

ORIGINAL ARTICLE***Protective Effect of Mummy on Gentamicin Induced Nephrotoxicity in Rats***

Hani Bahalo¹,
 Abdul Rasool Namjoo²,
 Esfandiar Heidarian³,
 Ebrahim Rahimi⁴

¹ Doctor of Veterinary Medicine, Faculty of Veterinary Medicine, Islamic Azad University, Shahrekord Branch, Shahrekord, Iran

² Associate professor, Department of Pathology, Faculty of Veterinary Medicine, Islamic Azad University, Shahrekord Branch, Shahrekord, Iran

³ Professor, Clinical Biochemistry Research Center, Shahrekord University of Medical Sciences, Shahrekord, Iran

⁴ Professor, Department of Food Hygiene and Public Health, Faculty of Veterinary Medicine, Islamic Azad University, Shahrekord Branch, Shahrekord, Iran

(Received September 15, 2014 Accepted December 26, 2015)

Abstract

Background and purpose: Gentamicin, an aminoglycoside antibiotic, is used in treatment of Gram-negative infections. However, its usefulness is restricted by its nephrotoxicity. The present study aimed to evaluate the potential protective effects of mummy and Vit E against gentamicin-induced nephrotoxicity in rats.

Materials and methods: In this experimental study, 36 adult albino Wistar rats were divided into six groups: Group 1 received 1 ml normal saline intra-peritoneal once daily. Group 2 was treated with gentamicin 100mg/kg daily IP and served as experimental group. Group 3 received Vit E 250 mg/kg/day IM and gentamicin 100 mg/kg/day IP. Groups 4, 5 and 6 were treated with gentamicin 100 mg/kg and mummy at daily dosages of 1000, 500 and 250 mg/kg orally, respectively. All groups had daily treatments for 28 days. At the end of treatment, blood samples were taken for measurement of serum creatinine, blood urea nitrogen (BUN), albumin, electrolytes, malondialdehyde (MDA) and ferric reducing antioxidant power (FRAP) using standard methods. Also, right kidneys were removed for histological evaluation.

Results: Mummy at 1000 and 500 mg/kg and Vit E (250 mg/kg) significantly reduced gentamicin-induced increases in BUN, MDA and histological changes. Furthermore, mummy at 1000 mg/kg increased FRAP compared to other concentrations.

Conclusion: Our results suggest that mummy and Vit E therapy improved gentamicin induced nephrotoxicity via inhibition of lipid peroxidation.

Keywords: gentamicin, nephrotoxicity, Vitamin E, malondialdehyde, ferric reducing antioxidant power

J Mazandaran Univ Med Sci 2016; 26(135): 107-118 (Persian).

اثر حفاظتی مومنایی در مسمومیت کلیوی القاء شده با جنتامايسین در موش های صحرایی

هانی بهالو^۱

عبدالرسول نامجو^۲

اسفنديار حيدريان^۳

ابراهيم رحيمي^۴

چکیده

سابقه و هدف: جنتامايسین و آنتی بیوتیک های آمینو گلیکوزیدی برای درمان عفونت های باکتریایی گرم منفی استفاده می شود. با این حال مفید بودن آن به علت سمیت کلیوی محدود شده است. هدف از مطالعه حاضر ارزیابی اثرات حفاظتی مومنایی (Mummy) و ویتامین E در سمیت کلیوی القاء شده با جنتامايسین است.

مواد و روش ها: در این مطالعه تجربی، سی و شش سر موش صحرایی نر بالغ نژاد ویستار به شش گروه تقسیم شدند. گروه اول (گروه شاهد) دریافت کننده ۱ میلی لیتر سرم فیزیولوژی به صورت داخل صفاقی، گروه دوم (گروه تجربی) درمان شده با جنتامايسین با دوز ۱۰۰ میلی گرم/کیلو گرم به صورت داخل صفاقی، گروه سوم: گروه دریافت کننده ویتامین E با دوز ۲۵۰ میلی گرم/کیلو گرم به صورت داخل عضلانی و جنتامايسین با دوز ۱۰۰ میلی گرم/کیلو گرم به صورت داخل صفاقی. گروه های چهارم، پنجم و ششم به ترتیب مومنایی با دوز های ۱۰۰۰، ۵۰۰ و ۲۵۰ میلی گرم/کیلو گرم به صورت خوراکی و جنتامايسین با دوز ۱۰۰ میلی گرم/کیلو گرم. هر گروه روزانه به مدت ۲۸ روز تحت درمان بودند. در پایان دوره درمان بعد از اخذ خون، میزان کراتینین سرم، نیتروژن اوره خون، آلبومین، الکتروولیت ها، مالون دی آلدئید و ظرفیت آنتی اکسیدان پلاسمما با استفاده از روش های استاندارد اندازه گیری شد. هم چنین کلیه راست برای ارزیابی هیستوپاتولوژیک برداشته شد.

یافته ها: مومنایی با دوز ۱۰۰۰ و ۵۰۰ میلی گرم/کیلو گرم و ویتامین E با دوز ۲۵۰ میلی گرم/کیلو گرم به طور معنی داری میزان نیتروژن اوره خون و مالون دی آلدئید را کاهش داده و تغییرات پاتولوژیک ناشی از جنتامايسین را بهبود بخشید. هم چنین مومنایی با دوز ۱۰۰۰ میلی گرم / کیلو گرم باعث افزایش ظرفیت آنتی اکسیدان پلاسمما نسبت به سایر گروه ها شد.

استنتاج: نتایج ما نشان می دهد، مومنایی و ویتامین E آسیب های کلیوی القاء شده با جنتامايسین را از طریق ممانعت از لیپید پراکسیداسیون بهبود بخشیده است.

واژه های کلیدی: جنتامايسین، سمیت کلیوی، ویتامین E، مالون دی آلدئید، ظرفیت آنتی اکسیدان پلاسمما

مقدمه

جنتامايسین یکی از رایج ترین آنتی بیوتیک های آمینو گلیکوزیدی جدا شده از باکتری گرم مثبت میکرونوسپورا پورپورا است که در خاک و آب یافت می شود و بر ارگانیسم های گرم منفی و گرم مثبت

E-mail: ar.namjo72@gmail.com

مولف مسئول: عبدالرسول نامجو - شهرکرد: دانشگاه آزاد اسلامی واحد شهرکرد

۱. دکرای دامپزشکی، دانشکده دامپزشکی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد شهرکرد، شهرکرد، ایران
 ۲. دانشیار، گروه پاتولوژی دامپزشکی، دانشکده دامپزشکی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد شهرکرد، شهرکرد، ایران
 ۳. استاد، مرکز تحقیقات بیوشیمی بایسی، دانشگاه علوم پزشکی شهرکرد، شهرکرد، شهرکرد، ایران
 ۴. استاد، گروه بهداشت و مواد غذایی، دانشکده دامپزشکی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد شهرکرد، شهرکرد، ایران
- تاریخ دریافت: ۱۳۹۴/۶/۲۴ تاریخ ارجاع جهت اصلاحات: ۱۳۹۴/۶/۲۴ تاریخ تصویب: ۱۳۹۴/۱۰/۵

(فل)، و در حلقه پیران دارای یک ریشه متیل و یک زنجیر ۱۶ کربنی می‌باشد^(۱۲). این ویتامین محلول در چربی، فرآیندهای مختلف اکسیداسیون در بدن را به عنوان یک آنتی اکسیدان قدرتمند تنظیم می‌کند، هم چنین مصرف رژیم غذایی حاوی ویتامین E می‌تواند اثر مخرب استرس اکسیداتیو القاء شده ناشی از رادیکال آزاد اکسیژن را خشی کند^(۱۳). مومنایی (Mummy) ماده‌ای قهوه‌ای، سیاه رنگ و نیم جامد است که در نتیجه اکسیده شدن هیدروکربورهای نفتی در شکاف‌ها و شکست‌های طبقات زمین، در مجاورت ذخایر نفتی یافت می‌شوند. مومنایی در ۱۰۰ درجه سانتی گراد ذوب می‌شود و وزن مخصوص آن در حدود ۱/۲ گرم بر سانتی‌متر مکعب است. از جمله ترکیبات مهم آن می‌توان به هیدروکربورهای، اکسیژن، ازت و گوگرد اشاره کرد^(۱۴). مومنایی به دو نوع یکی محلول در چربی و مواد آلی چون الکل و کلروفرم (نوع موضعی) و دیگری محلول در آب (نوع خوراکی) است. تجزیه شیمیایی انجام شده بر روی آن حکایت از حضور یون‌های کلسیم، فسفات، کربنات، منیزیم، ازت و پلی ساکاریدها را دارد. در کتاب قانون در طب حکیم بوعلی سینا اثرات مفید آن در التیام در رفتگی و شکستگی مفاصل، تسکین سر درد، قطع چرک گوش، درمان درد گلو، سرفه، خفقان، سکسکه، مسمومیت و عقرب گریدگی و تقویت معده اشاره شده است^(۱۵، ۱۶). هدف از این مطالعه تجربی، تعیین اثرات حفاظتی مومنایی در دوزهای مختلف و ویتامین E یا آلفا توکوفرول روی سمیت کلیوی القاء شده با جنتامايسین در موش‌های صحرایی نر است.

مواد و روش‌ها

به منظور انجام این مطالعه تجربی مداخله‌ای، از ۳۶ سر موش‌های صحرایی نر سفید بالغ نژاد ویستار استفاده شد. موش‌های صحرایی با میانگین وزنی ۲۷۰ تا ۳۲۰ گرم از مرکز تحقیقاتی انسیتو باستور خریداری شد و

هوایی موثر است^(۱). مسمومیت کلیوی و آسیب‌های شناوری، استفاده کلینیکی از این دارو را محدود می‌کند. در میان چندین آمینوگلیکوزید، درجه سمیت کلیوی به ترتیب شامل: نئومایسین، جنتامايسین و توبرامایسین است^(۲). کارآزمایی بالینی بر روی جنتامايسین نشان داد که حدود ۳۰ درصد بیماران درمان شده با جنتامايسین به مدت ۷ روز، علائم مسمومیت کلیوی را نشان داده‌اند^(۳، ۴). جنتامايسین از طریق تصفیه گلومرولی به داخل لوله‌های ادراری وارد و با فسفولیپیدهای آنیونیک هم‌چون فسفاتیدیل اینوزیتول یا فسفولیپید سرین در غشاء پرزلهای راس توبول‌های نزدیک کلیه متصل شده و از طریق فرآیند پینوسیتوز فعال به درون لیزوژوم سلول‌های لوبلی جذب شده^(۵) و موجب آسیب به غشاء فسفولیپیدی لیزوژوم و اختلال در عملکرد طبیعی کلیه می‌شود^(۶). حیوانات درمان شده با دوزهای درمانی پاین آمینوگلیکوزید، تخریب غشاء فسفولیپیدی لیزوژوم^(۷) و مرگ برنامه‌ریزی شده در سلول‌های لوله‌های نزدیک کلیه را نشان داده‌اند^(۸). سمیت کلیوی القاء شده با جنتامايسین می‌تواند به علت استرس اکسیداتیو کلیوی همراه با کاهش مکانیسم‌های دفاعی آنتی اکسیدان، القاء نکردن لوله‌ای حاد، آسیب گلومرولی، التهاب کلیوی^(۶) و افزایش سطح نیتریک اکسید باشد^(۹). کاهش ادرار، وجود قند و پروتئین در ادرار، کاهش دفع آمونیوم و کاهش درصد فیلتراسیون گلومرولی از عوارض مسمومیت کلیوی ناشی از آمینوگلیکوزیدها است^(۱۰). مصرف جنتامايسین در دوزهای بالا با پرادراری، افزایش نیتروژن اوره خون، کاهش پاکسازی اوره و اختلال در عملکرد کلیه همراه است^(۱۱). ویتامین E (آلfa توکوفرول) با فرمول خام (C₂₉H₅₀O₂) یک ترکیب آلی هتروسیکلیک مشتق از هسته کرومانت (Chromane) است. از اتصال یک حلقه بنزنی و یک حلقه هتروسیکلیک اکسیژن دار به نام پیران، هسته کرومانت حاصل می‌گردد. توکوفرول در حلقه بنزنی دارای سه ریشه متیل و یک عامل هیدروکسیل

گروه چهارم: گروه درمان شده با مومنایی با دوز ۱۰۰۰ میلی گرم به ازای هر کیلو گرم وزن بدن به روش خوراکی بالوله معده و تزریق داخل صفاقی جنتامایسین با دوز ۱۰۰ میلی گرم به ازای هر کیلو گرم وزن بدن به مدت ۲۸ روز تزریق شد.

گروه پنجم: گروه درمان شده با مومنایی با دوز ۵۰۰ میلی گرم به ازای هر کیلو گرم وزن بدن به روش خوراکی بالوله معده و تزریق داخل صفاقی جنتامایسین با دوز ۱۰۰ میلی گرم به ازای هر کیلو گرم وزن بدن به مدت ۲۸ روز تزریق شد.

گروه ششم: گروه درمان شده با مومنایی با دوز ۲۵۰ میلی گرم به ازای هر کیلو گرم وزن بدن به صورت خوراکی بالوله معده و تزریق داخل صفاقی جنتامایسین با دوز ۱۰۰ میلی گرم به ازای هر کیلو گرم وزن بدن به مدت ۲۸ روز تزریق شد.

موسهای صحرایی نر بعد از ۱۲ ساعت از پایان تزریق و خوراندن دارو از دسترسی به غذا دور نگهداشته شدند و توسط ترازوی دیجیتال با دقیقه ۰/۰۱ گرم توزین و توسط ترکیبی از داروهای کتابمین و زایلازین به ترتیب با دوزهای ۱۰۰ و ۱۰ میلی گرم به ازای هر کیلو گرم وزن بدن به صورت تزریق داخل عضلانی بیهوش شدند. سپس خون گیری از قلب تحت بی هوشی به منظور انجام آزمایش‌های آنژیمی صورت گرفت.

به منظور آنالیز پارامترهای بیوشیمیایی بعد از خون گیری به وسیله سرنگ بدون ماده ضد انعقاد، نمونه خونی اخذ شده به وسیله دستگاه سانتریوفوژ H-11N ساخت شرکت KOKUSAN کشور ژاپن به مدت ۱۰ دقیقه در ۳۰۰۰ دور سانتریفیوژ گردید و سرم‌های به دست آمده از نمونه خون جدا شد و تا زمان انجام آزمایش‌های سرمی در دمای ۷۰-درجه سانتی‌گراد نگهداری شدند. سپس به وسیله دستگاه اتوآنالیزور BT-3000 و کیت‌های تشخیص ساخت شرکت پارس آزمون میزان اوره، کراتینین، آلبومین، پروتئین تام و

در مرکز تحقیقات آسیب‌شناسی دانشگاه آزاد اسلامی واحد شهرکرد در دمای ۲۰ درجه سانتی‌گراد، رطوبت ۴۵ درصد و چرخه روشنایی-تاریکی ۱۲ ساعته نگهداری شدند. جهت حصول سازش با شرایط محیط جدید، تمامی آزمایش‌ها پس از گذشت حداقل یک هفته از استقرار حیوان‌ها انجام شد. موسهای صحرایی به صورت آزاد به آب و غذای آماده استاندارد که از شرکت خوراک دام پارس شامل ۲۰ درصد پروتئین، ۵۰ درصد نشاء، ۱۰ درصد سلولز، ۱۵ درصد چربی و ویتامین تهیه شده بود، دسترسی داشتند (۱۷). مومنایی مورد استفاده در این پژوهش از مرغوب ترین نوع آن که عاری از هر نوع مواد زائد و شن بود، خریداری و مورد استفاده قرار گرفت. محلول مومنایی از حل کردن مومنایی در آب مقطر تا حدی که به حالت اشباع در آید (۳/۵) گرم مومنایی در ۱۵ میلی لیتر آب مقطر)، تهیه و به صورت خوراکی بالوله معده در دوزهای ۱۰۰۰، ۵۰۰ و ۲۵۰ میلی گرم به ازای هر کیلو گرم وزن بدن خورانده شد. آمپول‌های جنتامایسین سولفات (۸۰ mg/۲ ml) و ویتامین E (۱۰۰ IU/ml) ساخت شرکت داروگستر تهران به ترتیب در دوزهای ۱۰۰ و ۲۵۰ میلی گرم به ازای هر کیلو گرم وزن بدن به صورت داخل صفاقی و عضلانی تزریق شد.

گروه اول: گروه کنترل که به مدت ۲۸ روز، نرمال سالین ۰/۹ درصد به مقدار ۱ میلی لیتر به روش داخل صفاقی به ازای هر سر موس دریافت کردند.

گروه دوم: گروه درمان شده با جنتامایسین (ساخت شرکت داروگستر، تهران، ایران) با دوز ۱۰۰ میلی گرم به ازای هر کیلو گرم وزن بدن به صورت داخل صفاقی به مدت ۲۸ روز تزریق شد.

گروه سوم: گروه درمان شده با ویتامین E با دوز ۲۵۰ میلی گرم به ازای هر کیلو گرم وزن بدن به روش عضلانی و جنتامایسین با دوز ۱۰۰ میلی گرم به ازای هر کیلو گرم وزن بدن به صورت داخل صفاقی به مدت ۲۸ روز تزریق شد.

۵۳۲ نانومتر می‌کند، اندازه‌گیری شد^(۱۹). ظرفیت آنتی‌اکسیدان سرم نیز با استفاده از ترکیب تری پیریدیل تری آذین TPTZ و با استفاده از اسپکتروفوتومتر در طول موج ۵۹۳ نانومتر تعیین شد^(۲۰). اطلاعات جمع‌آوری شده ابتدا وارد برنامه Excel شد. سپس با استفاده از نرم‌افزار آماری SPSS ورژن ۲۰ با استفاده از آنالیز واریانس یک طرفه (خطای معیار \pm میانگین) محاسبه و در صورت وجود تفاوت معنی‌دار، اختلاف بین گروه‌های تحت مطالعه با استفاده از آزمون توکی بررسی شد.

یافته‌ها

نتایج این مطالعه نشان داد که مقدار نیتروژن اوره خون در گروه دوم (جنتامايسین با دوز ۱۰۰ میلی‌گرم به ازای هر کیلو‌گرم وزن بدن) نسبت به گروه چهارم (مومنای با دوز ۱۰۰ میلی‌گرم به ازای هر کیلو‌گرم وزن بدن و جنتامايسین با دوز ۱۰۰ میلی‌گرم به ازای هر کیلو‌گرم وزن بدن) دارای افزایش معنی‌دار بود ($p < 0.01$). اما اختلاف معنی‌داری در پارامترهای بیوشیمیایی بین گروه‌های مختلف مشاهده نشد ($p > 0.05$) (جدوال شماره ۱ و ۲).

میانگین نسبت وزن کلیه‌ها به وزن بدن بر حسب درصد در گروه کنترل نسبت به گروه دوم ($p < 0.025$)، نسبت به گروه چهارم ($p < 0.008$) و نسبت به گروه پنجم ($p < 0.001$) دارای کاهش معنی‌داری بود (جدول شماره ۱). میزان مالون دی آلدئید سرم موش‌های صحرایی گروه دوم (جنتامايسین با دوز ۱۰۰ میلی‌گرم

غلظت الکتروولیت‌های کلسیم، فسفر، سدیم، پتاسیم و منیزیم سرم مورد اندازه‌گیری قرار گرفت. هم‌چنین کلیه راست و چپ به صورت جداگانه از محوطه شکمی خارج شده و پس از توزین نسبت میانگین وزن هر دو کلیه به وزن بدن بر حسب درصد محاسبه شد. جهت مطالعه تغییرات آسیب شناسی بافت کلیه، بالاصله بعد از خونگیری، کلیه را با تیغ جراحی به صورت طولی به دو نیمه تقسیم و به منظور ثبیت، درون فرمالین بافر ۱۰ درصد قرار گرفت و مطابق روش‌های معمول بافت شناسی، بلوک‌های پارافینی تهیه و با میکروتوم مدل ۳۱۵ Shandon citadel ضخامت ۵ میکرون تهیه گردید و با روش رایج هماتوکسیلین و اثوزین رنگ آمیزی و مورد مطالعه میکروسکوپ نوری قرار گرفتند^(۱۷).

تعیین ظرفیت آنتی‌اکسیدانی مومنای با روش DPPH اثر آنتی‌اکسیدانی مومنای با استفاده از روش اندازه‌گیری کاهش ظرفیت رادیکالی به کمک روش DPPH، فعالیت خشی کنندگی رادیکال ۲ و -۲Dی فیل-۱-پیکریل هیدرازیل مورد ارزیابی قرار گرفت^(۱۸).

اندازه‌گیری غاظت مالون دی آلدئید و ظرفیت آنتی‌اکسیدانی پلاسمای میزان مالون دی آلدئید (MDA) سرم با استفاده از روش کالریمتری واکنش اسید تیوباریتورویک با مالون دی آلدئید که ایجاد ترکیب رنگی با جذب نوری در

جدول شماره ۱: مقایسه مقدار نیتروژن اوره خون، کراتینین سرم، آلبومین، پروتئین تام و نسبت درصد وزن کلیه‌ها به وزن بدن در موش‌های صحرایی نر تحت مطالعه

نسبت درصد وزن کلیه‌ها به وزن بدن	پروتئین تام (g/dl)	آلبومن (g/dl)	کراتینین سرم (mg/dl)	نیتروژن اوره خون (mg/dl)	پارامترهای بیوشیمیایی		گروه‌ها
					گروه ۱	گروه ۲	
۰/۶۵۵ ± ۰/۰۳۵a	۷/۸۷ ± ۰/۸۱a	۲/۴۶ ± ۰/۱۵۱a	۰/۶۸ ± ۰/۰۸a	۳۱/۲ ± ۲/۶۳ab	۱	۲	گروه ۱
۰/۸۷۲ ± ۰/۱۳۰b	۷/۳۰ ± ۰/۴۷a	۳/۲۸۳ ± ۰/۱۴۷a	۰/۶۸ ± ۰/۰۷a	۲۸/۵۰ ± ۰/۱۴b	۱	۲	گروه ۲
۰/۶۱۶ ± ۰/۰۴۱a	۶/۹۱۶ ± ۰/۷۴۱a	۲/۴۶ ± ۰/۰۳۷a	۰/۷۵ ± ۰/۱۵۱a	۳۴/۵۰ ± ۶/۳۷ab	۱	۳	گروه ۳
۰/۰۸۸ ± ۰/۰۴b	۷/۳۵ ± ۰/۱۵۱a	۳/۳۸ ± ۰/۲۱۳a	۰/۷۰ ± ۰/۱۰۹a	۴۶/۴۳ ± ۰/۰۴a	۱	۴	گروه ۴
۱/۰۶ ± ۰/۰۷۲c	۶/۹۴۰ ± ۰/۴۶۱a	۳/۴۴ ± ۰/۲۱۹a	۰/۷۲ ± ۰/۰۸۳a	۳۰/۸۰ ± ۲/۰۳ab	۱	۵	گروه ۵
۰/۸۳۵ ± ۰/۰۵۴b	۶/۷۶۰ ± ۰/۹۲۸a	۳/۴۰ ± ۰/۳۶۷a	۰/۶۸ ± ۰/۰۴۷a	۳۱ ± ۶/۰۷ab	۱	۶	گروه ۶

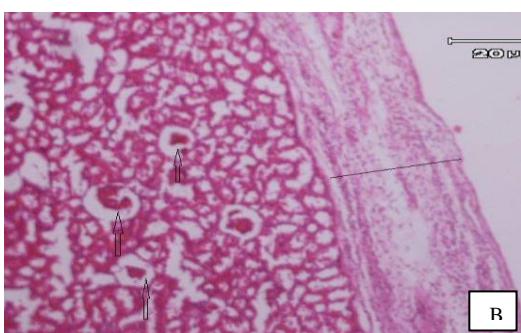
گروه اول: کنترل، گروه دوم: جنتامايسین (۱۰۰ mg/kg)، گروه سوم: ویتامین E (۱۰۰ mg/kg)، گروه چهارم: مومنای (۱۰۰ mg/kg) و جنتامايسین (۱۰۰ mg/kg)، گروه پنجم: مومنای (۵۰۰ mg/kg) و جنتامايسین (۱۰۰ mg/kg)، گروه ششم: مومنای (۱۰۰ mg/kg) و جنتامايسین (۱۰۰ mg/kg). حروف غیر مشابه a, b, c در هر ستون نشان دهنده اختلاف آماری معنی دار است ($p < 0.05$). داده‌ها به صورت خطای معیار \pm میانگین و تعداد موش صحرایی در هر گروه شش سر می‌باشد.

جدول شماره ۲: مقایسه میزان کلسیم، فسفر، سدیم، پتاسیم و منزیم سرم در موش های صحرایی تحت مطالعه

گروه ها	پارامترهای بیوشیمیابی	کلسیم mg/dl	فسفر mg/dl	سدیم (meq/L)	پتاسیم (meq/L)	منزیم mg/dl
۱	۸/۹۸±۰/۰۴۴ a	۴/۲۶±۰/۱۵۱ a	۱۴۸±۶/۱۶۳ a	۴/۹۴±۰/۱۱۴ a	۲/۳۴±۰/۱۶۷ a	۲/۳۴±۰/۱۶۷ a
۲	۸/۹۳±۰/۲۹۴ a	۴/۰۸۳±۰/۲۲۲ a	۱۴۵/۰۷±۰/۰۷ a	۴/۹۰±۰/۲۶۸ a	۲/۵۱۶±۰/۰۵۵ a	۲/۵۱۶±۰/۰۵۵ a
۳	۷/۲۱۶±۰/۱۱۶ a	۳/۹۱±۰/۰۴۶ a	۱۴۳/۰۳±۰/۰۷ a	۴/۸۰۰±۰/۲۵۲ a	۲/۶۸۳±۰/۰۸۶ a	۲/۶۸۳±۰/۰۸۶ a
۴	۸/۰۵۳±۰/۰۵۰ a	۴/۰۴۳±۰/۰۶ a	۱۴۶/۰۳±۰/۰۴ a	۴/۹۰۵±۰/۱۱۲ a	۲/۷۵۰±۰/۰۲۸ a	۲/۷۵۰±۰/۰۲۸ a
۵	۸/۸۶±۰/۰۳۶ a	۴/۲۶۰±۰/۰۴۷ a	۱۴۴/۰۲±۰/۰۴ a	۴/۹۶۰±۰/۰۳۵ a	۲/۳۶۰±۰/۰۳۵ a	۲/۳۶۰±۰/۰۳۵ a
۶	۸/۷۶±۰/۰۲۰ a	۴/۲۶۰±۰/۰۲۶ a	۱۴۲/۰۰±۰/۰۴ a	۴/۹۶±۰/۰۲۸ a	۲/۷۶۰±۰/۰۱۸ a	۲/۷۶۰±۰/۰۱۸ a

گروه اول: کنترل، گروه دوم: جنتامایسین (۱۰۰ mg/kg) و جنتامایسین (۲۵۰ mg/kg)، گروه سوم: ویتمین E (۱۰۰ mg/kg) و جنتامایسین (۱۰۰ mg/kg)، گروه چهارم: مومنایی (۱۰۰ mg/kg) و جنتامایسین (۲۵۰ mg/kg)، گروه ششم: مومنایی (۵۰۰ mg/kg) و جنتامایسین (۱۰۰ mg/kg). حروف مشابه a در هر ستون نشان دهنده عدم اختلاف آماری معنی دار است ($p < 0.05$). داده ها به صورت خطای معیار تعمیگین و تعداد موش صحرایی در هر گروه شش سراست.

ادراری اطراف گلومرول، کست های پر و تئین داخل توپول های کلیه و آتروفی و چروکیدگی گلومرول های کلیه را نشان داد (تصویر شماره ۱).

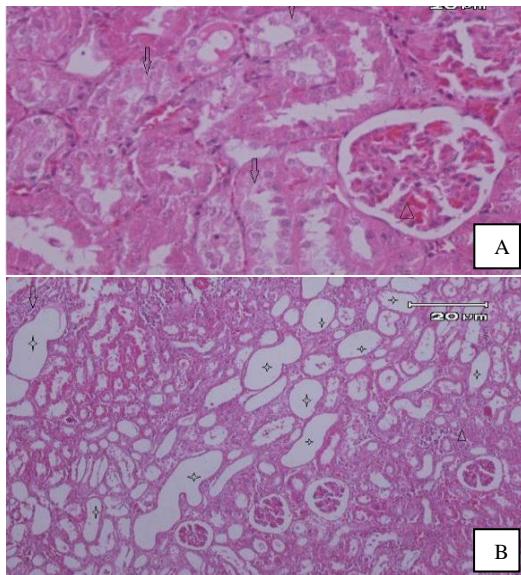


تصویر شماره ۱: تصویر A: بافت کلیه گروه دو (جنتامایسین با دوز ۱۰۰ میلی گرم به ازای هر کیلو گرم وزن بدن). حضور بافت فیروز و سلول های آمامسی تک هسته ای بین توپول های کلیه (غیریت یعنی این میکروگرم وزن بدن) و آتروفی کلافه گلومرولی و افزایش فضای ادراری مازمن (پیکان) و تخریب ساختار توپول های کلیه و حضور مایع ادم (ستاره). تصویر B: بافت کلیه گروه دو (جنتامایسین با دوز ۱۰۰ میلی گرم به ازای هر کیلو گرم وزن بدن). افزایش ضخامت کپسول کلیه و حضور سلول های آمامسی تک هسته ای و مایع ادم در ناحیه کپسول کلیه (خط تیره) آتروفی کلافه گلومرولی و افزایش فضای ادراری (پیکان). (H&E $\times 100$).

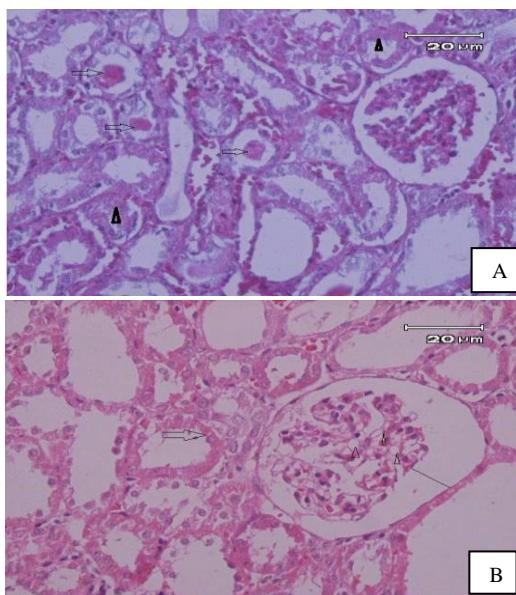
به ازای هر کیلو گرم وزن بدن) در مقایسه با سایر گروه ها دارای افزایش معنی دار بود ($p < 0.001$). مقدار ظرفیت آنتی اکسیدانی پلاسمای (FRAP) در سرم گروه چهارم (مومنایی با دوز ۱۰۰۰ میلی گرم به ازای هر کیلو گرم وزن بدن و جنتامایسین با دوز ۱۰۰ میلی گرم به ازای هر کیلو گرم وزن بدن) نسبت به سایر گروه های تحت مطالعه افزایش معنی داری را نشان داد ($p < 0.001$).

نتایج حاصل از آزمون آنتی اکسیدانی مومنایی فعالیت بازدارندگی مومنایی با استفاده از آزمون مهار رادیکال های DPPH به صورت IC50 (غلظتی از ترکیب است که باعث ۵۰ درصد بازدارندگی در ظرفیت رادیکالی می شود)، مقدار ۱۴۸/۰۲ میکرو گرم بر میلی لیتر تعیین شد، که نشان از فعالیت آنتی اکسیدانی بسیار ضعیف این ماده است.

یافته های هیستوپاتولوژیک
یافته های هیستوپاتولوژیک کلیه موش های صحرایی گروه کنترل (نرمال سالین) ساختارهای گلومرولی و توپول های خمیده مجاور و دور طبیعی را نشان داد. هم چنین لوله های خمیده نزدیک از سلول های مکعبی با زائد مساوکی و لوله های خمیده دور از سلول های مکعبی مشخص تشکیل شده بود. موش های صحرایی درمان شده با جنتامایسین نکروز توپول های کلیه، تراویش سلول های آمامسی اطراف توپول ها، اتساع توپول های کلیه و فضای

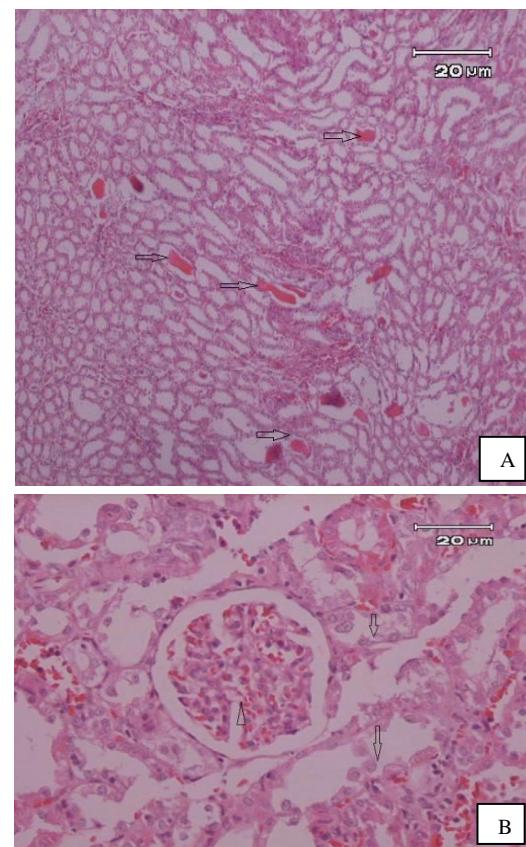


تصویر شماره ۳: تصویر A: کلیه گروه ششم (مومنایی ۲۵۰ mg/kg و جنتامایسین ۱۰۰ mg/kg) پرخونی خفیف گلومرول (پیکان) و دژنراسیون توبول های کلیه (پیکان). (H&E × 400). تصویر B: کلیه گروه پنجم (مومنایی ۵۰۰ mg/kg و جنتامایسین ۱۰۰ mg/kg) اتساع توبول های کلیه (ستاره) و نفوذ سلول های آماسی بین توبول های کلیه (پیکان) و نکروز توبول های کلیه (سر پیکان). (H&E × 100).



تصویر شماره ۴: تصویر A: کلیه گروه پنجم (مومنایی ۵۰۰ mg/kg و جنتامایسین ۱۰۰ mg/kg) نکروز توبول های کلیه (سر پیکان تیره) و کست های پروتئینی داخل توبول های کلیه (پیکان روشن). تصویر B: کلیه گروه چهارم (مومنایی ۱۰۰۰ mg/kg و جنتامایسین ۱۰۰ mg/kg) نکروز توبول های کلیه (پیکان) و اکتوئل داخل سلول های مزانشیال کلافه گلومرولی (سر پیکان) و اتساع فضای گلومرولی (خط ممتد). (H&E × 400).

هم چنین موش های صحرابی تحت درمان با مومنایی با دوز ۲۵۰ میلی گرم به ازای هر کیلو گرم وزن بدن و جنتامایسین با دوز ۱۰۰ میلی گرم به ازای هر کیلو گرم وزن بدن تغییرات دژنراسیون و پرخونی خفیف گلومرولی را نشان دادند (تصویر شماره ۲). هم چنین کلیه موش های صحرابی تحت درمان با مومنایی با دوز های ۵۰۰ و ۱۰۰۰ میلی گرم به ازای هر کیلو گرم وزن بدن و جنتامایسین با دوز ۱۰۰ میلی گرم به ازای هر کیلو گرم وزن بدن دژنراسیون و نکروز توبول های کلیه خفیف و پراکنده بود (تصویر شماره ۳ و ۴).



تصویر شماره ۲: تصویر A: کلیه گروه سوم (ویتامین E ۲۵۰ mg/kg و جنتامایسین ۱۰۰ mg/kg) کست های پروتئین داخل توبول های کلیه (پیکان). تصویر B: کلیه گروه سوم (ویتامین E ۲۵۰ mg/kg و جنتامایسین ۱۰۰ mg/kg) پرخونی خفیف گلومرول (سر پیکان) و دژنراسیون و جدا شدن سلول های توبول های کلیه از غشاء (پیکان). (H&E × 400).

بحث

گزارش شده که جنتامايسین سبب تغییر ترکیب لپیدی غشاهاي سلولی در کلیه می شود(۲۹،۳۰). ثابت شده این تغیيرات توسط فعالیت پراکسیداسیون لپیدی رادیکال های آزاد میانجیگری می گردد(۳۰). مطالعات نشان داده، حیواناتی که تحت درمان با جنتامايسین قرار می گیرند، مقدار غلظت مالون دی آلدئید پلاسمایی به عنوان شاخص پراکسیداسیون لپیدی افزایش می یابد(۳۰)، که با نتایج مطالعه حاضر مطابقت دارد. تجزیه شمایی انجام گرفته بر روی مومنایی حکایت از حضور یون های کلسیم، فسفات، کربنات، منزیم، ازت و پلی ساکاریدها دارد(۱۶). در هیچ یک از منابع مطالعه شده، اشاره ای به اثرات درمانی مومنایی در مسمومیت کلیوی القاء شده با جنتامايسین نشده است. نتایج آزمون تعیین خاصیت آنتی اکسیدانی مومنایی نشان داد که مومنایی خاصیت مهارکنندگی ضعیف رادیکال آزاد DPPH را دارد و استفاده از مومنایی در موش های صحرایی القاء شده به مسمومیت کلیوی، باعث کاهش سطح مالون دی آلدئید و بهبود آسیب بافتی القاء شده با جنتامايسین گردید. یافته های بررسی های میکروسکوپیک نشان داد مواجه با جنتامايسین موجب تغیيرات آسیب شناسی در ساختار لوله ها، گلومرول و بافت بینایی کلیه می شود، که این تغیيرات شامل دژنراسیون و نکروز سلول های لوله های پروکسیمال کلیه، اتساع لوله ها، تشکیل کست های پروتئینی در داخل مجرای توبول ها، پرخونی گلومرول ها، آتروفی گلومرول ها و نفوذ سلول های آمامی تک هسته ای در بافت بینایی (تصویر شماره ۱) می باشد که تاییدی بر یافته های مطالعات قبلی است(۳۱-۳۳)، که به دنبال افزایش رادیکال های آزاد، آنزیم های لیزو زومی فعال شده منجر به آسیب سلولی و نکروز توبولی می شوند(۲۷). در مطالعه حاضر جنتامايسین سبب نکروز شدید در لوله های خمیده نزدیک شد و و مصرف مومنایی با دوز ۱۰۰۰، ۵۰۰ و ۲۵۰ میلی گرم به ازای هر کیلو گرم میزان آسیب های بافتی ناشی از جنتامايسین را تا حد زیادی کاهش داده است (تصاویر شماره ۳ و ۴).

کلیه ها یکی از مهم ترین اهداف مواد سمی با منشاء خارجی هستند. ظرفیت کلیه برای استخراج و تغليظ مواد سمی و ورود ۲۰ درصد از خون برون ده قلبی به آن موجب افزایش فشار بر روی کلیه و عوارض بعدی می شود(۱۹). بررسی ها نشان می دهند که سطوح سرمی کراتینین و اوره در مدل مسمومیت کلیوی القاء شده با جنتامايسین در جنس نر به مراتب بیشتر از جنس ماده است(۲۱). بنابراین در این مطالعه از موش های صحرایی جنس نر استفاده شد. مهم ترین مکانیسم بیماری سمیت کلیوی ناشی از جنتامايسین استرس اکسیداتیو(۲۰) و مهم ترین واسطه مسمومیت کلیه با آمینو گلیکوزیدها تولید گونه های فعال اکسیژن(۲۲)، افزایش پراکسید هیدروژن، متabolیت های فعال اکسیژن، و پراکسیداسیون چربی ها می باشد(۲۳). افزایش سطح گونه های فعال اکسیژن به دنبال مصرف جنتامايسین باعث سمیت سلولی و افزایش رادیکال آزاد مشتق از نیتروژن و اکسیژن و کاهش فعالیت کاتالاز، گلوتاتیون و غیر فعال شدن آنتی اکسیدان ها در کورتکس کلیه می شوند(۲۴). هم چنین، جنتامايسین به عنوان یک شلاته کننده آهن، با تشکیل کمپلکس آهن - جنتامايسین به عنوان یک کاتالیست قوی در تولید رادیکال عمل می کند(۲۵). در مطالعه حاضر مصرف جنتامايسین با دوز ۱۰۰ میلی گرم به ازای هر کیلو گرم وزن بدن به طور معنی داری باعث افزایش سطح نیتروژن اوره خون در مقایسه با گروه مومنایی با دوز ۱۰۰۰ میلی گرم به ازای هر کیلو گرم وزن بدن و جنتامايسین با دوز ۱۰۰ میلی گرم به ازای هر کیلو گرم وزن بدن شد که این افزایش به دلیل مسمومیت کلیوی القاء شده با جنتامايسین که موجب ناتوانی کلیه ها در دفع مواد زائد روزانه هم چون اوره، اسید اوریک و کراتینین ادرار می شود(۲۶). بر اساس بسیاری از مطالعات، جنتامايسین با آسیب به عملکرد گلومرول ها سبب افزایش غلظت شاخص های بیوشیمیایی عملکرد کلیه از جمله نیتروژن اوره خون در سرم می گردد(۲۷،۲۸).

دوز ۲۵۰، ۵۰۰ و ۱۰۰۰ میلی گرم به ازای هر کیلو گرم قرار گرفته بودند، ارتضاح لنفوسيتی در مقایسه با گروه جنتامايسین کاهش یافته بود. این نتایج احتمال دخالت مومنایی و ویتامین E در انسداد روند التهاب سلولی که به دنبال مصرف جنتامايسین شروع می‌گردد، را نشان می‌دهد. مطالعات Fukuda و همکاران (۱۹۹۲) نشان داد که مصرف جنتامايسین در موش‌های صحرایی باعث ممانعت انتخابی از ATPase – Na, K (+) در سلول‌های توبول‌های پروکسیمال کلیه و به دنبال آن تغییرات الکترولیتی می‌شود^(۳۳). تحقیقات Fukuda نشان داد که مصرف مکمل‌های کلسیم به مقدار ۴ درصد در جیره باعث مهار کاهش فعالیت ATPase – Na, K (+) می‌شود و از آسیب‌های توبول‌های کلیه تا حدی ممانعت به عمل می‌آورد. همچنین مطالعات Yang (۱۹۹۴) نشان داد که جنتامايسین با افزایش آبیون‌های سوپراکسید و تولید رادیکال‌های هیدروکسیل در میتوکندری کورتکس کلیه^(۳۴) و اختلال در زنجیره تنفسی میتوکندری^(۳۵) باعث سرکوب فعالیت آنتی‌اکسیدانی کاتالاز و سوپراکسید دیسموتاز می‌شود^(۳۶). شاید بتوان اثرات سودمند مومنایی را به مهار خفیف زنجیره تنفسی میتوکندری و فسفوریلاسیون اکسیداتیو نسبت داد که این فرضیه نیاز به مطالعات بیشتری دارد.

در پایان می‌توان نتیجه گیری کرد که مصرف طولانی مدت جنتامايسین با دوز ۱۰۰ میلی گرم به ازای هر کیلو گرم وزن بدن باعث نکروز شدید در لوله‌های کلیه موش‌های صحرایی شده، بنابراین استفاده از آمینوگلیکوزیدها در افراد با وضعیت کلیوی نرمال باید

تحقیقات نشان داده مصرف توام مواد آنتی‌اکسیدان با جنتامايسین توانسته است آسیب‌های بافتی ناشی از جنتامايسین، در کلیه‌ها را تا حدودی کاهش دهد^(۳۱). نتایج مطالعه حاضر نشان داد که تزریق آلفا توکوفرول در موش‌های صحرایی القاء شده با سمیت کلیوی موجب کاهش مالون دی‌آلدئید در مقایسه با گروه سمیت کلیوی القاء شده با جنتامايسین می‌گردد (جدول شماره ۳) و مصرف آلفا توکوفرول توانسته است مالون دی‌آلدئید که نمادی از لیپید پراکسیداسیون ناشی از استرس اکسیداتیو القاء شده توسط رادیکال‌های آزاد تولید شده توسط جنتامايسین است را کاهش دهد، که با مطالعات درخشانفر و همکاران مطابقت دارد^(۳۱).

در مطالعه حاضر با توجه به یافته‌های هیستوپاتولوژیک و تغییرات بیوشیمیایی سرم به نظر می‌رسد مصرف خوراکی مومنایی با دوز ۱۰۰۰ میلی گرم به ازای هر کیلو گرم قبل از تزریق جنتامايسین می‌تواند تا حد بسیار زیادی از سمیت کلیوی القاء شده با جنتامايسین بکاهد. کاهش مالون دی‌آلدئید و افزایش ظرفیت آنتی‌اکسیدانی پلاسما در گروه چهارم به دنبال کاهش مسمومیت کلیوی ناشی از جنتامايسین اتفاق افتاده است (جدول شماره ۳)، که این اثر محافظت‌کننده‌گی علاوه بر خاصیت ضعیف آنتی‌اکسیدان مومنایی ممکن است به دلیل حضور یون‌های کلسیم، منیزیم و فسفات باشد که به صورت غیر مستقیم از تخریب آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان جلوگیری نموده‌اند. در این مطالعه موش‌های صحرایی نر که در گروه تحت درمان با ویتامین E و مومنایی با

جدول شماره ۳: مقایسه مقدار مالون دی‌آلدئید و ظرفیت آنتی‌اکسیدان سرم در موش‌های صحرایی تحت مطالعه

گروه‌ها	گروه یک	گروه دوم	گروه سوم	گروه چهارم	گروه پنجم	گروه ششم	گروه ششم
آزمون استرس اکسیداتیو	۱۹/۳۲±۴۵۹a	۴۱/۸۴۳±۱/۱۲۵d	۲۲/۱۱۴±۱/۴۱c	۲۳/۲۴۲±۰/۵۶۳b	۲۶/۵۳۷±۰/۵۴۱b	۴۰/۹۰۵±۰/۵۲۰c	
مالون دی‌آلدئید (میکرومولار)	۴۸۸/۷۵۰±۶/۵۸۷a	۵۰/۲/۶۷۷±۱۴/۱۹۳a	۴۸۹/۲±۵/۶۷۸a	۶۰/۲±۶/۱۴۲b	۵۱/۰±۷/۷۵۹a	۴۹۳/۷۵۰±۴/۶۷۸a	

گروه اول: کنترل، گروه دوم: جنتامايسین (۱۰۰ mg/kg)، گروه سوم: ویتامین E (۱۰۰ mg/kg) و جنتامايسین (۲۵۰ mg/kg)، گروه چهارم: مومنایی (۱۰۰ mg/kg) و جنتامايسین (۵۰۰ mg/kg)، گروه پنجم: مومنایی (۱۰۰ mg/kg) و جنتامايسین (۲۵۰ mg/kg) و جنتامايسین (۱۰۰ mg/kg). حروف غیر متشابه a, b, c, d در هر ردیف نشان دهنده اختلاف آماری معنی دار است ($P < 0.01$). داده‌ها به صورت خطای معیار تئیانگین و عدد موش صحرایی در هر گروه شش سراست

و علمی جهت روشن شدن مکانیسم و اثرات واقعی درمان با مومنایی مورد نیاز است.

سپاسگزاری

نویسنده‌گان این مقاله مراتب سپاس خود را نسبت به همکاران مرکز تحقیقات بیوشیمی بالینی به ویژه آقای مهندس مصطفی غلامی ارجنکی و مهندس محسن یزدانپرست ابراز می‌دارند.

از دوزهای پایین و مدت زمان محدود همراه با مصرف آنتی‌اکسیدان صورت گیرد. نتایج ما پیشنهاد می‌کند که مومنایی در دوزهای ۱۰۰۰ و ۵۰۰ میلی‌گرم به ازای هر کیلوگرم وزن بدن اثرات سودمندی در موش‌های صحرایی مبتلا به مسمومیت کلیوی القاء شده با جنتامایسین داشته و وضعیت پراکسیداسون غشاء چربی را ۳۰ روز بعد از مصرف مومنایی بهبود بخشدیده است. با این وجود مطالعات بالینی

References

- Hur E, Garip A, Camyar A, Ilgun S, Ozisik M, Tuna S, et al. The effects of vitamin D on gentamicin-induced acute kidney injury in experimental rat model. *Int J Endocrinol* 2013; Article ID 313528 , 7 pages.
- Kore KJ, Shete RV, Kale BN, Borade AS. Protective role of hydroalcoholic extract of *Ficus carica* in gentamicin induced nephrotoxicity in rats. *Int J Pharm & Life Sci (IJPLS)* 2011; 2(8): 978-982.
- Ali BH, Al Zaabi M, Blunden G, Nemmar A. Experimental gentamicin nephrotoxicity and agents that modify it: a mini-review of recent research. *Basic Clin Pharmacol Toxicol* 2011; 109(4): 225-232.
- Chambers HF. The amino glycosides. In: Hardman J G, Limbird LE. Goodman and Gilman's the Pharmacological basis of therapeutics. 10th ed. Newyork: McGraw-Hill Book Company Inc; 2001. p. 1219-1231.
- Servais H, Ortiz A, Devuyst O, Denamur S, Tulkens PM, Mingeot-Leclercq MP. Renal cell apoptosis induced by nephrotoxic drugs: cellular and molecular mechanisms and potential approaches to modulation. *Apoptosis* 2008; 13(1): 11-32.
- Sayarifard A, Javadilarjani F, Mousavimovahhed SM, Moghtaderi M,
- Javadilarjani F. Amikacin-induced Nephrotoxicity in a Child with Idiopathic Nephrotic Syndrome in Iran: A Case Report. *J Ped Nephrology* 2015; 3(1): 31-34.
- Anderson N, Borlak J. Drug-induced phospholipidosis. *FEBS Lett* 2006; 580(23): 5533-5540.
- El Mouedden M, Laurent G, Mingeot-Leclercq MP, Taper HS, Cumps J, Tulkens PM. Apoptosis in renal proximal tubules of rats treated with low doses of aminoglycosides. *Antimicrob Agents Chemother* 2000; 44(3): 665-75.
- Abdel-latif RG, Morsy MA, El-Moselhy MA, Khalifa MA. Sildenafil protects against nitric oxide deficiency-related nephrotoxicity in cyclosporine A treated rats. *Eur J Pharmacol* 2013; 705(1-3): 126-134.
- El Badwi SMA, Bakhiet AO, Abdel Gadir EH. Haemato biochemical of aqueous extract of *khaya senegalensis* stem bark on gentamicin induced nephrotoxicity in wistar rats. *J Biol Sci* 2012; 12(6): 361-366.
- Rahman MH, Hossain MZ, Rahman MA, Khan MI. Effect of captopril on gentamicin induced nephrotoxicity in rats. *J Dhaka Med Coll* 2009; 18(1): 3-7.

12. Shahbazi P, Maleknia N. General Biochemistry. Vol 2. 27th ed. Tehran: University of Tehran press; 2008. p. 80-83.
13. Wahba HMA, Thanaa EAA. Protective effect of flaxseed oil and vitamin E on potassium Bromate- induced oxidative stress in male rats. *Int J Curr Microbiol App Sci* 2013; 2(9): 299-309.
14. Moein M. Farhang-e Farsi-ye *Moein*. Vol 4. 25th ed. 2008. p. 4451-52 (Persian).
15. Rezvanipour M, Pourzadehhosseini F, Malekpour R, Zarabi A. The Effect of Mummy on Some Indices of Wound Healing in Mice. *J Kerman Univ Med Sciences* 2007; 14(4): 267-77 (Persian).
16. Allah Tavakoli M, Khaksari Haddad M, Assar Sh. Comparison of topical application of Mummify and Phenytoin cream on skin wound healing in rat. *J Babol Univ Med Sci* 2003; 5(2): 7-13 (Persian).
17. Namjoo A, Heidarian E, Rafieian-Kopaei M, Jafarian-Dehkordi M. Effect of chronic oral administration of garlic aqueous extract on tissue changes, some blood and enzymatical parameters in male rats. *J Shahrekord Univ Med Sci* 2013; 15(1): 103-113 (Persian).
18. Molyneux P. The use of the stable free radical diphenylpicrylhydrazyl (DPPH) for estimating antioxidant activity. *Songklanakarin J Sci Technol* 2004; 26(2): 211-219.
19. Ohkawa H, Ohishi N, Yagi K. Assay for lipid peroxides in animal tissues by thiobarbituric acid reaction. *Analytical Biochemistry* 1979; 95(2): 351-358.
20. Priyamvada S, Priyadarshini M, Arivarasu NA, Farooq N, Khan S, Khan SA, et al. Studies on the protective effect of dietary fish oil on gentamicin-induced nephrotoxicity and oxidative damage in rat kidney. *Prostaglandins Leukot Essent Fatty Acids*, 2008; 78(6): 369-381.
21. Ali Bh, Ben Ismail Th, Basheer AA. Sex difference in the susceptibility of rats to gentamicin nephrotoxicity: Influence of gonadectomy and hormonal replacement therapy. *Indian J Pharmacol* 2001; 33(5): 369-373.
22. Morsy MA, Ibrahim SA, Amin EF, Kamel MY, Rifaai RA, Hassan MK. Sildenafil ameliorates gentamicin-induced nephrotoxicity in rats: role of iNOS and eNOS. *J Toxicol* 2014; 2014: 489382.
23. Alarifi S, Al-Doaiss A, Alkahtani S, Alkahtani S, Al-farraj SA, Al-Eissa MS, et al. Blood chemical changes and renal histological alterations induced by gentamicin in rats. *Saudi Journal of Biological Sciences* 2012; 19(1): 103-110.
24. Polat A, Parlakpinar H, Tasdemir S, Colak C, Vardi N, Ucar M, et al. Protective role of aminoguanidine on gentamicin-induced acute renal failure in rats. *Acta Histochem* 2006; 108(5): 365-371.
25. Khan SA, Priyamvada S, Farooq N, Khan S, Khan MW, Yusufi ANK. Protective effect of green tea extract on gentamicin-induced nephrotoxicity and oxidative damage in rat kidney. *Pharmacol Res* 2009; 59(4): 254-262.
26. Muthuraman A, Singla SK, Rana A, Singh A, Sood S. Reno protective role of flunarizine (mitochondrial permeability transition pore inactivator) against gentamicin induced nephrotoxicity in rats. *Yakugaku Zasshi* 2011; 131(3):437-43.
27. Abdel-Rahim IT, Abdel-GHany AA, Mohamed G. Protective Effect of Quercetin against Gentamicin- Induced Nephrotoxicityin. *Biol Pharm Bull* 2009; 32(1): 61-67.

-
28. Ajami M, Eghtesadi S, Pazoki-Toroudi H, Habibey R, Ebrahimi SA. Effect of crocus sativus on gentamicin induced nephrotoxicity. *Biol Res* 2010; 43(1): 83-90.
 29. Abdel-Gayoum AA, Bashir AA, el-Fakhri MM. Effects of fish oil supplementation on gentamicin-induced nephrotoxicity in rat. *Hum Exp Toxicol* 1995; 14(11): 884-888.
 30. Silan C, Uzun O, Comunoğlu NU, Gokçen S, Bedirhan S, Cengiz M. Gentamicin induced nephrotoxicity in rats ameliorated and healing effects of reveratrol. *Biol Pharm Bull* 2007; 30(1): 79-83.
 31. Derakhshanfar A, Bidadkosh A, Hashempour Sadeghian M. L-methionine attenuates gentamicin nephrotoxicity in male Wistar rat, pathological and biochemical findings. *Iranian Journal of Veterinary Research Shiraz University* 2009; 10(4): 323-328 (Persian).
 32. Karahan I, Atessahin A, Yilmaz S, Cerbisat AO, Sakin F. Protective effect of lycopene in induced oxidative stress and nephrotoxicity in rats. *Toxicology* 2005; 215(3): 198-204.
 33. Fukuda Y, Eklof AC, Malmborg AS, Aperia A. Calcium supplementation and thyroid hormone protect against gentamicin-induced inhibition of proximal tubular Na⁺, K(+)-ATPase activity and other renal functional changes. *Acta Physiol Scand* 1992; 145(2): 93-98.
 34. Du X, Yang CL. Mechanism of gentamicin nephrotoxicity in rats and the protective effect of zinc-induced metallothionein synthesis. *Nephrol Dial Transplant* 1994; 9(Suppl 4): 135-140.
 35. Zorov DB. Amelioration of aminoglycoside nephrotoxicity requires protection of renal mitochondria. *Kidney Int*, 2010; 77(10): 841-3.