

اثر پیش‌درمانی خوراکی اسید آسکوربیک بر تغییرات تغذیه‌ای ناشی از تزریق آن در پوسته هسته اکومبنس موش‌های صحرایی نر بالغ

تاریخ دریافت مقاله: ۱۳۹۰/۰۷/۱۰ تاریخ پذیرش: ۱۳۹۰/۰۹/۰۷

چکیده

زمینه و هدف: اسید آسکوربیک در مغز سنتز نمی‌شود و فعالانه از طریق ناقل SVCT2 از سد خونی- مغزی عبور و در غلظت‌های بالا و با انتشاری غیر یکنواخت در قسمت‌های مختلف مغز پستانداران از جمله پوسته هسته اکومبنس ذخیره می‌شود، در مطالعات قبلی مشخص گردید که تزریق اسید آسکوربیک در پوسته هسته اکومبنس باعث کاهش تغذیه شده است، در تحقیق حاضر به بررسی اثر پیش‌درمانی با اسید آسکوربیک به صورت خوراکی بر تغییرات تغذیه‌ای ناشی از تزریق آن در پوسته هسته اکومبنس می‌پردازیم. روش بررسی: ۶۳ سر موش صحرایی نر (۲۸۰-۲۲۰ گرم) به دو گروه اصلی درمانی و پیش‌درمانی به ترتیب ذیل گروه‌بندی شدند: که گروه درمانی شامل گروه کنترل، گروه شاهد (دریافت‌کننده حلال اسید آسکوربیک) و گروه‌های دریافت‌کننده دوزهای متفاوت (۲۵۰ µg/rat و ۱۰۵ µg/rat) اسید آسکوربیک، همه تزریقات در پوسته هسته اکومبنس به حجم یک میکرولیتر و به مدت چهار روز انجام شد، اندازه‌گیری غذا توسط قفس متابولیک اتوماتیک و هر ۱۲ ساعت تکرار شد. گروه پیش‌درمانی که به مدت ۱۵ روز اسید آسکوربیک (۱۰۰ mg/kg) را با روش گلاؤژ معدی دریافت می‌کردند و سپس دوزهای ذکر شده در گروه‌های درمانی (تزریق درون پوسته هسته اکومبنس) را دریافت کردند. **یافته‌ها:** تزریق اسید آسکوربیک در همه دوزهای ۲۵۰ µg/rat و ۱۰۵ µg/rat به صورت معنی‌داری ($P < 0.05$) باعث کاهش دریافت غذا گردید و پیش‌درمانی اثری روی نتایج فوق نداشت. **نتیجه‌گیری:** اسید آسکوربیک به عنوان یک ترکیب موثر در تنظیم تغذیه می‌باشد و انجام پیش‌درمانی به صورت خوراکی تاثیری بر اثر مرکزی آن در پوسته هسته اکومبنس ندارد.

کلمات کلیدی: پیش‌درمانی، تغذیه، اسید آسکوربیک، هسته اکومبنس.

سحر سالاری

*مهابی عباس‌نژاد

فیروزه بدره

سعید اسماعیلی ماهانی

گروه زیست‌شناسی، دانشکده علوم، دانشگاه شهری، باهنر، کرمان، ایران.

*نویسنده مسئول: کرمان، دانشگاه شهری باهنر، دانشکده علوم، گروه زیست‌شناسی تلفن: ۰۹۱۳-۱۴۰۹۰۰۹ E-mail: mabbas@mail.uk.ac.ir

مقدمه

لانگرهانس، هپاتوسیت‌ها و آدیپوسیت‌ها صورت می‌گیرد.^۳ ویتامین C

در سلول‌های پستانداران توسط دو نوع پروتئین ذخیره می‌شود: کوترانسپورتر آسکوربات- سدیم Sodium-Vitamin C Co-Transporter (SVCTs) و ناقل‌های هگزوژوی (GLUTs) (SVCTs) و دهیدروآسکوربات شکل اکسیده ویتامین C از طریق GLUT1 و GLUT3 منتقل می‌شود، SVCT شامل دو نوع ایزوفرم SVCT1 و SVCT2 می‌باشد که فعالانه شکل احیای این ویتامین یعنی آسکوربات را منتقل می‌کنند.^۱ اسید آسکوربیک در پلاسمما، مایع مغزی- نخاعی و مغز پستانداران به ترتیب در غلظت‌های ۰/۰۵ و ۰/۲ و ۱/۲ میلی‌مولار حفظ می‌شود،^۴ سیستم انتقالی فعال و اشباع‌پذیر SVCT2 در سلول‌های

ناهنجاری‌های تغذیه‌ای و متابولیسمی از جمله چاقی و لاغری مفرط در جوامع امروزی رو به فزونی هستند. هسته اکومبنس ورودی‌های واگی را بعد از پردازش انجام‌شده در هیپوپotalamus دریافت می‌کند،^۱ پوسته آن به واسطه ارتباطات آناتومیکی مستقیم و غیرمستقیمی که با هیپوپotalamus جانبی دارد در کنترل رفتارهای تغذیه‌ای (بلع و خوردن) دخیل است.^۲ مطالعات اخیر نشان می‌دهد که هسته اکومبنس در تنظیم اتونومیکی مرکز تغذیه نقش دارد،^۱ که این روند به طور عمده به وسیله اثرات اتونومیکی روی جزایر

قسمت‌های مختلف مغز خوکجه هندی وجود دارد که ممکن است مرتبط شود به طیف عملکردی وسیع ویتامین C در ارگانیسمی که الگوهای متفاوت تغذیه‌ای القا شده است.^{۱۸} همچنین پیش‌درمانی با اسید آسکوربیک در موش سوری می‌تواند باعث افزایش از بین رفتن رفلکس راست شدن (LORR) Loss Of the Righting Reflex باشد و با اتانول شود.^{۱۹} تزریق اسید آسکوربیک در پوسته هسته اکومبینس باعث کاهش تغذیه شده^{۲۰} و در مغز ساخته نمی‌شود و به‌واسطه مکانیسم انتقال فعال و انتشار از خون برداشته می‌شود و عمدۀ روشن دسترسی به این ویتامین در موش صحرایی و انسان از طریق خوراکی است. در تحقیق حاضر به‌بررسی اثر پیش‌درمانی با اسید آسکوربیک به‌صورت خوراکی بر تغییرات تغذیه‌ای ناشی از تزریق آن در پوسته هسته اکومبینس پرداختیم. هدف تحقیق حاضر، پاسخ به این سوال است که افزودن فرم غالب ویتامین C (اسید آسکوربیک) به‌صورت گواژ طولانی اثری بر اسید آسکوربیک تزریقی در هسته اکومبینس تغییر اعمال می‌کند.

روش بررسی

این مطالعه تجربی به‌مدت هفت ماه (۱۳۸۹/۹/۱۰ تا ۱۳۸۹/۲/۳) در بخش زیست‌شناسی دانشکده علوم دانشگاه شهید باهنر کرمان انجام شد. در این آزمایش تعداد ۶۳ سر موش صحرایی نر، نژاد Wistar در محدوده وزنی ۲۲۰–۲۸۰ گرم، مورد بررسی قرار گرفتند. حیوانات تحت شرایط ۱۲ ساعت روشناختی و ۱۲ ساعت تاریکی و درجه حرارت تنظیم شده $22 \pm 3^{\circ}\text{C}$ و بدون محدودیت در مصرف آب و غذا نگهداری می‌شدند. این حیوانات ابتدا به دو گروه تقسیم شدند: گروه‌های درمانی، گروه‌های پیش‌درمانی.

گروه‌های درمانی: گروه کترول (دست‌نخورده)، گروه شاهد (دريافت‌كتنده نرمال سالين به عنوان حلال اسید آسکوربیک)، گروه‌های دريافت‌كتنده دوزهای $250\text{ }\mu\text{g/rat}$ و $50\text{ }\mu\text{g/rat}$ اسید آسکوربیک در پوسته هسته اکومبینس.

گروه‌های پیش‌درمانی: همه گروه‌ها به‌مدت ۱۵ روز اسید آسکوربیک با دوز 100 mg/kg با روش گواژ معدی دريافت و سپس دوزهای $250\text{ }\mu\text{g/rat}$ و $50\text{ }\mu\text{g/rat}$ اسید آسکوربیک را به‌صورت تزریق داخل پوسته هسته اکومبینس دريافت کردند.

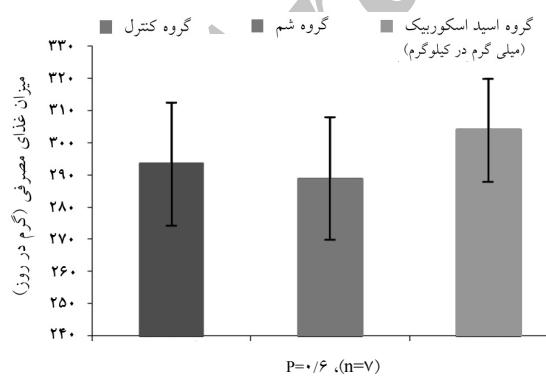
نورواپی‌تیال شبکه کوروئید،^۶ اجازه می‌دهد آسکوربیات فعالانه با یک مکانیسم دو مرحله‌ای از پلاسما به مایع مغزی- نخاعی و سپس به نورون‌ها انتقال یابد.^۷ دوزهای بزرگ اسید آسکوربیک به‌صورت داخل وریدی غلظت اسید آسکوربیک را در مغز به‌طور معنی‌داری افزایش نمی‌دهد،^۸ اما دهیدرآسکوربیات داخل وریدی برخلاف اسید آسکوربیک می‌تواند از طریق GLUT1 موجود در سد خونی- مغزی به‌شدت وارد مغز شود و غلظت اسید آسکوربیک مغزی را افزایش دهد.^۹

این ویتامین علاوه بر نقش کوفاکتوری در سنتز بعضی نوروترانسミترها و به عنوان یک نورومدولاتور در انتقال گابا ارژیک، گلولوتامات ارژیک، دوپامین ارژیک، کولینرژیک و رفتارهای مرتبط با آن‌ها می‌باشد.^۹ اسید آسکوربیک در بسیاری از مناطق مغز مانند جسم مخطط، هیپوتalamوس، هیپوکمپ و هسته اکومبینس یافت شده است.^{۱۰} مطالعات اخیر نشان داده است که رهایش دوپامین از نورون‌های دوپامینرژیک با اسید آسکوربیک همراه است،^{۱۱} آگونیست‌های دوپامین میزان آسکوربیات خارج سلوالی را در جسم مخطط و هسته اکومبینس افزایش می‌دهند.^{۱۲} حتی گفته شده این ماده در بعضی غلظت‌ها به عنوان یک آنتاگونیست دوپامین در مغز عمل می‌کند^{۱۳} و رهایش دوپامین القا شده با مت‌آمفتامین را درون هسته اکومبینس کاهش می‌دهد.^{۱۴} تزریق دوطرفه آسکوربیات اکسیداز (AAO) در هیپوکمپ پشتی تغییری در فعالیت‌های رفتاری ایجاد نکرده، اما AAO داخل جسم مخطط باعث کاهش سریع هم در سطح آسکوربیات و هم در فعالیت‌های رفتاری شده است.^{۱۵} در موش‌های صحرایی میانگین کلی سطح اسید آسکوربیک مغز در طول شب $20\text{--}60\%$ نسبت به روز بیش‌تر است، این تفاوت می‌تواند به رفتار حرکتی مرتبط شود چنان‌چه در این حیوانات اسید آسکوربیک جسم مخطط می‌تواند بیش از دو برابر بین وضعیت فعال و غیرفعال متغیر باشد.^{۱۶} اسید آسکوربیک برای سنتز بعضی از نوروترانسミترهای تنظیم‌کننده اشتها مانند NPY، نوراپی‌نفرین، سروتونین و دوپامین ضروری است. در خوکجه هندی کاهش دریافت غذایی آن باعث کاهش وزن شده است.^{۱۷} پیش‌درمانی با ویتامین C به‌صورت درون صفاقی در خوکجه هندی در گروه‌هایی که ۲۴ ساعت محرومیت غذایی داشته‌اند و گروه‌هایی که دریافت غذا به‌دبیال ۲۴ ساعت محرومیت غذایی داشته‌اند، نشان می‌دهد الگوهای متفاوتی از سطوح ویتامین C در

گروه‌های درمان با پیش‌درمان (گروه‌های دوگانه) از آنالیز Student's t-test استفاده گردید.

یافته‌ها

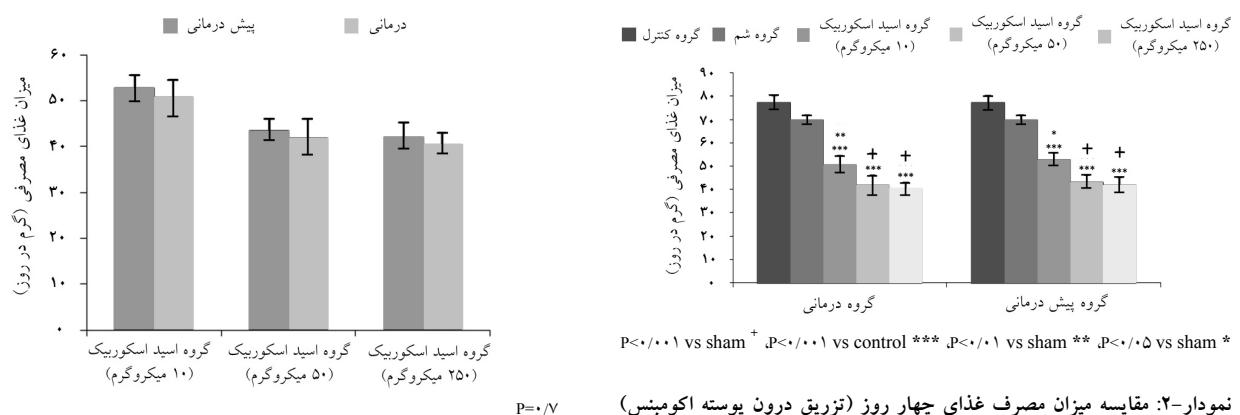
مقایسه گروه‌های کترل و شاهد نشان داد که بین این دو گروه اختلاف معنی‌داری در متغیرهای مورد بررسی وجود ندارد. در مقایسه میزان مصرف غذا در ۱۵ روز اول دریافت اسید آسکوربیک به صورت خوراکی (100mg/kg) با گروه کترل و شاهد در گروه پیش‌درمانی، اختلاف معنی‌داری دیده نمی‌شود (نمودار ۱)، همچنین در هر دو گروه درمانی و پیش‌درمانی به طور کلی میانگین مصرف غذا طی چهار روز نشان می‌دهد که در تمام دوزهای مورد استفاده ($\text{rat}/\mu\text{g}$) و (rat/kg) اسید آسکوربیک در پوسته هسته اکومبنس توانسته مصرف غذا را به صورت معنی‌داری کاهش دهد، به طوری که دوز $\text{rat}/\mu\text{g}$ در مقایسه با گروه کترل با ($P<0.01$), و در مقایسه با گروه شاهد در گروه پیش‌درمان با ($P<0.05$) و در گروه درمان با ($P<0.01$), و در دوزهای $50\text{ }\mu\text{g}/\text{rat}$ و $250\text{ }\mu\text{g}/\text{rat}$ در مقایسه با گروه کترل و شاهد با دوزهای ($P<0.01$), باعث کاهش مصرف غذا شده‌اند (نمودار ۲)، در مقایسه گروه درمانی با گروه پیش‌درمانی، گروه درمان نسبت به گروه پیش‌درمان میزان مصرف غذا کاهش بیشتری داشته است اما این کاهش معنی‌دار نیست (نمودار ۳).



نمودار ۱: مقایسه میزان مصرف غذا طی ۱۵ روز دریافت اسید آسکوربیک به صورت خوراکی (100mg/kg) با گروه کترول و شاهد در گروه پیش‌درمانی نشان داد که اختلاف معنی‌داری بین گروه‌ها مشاهده نمی‌شود ($n=7$).
 $P<0.05$

روش جراحی و کانول‌گذاری: حیوانات با مخلوط کتامین-گزیلازین (کتامین 60mg/kg و گزیلازین 4mg/kg) و (Alfasan Co., Netherlands) به صورت داخل پریتوان (IP) بی‌هوش شدند. کانول‌گذاری پوسته هسته اکومبنس به صورت دو طرفه (سر سوزن شماره ۲۲ کانول راهنما) بر طبق اطلس پاکسینوس-واتسون با مختصات ($AP=1/7$, $ML=\pm 0/8$, $DV=5/6\text{mm}$) با استفاده از دستگاه استریوتاکس تک بازویی (Stoeling Co., USA) انجام شد.^{۱۰} از سر سوزن شماره ۲۵ به عنوان درپوش کانول‌ها و سر سوزن دندان‌پزشکی شماره ۲۷ برای کانول تزریق، همچنین برای ثبت کانول‌ها از پیچ عینک و سیمان دندان‌پزشکی استفاده گردید.

تزریق دارو: برای تزریق دارو در گروه پیش‌درمانی، اسید آسکوربیک (L-Ascorbic acid, Sigma A-7506, USA) با دوز 100mg/kg به مدت ۱۵ روز متوالی به کمک لوله گاواز وارد معده حیوانات می‌شد، در این مدت اندازه‌گیری غذا هر ۱۲ ساعت و اندازه‌گیری وزن حیوانات در روز اول و آخر انجام شد. برای تزریق دارو به شکل مرکزی در هر دو گروه درمان و پیش‌درمان، بعد از جراحی و طی دوره بهبودی (یک هفته)، به کمک سرنگ هامیلتون یک میکرولیتری و با تکنیک پیش راندن حباب با استفاده از لوله پلی‌اتیلن شماره ۱۰ به طول $20\text{ }\mu\text{m}$ سانتی‌متر و سر سوزن شماره ۲۷ در پوسته هسته اکومبنس انجام شد. حجم تزریق یک میکرولیتر،^{۱۰} مدت زمان تزریق یک دقیقه و به مدت چهار روز متوالی صورت می‌گرفت، سپس $20\text{ }^{\circ}\text{C}$ دقیقه بعد از هر بار تزریق، موش‌ها درون قفس متابولیک (TSE Co., Germany) برای اندازه‌گیری غذا و آب مصرفی گذاشته می‌شوند، اندازه‌گیری غذای مصرفی هر ۱۲ ساعت تکرار شد، اندازه‌گیری وزن حیوانات نیز روز اول و چهارم آزمایش انجام می‌شد، بعد از اتمام آزمایشات، سر حیوانات جدا شده و مغز آن‌ها در فرمالین $20\text{ }\mu\text{l}$ درصد جهت فیکس شدن قرار داده می‌شد، سپس با تهیه برش‌های $150\times 200\text{ }\mu\text{m}$ میکرونی با استفاده از دستگاه ویبرواسلایس (WPI Co., USA) و با روش رنگ‌آمیزی نیسل صحبت جایگاه تزریق مورد بررسی قرار می‌گرفت. داده‌های مربوط به تزریق مرکزی طی چهار روز با استفاده از آنالیز واریانس یک‌طرفه (One Way ANOVA) مورد تجزیه و تحلیل قرار گرفتند و در هر مورد که اختلاف معنی‌داری بود برای مقایسه محل اختلاف از Tukey's test استفاده و $P<0.05$ به عنوان سطح معنی‌داری در نظر گرفته شد. برای مقایسه



نمودار-۳: مقایسه مصرف غذای گروه پیش درمانی با گروه درمانی در دوزهای $250\text{ }\mu\text{g/rat}$ و $50\text{ }\mu\text{g/rat}$ اسید آسکوربیک طی دوره چهار روز (تزریق درون پوسته اکومینس) نشان داد اختلاف معنی‌داری در گروه‌ها مشاهده نمی‌شود ($n=7$).

نمودار-۴: مقایسه میزان مصرف غذای چهار روز (تزریق درون پوسته اکومینس) در گروه‌های مختلف (۲۵۰ و $50\text{ }\mu\text{g/rat}$ و $10\text{ }\mu\text{g/rat}$) اسید آسکوربیک با گروه کنترل و شاهد در گروه درمانی و پیش درمانی نشان داد که سه گروه دریافت کننده دوزهای متفاوت اسید آسکوربیک باعث کاهش معنی‌داری در مصرف غذا شده‌اند ($n=7$).

بحث

دوزهای بزرگ اسید آسکوربیک به صورت داخل وریدی غلظت اسید آسکوربیک را در مغز به طور معنی‌داری افزایش نمی‌دهد،^۸ اما دهیدروآسکوربات داخل وریدی بر خلاف اسید آسکوربیک می‌تواند از طریق GLUT1 موجود در سد خونی- مغزی وارد مغز شود و غلظت اسید آسکوربیک مغزی را توسط تعدادی از فاکتورها افزایش دهد،^۹ که نشان‌دهنده این است که نوع متabolit تزریق نیز مهم است و می‌تواند اثرات متفاوتی ایجاد کند. مطالعه قبلی نشان داده متناسب با افزایش مقدار اسید آسکوربیک در جیره غذایی میزان جذب روده‌ای افزایش نمی‌یابد و غلظت خونی و مغزی آن نیز متناسب با آن بالا نمی‌رود.^{۱۰} تزریق مرکزی اسید آسکوربیک باعث کاهش مصرف غذا شده است که با نتیجه قبلی مطابقت دارد.^{۱۱} این احتمال وجود دارد که اسید آسکوربیک بتواند به طور مستقیم اثر مهاری خود را بر تغذیه در هسته اکومینس اعمال کند که در این خصوص هیچ‌گونه اطلاعی در دست نیست و یا این‌که اثرات ضد اشتہایی خود را با مداخله غیرمستقیم از طریق سیستم‌های تنظیمی مرکزی تغذیه از قبیل سیستم اپیوییدی، دوپامینی، استیل کولینی، پیتیدهای روده‌ای و هورمون‌ها انجام دهد.^{۱۲} در همین رابطه تأثیر سیستم اپیوییدی و سیستم گابا ارژیکی،^{۱۳} اسیدهای آمینه تحریکی،^{۱۴} و سیستم دوپامین‌رژیکی،^{۱۵} در هسته اکومینس بر دریافت غذا به اثبات رسیده است در این خصوص اطلاعات آناتومیکی بسیاری در رابطه با ارتباطات هسته اکومینس با هیپotalamus جانی^{۱۶} و به تبع آن کنترل‌های خودمنختار

نتایج نشان می‌دهد اسید آسکوربیک در هر سه دوز به کار رفته در پوسته هسته اکومینس مقدار غذای مصرفی را کاهش داده و ۱۵ روزه گواز اسید آسکوربیک و نیز بعد تزریق همان دوزها در داخل پوسته هسته اکومینس تفاوتی در نتایج ایجاد نمی‌کند، به عبارت دیگر نتایج حاصل از پیش درمانی با اسید آسکوربیک به صورت خوراکی نشان داد که هیچ تأثیری بر اثر مرکزی آن ندارد. در پژوهش مشابهی در خرگوش استفاده از اسید آسکوربیک خوراکی به مدت ۱۶ هفته باعث افزایش دریافت غذا، نوشیدن آب و وزن بدن شده است،^{۱۷} که ممکن است به تفاوت گونه‌های جانوری، اثرات آنتی‌اسیدانی اسید آسکوربیک، مدت زمان تزریق و کاربرد صرف خوراکی آن در مقایسه با تحقیق حاضر مربوط شود. علت عدم تأثیر پیش درمانی خوراکی با AA می‌تواند چندین دلیل باشد: جذب این ویتامین در دستگاه گوارش به واسطه گیرنده‌های SVCT1 و SVCT2 انجام می‌شود که سیستمی اشباع‌پذیر هستند^{۱۸} و در واقع بدین دلیل مقدار اسید آسکوربیک مازاد بر تغذیه نمی‌تواند خیلی سطح خونی را بالا ببرد، و اگر مقداری هم سطح خونی افزایش یافته باشد به علت اشباع‌پذیری گیرنده‌های مرکزی در سد خونی- مغزی،^{۱۹} مقدار افزوده شده به سیله گواز نتوانسته از سد اشباع‌پذیر گیرنده‌های مرکزی عبور کند. در همین رابطه گفته شده به دلیل سد اسید آسکوربیک و سیستم‌های هومئوستازی خیلی قوی برای اسید آسکوربیک در CNS، حتی

پرولاکتین اثر بازدارنده دارد.^{۳۳} و همچنین پرولاکتین یکی از هورمون‌های کترول‌کننده تغذیه است که باعث افزایش دریافت غذا می‌شود.^{۳۴} لذا ممکن است اسید آسکوربیک اثر خود را از طریق کاهش ترشح پرولاکتین روی دریافت غذا اعمال کرده باشد. از آنجا که اسید آسکوربیک به صورت خوراکی به مدت ۱۵ روز نتوانست در پاسخ ایجاد شده توسط اسید آسکوربیک مرکزی تغییر ایجاد کند و همین طور در مقایسه با گروه کترول و شاهد که اسید آسکوربیک را به صورت مرکزی دریافت نکرده‌اند نیز نتوانست تغییر معنی‌داری در تغذیه موش‌های صحرایی ایجاد کند، بنابراین علت عدم تأثیر اسید آسکوربیک به صورت پیش‌درمانی بر اثر مرکزی آن شاید مربوط به ماهیت جذب آن در روده^۴ و شبکه کوروئید^۵ باشد که مطالعات قبلی نیز تأیید کرده‌اند این سیستم متناسب با افزایش غلظت اسید آسکوربیک کارایی ندارد چنان‌که هم‌زمان با افزایش دریافت اسید آسکوربیک میزان جذب روده‌ای نیز کاهش می‌یابد.^{۶۲} نتایج نشان داد که اسید آسکوربیک داخل پوسته هسته اکومبنس باعث کاهش تغذیه می‌شود اما مکانیسم دقیق آن معلوم نیست، احتمال این که از طریق مداخله در عملکرد سایر نوروترانسمیترهای مؤثر در تغذیه باشد بعید به نظر نمی‌رسد.

سپسگزاری: این مقاله حاصل (بخشی از) پایان‌نامه تحت عنوان "بررسی اثر پیش‌درمانی خوراکی با اسید آسکوربیک بر تعامل آن با آگونینست گیرنده D2 دوپامینی در پوسته هسته اکومبنس بر تغذیه در موش‌های صحرایی نر بالغ" در مقطع کارشناسی ارشد در سال ۱۳۹۰ می‌باشد که با حمایت دانشگاه شهید باهنر کرمان اجرا شده است.

سیستم گوارشی وجود دارد.^۱ رهایش اسید آسکوربیک همراه با بعضی نوروترانسمیترها می‌تواند متاپولیسم آن‌ها را در موضع رها شده تنظیم و بدین طریق در عملکرد فیزیولوژیک آن‌ها دلالت خواهد کرد. فعالیت نوروون‌های دوپامینزیکی در پوسته اکومبنس سبب کاهش دریافت غذا می‌شود.^{۶۳}

رسپتورهای دوپامینی D1 و D2 روی دندریت و ترمینال‌های پیش‌سیناپسی در پوسته و مرکز اکومبنس وجود دارند.^{۲۷،۲۸} اما پاسخ این دو ناحیه به تغذیه متفاوت از یکدیگر هستند. نشان داده شده که اکومبنس یک سویسرا ای انتومیکی مهم برای تعديل دوپامینزیک رفتار تغذیه‌ای است.^{۲۹} یکی دیگر از سیستم‌های نوروترانسمیتری تنظیم‌کننده تغذیه سیستم اپیوییدی است،^{۳۰} و از آنجا که این سیستم با آسکوربیات تداخل عمل دارد.^{۳۱} لذا این امکان وجود دارد که بخشی از تأثیرات از طریق مداخله در عملکرد سیستم اپیوییدی اکومبنس به طور مستقیم یا غیرمستقیم اعمال شده باشد. گزارش شده است که تنظیم سطح اسید آسکوربیک مرتبط با فعالیت رسپتور NMDA می‌باشد چنان‌چه MK-801 مسدودکننده غیر رقبتی این رسپتور باعث کاهش سطوح خارج سلولی اسید آسکوربیک در جسم مخطط و هسته اکومبنس می‌شود،^{۳۲} بنابراین شاید اسید آسکوربیک از طریق مداخله در کار این میانجی بتواند بخشی از تأثیرات خود را به اجرا بگذارد. MK-801 به طور چشمگیری دریافت غذا را در موش‌های سیر و محروم از غذا و موش‌های تحت شرایط نرمال و تحت شرایط غذای مطبوع با به تأخیر انداختن پایان غذا خوردن، افزایش می‌دهد.^{۳۵} از آنجا که مشخص شده است که اسید آسکوربیک روی ترشح

References

- Mehendale S, Xie JT, Aung HH, Guan XF, Yuan CS. Nucleus accumbens receives gastric vagal inputs. *Acta Pharmacol Sin* 2004;25(3):271-5.
- Robinson SD. The effect of hypothalamus and nucleus accumbens on orosensory fat preferences in rat: A literature review. *Pharmacology and Experimental* 1998;258:208-14.
- Steffens AB, Strubbe JH, Balkan B, Scheurink JW. Neuroendocrine mechanisms involved in regulation of body weight, food intake and metabolism. *Neurosci Biobehav Rev* 1990;14(3):305-13.
- Savini I, Rossi A, Pierro C, Avigliano L, Catani MV. SVCT1 and SVCT2: key proteins for vitamin C uptake. *Amino Acids* 2008;34(3):347-55.
- Spector R, Johanson C. Micronutrient and urate transport in choroid plexus and kidney: implications for drug therapy. *Pharm Res* 2006;23(11):2515-24.
- Hakvoort A, Haselbach M, Galla HJ. Active transport properties of porcine choroid plexus cells in culture. *Brain Res* 1998;795(1-2):247-56.
- Qiu S, Li L, Weeber EJ, May JM. Ascorbate transport by primary cultured neurons and its role in neuronal function and protection against excitotoxicity. *J Neurosci Res* 2007;85(5):1046-56.
- 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.
- Harrison FE, May JM. Vitamin C function in the brain: vital role of the ascorbate transporter SVCT2. *Free Radic Biol Med* 2009;46(6):719-30.
- Wen L, Chun F, Mei H. Opposite effects of sulpiride and SCH23390 on ethanol-induced striatal ascorbic acid release in

- intact and 6-hydroxidopamine lesioned rats. *Brain Res* 2000;869:31-8.
11. Baptista T, Contreras Q, Teneud L, Albornoz MA, Acosta A, Páez X, et al. Mechanism of the neuroleptic-induced obesity in female rats. *Prog Neuropsychopharmacol Biol Psychiatry* 1998;22(1):187-98.
 12. Phebus LA, Roush ME, Clemens JA. Effect of direct and indirect dopamine agonists on brain extracellular ascorbate levels in the striatum and nucleus accumbens of awake rats. *Life Sci* 1990;47(15):1317-23.
 13. Sahraei H, Aliabadi AA, Zarrindast MR, Ghoshooni H, Nasiri A, Barzegari-Sorkheh AA, et al. Ascorbic acid antagonizes nicotine-induced place preference and behavioral sensitization in mice. *Eur J Pharmacol* 2007;560(1):42-8.
 14. Pierce RC, Rowlett JK, Rebec GV, Bardo MT. Ascorbate potentiates amphetamine-induced conditioned place preference and forebrain dopamine release in rats. *Brain Res* 1995;688(1-2):21-6.
 15. Rebec GV, Wang Z. Behavioral activation in rats requires endogenous ascorbate release in striatum. *J Neurosci* 2001;21(2):668-75.
 16. Rice ME. Ascorbate regulation and its neuroprotective role in the brain. *Trends Neurosci* 2000;23(5):209-16.
 17. Parsons KK, Maeda N, Yamauchi M, Banes AJ, Koller BH. Ascorbic acid-independent synthesis of collagen in mice. *Am J Physiol Endocrinol Metab* 2006;290(6):E1131-9.
 18. Kaplan B, Çetin F, Elbeg S. The effects of vitamin C administration, acute food deprivation, and acute food intake on vitamin C levels in different brain areas of guinea pigs. *Int J Vitam Nutr Res* 2010;80(3):197-204.
 19. Wu CF, Zhang HL, Liu W. Potentiation of ethanol-induced loss of the righting reflex by ascorbic acid in mice: interaction with dopamine antagonists. *Pharmacol Biochem Behav* 2000;66(2):413-8.
 20. Badreh F, Abbasnejad M, Derakhshani A, Jonaidi H. Interaction between ascorbic acid and dopamin D2 receptor in the nucleus accumbens shell in response to feeding. *Int J Biol Chem* 2009;3:132-41.
 21. Sallam SMA, Nasser MEA, Yousef MSH, El-morsy AM, Mahmoud SAS, Yousef MI. Influence of Aluminum Chloride and ascorbic acid on performance, digestibility. Caecal microbial activity and biochemical parameters of rabbits. *Res J Agriculture Biol Sci* 2005;1:10-6.
 22. Groff JL, Gropper SS, Hunt SM. The water soluble vitamins. In: Groff JL, Gropper SS, Hunt SM. Advanced Nutrition and Human Metabolism. 2nd ed. Minneapolis: West Publishing Company; 1995. p. 222-37.
 23. Coll AP, Yeo GS, Farooqi IS, O'Rahilly S. SnapShot: the hormonal control of food intake. *Cell* 2008;135(3):572.e1-2.
 24. Znamensky V, Echo JA, Lamonte N, Christian G, Ragnauth A, Bodnar RJ. gamma-Aminobutyric acid receptor subtype antagonists differentially alter opioid-induced feeding in the shell region of the nucleus accumbens in rats. *Brain Res* 2001;906(1-2):84-91.
 25. Echo JA, Lamonte N, Christian G, Znamensky V, Ackerman TF, Bodnar RJ. Excitatory amino acid receptor subtype agonists induce feeding in the nucleus accumbens shell in rats: opioid antagonist actions and interactions with mu-opioid agonists. *Brain Res* 2001;921(1-2):86-97.
 26. Varma M, Torelli GF, Meguid MM, Chai JK, Blaha V, Laviano A, et al. Potential strategies for ameliorating early cancer anorexia. *J Surg Res* 1999;81(1):69-76.
 27. Koshikawa N, Kitamura M, Kobayashi M, Cools AR. Contralateral turning elicited by unilateral stimulation of dopamine D2 and D1 receptors in the nucleus accumbens of rats is due to stimulation of these receptors in the shell, but not the core, of this nucleus. *Psychopharmacology (Berl)* 1996;126(3):185-90.
 28. Setlow B. The nucleus accumbens and learning and memory. *J Neurosci Res* 1997;49:515-21.
 29. Kelly AE, Baldo BA, Part WE, Will MJ. Corticostriatal-hypothalamic circuitry and food motivation integration of energy, actin and reward. *Physiol Behav* 2005;86(5):773-95.
 30. Ragnauth A, Moroz M, Bodnar RJ. Multiple opioid receptors mediate feeding elicited by mu and delta opioid receptor subtype agonists in the nucleus accumbens shell in rats. *Brain Res* 2000;876(1-2):76-87.
 31. Enrico P, Esposito G, Mura MA, Fresu L, De Natale G, Miele E, et al. Effect of morphine on striatal dopamine metabolism and ascorbic and uric acid release in freely moving rats. *Brain Res* 1997;745(1-2):173-82.
 32. Gu PF, Yang JY, Wu CF, Li W, Shang Y. Frontal decortication eliminates drug-induced ascorbic acid release in the striatum but not the nucleus accumbens of freely moving rats. *Brain Res* 2005;1033(2):194-201.
 33. Shin SH, Stirling RG, Hanna S, Lim M, Wilson JX. Ascorbic acid potentiates the inhibitory effect of dopamine on prolactin release: a putative supplementary agent for PIF. *Endocrinol Exp* 1990;24(1-2):151-8.
 34. Gerardo-Gettens TB, Moore J, Stern JS, and Horwitz BA. Prolactin stimulates food intake in a dose-dependent manner. *Am J Physiol Regul Integr Comp Physiol* 1999;256(1 Pt 2):R276-R80.

The effect of oral ascorbic acid pretreatment on feeding changes following injection in nucleus accumbens shell in adult male rats

Sahar Salari M.Sc.
Mehdi Abbasnejad Ph.D.*
Firuzeh Badreh M.Sc.
Saeed Esmaeili Mahani Ph.D.

Department of Biology, Faculty of Science, Shahid Bahonar University of Kerman, Kerman, Iran.

Abstract

Received: October 02, 2011 Accepted: November 28, 2011

Background: Ascorbic acid (AA) is not synthesized in the brain but it is actively transported through blood-brain barrier by SVCT2 cotransporter and it is stored in high concentrations with heterogeneous distribution in areas such as nucleus accumbens shell (AcbSh) in the mammalian brain. Previous studies have shown that Ascorbic acid injection into AcbSh decreases feeding; therefore, in the present study we evaluated the effects of oral Ascorbic acid pretreatment on changes in feeding upon its injection in AcbSh in adult male rats.

Methods: Sixty-three adult male rats (220-280 g) were divided into five treatment and five pretreatment groups. The treatment groups included the control (intact) group, sham-operated Ascorbic acid group that received normal saline as vehicle, and three other groups that received different doses of ascorbic acid (10, 50 and 250 µg/rat) by injection into AcbSh for four days. The pretreatment groups received Ascorbic acid (100 mg/kg) for 15 days via gastric gavage before receiving the aforementioned doses in treatment groups into intra nucleus AcbSh. Feeding measurement was repeated every 12 hours by automatic metabolic cage.

Results: The results indicated that all injected doses of Ascorbic acid (10, 50 and 250 µg/rat) into nucleus accumbens shell decrease food intake ($P<0.05$) in rats and oral Ascorbic acid pretreatment had no effects in this regard.

Conclusion: Our findings show that ascorbic acid is an effective factor in feeding regulation. Oral pretreatment seems to have no influence on the central effects of ascorbic acid in the nucleus accumbens shell.

Keywords: Ascorbic acid, food intake, nucleus accumbens, pretreatment.

* Corresponding author: Dept. of Biology, Faculty of Science, Shahid Bahonar University, Kerman, Iran.
Tel: +98-913-1409009
E-mail: mabbas@mail.uk.ac.ir