

ارزیابی هیستوپاتولوژی تأثیر ویتامین E بر کلیه موش صحرایی متعاقب انسداد کامل یک طرفه حالب

غفور موسوی^{۱*}، داریوش مهاجری^۲، علی عاقبتی ملکی^۳، رامین کفash الهی^۱، مهرداد نشاط^۱، میرهادی خیاطنوری^۴

۱. گروه علوم درمانگاهی، دانشکده دامپزشکی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد تبریز، تبریز، ایران
۲. گروه پاتوبیولوژی، دانشکده دامپزشکی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد تبریز، تبریز، ایران
۳. دانش آموخته دامپزشکی، دانشکده دامپزشکی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد تبریز، تبریز، ایران
۴. گروه علوم پایه، دانشکده دامپزشکی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد تبریز، تبریز، ایران

* نویسنده مسئول مکاتبات: gh_mousavi@iaut.ac.ir

(دریافت مقاله: ۸۷/۱۰/۲۹ پذیرش نهایی: ۸۸/۶/۱)

چکیده

یکی از مهمترین آنتی اکسیدانهایی است که نقش مهمی را در مهار آسیب‌های ناشی از رادیکال‌های آزاد بازی می‌کند. هرگونه اختلال در جریان طبیعی ادرار تحت عنوان نفرپاتی انسدادی خوانده می‌شود. انسداد در نهایت می‌تواند به هیدروفیروز، آتروفی و حتی تخریب کامل عملکرد کلیه منجر شود. هدف از این مطالعه تعیین اثر ویتامین E بر بافت کلیه متعاقب انسداد کامل یک طرفه حالب در موش صحرایی می‌باشد. در این مطالعه تجربی، ۳۰ سر موش صحرایی نر نژاد SD به صورت تصادفی به سه گروه ده تائی تقسیم شدند. گروه اول به عنوان شاهد در نظر گرفته شد. گروه دوم (گروه UUO) که بعد از انسداد یک طرفه حالب، روغن زیتون را به مدت پانزده روز (شروع یک روز قبل از جراحی) به صورت داخل صفاقی دریافت کرد. گروه سوم (گروه UUO-Vit E) که بعد از انسداد یک طرفه حالب ویتامین E را با دز ۵۰ IU/kg یکبار در روز به مدت پانزده روز (شروع یک روز قبل از جراحی) به صورت داخل صفاقی دریافت کرد. برای تشخیص تغییرات بافتی در روز چهارده بعد از جراحی، کلیه چپ بعد از تثبیت در فرمالین و انجام مراحل مختلف پاساژ بافتی با روش‌های هماتوکسیلین-آئرژین، تری کروم ماسون و پاس رنگ آمیزی شد. در مطالعات هیستوپاتولوژی در گروه UUO، اتساع فضای ادراری کپسول بومن، آتروفی شدید گلومرولی و توپولی، اسکلروز پیرامون گلومرول، تجمع سلول‌های تک‌هسته‌ای در بافت بینایینی کلیه، دئنراسیون منتشر و شدید سلول‌های توپولی، افزایش ضخامت لایه اپی‌تیلیالی کپسول بومن، ادم پیرامون عروقی، فیبروز بافت بینایینی کلیه، خونریزی و فیبروز تحت کپسول مشاهده گردید. تجویز ویتامین E حین انسداد حالب در گروه UUO-Vit E توانست ضایعات و فیبروز ناشی از انسداد حالب را در بافت کلیه به طور معنی‌داری کاهش دهد. نتایج مطالعه نشان داد که انسداد حالب باعث فیبروز کلیه و آسیب شدید بافت کلیه می‌شود و تجویز همزمان ویتامین E باعث کاهش آسیب‌های بافتی و فیبروز ناشی از انسداد حالب می‌گردد.

مجله دامپزشکی دانشگاه آزاد اسلامی واحد تبریز، ۱۳۸۸، دوره ۳، شماره ۱، ۳۹۱-۳۸۳.

کلمات کلیدی: ویتامین E، انسداد یک طرفه میزانی، آسیب‌شناسی بافتی، موش صحرایی

مقدمه

به نفع رادیکال‌های آزاد به هم بخورد (۳ و ۲۲). معلوم شده است که گلومرول‌های کلیوی حساسیت ویژه‌ای به استرس اکسیداتیو دارند (۶).

از مدت‌ها قبل ویتامین E به عنوان آنتی‌اکسیدان محلول در چربی که باعث پایدار کردن چربی‌های غیراشباع علیه اکسیداسیون خودبه‌خودی می‌شود، شناخته شده بود (۱). مطالعاتی در مورد نقش حفاظتی ویتامین E در بافت صورت گرفته است و نشان داده شده است که ویتامین E باعث پاک شدن رادیکال‌های آزاد از محیط هیدروفوییک می‌شود (۱۱ و ۱۳). مکانیسم مهم عمل آنتی‌اکسیدانی ویتامین E شامل غیرفعال کردن یک رادیکال (R) به وسیله یک مولکول ویتامین E (توكوفرول) می‌باشد (۱ و ۱۰). به نظر می‌رسد وقتی ویتامین E جذب بدن می‌شود، در غشای سلول بافت‌های مختلف با رادیکال‌های آزاد و احتمالاً با مواد حد واسط اکسیدان واکنش می‌دهد، به این ترتیب ویتامین E، غشاهای سلولی را با متوقف کردن واکنش زنجیره‌ای رادیکال آزاد حفظ می‌کند (۱ و ۲۱). مطالعات متعددی وجود دارد که نشان می‌دهد یک آنتی‌اکسیدانت مانند ویتامین E و C، تورین و ان استیل سیستئین می‌تواند در بهبود عملکرد کلیوی حتی در نفروپاتی دیابتی مفید بوده و هیپرتروفی کلیه را متوقف نماید (۵ و ۲۰). هدف از انجام این مطالعه ارزیابی تأثیر تزریق ویتامین E بر تغییرات بافت کلیه متعاقب انسداد کامل یک‌طرفه حالب در موش صحرایی می‌باشد.

مواد و روش کار

این مطالعه تجربی آزمایشگاهی روی ۳۰ سر موش صحرایی نر بالغ نژاد (Sprague-Dawley, SD)، با وزن تقریبی ۲۳۰-۲۰۰ گرم انجام گرفته است. موش‌ها از مرکز پژوهش حیوانات آزمایشگاهی دانشگاه علوم پزشکی تبریز تهیه گردید و پس از انتقال به بخش جراحی به منظور پرهیز از استرس و سازگار شدن با محیط هیچ‌گونه آزمایشی به مدت یک هفته روی آنها صورت نگرفت. موش‌ها در درجه حرارت

هر گونه اختلال در جریان طبیعی ادرار و پی‌آمداتی ناشی از آن تحت عنوان نفروپاتی انسدادی نامیده می‌شود. مقاومت در برابر جریان ادرار سبب افزایش فشار بازگشتی می‌شود که فشار مستقیمی را به پارانشیم کلیه وارد می‌کند. آسیب اصلی به بافت کلیه ناشی از این افزایش فشار مستقیم است که بلا فاصله بعد از شروع انسداد رخ می‌دهد. بنابراین آسیب در نفروپاتی انسدادی توسط شرایطی که به صورت حاد فشار میزانی را افزایش می‌دهند، نظیر افزایش در جریان ادرار یا افزایش میزان انسداد یا هر دو تشید می‌گردد (۲ و ۹). علاوه بر این، انسداد می‌تواند باعث عفونت شده و آسیب ناشی از انسداد را دو چندان نماید. بیماری‌های متعددی باعث انسداد جریان ادرار می‌شوند که پیشگوئی آن‌ها متغیر بوده و بسته به محل و شدت انسداد و واکنش بدن در مقابل این پدیده، بیماری‌های مختلفی را به وجود می‌آورد. اثرات بیماری‌های انسدادی بر روی کلیه ناشی از تنوعی از فاکتورها و تعامل پیچیده‌ای از آن‌ها است که هم همودینامیک و هم عملکرد توبول‌ها را تحت تأثیر خود قرار می‌دهند (۲ و ۷). گونه‌های فعال اکسیژن که شامل رادیکال آزاد سوپراکسید (O_2^{0-}), رادیکال آزاد هیدروکسیل (OH^0) و هیدروژن پراکسید (H_2O_2) هستند، به نظر می‌رسد که به عنوان میانجی‌های مهمی در چندین مدل آسیب بافتی دخالت داشته باشند (۲ و ۱۷). مطالعات فراوانی وجود دارند که حکایت از افزایش تولید گونه‌های فعال اکسیژن همراه با تضعیف دفاع آنتی‌اکسیدانی در انسداد میزانی می‌نمایند (۲).

آنتی‌اکسیدانت‌هایی مانند آلبومین، گلوتاتیون احیاشه (GSH)، اسکوربیک اسید، آلفا-تکوفرول، β -کاروتون، اوریک اسید و بیلی‌روین از اشکال اساسی شبکه مرکب آنتی‌اکسیدانتی بر علیه رادیکال‌های آزاد می‌باشند (۳ و ۱۵). این مواد رادیکال‌های آزاد را حذف و از اثر تخریبی آن جلوگیری می‌کنند. در شرایط تدرستی تعادلی میان رادیکال‌های آزاد و دفاع آنتی‌اکسیدانتی وجود دارد. استرس اکسیداتیو وقتی روی می‌دهد که این تعادل

سیلک ۲-۰ (ساخت کارخانه سوپا) در یک سوم ابتدای حال بیماری گردید و حالب به صورت کامل مسدود گردید. بعد از برگرداندن کلیه و احشا به موقعیت طبیعی خود، خط سفید شکمی با استفاده از نخ بخیه پلی گلاکتین ۳-۰ (ساخت کارخانه سوپا) به صورت ساده سرتاسری بخیه گردید. پوست ناحیه با استفاده از نخ بخیه سیلک ۳-۰ به صورت تکی ساده بخیه شد.

روش نمونه برداری و روش‌های تشخیصی

در روز چهارده بعد از جراحی، موش‌ها به روش کاملاً انسانی با تزریق دوز بالای تیوبیتال سدیم (۲۰ میلی‌گرم به ازای هر کیلوگرم) معدوم گردیدند. کلیه چپ بعد از جداسازی خارج گردید و پس از پایدارسازی در فرمالین بافری ۱۰ درصد، به آزمایشگاه آسیب‌شناسی دانشکده دامپزشکی دانشگاه آزاد اسلامی تبریز ارسال گردید. از بافت‌های قالب‌گیری شده در پارافین، مقاطع پی دربی با ضخامت ۵ میکرون و رنگ‌آمیزی هماتوکسیلین-ائوزین (H&E)، تریکروم ماسون (periodic acid-schiff) و پاس (trichrome masson) (شرکت مرک آلمان) تهیه گردید. مقاطع تهیه شده، تحت میکروسکوپ نوری مدل نیکون (ECLIPSE E200، ساخت کشور ژاپن) مورد مطالعه قرار گرفتند. بررسی مقاطع آسیب‌شناسی توسط یک مقیاس نیمه کمی (Semiquantitative scale) و به صورت دوسوکور جهت ارزیابی آسیب توبولی-بینایی (Tubulointerstitial) شامل آتروفی توبولی، اتساع توبولی، تغییر شکل سلول‌های اپی‌تیالی و فیبروز بینایی انجام شد. بدین ترتیب آسیب توبولی-بینایی بر اساس شدت، از صفر تا +۴ (صفر نشانگر کلیه طبیعی، +۱ نشانگر آسیب جزئی، +۲ نشانگر آسیب متوسط، +۳ نشانگر آسیب شدید و +۴ نشانگر آسیب در کل بافت کلیوی) درجه‌بندی شد. شدت ارتیشاج بینایی سلول‌های آماسی نیز به همین روش رتبه‌بندی گردید (۱۸). آسیب گلومرولی نیز در مقیاسی از صفر تا +۴ (صفر نشانگر گلومرول طبیعی، +۱

۴ درجه سانتی‌گراد و رطوبت نسبی هفتاد درصد و چرخه روشنایی - تاریکی ۱۲ ساعت و در قفس‌های جداگانه نگهداری شدند. تغذیه موش‌ها با استفاده از پلت آماده صورت گرفته و آب نیز به طور دائم در اختیار حیوانات قرار گرفت. این مطالعه مطابق اصول اخلاقی مورد تأیید کمیته‌های بین‌المللی حمایت از حقوق حیوانات آزمایشگاهی انجام گردید.

روش آزمایش

حیوانات پس از عادت به محیط جدید، به صورت کاملاً تصادفی به سه گروه ده تائی در قفس‌های جداگانه تقسیم شدند. ۱- گروه اول یا گروه شاهد، حیوانات این گروه تا پایان مطالعه در شرایط مشابه گروه‌های مورد آزمایش نگهداری شدند. ۲- گروه دوم یا گروه UUO: حیوانات این گروه بعد از انسداد یک‌طرفه حالب، روزانه ۱۰ ml/kg روغن زیتون تجاری را به مدت پانزده روز (شروع یک روز قبل از جراحی) به صورت داخل صفاقی، دریافت کردند. ۳- گروه سوم یا گروه UUO-Vit E: حیوانات این گروه بعد از انسداد یک‌طرفه حالب روزانه ۵۰ Iu/kg Vit E (ساخت کارخانه داروسازی اسوه، ۱۰۰Iu/1ml) را به صورت داخل صفاقی به مدت پانزده روز (شروع یک روز قبل از جراحی) دریافت نمودند.

روش جراحی

بیهوشی عمومی توسط تزریق داخل صفاقی مخلوط کتابمین (Ketamine 10%, Alfasan, Woerden-Holland) میزان ۵۰ میلی‌گرم به ازای هر کیلوگرم وزن بدن و زیالازین (Xylazin 2%, Alfasan, Worden-Holland) میزان ۵ میلی‌گرم به ازای هر کیلوگرم وزن بدن انجام شد. موش‌ها به صورت خوابیده به پشت روی میز جراحی قرار داده شدند و ناحیه خط وسط شکمی به صورت معمول آماده جراحی شد. سپس برشی به طول سه سانتی‌متر روی خط وسط شکم ایجاد گردید. کلیه چپ از اتصالات آن آزاد گردید و بعد از مشخص کردن حالب یک لیگاتور با استفاده از نخ بخیه

در مشاهدات ظاهری، ناحیه لگنچه کام لامتسع شده و پارانشیم کلیوی در گروههای UUO-Vit E و UUO آتروفی شده بود، لیکن این آتروفی که با کاهش ضخامت کورتکس و مدلولا همراه بود در گروه UUO بسیار چشمگیر بود. در بررسی های میکروسکوپیک، آسیب کلیوی ناشی از انسداد حالت به شکل اتساع توبولی همراه با پهن و مسطح شده سلول های توبولی، آتروفی توبولی، ارتash بینایینی سلول های آماسی و فیروز بینایینی مشخص بود. آسیب های گلومرولی نیز به شکل پری گلومرولیت و فیروز اطراف گلومرولی، آتروفی کلافه Glomerular مسویرگی و چروکیدگی گلومرول ها (shrinkage) مشاهده گردید. در برخی مناطق از بین رفت ن کامل کلافه مسویرگی و اتساع کیستیک گلومرول ها جلب توجه می کرد (نگاره های ۲ تا ۹). شدت آسیب توبولی - بینایینی (Tubulointerstitial) و ارتash بینایینی سلول های آماسی در نمودارهای ۱ و ۲ بین گروههای UUO-Vit E و UUO مقایسه گردیده است. میزان وقوع (%) و شدت آسیب گلومرولی (Glomerular damage) گروههای UUO و UUO-Vit E نیز در جدول ۱ مقایسه گردیده است. همانطوریکه که در نمودار ۱ مشاهده می شود، درجه آسیب توبولی - بینایینی در گروه UUO $3/8 \pm 1/1$ می باشد. این در حالی است که شدت آسیب فوق در گروه UUO-Vit E برابر $2/3 \pm 0/4$ می باشد. تغییرات مشاهده شده بین دو گروه دارای اختلاف معنی دار می باشد ($p < 0.05$). همچنین درجه ارتash بینایینی در گروه UUO $2/8 \pm 0/8$ می باشد و در گروه UUO-Vit E $1/9 \pm 0/3$ می باشد که نشان دهنده تغییرات معنی دار بین این دو گروه می باشد ($p < 0.05$) (نمودار ۲). درصد کلی آسیب گلومرولی ایجاد شده در گروه UUO 5 ± 5 بوده و در گروه UUO-Vit E 23 ± 2 می باشد. تغییرات آسیب گلومرولی ایجاد شده بین این دو گروه معنی دار می باشد ($p < 0.05$) (جدول ۱).

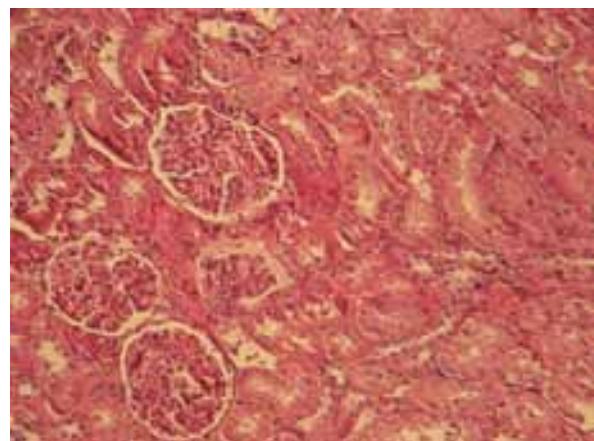
نشانگر 25% آسیب به گلومرول، $+2$ نشانگر 50% آسیب به گلومرول، $+3$ نشانگر 50% آسیب به گلومرول و $+4$ نشانگر 100% آسیب به گلومرول) رتبه بندی شد (۹). به این ترتیب میزان وقوع آسیب گلومرولی از هر درجه و همچنین میزان وقوع آسیب گلومرولی به طور کلی و صرف نظر از شدت آن به شکل درصد (%) ارائه گردید. کلیه درجه بندی ها با بزرگنمایی $\times 100$ و در ۵ میدان میکروسکوپی از هر برش، به طور تصادفی، انجام شد.

آنالیز آماری داده ها

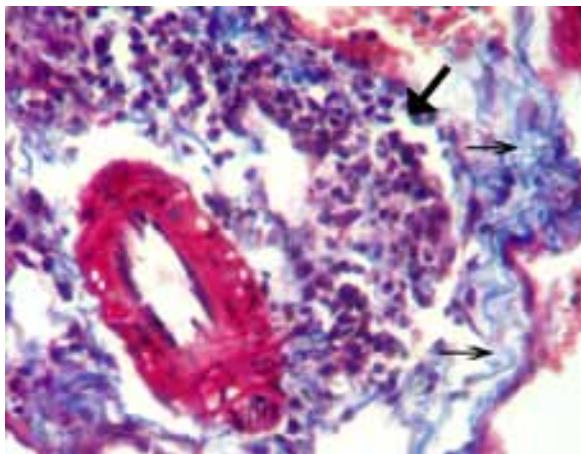
مقایسه گروههای مورد مطالعه از لحاظ شدت آسیب های توبولی - بینایینی و آماس بینایینی توسط آزمون ناپارامتری یومن - وايتني (Mann-Whitney U test) انجام شد. مقایسه میزان وقوع آسیب های گلومرولی به طور کلی و با شدت های مختلف بین گروههای مورد مطالعه توسط آزمون خی دو انجام شد. $p < 0.05$ معنی دار تلقی گردید.

نتایج

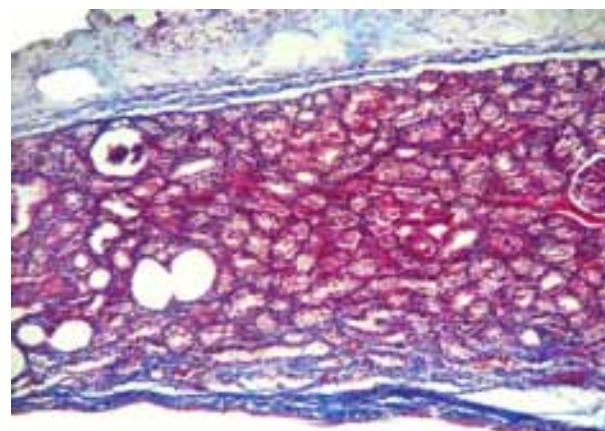
در گروه شاهد هیچ گونه تغییری در بافت کلیه مشاهده نشد و بافت کلیه از نظر کپسول بومن، گلومرول ها، سلول های توبولی، بافت بینایینی و عروق خونی طبیعی بود (نگاره ۱).



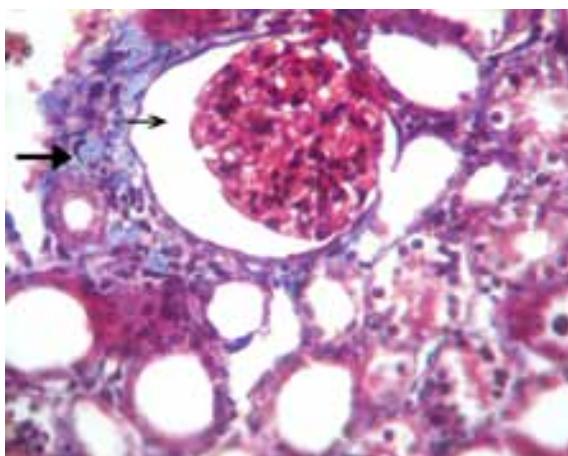
نگاره ۱- کپسول بومن، گلومرول ها، سلول های توبولی، بافت بینایینی و عروق خونی در گروه شاهد طبیعی می باشد (رنگ آمیزی هماتوكسیلین - ائوزن، بزرگنمایی $\times 100$).



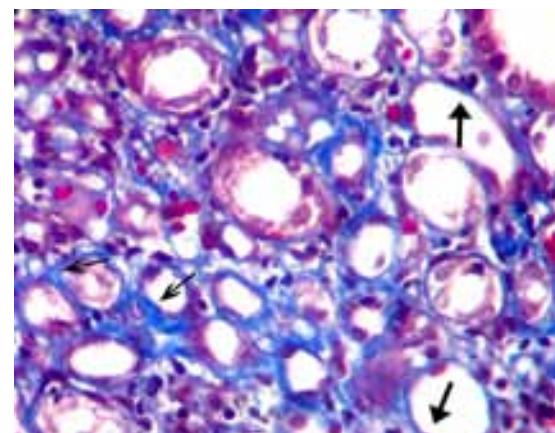
نگاره ۴- نمای ریزبینی از بافت کلیه در گروه UUO. به تجمع اطراف رگی سلول‌های آماسی (فلش ضخیم) همراه با فیبروز بینیانی ملایم (فلش نازک) توجه فرمائید (تریکروم ماسون، $\times 400$).



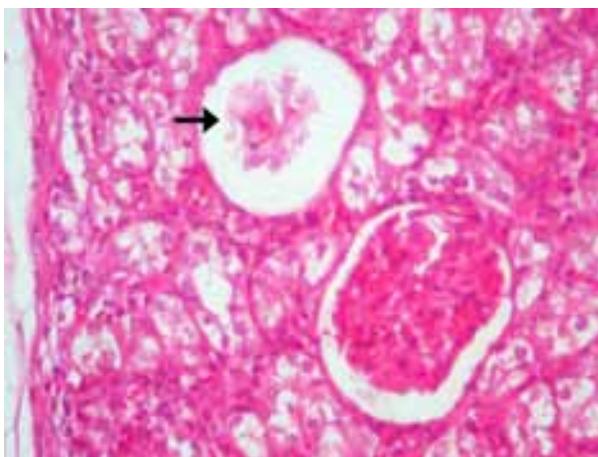
نگاره ۲- نمای ریزبینی از بافت کلیه گروه UUO به صورت تمام ضخامت. بافت کلیه به دلیل فشار ناشی از اتساع لگنچه کاملاً آتروفیک گردیده است (تریکروم ماسون، $\times 40$).



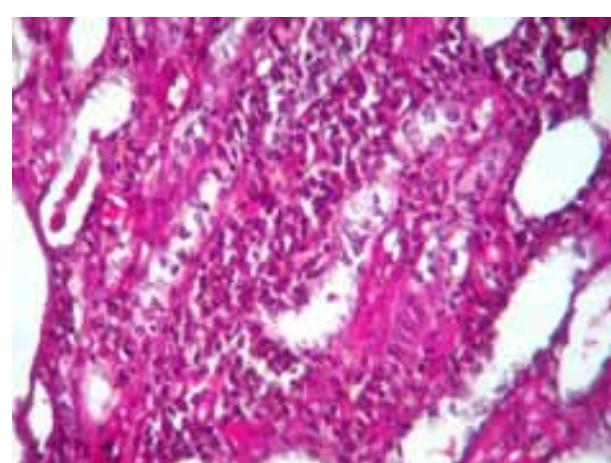
نگاره ۵- نمای ریزبینی از بافت کلیه در گروه UUO. فیبروز اطراف گلومرولی (فلش ضخیم) و اتساع فضای ادراری (Urinary space dilation) (فلش نازک) در این تصویر کاملاً مشخص می‌باشد (هماتوکسیلین-اوزین، $\times 400$).



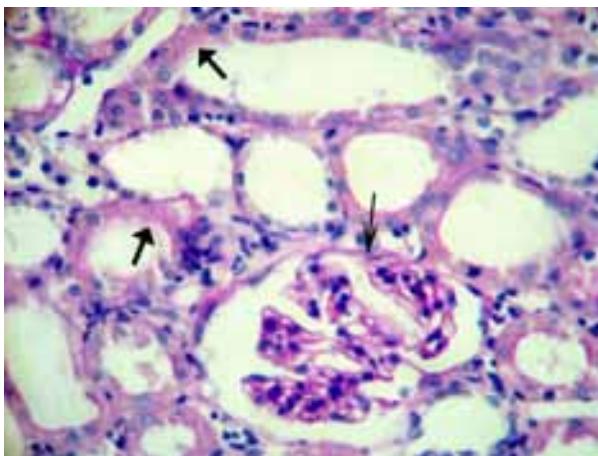
نگاره ۳- نمای ریزبینی از بافت کلیوی آتروفیک در گروه UUO. آتروفی توبول‌ها همرا با افزایش ضخامت غشاها پایه توبولی (فلش‌های نازک) و همچنین اتساع توبول‌ها توأم با مسطح شدن سلول‌های اپیتلیال (فلش‌های ضخیم)، در این تصویر مشخص می‌باشد (تریکروم ماسون، $\times 400$).



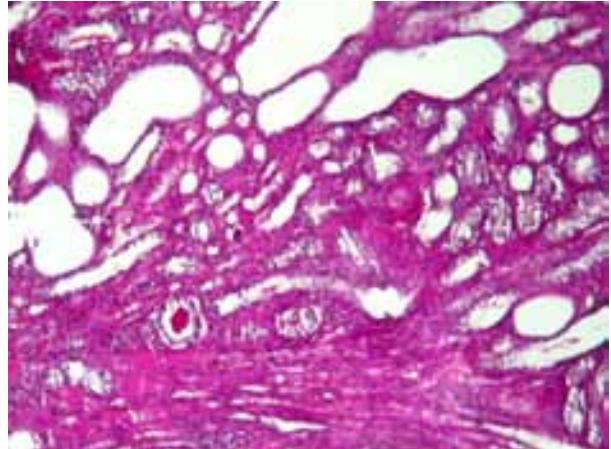
نگاره ۸- نمای ریزبینی از بافت کلیه در گروه UUO. به آتروفی و چروکیدگی کلافه مویرگی گلومرول توجه فرمائید (هماتوکسیلین-ائزین، بینابینی ملایم سلول‌های آماسی توجه فرمائید). $\times 100$.



نگاره ۶- نمای ریزبینی از بافت کلیه در گروه UUO-Vit E. به ارتضاح بینابینی ملایم سلول‌های آماسی توجه فرمائید (PAS، $\times 400$).

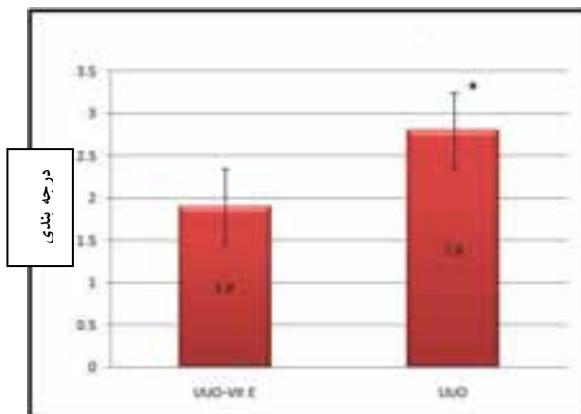


نگاره ۹- نمای ریزبینی از بافت کلیه در گروه UUO-Vit E. تغییرات پاتولوژیک در این گروه نسبت به گروه UUO ملایم‌تر می‌باشد. به اتساع فضای ادراری و همچنین چسیدگی پرده احشایی و جداری کپسول بومن (فلش نازک) و نکروز برخی از سلول‌های اپیتلیال توبولی (فلش‌های ضخیم) توجه فرمائید (PAS، $\times 100$).

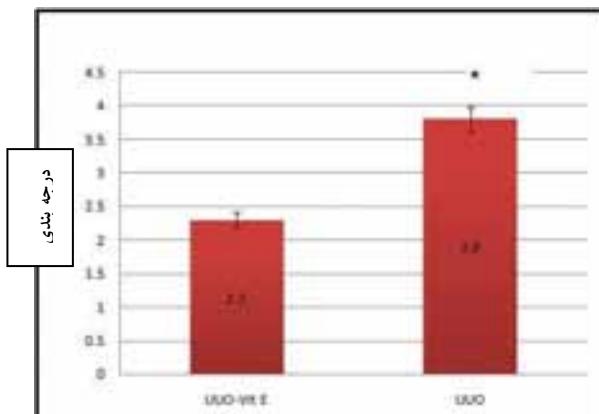


نگاره ۷- نمای ریزبینی از بافت کلیه در گروه UUO-Vit E. به فیبروز بینابینی ملایم (فلش) توجه فرمائید (PAS، $\times 100$).

نمودار ۲- درجه ارتضاح بینایینی سلول‌های آماتی

* نشانگر اختلاف معنی‌دار با گروه تیمار است ($P<0.05$)

نمودار ۱- شدت آسیب توبولی- بینایینی

* نشانگر اختلاف معنی‌دار با گروه تیمار است ($P<0.05$)

جدول ۱- مقایسه میزان وقوع و شدت آسیب گلومرولی بین گروه‌های UUO و UUO-Vit E

درصد کلی	+۴	+۳	+۲	+۱	درجه آسیب گروه
UUO	$38/2 \pm 5^a$	$5/2 \pm 0/5^a$	$8/2 \pm 0/18^a$	$11/2 \pm 1/1^a$	$13/6 \pm 2/6^a$
UUO-Vit E	23 ± 2^b	$4/4 \pm 0/4^a$	$5/1 \pm 0/4^b$	$6/2 \pm 0/5^b$	$7/3 \pm 0/7^b$

.a , b : در هر ستون حروف غیر یکسان نشانگر اختلاف معنی‌دار می‌باشد ($P<0.05$) .

(C)، گلوتاتیون، آلبومین و اورات که گونه‌های فعال اکسیژن را سمیت‌زدایی می‌کنند (۲). به دلیل تعادل تقریبی بین تولید و میزان فعالیت سیستم دفاع آنتی‌اکسیدانی، به سادگی ممکن است که این تعادل به نفع تولید گونه‌های فعال اکسیژن بهم بخورد و همین موضوع باعث آشفته شدن بیوشیمی سلول‌ها گردد. این عدم تعادل را استرس اکسیداتیو می‌نامند و منجر به آسیب‌های بافتی می‌شود (۲). مطالعات گذشته نشان داده است که انسداد یک‌طرفه حالت در موش صحرایی می‌تواند منجر به فیروز توبولی بینایینی، گلومرولواسکلروزیس، نفوذ سلول‌های التهابی و التهاب بافت بینایینی گردد. Klahr و همکاران (۱۹۹۴) نشان دادند که متعاقب انسداد حالت فیروز توبولی بینایینی، اتساع

بحث و نتیجه‌گیری

انسداد یک‌طرفه و تدریجی حالت با احتباس ادرار و تخریب پارانشیم کلیه همراه است و منجر به بزرگی کلیه می‌شود، که این امر منجر به انقباض عروق داخل کلیه شده و با القای هپوکسی و در نهایت ایسکمی باعث تحریک استرس اکسیداتیو خواهد شد (۴). میزان گونه‌های فعال اکسیژن در سلول‌ها و بافت‌ها در شرایط طبیعی، به علت تعادل بین تولید و حذف آن‌ها توسط سیستم دفاع آنتی‌اکسیدانی، در یک حد معینی ثابت می‌ماند. سیستم دفاع آنتی‌اکسیدانی مشتمل است بر آنزیمهایی نظیر سوپراکسید دیسموتاز، گلوتاتیون پراکسیداز و کاتالاز و ترکیبات غیرآنژیمی نظیر ویتامین‌ها (به خصوص E و

انسداد یک طرفه حالب می‌تواند به سرعت و با شدت زیادی باعث ارتضاح سلول‌های التهابی به بافت بینایینی کلیه گردد. به نظر می‌رسد که استرس اکسیداتیو نقش کلیدی در آغاز و ادامه التهاب بعد از انسداد دارد که نتیجه آن آسیب توبول‌های کلیوی و فیبروز بافت بینایینی می‌باشد (۱۲). نتایج مطالعات تاکنون نشان می‌دهند که عمل ویتامین E (توكوفروл) ممانعت یا کاستن از تخریب پراکسیداتیو القا شده توسط رادیکال آزاد در سیستم‌های بیولوژیکی است، زیرا ویتامین E به عنوان اولین یا تنها آنتی‌اکسیدان درونگرا علیه پراکسیداسیون زنجیره‌ای چربی در نظر گرفته می‌شود (۱). مرور نتایج مطالعات گذشته نشان می‌دهد که نتایج بدست آمده در این مطالعه با دیگر مطالعات مشابه مطابقت دارد. به طوری که تزریق ویتامین E باعث کاهش معنی‌داری در ارتضاح بینایینی سلول‌های آماسی و آسیب توبولی-بینایینی بعد از انسداد کامل یک طرفه حالب شده است. از طرف دیگر در گروه UUO-Vit E، تزریق ویتامین E آسیب گلومرولی را به طور معنی‌داری نسبت به گروهی که فقط انسداد حالب ایجاد شده است، کاهش می‌دهد.

نتایج این مطالعه نشان داد که انسداد حالب باعث فیبروز و آسیب شدید بافت کلیوی می‌شود و تجویز همزمان ویتامین E باعث کاهش آسیب‌های بافی و فیبروز ناشی از انسداد حالب می‌گردد.

فضای کپسول بومن، آتروفی شدید گلومرولی و توبولی و تجمع سلول‌های تک‌هسته‌ای روی می‌دهد (۸). Lange-Sperandio و همکاران (۲۰۰۵) نشان دادند که انسداد حالب باعث نفوذ سلول‌های التهابی و فیبروز بافت بینایینی کلیه می‌شود (۱۱). این نتایج با یافه‌های پاتولوژیک این مطالعه همخوانی دارد.

نتایج این مطالعه نشان داد که ویتامین E باعث کاهش آسیب توبولی-بینایینی، کاهش ارتضاح بینایینی سلول‌های آماسی و کاهش آسیب گلومرولی بافت کلیه متعاقب انسداد حالب شده است. در مطالعه‌ای که توسط Sahin و همکاران (۲۰۰۴) انجام شده است، نقش حفاظتی ویتامین E در آسیب‌های کلیوی نشان داده شده است (۱۶). در مطالعه Tain و همکاران (۲۰۰۷) در مورد نقش ویتامین E در استرس اکسیداتیو بر کلیه‌ای که قسمت اعظم آن در موش برداشته شده است، نشان داده شده که ویتامین E باعث کاهش اثرات مضر استرس اکسیداتیو بر روی گلومرول‌ها می‌شود (۹). همچنین در مطالعه‌ای که توسط Ozkan و همکاران (۲۰۰۷) روی استرس اکسیداتیو ناشی از مصرف سیگار بر بافت‌های کلیه، مغز و کبد انجام شده، نشان داده شده است که سیگار باعث ارتضاح سلول‌های آماسی در بافت کلیه می‌شود. در این مطالعه به تأثیر مثبت اثرات آنتی‌اکسیدانی ویتامین E و سلنیوم اشاره شده است (۱۴).

فهرست منابع

- آریا منش، س.، فقیهی، م. و کدخدایی، م. (۱۳۸۰): اثر ایسکمی پروفیوژن مجدد بر میزان تغییرات ویتامین E در خون وریدی و بافت کلیوی موش صحرایی، نشریه پزشکی یاخته، سال سوم، شماره ۹، صفحات: ۴۴-۳۹.
- چنگیزی‌آشتیانی، س.، سیدموسوی، س.م.، حسینخانی، س. و شیرازی، م. (۱۳۸۶): بررسی شاخص‌های متابولیسمی و استرس اکسیداتیو در نفروپاتی ناشی از انسداد حاد یک طرفه میزانی در رت. مجله دانشکده پزشکی دانشگاه علوم پزشکی تهران، دوره ۶۵، شماره ۷، صفحات: ۲۳-۱۷.
- شیرپور، ع.، تقی‌زاده‌افشاری، ع.، فرشید، اع.، علامه، ع.، رسمی، ی.، مغانچی، ح. و همکاران (۱۳۸۵): تأثیر ویتامین E بر ظرفیت آنتی‌اکسیدانی پلاسمما، پراکسیداسیون لیپیدی و نفروپاتی ناشی از دیابت در رت. مجله غدد درون ریز و متابولیسم ایران، دوره ۸، شماره ۱، صفحات: ۶۹-۶۳.

۴. نشاط، م.، خیاطنوری، م.ه. و موسوی، غ. (۱۳۸۷): مطالعه اثر سیمواستاتین بر عملکرد و آسیب کلیه متعاقب انسداد کامل یک طرفه حالب در موش صحرایی. مجله فیض دانشگاه علوم پزشکی کاشان، در نوبت چاپ.

5. Craven, P.A., DeRubertis, F.R., Kagan, V.E., Melhem, M. and Studer, R.K. (1997): Effects of supplementation with vitamin C or E on albuminuria, glomerular TGF-beta, and glomerular size in diabetes. *J. Am. Soc. Nephrol.*, 8: 1405-1414.
6. Ha, H. and Kim, K.H. (1995): Role of oxidative stress in the development of diabetic nephropathy. *Kidney Int Suppl.* 51: S18-21.
7. Klahr, S. (1991): New insights into the consequences and mechanisms of renal impairment in obstructive nephropathy. *Am. J. Kidney Dis.*, 18: 689-99.
8. Klahr, S. and Pukerson, M.L. (1994): The pathophysiology of obstructive nephropathy, the role of vasoactive compounds in the hemodynamic and structural abnormalities of the obstructed kidney. *Am. J. Kidney Dis.*, 23: 219-223.
9. Klahr, S. and Morrissey, J. (2002): Obstructive nephropathy and renal fibrosis. *Am. J. Physiol. Renal Physiol.*, 283: 861-75.
10. Kontush, A. (1996): Antioxidant and prooxidant activity of α -tocopherol. *J. Lipid Res.*, 37: 1441- 1447.
11. Lange-Sperandio, B., Forbes, M.S., Thornhill, B., Okusa, M.D., Linden, J. and Chevalier, R.L. (2005): A (2A) adenosine receptor agonist and PDE (4) inhibition delays inflammation but fails to reduce injury in experimental obstructive nephropathy. *Nephron Experimental Nephrology*, 100:e113-e123.
12. Moriyama, T., Kawada, N., Nagatoya, K., Horio, M., Imai, E. and Hori, M. (2000): Oxidative stress in tubulointerstitial injury: therapeutic potential of antioxidants towards interstitial fibrosis. *Nephrol. Dial. Transplant*, 6: 47-49.
13. Martin, A., Zulueta, J., Hassoun, P., Plumberg, J.B. and Meydani, M. (1996): Effect of vitamin E on hydrogen peroxide production on human vascular endothelial cells after hypoxia/reoxygenation. *Free Radic. Biol. Med.*, 20: 99-105.
14. Ozkan, A., Fiskin, K. and Ayhan, A.G. (2007): Effect of vitamin E and selenium on antioxidant enzymes in brain, kidney and liver of cigarette smoke-exposed mice. *Biologia*, 62: 360-364.
15. Prior, R.L. and Cao, G. (1999): In vivo total antioxidant capacity: comparison of different analytical methods. *Free Radic. Biol. Med.*, 27: 1173-1181.
16. Sahin, S., Algin, C., Sezgin, C. and Ihtiyar, E. (2004): Effect of vitamin E on kidney preservation using isolated perfused dog kidney. *Turk. J. Med. Sci.*, 34: 161-164.
17. Shah, S.V. (2006): Oxidants and iron in progressive kidney disease. *J. Ren. Nutr.*, 16: 185-89.
18. Sunami, R., Sugiyama, H., Wang, D., Kobayashi, M., Maeshima, Y. and Yamasaki, Y. (2004): Acatalasemia sensitizes renal tubular epithelial cells to apoptosis and exacerbates renal fibrosis after unilateral ureteral obstruction. *Am. J. Physiol. Renal Physiol.*, 286: 1030-1038.
19. Tain, Y., Freshour, G., Dikalova, A., Griendling, K. and Baylis, C. (2007): Vitamin E reduces glomerulosclerosis, restores renal neuronal NOS, and suppresses oxidative stress in the 5/6 nephrectomized rat. *Articles in Press. Am J. Physiol. Renal Physiol.* doi:10.1152/ajprenal.00260.2006.
20. Trachtman, H. (1994): Vitamin E prevents glucose-induced lipid peroxidation and increased collagen production in cultured rat mesangial cells. *Microvasc. Res.*, 47: 232-239.
21. Yoshikawa, T., Yasuda, M., Ueda, S., Naito, Y., Tanigawa, T., Oyamada, H., et al. (1991): Vitamin E in gastric mucosal injury induced by ischemia reperfusion. *Am. J. Clin. Nutr.*, 53: 210S- 214S.
22. Yu, B.P. (1994): Cellular defences against damage from reactive oxygen species. *Physiol. Rev.*, 74: 139-162.