews. Drug Disc.* 12: 757.
- Łuszczki, J.J., Wlaz, A., Marzeda, E., Durmowicz, D., Florek-Łuszczki, M. (2013) Additive interaction of levetiracetam with lamotrigine in the mouse 6 Hz psychomotor seizure model-an isobolographic analysis. *Curr. Issues Pharm Med Sci.* 26: 82.
- Potschka, H. (2012) Animal models of drug-resistant epilepsy. *Epileptic Disord.* 14: 226-234.
- Scorza, F.A., Cavalheiro, E.A., Arida, R.M., Terra, V.C., Scorza, C.A., Ribeiro, M.O., Cysneiros, R.M. (2009) Positive impact of omega-3

- fatty acid supplementation in a dog with drug-resistant epilepsy: a case study. *Epilepsy Behav.* 15: 527-528.
15. Shandra, A., Shandra, P., Kaschenko, O., Matagne, A., Stöhr, T. (2013) Synergism of lacosamide with established antiepileptic drugs in the 6-Hz seizure model in mice. *Epilepsia.* 54: 1167-1175.
 16. Taha, A.Y., Ciobanu, F.A., Saxena, A., Burnham, W.M. (2009) Assessing the link between omega-3 fatty acids, cardiac arrest, and sudden unexpected death in epilepsy. *Epilepsy Behav.* 14: 27-31.
 17. Taha, A.Y., Filo, E., Ma, D.W., McIntyre Burnham, W. (2009) Dose-dependent anticonvulsant effects of linoleic and α -linolenic polyunsaturated fatty acids on pentylenetetrazol induced seizures in rats. *Epilepsia.* 50: 72-82.
 18. Taha, A.Y., Jeffrey, M.A., Taha, N.M., Bala, S., Burnham, W. (2010) Acute administration of docosahexaenoic acid increases resistance to pentylenetetrazol-induced seizures in rats. *Epilepsy Behav.* 17: 336-343.
 19. Tao, S., Yang, X., Chen, Y., Wang, X., Xiao, Z., Wang, H., Wu, Q., Wang, X. (2012) Up-regulated methyl CpG binding protein-2 in intractable temporal lobe epilepsy patients and a rat model. *Neurochem Res.* 37: 1886-1897.
 20. Vamecq, J., Vallée, L., Lesage, F., Gressens, P., Stables, J.P. (2005) Antiepileptic popular ketogenic diet: emerging twists in an ancient story. *Prog Neurobiol.* 75: 1-28.
 21. Voskuyl, R.A., Vreugdenhil, M., Kang, J.X., Leaf, A. (1998) Anticonvulsant effect of polyunsaturated fatty acids in rats, using the cortical stimulation model. *Eur Jo Pharmacol.* 341: 145-152.
 22. Willis, S., Samala, R., Rosenberger, T.A., Borges, K. (2009) Eicosapentaenoic and docosahexaenoic acids are not anticonvulsant or neuroprotective in acute mouse seizure models. *Epilepsia.* 50: 138-142.
 23. Xu, X.-p., Erichsen, D., Börjesson, S.I., Dahlin, M., Åmark, P., Elinder, F. (2008) Polyunsaturated fatty acids and cerebrospinal fluid from chil-
 - dren on the ketogenic diet open a voltage-gated K channel: a putative mechanism of antiseizure action. *Epilepsy Res.* 80: 57-66.
 24. Yuen, A.W., Sander, J.W., Fluegel, D., Patsalos, P.N., Bell, G.S., Johnson, T., Koepp, M.J. (2005) Omega-3 fatty acid supplementation in patients with chronic epilepsy: a randomized trial. *Epilepsy behav.* 7: 253-258.



Effect of acute administration of Docosahexaenoic acid in mice drug resistance in 6Hz model of epilepsy

Moezifar, M.^{1,2}, Sayyah, M.¹, Zendehdel, M.^{2*}, Babapour, V.²

¹Department of Physiology and Pharmacology, Pasteur Institute of Iran, Tehran, Iran

²Department of Basic Sciences, Faculty of veterinary Medicine, University of Tehran, Tehran, Iran

(Received 14 June 2017, Accepted 26 August 2017)

Abstract:

BACKGROUND: Epilepsy is a chronic neurological disorder. Despite discovery of effective antiepileptic drugs (AEDs), more than 30% of patients are still resistant to AEDs.

OBJECTIVES: Evaluation of the effect of acute administration of Docosahexaenoic acid (DHA) in mice resistant to antiepileptic drugs in 6Hz model of epilepsy. **METHODS:** At first intracerebroventricular (i.c.v) injection and oral consumption of DHA alone and intraperitoneal (i.p.) injection of drugs in separate groups were evaluated. In test groups LTG 25 mg/kg or PHT 25mg/kg were injected i.p. 105 min after injection of PHT, 45 min after injection of LTG, DHA (1mM) was injected i.c.v. In control groups drugs solvent or DHA solvent was injected DHA. 15 min after injection of DHA or DHA solvent, in all groups 6 Hz stimulation was exerted and occurrence of limbic seizures was registered. In oral test groups PHT 25 mg/kg or LTG 25 mg/kg was injected i.p. 60 min after injection of PHT and simultaneous injection of LTG, DHA (0.1 ml) was gavaged. 60 minutes after injection of DHA 6 Hz stimulation was exerted. **RESULTS:** Acute administration of DHA alone via i.c.v injection or oral gavage had no protective effect on inhibiting seizures. Administration of DHA with LTG or PHT also could not inhibit drug resistance. 6-Hz seizures when administered chronically. However, chronically administered DHA inhibited limbic seizures resistant to LTG and PHT. **CONCLUSIONS:** Acute administration of DHA could not inhibit resistance to LTG and phenytoin in 6-Hz model of epilepsy. Also, consumption of single dose of DHA with anticonvulsant drugs does not have any effect on prevention of drug resistance in epileptic patients.

Keyword: Docosahexaenoic acid, drug resistant epilepsy, 6-Hz model, mice

Figure Legends and Table Captions

Table 1. Effect of acute i.c.v injection of DHA with and without Lamotrigine or Phenytoin on 6Hz model of epilepsy.

Table 2. Effect of acute oral administration of DHA alone and with Lamotrigine or Phenytoin on 6Hz model of epilepsy.

*Corresponding author's email: zendedel@ut.ac.ir, Tel: 021-61117000, Fax: 021-66933222