

بررسی اثرات تراتوژنیک کلرید مس بر قشر مغز جنین موش سوری

ثریا پروری^۱، دکتر مهدی مهدیزاده^۲، دکتر ملیحه نوبخت^۳، دکتر غلامحسین فرجاه^۴، دکتر کاظم پریور^۵

چکیده

پیش زمینه و هدف: مس عنصر فلزی ضروری است که از طریق دستگاه گوارش جذب می‌شود. کلرید مس از مهمترین ترکیبات آن است. فقدان مس موجب نقایص ساختمانی و متابولیکی می‌شود. بر طبق مطالعات اخیر، مس اثر سمی بر روی دستگاه عصبی مرکزی دارد. علیرغم اینکه جهت تکامل مغز، مقدار کمی مس ضروری می‌باشد. اما مقادیر بالای آن، ممکن است موجب نقایص دستگاه عصبی مرکزی شود.

مواد و روش: چهار و دوسر موش حامله در هفت گروه تقسیم شدند، سه گروه آزمایشی، سه گروه کنترل، و یک گروه دست نخورده. هر گروه شامل شش سر موش حامله بود. به گروه آزمایش کلرید مس به مقدار 5mg/kg به ترتیب در روزهای ۷ و ۸ و ۹ حاملگی از طریق داخل صفاق تزریق شد. به گروه کنترل در همان روزها، آب مقطر تزریق گردید. گروه دست نخورده هیچ گونه تزریقی دریافت نکرد. جنین‌ها در روز ۱۵ حاملگی از رحم خارج شدند. وزن و تعداد جنین‌های جذب شده بررسی گردید. پس از مراحل پاساژ بافتی و برش، با رنگ همتوکسیلین - ائوزین رنگ‌آمیزی شدند.

یافته‌ها: بر اساس بررسی‌های ماکروسکوپی، وزن جنین‌ها در همه گروه‌های آزمایشی کاهش معنی‌داری داشتند ($P < 0/05$). در مشاهدات میکروسکوپی، به هم خوردن توالی سلول‌ها و گلیوزیز ملاحظه شد. در ارزیابی مورفومتری، در همه گروه‌ها ضخامت قشر مغز، کاهش داشت ($P < 0/05$).

بحث و نتیجه‌گیری: نتایج ما نشان می‌دهد که مقادیر بالای کلرید مس، ممکن است سبب ناهنجاری در دستگاه عصبی مرکزی شود.

کل واژگان: کلرید مس قشر مغز، موش سوری، جنین، تراتوژن

مجله پزشکی ارومیه، سال چهاردهم، شماره دوم، ص ۷۸-۷۳، تابستان ۱۳۸۲

آدرس مکاتبه: تهران، دانشگاه علوم پزشکی ایران - گروه آناتومی، دکتر غلامحسین فرجاه

۱- کارشناس ارشد آناتومی، دانشگاه شاهد تهران

۲- استادیار گروه آناتومی، دانشگاه علوم پزشکی ایران، دانشکده علوم پایه پزشکی

۳- استادیار گروه آناتومی، دانشگاه علوم پزشکی ایران، دانشکده علوم پایه پزشکی

۴- استادیار گروه آناتومی، دانشگاه علوم پزشکی ایران، دانشکده علوم پایه پزشکی

۵- استاد بیولوژی، دانشگاه تربیت معلم، بخش بیولوژی

مقدمه

باتوجه به کم بودن اطلاعات در ارتباط با اثرات تراتوژنیک مس بر روی تکوین سیستم عصبی مرکزی، بر آن شدیم تا اثرات تراتوژنیک مس را بر تکامل قشر مغز در جنین موش سوری بررسی نماییم.

مواد و روش

به منظور بررسی اثرات تراتوژنیک کلرید مس بر تکامل قشر مغز، از موش نژاد سوری ماده استفاده شد. ۴۲ سر موش سوری ماده جهت تطابق با محیط به مدت دو هفته در حیوان خانه به طور جداگانه نگهداری شدند. سپس جهت جفت‌گیری، سه سر موش ماده را با یک سر موش نر در قفس قرار دادیم. روز مشاهده پلاک واژینال به عنوان روز صفر حاملگی منظور شد. موش‌های ماده در سه گروه آزمایشی ۱، ۲، ۳ و سه گروه کنترل ۱، ۲، ۳ و یک گروه دست‌نخورده قرار گرفتند. هر گروه شامل ۶ سر موش ماده بود. به گروه‌های آزمایشی ۱، ۲ و ۳ محلول کلرید مس با غلظت ۵mg/kg به ترتیب در روزهای ۷، ۸ و ۹ بارداری از طریق داخل صفاقی تزریق شد. به گروه‌های کنترل در همان روزها آب مقطر تزریق شد و گروه دست‌نخورده هیچ ماده‌ای دریافت نکردند. در روز ۱۵ حاملگی موش‌ها توسط کتامین (۹۰mg/kg) و گزیلازین (۱۰mg/kg) از طریق داخل صفاقی بیهوش شدند. به دنبال خارج کردن جنین‌ها و فیکس نمودن آن با محلول بوئن، ارزیابی‌های ماکروسکوپی انجام شد. شاخص‌های ماکروسکوپی شامل اندازه‌گیری وزن، تعداد جنین‌ها و میزان جذب آن، اندازه فرق سری تا نشیمنگاهی^۵ یا GR و بررسی شکل ظاهری جنین بود. سپس مراحل پاساژ بافتی شامل آنگیری، شفاف سازی، آغشتگی و قالب‌گیری و

مس^۱ فلزی با خواص فیزیکی و شیمیایی ویژه می‌باشد. بعد از روی و آهن سومین عنصر مهم بدن به شمار می‌آید. در صنعت، کشاورزی و پزشکی به وفور مورد استفاده قرار می‌گیرد. در دندان پزشکی برای ساختن پل و تاج دندان و در ساختن آمالگام برای ترمیم دندان‌ها از مس استفاده می‌شود (۱). وسیله داخل رحمی^۲ نیز حاوی ۱۵۰-۱۰۰ میلی گرم مس است، که اثرات جلوگیری‌کننده از حاملگی را افزایش می‌دهد (۱). منابع مس در خوراکی‌هایی مانند صدف‌های دریایی، گوشت ماهیچه، جگر، شکلات، فندق، قارچ، سبزیجات و میوه‌ها می‌باشد (۱، ۲، ۳). کمبود این عنصر باعث نقص‌های جدی در سیستم عصبی جنین و آسیب به بافت‌ها می‌شود (۱). همچنین ازدیاد مس که اکثراً به دنبال نقص آنزیمی است، باعث اختلال در کار آنزیم‌های متعدد می‌شود و روی سیستم‌های مختلف بدن از جمله دستگاه گوارش، کلیوی، ریوی، عصبی، پوست و مو... تأثیر می‌گذارد (۱، ۴). مسمومیت با مس شایع نیست ولی عموماً به دلیل استفاده زیاد از منابع خوراکی این عنصر می‌باشد. کلرید مس^۳ به شکل کریستال آبی یا سبز است که بسیار در آب محلولند (۳، ۶). ازدیاد مس در دوران جنینی موجب کاهش وزن جنین‌ها و وقوع اثرات التهابی در کلیه و کبد جنین‌ها (۸، ۹) و سبب تأخیر رشد و تمایز مخصوصاً در لوله عصبی و کاهش تعداد مراکز استخوان‌سازی می‌شود (۱۰).

در دو دهه اخیر، روند تأثیرات سلولی و مولکولی مقادیر مس اضافی روی ارگان‌های مختلف بررسی شده است. برخی محققان براین باورند که مقادیر اضافه مس، روند آپاتوز و مرگ سلولی را القاء می‌کند (۱۱) و باعث پراکسیداسیون لیپیدها، کاهش در بیان ژن‌هایی مثل Cu/Zn SOD^۴ و گلو تاتیون پراکسیداز می‌شود (۷، ۱۲). نظر به اهمیت سیستم عصبی و نحوه تشکیل آن در دوران جنینی و همچنین وفور و امکان دسترسی زیاد به این عنصر، و

1- Copper

2- IUD

3- CuCl2

4- Super oxide Dismutase

5- Grown Rump

مشاهدات میکروسکوپی

- تغییرات سلولی: در تمام گروه‌های آزمایشی بی‌نظمی در جهت قرارگیری سلول‌ها و هسته‌ها، افزایش فضای بین سلولی، ادم سلول‌ها، افزایش تقسیم در ناحیه و نتریکولار قشر مغز، دژنراسیون سلول‌های عصبی و پراکندگی سلول‌ها قابل مشاهده می‌باشد. تقسیمات میتوز فراوان در ناحیه و نتریکولار و متعاقب آن دژنراسیون و مرگ سلولی در کورتکس ملاحظه شد (تصاویر ۱ و ۲).

- ارزیابی مورفومتری:

- ضخامت قشر مغز: در کلیه گروه‌های آزمایشی کاهش معنی دار ضخامت قشر مغز نسبت به گروه کنترل مشاهده می‌شود ($p < 0/05$).

بحث

در این تحقیق اثر کلرید مس بر قشر مغز در روزهای ۷، ۸ و ۹ بارداری موش، مورد بررسی قرار می‌گیرد. علت انتخاب روزهای تزریق، هم زمانی با روزهای رشد و نمو سیستم عصبی در جنین موش بوده است.

الف. بررسی‌های ماکروسکوپی

۱ - وزن: همان طور که در قسمت نتایج ذکر شد، بررسی میانگین تغییرات وزن اختلاف معنی دار را در روزهای ۷ و ۸ با گروه‌های کنترل نشان می‌دهد و در گروه آزمایشی روز ۹، کاهش وزن وجود دارد اما معنی دار نمی‌باشد. کاهش وزن جنین‌ها نشان از وجود توکسیسمیتی کلرید مس است که نتایج تحقیق حاضر با نتایج حاصل از تحقیق میزجوک^۱ و همکارانش در سال ۱۹۹۰ همخوانی دارد (۹). همچنین این پژوهش نشان می‌دهد که میزان سمیت کلرید مس در روزهای پایین‌تر (۷ و ۸) نسبت به روز ۹ بیشتر است.

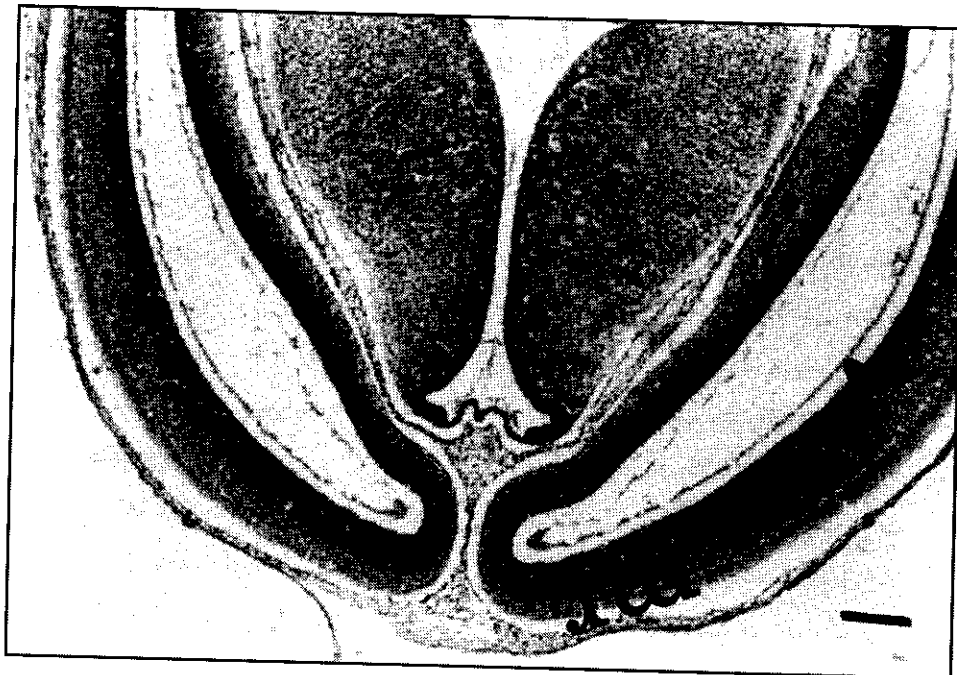
برش‌گیری انجام شد. مقاطع با ضخامت ۵ میکرون به صورت سریال تهیه شده و بارنگ‌آمیزی همتوکسیلین - اتوزین، رنگ شد. بررسی‌های میکروسکوپی شامل اندازه‌گیری ضخامت قشر مغز و نوع تغییرات سلولی قشر مغز شامل جهت قرارگیری سلول‌ها و هسته‌ها، فاصله بین سلول‌ها، تقسیم میتوز در ناحیه و نتریکولار و دژنراسیون سلولی در کورتکس، در مقایسه با گروه کنترل و گروه دست نخورده مطالعه گردید. نتایج جهت مطالعه با نرم‌افزار آماری SPSS و آزمون‌های LSD و Duncan مورد بررسی قرار گرفت.

نتایج

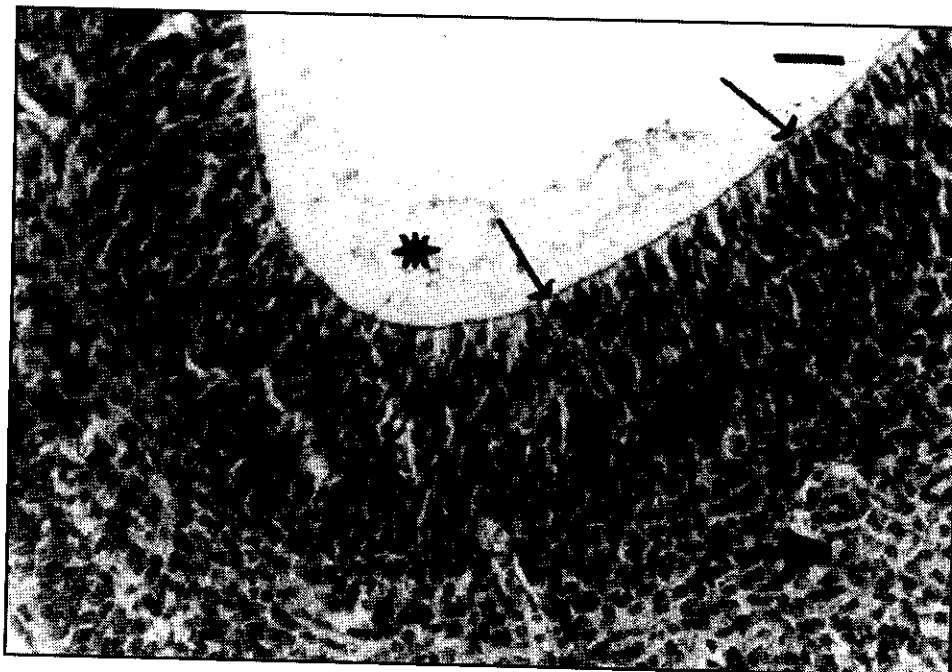
در این مبحث ابتدا به بررسی نتایج حاصل از مشاهدات ماکروسکوپی نمونه می‌پردازیم و سپس از دید میکروسکوپی به تحلیل و بررسی نتایج می‌پردازیم:

مشاهدات ماکروسکوپی

- بررسی شکل ظاهری جنین: در گروه آزمایشی ۲، آگروسفالی به میزان ۶ درصد مشاهده شد و در سایر گروه‌های آزمون تغییر ظاهری دیگری دیده نشد.
- میزان جذب جنین: در گروه آزمایشی ۱، ۴ درصد و گروه‌های آزمایشی ۲ و ۳ به ترتیب ۸ و ۶ درصد جذب وجود داشت.
- وزن جنین‌ها: در گروه آزمایشی ۱ و ۲ کاهش وزن جنین‌ها نسبت به گروه کنترل دارای اختلاف معنی دار می‌باشد ($p < 0/05$) و در گروه آزمایشی ۳، کاهش وزن وجود دارد که معنی دار نیست.
- اندازه CR: در گروه‌های آزمایشی ۱ و ۳ کاهش معنی دار اندازه CR جنین نسبت به گروه کنترل وجود دارد ($p < 0/05$) ولی در گروه ۲، افزایش اندازه CR ملاحظه می‌شود که البته معنی دار نیست.



تصویر شماره ۱: مقطعی از قشر مغز و بطن‌های طرفی (گروه آزمایشی روز ۷) با بزرگنمایی ۴۰ (کاهش ضخامت قشر مغز در تصویر کاملاً مشهود است). V(Ventricular), mn(mantel), mr(marginal). B=100 μm



تصویر شماره ۲: مقطعی از قشر مغز را در گروه آزمایشی روز ۷ نشان می‌دهد. افزایش میتوز در ناحیه و نتریکولار (فلش کوچک) و بی‌نظمی سلول‌ها در سایر نواحی (فلش بزرگ) نمایان است. علامت ستاره بطن طرفی را نشان می‌دهد. بزرگنمایی ۲۰۰. B=100μm

پراکسیداسیون لیپدها می‌گردد (۱۴). ازدیاد مس باعث تجمع این عنصر در هسته و میتوکندری شده، که با ایجاد مکانیسم‌های مولکولی و فعالیت ژن P53 سبب خودکشی سلول‌ها یا آپاپتوز می‌شود. ژن P53 مسئول وقوع آپاپتوز است (۱۵). ازدیاد مس روی اتصالات محکم تأثیر می‌گذارد و باعث افزایش نفوذپذیری این اتصالات می‌شود (۱۶). همچنین مس موجب اتواکسیداسیون سیستمین آزاد شده از آستروسیت‌ها می‌شود و از طریق ایجاد رادیکال‌های آزاد به بافت آسیب می‌رساند (۱۷). اثرات توکسیک مس شامل تأخیر در سیکل سلولی و کاهش تدریجی ظرفیت ریبلیکاسیون و افزایش وقوع مرگ سلولی می‌باشد (۱۸). فعالیت دو آنتی‌اکسیدان مهم سلولی به نام‌های NAC^۴ و BC12 در حضور ازدیاد مس، مهار می‌شود و آنها قادر نیستند که رادیکال‌های آزاد را حذف نمایند (۱۱). تمام مکانیسم‌های ذکر شده، اثرات نوروکسیستی مس را تأیید می‌کنند. به دنبال وقوع مرگ سلولی در نوروها و آسیب به سلول‌ها در نتیجه اثرات کلرید مس، کاهش ضخامت در ناحیه پوشاننده و کورتکس مغز قابل توجه است. از طرفی چون لایه حاشیه‌ای استپاله نوروهای ناحیه پوشاننده می‌باشد، متعاقب مرگ سلول در ناحیه و نتریکولار به همراه مشاهده تقسیمات میتوز فراوان در این ناحیه، بیانگر مکانیسم جبرانی مرگ سلولی است. چون در نواحی پوشاننده و کورتکس، مرگ سلول و آسیب سلول‌ها اتفاق می‌افتد، لایه و نتریکولار که به عنوان مولد نوروبلاست‌ها عمل می‌کند، متحمل میتوزهای بیشتری خواهد شد که افزایش ضخامت را توجیه می‌کند. مشاهده بی‌نظمی سلول‌ها و تورم سلول و هسته‌های پیکنوزه و گلیوزیز واضح، بیانگر آسیب کلی وارد شده به بافت عصبی می‌باشد.

۲ - اندازه CR: یکی از شاخص‌های تعیین سن و میزان رشد و نمو جنین، اندازه‌گیری طول فرق سر تا باسن می‌باشد که به نام گراون - رامپ^۱ نامیده می‌شود. در تحقیق اخیر در گروه آزمایشی ۱ و ۳، کاهش CR به صورت معنی‌دار بیان می‌شود که باز نشان از وجود توکسیستی کلرید مس دارد. اما در گروه آزمایشی ۲، افزایش CR را شاید بتوان به ماکروسفالی جنین‌ها نسبت داد که آن هم در اثر سمیت با کلرید مس ایجاد شده است.

ب - بررسی‌های میکروسکوپی

در مقاطع بافتی سالم، سلول‌ها با نظم خاصی در کنار هم قرار گرفته‌اند. هسته‌ها در لایه‌های مختلف لوله عصبی در جهت عمود بر لومن داخلی لوله عصبی می‌باشند. در لایه نوروایپ تلیوم تقسیم میتوزی فراوان است و فعالیت هسته‌ها در این منطقه زیاد است. در تحقیق حاضر با تزریق کلرید مس، آسیب سلولی در گروه‌های آزمون دیده می‌شود که شامل دژنراسیون سلولی، تغییرات جهت هسته‌ها، پراکندگی سلول‌ها، افزایش میتوز در ناحیه و نتریکولار، گلیوزیز و تورم سلول‌ها می‌باشد. همچنین ضخامت قشر مغز نسبت به گروه کنترل کاهش معنی‌دار یافته است. دلایلی را که می‌توان برای کاهش ضخامت بیان کرد، دژنراسیون سلول‌ها و احتمال وجود مرگ سلولی است. یون مس از طریق واکنش فنتون^۲، پراکسید هیدروژن (H₂O₂) را به رادیکال هیدورکسیل (OH) تبدیل می‌کند که رادیکالی قوی می‌باشد. رادیکال‌های آزاد به اسیدهای چرب متصل شده و باعث متلاشی شدن لیپدها و تغییر در ساختار شیمیایی لیپدها می‌شوند. همچنین به پروتئین‌ها متصل شده و باعث دناتوره شدن آنها و ایجاد ارتباط متقاطع^۳ پروتئین‌ها می‌شوند. از طرفی باعث اکسیداسیون بازهای DNA شده و به DNA صدمه می‌زنند (۱۳). مس همچنین باعث کاتالیز واکنش اتواکسیداسیون لیپوپروتئین‌های CSF و مغز می‌شود که منجر به دژنراسیون نوروها و تجمع محصولات

1- Grown-Rump

2- Fenton

4- N-Acetyl Cysteine

3- Cross-Link

References

1. Donald G, Barceloux: Copper. Clin Toxicol, 1999, 37(2): 217-230.
2. Martindale KP: The complete drug reference. Pharmaceutical press, Massachusetts, pp. 1337-40, 1999.
- 3 - انصاری، مصطفی: بیماری ویلسون. معاونت پژوهشی دانشگاه علوم پزشکی همدان، ۱۳۷۳، صفحات ۲۰-۵.
4. Chugh KS, Sharma BK, Singhal PC: Acute renal failure following copper sulphate intoxication. Postgrad Med J, 1977, 53: 18-23.
5. Haywood S, Rutgers HC: Hepatitis and copper accumulation in sky terriers, vet pathol, 1988, 25(6): 408-14.
6. Yamada T, Sogawak: Elevation of the level of lipid peroxidation associated with hepatic injury LEC mutant rat, Res commun chem pathol pharmacol, 1992, 77(1): 121-4.
7. Mason RW: Teratogenicity of combinations of sodium dichromate and copper sulphate in the rat. Comp-Biochem-Physiol-e, 1989, 93(2): 407-11.
9. Haddad DS: The effect of copper loading on pregnant rats and their offspring. Funct-Morphol, 1991, 1(3): 17-22.
10. Zhaia, JI: Copper induces apoptosis in BA/F3beta cells: Box, reactive oxygen species and NF KappaB are involved, J cell physiol, 2000, 184(2): 161-70.
11. Paris I, Dagniono, Subiaber A: Copper neurotoxicity is dependent on dopamine of aminochrome in a rat substantia nigra neuronal cell line. J neurochem, 2001, 77(2): 519-29.
12. Siegel: Basic Neurochemistry Molecular-Cellular and medical aspects. 6E, 1999.
13. Arlt S, Finckh B: Time-Course of oxidation of lipids in human cerebrospinal fluid in vitro. Free Res; 2000, 32(2): 103-14.
14. Levenson, W: Trace metal regulation of gene expression metal regulation of cellular integrity, apoptosis and require metal regulated molecular responses to cellular injury, 2001. J. neuro chem, 77(1): 312-321.
15. Ferruzza et al; Copper toxicity to tight junction in the human intestinal CACO-2 cell line, 2001. J. cell physiol, 184(1): 60-72.
16. Pazmiguel JE: Reactive oxygen intermediates during programmed cell death induced in the thymus of the TS (1716) 650n mouse, a murine model for human Down's syndrome, J immunol, 1999, Nov. 15, 163(10): 5399-5410.
17. Aston NS, Watt N: Copper toxicity after proliferation and viability of human hepatoma cells, Hum Exp Toxicol, 2000, Jun. 19(6): 367-76.