

مقایسه تأثیر عصاره گیاه سیاهدانه و جنتامايسین در درمان عفونت ادراری ناشی از اشريشياکلي و اثرات کلیوی آنها در خرگوش

سید مرتضی صدری^۱
عبدالرسول نامجو^۱
محمود رفیعیان^۲
کوروش اشرفی^۳
نجمه شاهین فرد^۱
رویا انصاری سامانی^۱
فاطمه موسوی اضماره^۱

چکیده

سابقه و هدف: افزایش روز افزون مقاومت آنتی بیوتیک ها و عوارض جانبی آنها توجه به داروهای گیاهی و مواد ضد میکروبی طبیعی را برای مقابله با عفونت ها و یا مهار عوارض جانبی داروهای سنتیک بیشتر نموده است. در این پژوهه ضمن بررسی اثرات ضد میکروبی عصاره گیاه سیاهدانه، عوارض مسمومیت کلیوی جنتامايسین، تأثیر سیاهدانه بر مسمومیت کلیوی ناشی از جنتامايسین و همچنین اثرات مصرف توأم جنتامايسین و سیاهدانه در درمان عفونت ادراری ناشی از باکتری اشريشياکلي در خرگوش مورد بررسی قرار گرفته است.

مواد و روش ها: به منظور انجام این تحقیق تجربی، تعداد ۳۶ سر خرگوش نر نیوزلندي به طور تصادفی به ۷ گروه جنتامايسین- باکتری، سیاهدانه- باکتری، سیاهدانه- جنتامايسین- باکتری، باکتری، سیاهدانه- جنتامايسین، جنتامايسین و گروه شاهد تقسیم و پس از ده روز تجویز دارو یا پلاسبو، نمونه های کلیه برای آزمایشات هیستوپاتولوژیک جمع آوری و اثرات نفوذ توکسیک جنتامايسین و همچنین اثرات حفاظتی سیاهدانه بر روی کلیه مورد بررسی قرار گرفت. اثر ضد باکتری عصاره، با انجام آزمایشات بروند تئی نیز مورد ارزیابی قرار گرفت و مقادیر حداقل غلط مهار کننده رشد و حداقل غلاظت کشنده گی باکتری عصاره سیاهدانه به دست آمد. داده ها با استفاده از آزمون های آماری مورد تجزیه و تحلیل قرار گرفت.

یافته ها: مقدار نیتروژن اوره، کراتینین ادرار و خون در گروه دریافت کننده باکتری نسبت به گروه کنترل افزایش یافته بود ($p < 0.05$) این تغییرات بیوشیمیایی در گروه دریافت کننده باکتری- سیاهدانه نسبت به گروه باکتری کاهش یافته بود ($p < 0.05$). در بررسی های هیستوپاتولوژی بافت کلیه، نکروز توبولار حاد گروه های باکتری و جنتامايسین- باکتری بیشتر از گروه سیاهدانه- باکتری و در گروه سیاهدانه- جنتامايسین- باکتری نکروز توبولار خفیف مشاهده شد.

استنتاج: با توجه به نتایج فوق، سیاهدانه علاوه بر اثر ضد باکتریابی علیه اشريشياکلي، از عوارض مسمومیت کلیوی جنتامايسین جلوگیری می کند. از این رو ممکن است بتوان آنرا به عنوان جانشین یا همراه جنتامايسین مطرح نمود.

واژه های کلیدی: عصاره سیاهدانه، جنتامايسین، خرگوش، عفونت ادراری مسمومیت کلیوی، هیستوپاتولوژی

مقدمه

عفونت های ادراری یکی از شایع ترین عفونت های باکتریایی است که پس از عفونت دستگاه تنفسی از اهمیت خاصی برخوردار می باشند. عفونت مجرای ادراری در اثر وجود میکرووار گانیسم های بیماری زای

E-mail: AR.namjo72@gmail.com

مؤلف مسئول: عبدالرسول نامجو- شهر کرد: دانشگاه آزاد اسلامی واحد شهر کرد، گروه پاتولوژی

۱. گروه پاتولوژی، دانشکده دامپزشکی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد شهر کرد

۲. مرکز تحقیقات گیاهان دارویی، دانشگاه علوم پزشکی شهر کرد

۳. دانشجوی دکترای میکروبیولوژی، مرکز تحقیقات گیاهان دارویی، دانشگاه علوم پزشکی شهر کرد

۴. تاریخ دریافت: ۱۴۰۱/۰۷/۰۷ تاریخ ارجاع چهت اصلاحات: ۱۴۰۱/۰۷/۲۲ تاریخ تصویب: ۱۴۰۱/۰۹/۲۵

داشته است(۱۵). روغن سیاهدانه در جلوگیری از عوارض مسمومیت کلیوی ناشی از سیکلوسپورین مؤثر بوده که به اثرات آنتی اکسیدانی آن نسبت داده شده است(۱۶). مطالعات نشان داده تیموکینون و مونوتربن‌ها ترکیبات اصلی اسانس سیاهدانه هستند که از پراکسیداسیون چربی غیر آنزیماتیک لیپوزوم‌ها ممانعت می‌کنند. همچنین تیموکینون دارای خواص آنتی اکسیدانی قوی است که ارگان‌ها را علیه آسیب‌های اکسیداتیو القاء شده به وسیله رادیکال‌های آزاد تولید شده محافظت می‌کند(۱۷).

جنتامایسین آمینو گلیکوزیدی است که از میکرومونوسپورا پورپوره آ به دست می‌آید. این دارو برای درمان عفونت باکتری‌های گرم منفی در انسان و حیوانات استفاده می‌شود، با این حال جنتامایسین با آسیب به عملکرد میتوکندری سلول‌های توبولار کلیه، تداخل با حمل و نقل لوله‌ای، افزایش استرس اکسیداتیو و تشکیل رادیکال‌های آزاد باعث نکروز توبول‌های پروکسیمال کورتکس کلیه، افزایش نیتروژن اوره خون، غلظت کراتینین سرم و مسمومیت کلیوی می‌شود(۱۸).

با توجه به عوارض کلیوی ناشی از مصرف آمینو گلیکوزیدها و مقاومت روز افزون میکرووارگانیسم‌ها به این گروه به خصوص جنتامایسین، معرفی داروی جایگزین یا موادی که استفاده هم‌زمان آن با جنتامایسین از عوارض کلیوی آن بکاهد، ضروری به نظر می‌رسد.

هدف از این مطالعه تعیین اثرات ضد میکروبی عصاره گیاه سیاهدانه، اثرات و عوارض جنتامایسین بر تغییرات بیوشیمیایی و ساختار میکروسکوپیک کلیه، تأثیر عصاره گیاه سیاهدانه بر مسمومیت کلیوی ناشی از جنتامایسین و همچنین اثرات مصرف توأم جنتامایسین و سیاهدانه در درمان عفونت ادراری ناشی از اشريشیاکلی در خرگوش بود.

مواد و روش‌ها

مواد دارویی

سیاهدانه از منطقه روشن دشت واقع در شرق

مجرای ادرار با یا بدون عالیم ایجاد می‌شود و با عالیم که معمولاً به صورت تکرار ادرار، سوزش ادرار، بی اختیاری ادرار، زور زدن هنگام ادرار، بوی بد ادرار و در مواردی وجود تب (معمولًاً خفیف و کم تراز یک درجه) می‌باشد(۱-۴). در حدود ۷۵ درصد از عفونت‌های مجرای ادراری در مردان توسط اشريشیاکلی ایجاد می‌شود(۴). تشخیص و درمان مناسب عفونت ادراری، از بروز عوارض خطرناکی مانند نارسایی حاد کلیه و فشار خون بالا جلوگیری می‌کند(۵). افزایش روز افزون مقاومت آنتی بیوتیک‌ها و عوارض جانبی آن‌ها و استفاده بیش از حد نگهدارنده‌های غذایی شیمیایی که بعضی از آن‌ها دارای عوارض جرمان ناپذیر هستند، توجه به داروهای گیاهی و مواد ضد میکروبی طبیعی را بیشتر نموده است. سیاهدانه گیاهی است که مواردی از اثرات ضد میکروبی آن در تحقیقات بروون تنی گزارش شده است. سیاهدانه گیاه گلدار و یک ساله با نام علمی Nigella sativa Linn از راسته گل‌های ساعتی و خانواده آلاله می‌باشد(۶) و در مناطق مختلف جهان به نام‌های مختلفی از جمله شونیز، حبه البرکه، سیاهدانه و زیره سبز سیاه معروف است. سیاهدانه دارای خواص درمانی متعددی است که می‌توان به اثرات ضد التهابی، ضد میکروبی، آنتی اکسیدانی، ضد توموری، ضد دیابتی و تقویت کننده سیستم ایمنی، کاهش فشارخون و اثرات کاهنده قند خون و چربی آن اشاره کرد(۸-۱۲). همچنین سیاهدانه ممکن است سمیت کلیوی ناشی از عوارض شیمی درمانی سیس پلاتین را کاهش دهد(۱۳، ۱۴). در مطالعات آزمایشگاهی عصاره دانه سیاهدانه اثر ضد باکتری روی باکتری‌های گرم مثبت (استافیلوکوک اورئوس)، باکتری‌های گرم منفی (سودوموناس آنروژنوزا و اشريشياکللي) و قارچ پاتوژن کاندیدا آلبیکنس داشته است. همچنین در مطالعات بروون تنی (آزمایشگاهی) عصاره سیاهدانه با آنتی بیوتیک‌هایی مثل جنتامایسین، استرپتومایسین، داکسی سیکلین، کلرآمفینیکل، آمپی سیلین، نالیدیکسیک اسید، تربینافین و سفالکسین اثر همکرداری

داده شدند. سپس خرگوش‌ها به طور تصادفی به ۷ گروه، جنتامایسین- باکتری به تعداد ۶ سر، سیاهدانه- باکتری به تعداد ۴ سر، سیاهدانه- جنتامایسین- باکتری به تعداد ۶ سر، باکتری تنها به تعداد ۶ سر، سیاهدانه- جنتامایسین به تعداد ۶ سر، جنتامایسین به تعداد ۴ سر و گروه شاهد به تعداد ۴ سرتقسیم شدند.

باکتری مورد مطالعه و تهیه میزان تلقیح باکتری اشريشيا کلی PTCC1330 از مرکز پژوهش‌های علمی- صنعتی ایران خریداری و محلول باکتری با غلظت^۹ ۱۰ تهیه گردید (معادل نیم مک فارلند). طرح آزمایش: بعد از مقید کردن خرگوش، در شرایط استریل با استفاده از سوندهای مخصوص، مثانه را در معرض عفونت بالا رونده (۲ میلی لیتر از محلول رقیق شده استاندارد باکتری) قرار دادیم (۲۰-۲۲). ساعت ۴۸ بعد از تلقیح باکتری، پس از کشت ادرار در محیط اثوزین متیلن بلو آگار و اطمینان از آلوود شدن مثانه، تجویز دارو یک بار در روز، به مدت ۱۰ روز انجام شد. جنتامایسین به مقدار ۸۰ میلی گرم به ازای هر کیلو گرم وزن بدن به صورت عضلانی تزریق گردید (۲۳). سیاهدانه به مقدار ۵۰ میلی گرم به ازای هر کیلو گرم وزن بدن در ۲/۵ سی سی آب حل و توسط گواژه خرگوش خورانده شد (۱۸). بعد از ۱۰ روز درمان، با استفاده از ۱۰ ketamine درصد، به میزان ۳۵ میلی گرم به ازای هر کیلو گرم وزن بدن و xylazine به مقدار ۰/۵ میلی گرم به ازای هر کیلو گرم وزن بدن به صورت داخل وریدی از طریق ورید گوش، خرگوش بیهوش (۲۴) و نمونه خون از قلب و ادرار از مثانه تهیه شد. پس از باز کردن حفره شکمی، کلیه به صورت استریل خارج و مورد مشاهده ظاهری قرار گرفت و هرگونه ضایعه قابل مشاهده روی کلیه ثبت گردید. سپس یک نیمه از کلیه برای رنگ آمیزی به روش هماتوکسیلین و ائوزین در داخل محلول فرمالین بافر ۱۰ درصد به مدت ۲۴ ساعت قرار داده شد. پس از طی

اصفهان تهیه و در هر بار یوم دانشگاه علوم پزشکی شهر کرد مورد تأیید و نمونه‌ای از آن به شماره ۳۰۳ نگهداری شد. سیاهدانه تهیه شده توسط هاون خرد و برای تهیه عصاره، به مدت ۷۲ ساعت در الکل ۷۰ درجه قرار داده شد. سپس با استفاده از کاغذ صافی فیلتر و محصول به دست آمده با استفاده از روتاری تغليظ و تا زمان استفاده در یخچال نگهداری شد.

تهیه میزان تلقیح عصاره سیاهدانه به منظور سنجش حداقل غلظت مهارکنندگی و حداقل غلظت کشنندگی عصاره سیاهدانه، ابتدا ۲۰ میلی گرم از عصاره را در ۱ میلی لیتر سرم فیزیولوژی حل کرده، سپس رقت‌های ۲/۵، ۵، ۱۰، ۲۰، ۲۵ و ۳۰ به دست آمد. در مرحله بعد ۱ سی سی باکتری به هر لوله اضافه و در انکوباتور ۲۷°C قرار داده شد. بعد از ۱۸ ساعت هر کدام از رقت‌ها را به صورت استریل در محیط اثوزین متیلن بلو آگار تلقیح کرده، به مدت ۱۸-۲۴ ساعت در انکوباتور ۲۷°C قرار داده شد. با توجه به این که باکتری بین رقت ۱-۱۰-۵ میلی گرم بر میلی لیتر رشد نکرده بود، رقت‌های ۵/۵، ۶، ۷/۵، ۷، ۶/۵، ۵/۵، ۴/۵، ۳/۵، ۲/۵، ۱/۵ و ۰/۵ گرم بر میلی لیتر تهیه و ۱ سی سی باکتری به هر لوله اضافه شد و در انکوباتور ۲۷°C قرار داده شد. بعد از ۱۸ ساعت هر کدام از رقت‌ها را به صورت استریل در محیط آگار اثوزین متیلن بلو تلقیح کرده، به مدت ۲۴-۱۸ ساعت در انکوباتور ۲۷°C قرار داده، سپس محیط‌ها بر اساس رشد و عدم رشد باکتری بررسی شد (۱۹).

تیمارهای آزمایشی و شرایط نگهداری برای انجام آزمایشات درون تنی، در یک تحقیق مداخله‌ای، تعداد ۳۶ سر خرگوش نر نیوزلندي با دامنه سنی ۶-۱۲ ماه و با وزن تقریبی ۱۵۰۰-۲۵۰۰ گرم از مرکز پرورش حیوانات انسیتو رازی تهران خریداری و به مدت یک هفته در دمای ۲۵°C و سیکل ۱۲ ساعته تاریکی- روشنایی، به منظور تطابق با محیط قرار

۹/۵ رشد نموده ولی در رقت ۱۰ میلی گرم بر میلی لیتر رشد نکرده بود. حداقل غلظت مهارکنندگی و حداقل غلظت کشنندگی عصاره سیاهدانه به ترتیب ۹/۵ و ۱۰ میلی گرم بر میلی لیتر به دست آمد. نتایج سنجش میانگین و انحراف معیارنیتروژن اوره خون (BUN)، کراتینین خون در گروه تیمار باکتری به طور معنی داری بیشتر از گروه شاهد بود ($p < 0.05$). همچنین سنجش میانگین نیتروژن اوره خون در گروه تیمار جنتامايسین نسبت به گروه کترول افزایش معنی داری را نشان داد ($p < 0.05$) (جداول شماره ۱ و ۲). مقایسه میانگین و خطای معیار نیتروژن اوره خون و کراتینین در گروه دریافت کننده باکتری به طور معنی داری بیش از گروه تیمار سیاهدانه-باکتری بود ($p < 0.05$) (جداول شماره ۱ و ۲). در بررسی ضایعات هیستوپاتولوژیک کلیه، در اکثر اعضاء گروه دریافت کننده باکتری و جنتامايسین، دژنراسیون و نکروز حاد توبولهای کلیه دیده شد اما خرگوشهای گروه شاهد قادر ضایعات هیستوپاتولوژیک در کلیه بودند (تصویر شماره ۱). در گروه دریافت کننده سیاهدانه-باکتری و گروه جنتامايسین-سیاهدانه نکروز خفیف لولهای مشاهده شد.

در مقایسه ضایعات کلیوی گروه باکتری با گروه باکتری-سیاهدانه مشاهده شد که ضایعات گروه باکتری (نکروز حاد) بیشتر از گروه سیاهدانه-باکتری است همچنین مقایسه گروه باکتری با گروه دریافت کننده جنتامايسین-باکتری هر دو گروه دارای نکروز حاد لولهای بودند. همچنین نمونه ادرار قسمت پایانی در محیط EMB کشت داده شد که در گروه های دریافت کننده سیاهدانه-باکتری و جنتامايسین-باکتری، کشت باکتری منفی بود.

مراحل آماده سازی بافت و تهیه بلوک پارافینی، برش هایی به قطر ۵ میکرون آماده و بر روی اسلايد منتقل و به روش رایج هماتوکسیلین اثوزین رنگ و در پایان مونته شدند. اسلايدهای آماده شده توسط میکروسکوپ نوری مورد مطالعه قرار گرفتند.^(۲۵) نیتروژن اوره، کراتینین خون، آسپارتات آمینو ترانسفراز، آلانین آمینو ترانسفراز در گروه های مختلف مورد ارزیابی قرار گرفت. به منظور ارزیابی کبد، سنجش فعالیت سرمی دو آنزیم ALT و AST انجام پذیرفت. اندازه گیری این آنزیم ها توسط دستگاه اتو آنالیز مدل ۳۰۰-BT (ساخت شرکت بیوتکنیکال کشور ایتالیا)، واقع در مرکز تحقیقات گیاهان دارویی دانشگاه علوم پزشکی شهر کرد صورت گرفت. جهت اندازه گیری اوره سرم و ادرار بعد از ساترینیفیوژ با ۲۰۰ دور به مدت ۱۰ دقیقه به محلول حاصله معرف دی استیل مونوکساید اضافه گردید. محلول به رنگ نارنجی درآمد که با استفاده از دستگاه اسپکترو فوتومتر در طول موج ۴۷۵ نانومتر مقدار اوره انداز گیری شد.^(۲۶) جهت سنجش کراتینین ادرار از روش JAFFE استفاده شد. در این روش کراتینین با بیکربنات قلیایی تشکیل یک کمپلکس رنگی می دهد که شدت رنگ ایجاد شده متناسب با مقدار کراتینین در نمونه می باشد^(۲۶) داده ها با استفاده از آزمون آنالیز واریانس یک طرفه و آزمون تعقیبی شفه با نرم افزار SPSS مورد تجزیه و تحلیل قرار گرفت. همچنین داده های کیفی به صورت توصیفی تفسیر شدند.

یافته ها

در بررسی محیط کشت ها در رقت های ۵/۵ تا ۹/۵ میلی گرم بر میلی لیتر مشاهده گردید که باکتری تا رقت

جدول شماره ۱: تغییرات بیوشیمیایی نیتروژن اوره ادرار و کراتینین در گروه های تیمار

فاکتورها	گروه						
	جنتامايسین-باکتری	سیاهدانه-باکتری	سیاهدانه- جنتامايسین	باکتری	سیاهدانه- جنتامايسین	شاهد	سیاهدانه- جنتامايسین- باکتری
نیتروژن اوره (گرم بر دسی لیتر)	^a ۱۷۶/۷±۲۵/۱	^a ۱۲۲/۵±۲۴/۷	^a ۱۵۷/۵±۶/۷	^b ۹۵/۱±۱۰/۸۱	^a ۱۳۶/۰±۱۷/۴	^a ۱۱۲/۵±۹/۷	^a ۱۴۸/۰±۱۵/۷۳
کراتینین (گرم بر دسی لیتر)	^a ۱۱۵±۱۳/۸	^a ۹۷/۵±۹/۵	^a ۱۳۰±۲۵/۸	^b ۸۷±۹/۳	^a ۱۱۶/۵±۳/۲	^a ۱۰۰±۱۴/۱	^a ۱۰۷±۹/۰۱

حروف غیر مشابه a، b در هر ردیف نشان دهنده اختلاف معنی دار ($p < 0.05$) است.

جدول شماره ۲: تغییرات آنزیم های بیوشیمیایی در گروه های تیمار و شاهد

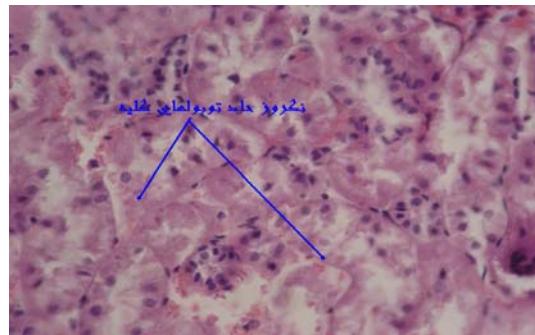
										گروه	
										جنتامایسین - باکتری	فاکتورها
سیاهدانه - جنتامایسین - باکتری		شاهد	جنتامایسین	سیاهدانه - جنتامایسین		باکتری	سیاهدانه - باکتری		جنتامایسین - باکتری		
^b ۴۲/۵±۳/۹۸	^a ۲۳/۵±۳/۱	^b ۴۶/۲±۷/۲ ^a	^b ۴۶/۳±۴/۲	^b ۴۶/۲±۲/۱	^a ۲۶/۵±۵/۷	^b ۴۰/۵±۵/۵				نیتروژن اوره (گرم بر دسی لیتر)	
^{ab} ۱/۷±۰/۱۴	^a ۱/۵±۰/۲	^{ab} ۱/۲±۰/۱ ^a	^b ۱/۹±۰/۱	^c ۲۲±۰/۱ ^b	^b ۱±۰/۳	^{ab} ۱/۲±۰/۱				کراتینین خون (گرم بر دسی لیتر)	
^a ۳۸/۶۶±۱۵/۹۲	^a ۳۸/۵±۶/۶	^a ۳۵/۷±۱/۹	^a ۲۶/۶±۶/۱	^a ۴۹/۶±۱۵/۹	^a ۴۴±۱۱/۲	^a ۴۷/۷±۱۴/۶				آسپارتات آمینو ترانسفراز (گرم بر دسی لیتر)	
^{abc} ۳۷/۵±۳/۹۳	^{abc} ۴۱/۴±۱/۵	^a ۴۷/۵±۱/۷ ^a	^a ۴۸/۶±۶/۳	^a ۴۳/۴±۱۳/۴ ^b	^a ۴۷/۲±۸/۴	^b ۵۲/۸±۱۲/۸				آلانین آمینو ترانسفراز (گرم بر دسی لیتر)	

حرروف غیرمتشابه a, b, c در هر ردیف نشان دهنده اختلاف معنی دار ($p < 0.05$) است.

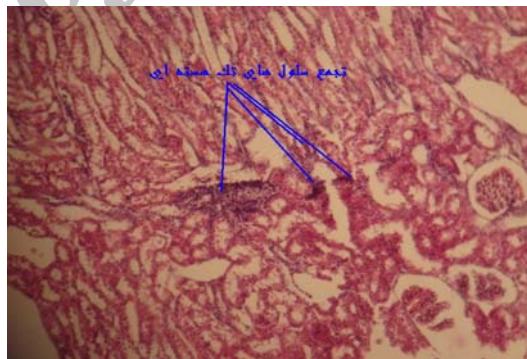
بحث

این مطالعه با هدف تعیین اثرات ضد میکروبی عصاره گیاه سیاهدانه، اثرات و عوارض مسمومیت کلیوی ناشی از مصرف جنتامایسین، تأثیر عصاره گیاه سیاهدانه بر مسمومیت کلیوی ناشی از جنتامایسین و همچنین اثرات مصرف توأم جنتامایسین و سیاهدانه در درمان عفونت ادراری ناشی از اشريشياکلي در خرگوش انجام شد. عفونت مجاری ادراری یکی از معمول ترین عفونت های باکتریایی است که توسط باکتری های اوروباتوژن اشريشياکلي ایجاد می شود. باکتری اشريشياکلي فلور طبیعی روده می باشد و یکی از گونه های متنوع باکتریایی است که تنوع زیاد آن موجب ابهامات زیاد شده است (۲۷، ۲۸). اکثر سویه های اشريشياکلي تا زمانی که در روده هستند هیچ خطری ندارند ولی اگر در قسمت های دیگر بدن نظیر دستگاه ادراری، کيسه صفراء، دستگاه تنفس و غیره وارد شوند به تنها ي با به کمک سایر باکتری ها ایجاد عفونت می نمایند. تحقیقات قبلی نشان داده که توکسین، کپسول ها و ژن پیلی از عوامل ایجاد کننده عفونت ادراری می باشند (۲۹، ۳۰). در بررسی صورت گرفته نیتروژن اوره و کراتینین خون و ادرار در گروه باکتری نسبت به گروه شاهد بیشتر بود که به دلیل حضور باکتری و ایجاد التهاب و نکروز در کلیه بوده که در نتیجه باعث کاهش میزان تصفیه گلومرولی و مقدار کلیرانس کراتینین و نیتروژن اوره شده است (۲۶، ۳۱).

نکروز حاد لوله ای یکی از علل اصلی نارسایی کلیه است که منجر به اولیگوری یا آنوری شدید و افزایش



تصویر شماره ۱: نکروز حاد توبول های کلیه گروه جنتامایسین - باکتری رنگ آمیزی هماتوکسیلین اوزین $\times ۸۰۰$



تصویر شماره ۲: تجمع سلول های لنفوسيتی در کلیه، در گروه سیاهدانه جنتامایسین - باکتری. رنگ آمیزی هماتوگسین اوزین $\times ۱۵۰$



تصویر شماره ۳: اتساع لوله های جمع کننده ادراری در ناحیه مدول، در گروه جنتامایسین - باکتری. رنگ آمیزی هماتوکسیلین اوزین $\times ۱۰۰$

سیاهدانه باشد(۳۵،۱۷). کاهش مسمومیت کلیوی در گروه سیاهدانه-باکتری به دنبال مصرف عصاره سیاهدانه می تواند ناشی از اثرات آنتی اکسیدانی(۱۷،۸) و اثر ضد باکتریایی سیاهدانه باشد. تحقیقات قبلی نشان داده که استفاده از سیاهدانه همراه با غذا موجب افزایش بیگانه خواری تک هسته‌ای‌ها می‌گردد و فعالیت بیگانه خواری آن‌ها را برای بلع مواد و ذرات خارجی و پاتوژن‌ها افزایش می‌دهد(۳۵). بنابراین ممکن است بتوان از این ماده ضمن استفاده از اثرات آنتی اکسیدانی و مقابله با عوارض جنتامايسین و باکتری‌ها، برای تقویت سیستم ایمنی ذاتی و اختصاصی جهت مقابله با پاتوژن‌ها نیز بهره برد.

سپاسگزاری

بدین‌وسیله از پرسنل مرکز تحقیقات گیاهان دارویی دانشگاه علوم پزشکی شهر کرد به علت همکاری در اجرای طرح قدردانی می‌گردد. این مقاله حاصل پایان نامه آقای دکتر سید مرتضی صدری در پاییز سال ۱۳۹۰ می‌باشد.

References

- Elder JS. Urinary tract infections. In: Behrman RE, Kliegman RM, Jenson HB, eds. Nelson Textbook of Pediatrics. 16th ed. Philadelphia: WB Saunders; 2000. p. 1621-1625.
- Jazayeri M. Prevalence of bacterial infection and antibiotic sensitivity pattern in patients, medical laboratories. Koomesh J Semnan Univ Med Sci 2000; 1(4): 11-16.
- Kaleem M, Kirmani D, Asif M, Ahmed Q, Bano B. Biochemical effects of Nigella sativa L seeds in diabetic rats. Indian J Exp Biol. 2006; 44(9): 745-748.
- Reller LB. Diagnostic microbiology updates. Clin Infect Dis 1996; 23(1): 38-39.
- Ayazi P, Rahmani M, Daneshi M, Bynbaryk M. Comparison of urine culture and gram stainin the diagnosis of urinary tract infections. J Qazvin Univ Med Sci 2005; 9(3): 55-58.
- Kerr MG. Veterinary Laboratory Medicine- Clinical Biochemistry and Haematology. Oxford: Published by Blackwell Sci; 2002. p. 137-147.
- Khattab MM, Nagi MN. Thymoquinone supplementation attenuates hypertension and renal damage in nitric oxide deficient hypertensive rats. Phytother Res 2007; 21(5): 410-414.

پیش روندۀ فرآورده‌های دفعی ازت‌دار در خون می‌گردد. علت سمتی، ابیاستگی جنتامايسین در سلول‌های پوششی لوله ابتدایی است که نشانه‌های ظهور اویله آسیب کلیوی در این نقطه، دفع آنزیم‌های سلول‌های لوله‌ای شکل به خارج است(۳۳،۳۲). افزایش نیتروژن اوره و کراتینین خون و ادرار در گروه جنتامايسین مشابه نتایج به دست آمده در مطالعات Good Gilman (۲۰۰۱) و Wedeen و همکاران (۱۹۸۳) می‌باشد(۳۳،۳۲).

افزایش نیتروژن اوره و کراتینین خون و ادرار با مصرف جنتامايسین می‌تواند تأیید کننده نفوروتوکسیک بودن جنتامايسین باشد که با نتایج تحقیقات امام قریشی و همکاران (۱۳۸۴) مطابقت دارد(۲۰).

نقش ترکیبات دارای اکسیژن فعال در نفوروتوکسیستی القاء شده به‌وسیله جنتامايسین به خوبی نشان داده شده است. Walker و همکاران (۱۹۹۹) نشان دادند که استرس اکسیداتیو ناشی از جنتامايسین عامل اصلی مسمومیت کلیوی می‌باشد(۳۴). کاهش مسمومیت کلیوی گروه سیاهدانه- جنتامايسین به دنبال مصرف عصاره سیاهدانه می‌تواند ناشی از اثرات آنتی اکسیدانی

8. Bamosa AO, Ali BA, al-Hawsawi ZA. The effect of thymoquinone on blood lipids in rats. Indian J Physiol Pharmacol 2002; 46(2): 195-201.
9. Dehkordi FR, Kamkhah AF. Antihypertensive effect of Nigella sativa seed extract in patients with mild hypertension. Fundam Clin Pharmacol 2008; 22(4): 447-452.
10. Kaspers GJ, Teunissen PC, Holl H. [Gentamicin administration in newborns: once daily]. Ned Tijdschr Geneeskd 1998; 142(11): 583-586.
11. Meddah B, Ducroc R, El Abbes Faouzi M, Eto B, Mahraoui L, Benhaddou-Andaloussi A, et al. Nigella sativa inhibits intestinal glucose absorption and improves glucose tolerance in rats. J Ethnopharmacol 2009; 121(3): 419-424.
12. Salem ML. Immunomodulatory and therapeutic properties of the Nigella sativa L. seed. Int Immunopharmacol 2005; 5(13-14): 1749-1770.
13. el Daly ES. Protective effect of cysteine and vitamin E, Crocus sativus and Nigella sativa extracts on cisplatin-induced toxicity in rats. J Pharm Belg 1998; 53(2): 87-95.
14. Marengo SR, Chen DH, Kaung HL, Resnick MI, Yang L. Decreased renal expression of the putative calcium oxalate inhibitor Tamm-Horsfall protein in the ethylene glycol rat model of calcium oxalate urolithiasis. J Urol 2002; 167(5): 2192-2197.
15. Hanafy M, Hatem M. Studies on the antimicrobial activity of Nigella sativa L seed (black cumin). J Ethnopharmacol 1991; 34(2-3): 275-278.
16. Bayrak O, Uz E, Kaya A, Bayrak R, Uz B, Turgut F, et al. Nigella sativa oil for prevention of chronic cyclosporine nephrotoxicity: an experimental model. Am J Nephrol 2008; 28(3): 517-522.
17. Panahi M, Namjoyan F, Shakerin Z. Evaluation of antioxidant effects of nigella sativa extract on the ultra structure of neural tube defects in diabetic rats's off spring. Jundishapur Journal of Natural Pharmaceutical Products 2011; 6(1): 16-23.
18. Dehghani F, Namavar MR, Noorafshan A, Karbalay-Doust S, Esmaeilpour T. Evaluation of the Kidney Extract on Gentamicin Induced-Nephrotoxicity in Rat. Kidney Res J 1(1): 24-32.
19. Niakarn M. Miri, S.R. Naseri M. Karimi, M. Mansouri, S. In vitro anti-staphylococcus aureus activity of Nigella sativa L., seed oil extract, compared with CXM, CEC, MAN and CAZ antibiotics. J Med Plants 2006; 5(19): 29-33.
20. Imam-Ghoreishi F, Oji J And the Kohn Teb. Effectiveness of among gentamicin injection in the treatment of urinary tract infection in rats. J Hormozgan Univ Med Sci Health Services 2005; 2(9): 125-130.
21. Barelay M, Begg E, Hichling K. What is the evidence for once daily aminoglycoside therapy. Clin Pharmacokinetic 1994; 27(1): 32-48.
22. Khattab M, Nagi M. Thymoquinone supplementation attenuates hypertension and renal damage in nitric oxide deficient hypertensive rats. Phytotherapy research: PTR. 2007; 21(5): 410-414.
23. Abu-Spetan KA, Abdel-Gayoum AA. Effect of high dietary cholesterol on gentamicin-induced nephrotoxicity in rabbits. Organ Toxicity and Mechanisms 2001; 75(5): 284-290.
24. Mousavi Gh, Mohajeri D, Mirzaie H, Kafash-Elahi R. Evaluation of platelet-rich plasma effects on femoral cancellous bone

- defect healing in rabbit. Feyz, J Kashan Univ Med Sci 2010; 14(2): 83-91.
25. Taghikhani A, Ansarisamani R, Afrogh H, Shahinfard N, Ganji F, Asgari A, et al. The hepatotoxic and nephrotoxic effects of *Stachys lavandulifolia* Vahl in rat. J Mazandaran Univ Med Sci 2012; 22(88): 84-90. (Persian).
26. Honarbakhsh Sh, Sadeghi M, Sanei H. Can Urine Protein to Creatinin Ratio Predict the Severity of Coronary Artery Disease? J Isfahan Med School 2009; 27(93): 75-83.
27. Marrs CF, Zhang L, Faxman B. Escherichia coli mediated urinary tract infections: are there distinct uropathogenic *E. coli* pathotypes. FEMS Microbiol Lett 2005; 252(2): 183-190.
28. Zhang L, Foxman B, Manning SD, Tallman P, Marrs CF. Molecular epidemiologic approaches to urinary tract infection gene discovery in uropathogenic *Escherichia coli*. Infect Immun 2000; 68(4): 15-2009.
29. Bautsch W, Grothues D, Tummler B. Genome fingerprinting of *Pseudomonas aeruginosa* by two-dimensional field inversion gel electrophoresis. FEMS Microbiol Lett 1988; 52(3): 8-255.
30. Yamamoto S. Molecular epidemiology of uropathogenic *Escherichia coli*. J Infect Chemother 2007; 13(2): 68-73.
31. Rasko DA, Phillips JA, Li X, Mobley HL. Identification of DNA sequences from a second pathogenicity island of uropathogenic *Escherichia coli* CFT073: probes specific for uropathogenic populations. J Infect Dis 2001; 184(8): 1041-1049.
32. Goodman Gilman A, Hardman G, Limbird E. The pharmacological Basis of Therapeutics. 2001; 10: 1219-1238, 1786-1788.
33. Wedeen R, Batuman V, Cheeks C, Maquet E, Sobel H. Transport of gentamicin in rat proximal tubule. Lab Invest 1983; 48(2): 212-223.
34. Walker PD, Barri Y, Shah SV. Oxidant mechanisms in gentamicin nephrotoxicity. Ren Fail 1999; 21: 433-442.
35. Maldonado PD, Barrera D, Rivero I, Mata R, Medina-Campos ON, Hernández-Pando R, et al. Antioxidant S-allylcysteine prevents gentamicin-induced oxidative stress and renal damage. Free Radic Biol Med 2003; 35(3): 317-324.