

مقایسه اثر دوره‌های مختلف ایسکمی- ری پرفیوژن کلیه بر عملکرد، سطح سیتوکین‌ها و وضعیت آنتی‌اکسیدانی کبد موش صحرایی

تاریخ دریافت مقاله: ۱۳۸۷/۱۱/۲۳ تاریخ پذیرش: ۱۳۸۸/۰۳/۳۱

چکیده

زمینه و هدف: آسیب‌های موضعی ایسکمی- ری پرفیوژن کلیه در مطالعات متعددی بررسی شده است لیکن درباره تغییرات عملکرد و وضعیت آنتی‌اکسیدانی بافت کبد در آسیب ایسکمی- ری پرفیوژن (IR) کلیه اطلاعات کمی موجود است. مطالعات اخیر وجود ارتباط متقابل بین کبد و کلیه را پیشنهاد می‌کند. هدف مطالعه بررسی عملکرد، تغییرات سطح سیتوکین‌ها و وضعیت آنتی‌اکسیدانی کبد پس از IR کلیه می‌باشد. روش بررسی: این مطالعه از نوع تجربی و در موش صحرایی نر انجام شد. تعداد در هر گروه پنج می‌باشد. تعداد ۲۰ موش صحرایی در گروه‌های کنترل جراحی و ایسکمی (۳۰ و ۴۵ دقیقه) و ری پرفیوژن (۶۰ دقیقه) مطالعه شدند. یک نمونه خون پس از جراحی برای اندازه‌گیری کراتینین و BUN به منظور ارزیابی عملکرد کلیوی و AST و ALT به منظور ارزیابی عملکرد کبدی گرفته شد. سطح گلوتاتیون و FRAP (قدرت تام آنتی‌اکسیدانی) کبدی و نیز غلظت ایترولوکین ۱۰ و TNF- α در بافت کبد اندازه‌گیری گردید. یافته‌ها: در هر دو گروه ۴۵ و ۶۰ دقیقه ایسکمی و یک ساعت ری پرفیوژن افزایش معنی دار کراتینین (11 ± 1) و 10 ± 0.7 به 15 ± 0.5 میلی گرم در دسی لیتر، ($p < 0.05$) و BUN (34 ± 3 / 85) و 35 ± 2 / 81 به 23 ± 0.75 میلی گرم در دسی لیتر، ($p < 0.05$) نسبت به گروه کنترل جراحی مشاهده شد. در این گروه همچنین کاهش معنی دار در گلوتاتیون کبد و افزایش TNF- α و ایترولوکین ۱۰ وجود داشت. نتیجه‌گیری: ایسکمی کلیوی باعث تغییرات عملکرد، کاهش دفاع آنتی‌اکسیدانی و افزایش سیتوکین‌ها در کبد می‌گردد. جهت بررسی اثرات ضایعات کلیوی بر روی کبد به عنوان ارگان دوردست، حداقل ۴۵ دقیقه دوره ایسکمی لازم می‌باشد.

کلمات کلیدی: کلیه، ایسکمی- پرفیوژن مجدد، کبد، سیتوکین‌ها.

* مهری کدخدایی

فرشته گلاب، مریم زحمتکش

رعنا غزنبوی، مهدی هدایتی

حسینعلی عرب، منوچهر سلیمانی

گروه فیزیولوژی، دانشکده پزشکی

دانشگاه علوم پزشکی تهران

* نویسنده مسئول: دانشگاه علوم پزشکی تهران، دانشکده پزشکی، گروه فیزیولوژی، صندوق پستی ۱۴۱۷۴

تلفن: ۰۶۰۱۹۴۸۴

email: kadkhodam@tums.ac.ir

مقدمه

لنفوسيت‌ها در کلیه و همچنین در سینوزوئیدهای کبدی مشاهده می‌شود که با اختلال در عملکرد کلیه همراه است.^۱ این یافته‌ها نشان می‌دهد که یک پاسخ ایمنی سلولی سیستمیک از جمله سلول‌های واسطه، اعضای مختلفی را در بدن به هنگام نارسایی کلیوی ناشی از ایسکمی تحت تأثیر قرار می‌دهد که احتمالاً نقش مهمی در ایجاد نارسایی چند عضوی دارد. مطالعات اخیر احتمال وجود تأثیر متقابل بین کبد و کلیه را مطرح می‌کنند.^۲ از آنجایی که بافت کبد یکی از بسترهای عروقی است که رادیکال‌های آزاد اکسیژن به آن حمل می‌شود، احتمال آشکار شدن اثرات سمی این مولکول‌ها در آن وجود دارد.^۳ Yildirim پیشنهاد کرده که در خرگوش معالجه با دهیدروپاپی آندرسترون اثرات مفیدی در جهت دفاع آنتی‌اکسیدانی از اکسیژن به کبد در مقابل صدمات کبدی بعد از آسیب‌های ایسکمی- ری پرفیوژن کلیوی

مطالعات متعددی در مورد جواب موضعی کلیه به آسیب‌های ایسکمی- ری پرفیوژن ischemia-reperfusion انجام شده است. اما اثرات دوردست آسیب ایسکمی- ری پرفیوژن کلیه روی کبد به بررسی بیشتری احتیاج دارد. نارسایی حاد کلیه مرتبط با بیماری کبدی یک مشکل شایع بالینی با اتیولوژی‌های مختلف و میزان مرگ و میر بالاست. آسیب‌های ایسکمی- ری پرفیوژن ایجاد پاسخ التهابی می‌کند که موجب تولید رادیکال‌های آزاد اکسیژن شده و به بافت موضعی یا ارگان‌های دوردست صدمه می‌زنند. یک عملکرد مهم رادیکال‌های آزاد اکسیژن احتمالاً تغییر در بیان ژن کبدی بعد از القای درجات مختلفی از آسیب ایسکمی- ری پرفیوژن در کلیه است.^۱ Miyazawa نشان داد که وقتی عروق کلیه مسدود می‌شود تجمع نوتروفیل‌ها و

دقیقه- ری پرفیوژن ۶۰ دقیقه، ۳- ایسکمی ۴۵ دقیقه- ری پرفیوژن ۶۰ دقیقه، ۴- ایسکمی ۶۰ دقیقه- ری پرفیوژن ۶۰ دقیقه.

روش جراحی: موش‌های صحرایی روی یک تخت جراحی که دمای بدن حیوان را در حد $37 \pm 1^{\circ}\text{C}$ نگه می‌داشت قرار داده شده و با پتوباربیتال سدیم (۶۰ میلی‌گرم به‌ازای هر کیلوگرم به‌صورت زیرجلدی به‌اضافه ۶mg به ازای هر کیلوگرم در ساعت به‌صورت داخل‌وریدی) بیهودش شدند. برای تسهیل تنفس تراکتوومی انجام گردید. شریان فمورال راست کانوله شد و جهت اندازه‌گیری فشار متوسط شریانی به یک ترانسدیوسر فشار وصل شد. ورید دمی برای تزریق نرمال سالین کانوله شد. یک شکاف روی قسمت میانی شکم داده شد و شریان‌های کلیوی به‌دقت از بافت اطراف جدا گردید. مثانه برای جمع‌آوری ادرار کانوله شد. بعد از کامل شدن مراحل جراحی به‌منظور ثابت شدن شرایط بدن، حیوان ۳۰ دقیقه در همین وضعیت حفظ شد. در گروه‌های ایسکمی- ری پرفیوژن شریان کلیوی به‌وسیله یک کلمپ مخصوص به‌مدت ۳۰، ۴۵ یا ۶۰ دقیقه مسدود شد و سپس یک ساعت ری پرفیوژن انجام گردید. برای مطمئن شدن از انسداد کامل می‌توان رنگ‌پریدگی کلیه و برای اطمینان از برقراری مجدد جریان برافروخته شدن رنگ کلیه را مدنظر داشت. در حیوانات کترل، تمامی مراحل اولیه جراحی تا جدا کردن عروق کلیوی از بافت اطراف انجام شد ولی انسداد عروقی داده نشد. در پایان آزمایشات در همه گروه‌ها پلاسما جهت اندازه‌گیری BUN و کراتینین جمع‌آوری و بخشی از بافت کلیه و کبد برای آزمایشات بعدی برداشته شد.

فشارخون شریانی و ضربان قلب از طریق کانول شریان فمورال که

به ترانسدیوسر فشار و دستگاه پاورلب متصل بود اندازه‌گیری شد.

روش‌های بیوشیمیایی: غلاظت خونی کراتینین، اوره، آلانین آمینو- انسفراز (ALT) و آسپارتات آمینو ترانسферاز (AST) با روش رنگ سنجی توسط کیت‌های تجاری اندازه‌گیری شد.

روش هموژن کردن بافت: تکه‌ای از کبد در بافر کلرید پتاسیم (برای اندازه‌گیری FRAP) و تکه دیگر در محلول تری کلرو استیک اسید (برای اندازه‌گیری گلوتاتیون) هموژن شد. سپس ۳۰ دقیقه سانتریفیوژ شده و مایع رویی جهت بررسی‌های بیوشیمیایی برداشته شد.

اندازه‌گیری گلوتاتیون: گلوتاتیون احیا شده با متدهای Tietze (۱۲) ۹. کاهش dithiobis 2-nitrobenzoic acid (DTNB) در ۵/۵ نانومتر با اسپکتروفوتومتری سنجیده شد. مقادیر گلوتاتیون مربوط به هر

دارد که احتمالاً به‌دلیل افزایش دادن سطح گلوتاتیون و کاهش تولید MDA (مالون دی آلدیید، شاخص پراکسیداسیون چربی‌ها) است.^۳ Kielar اثرات خارج کلیوی نارسایی حاد کلیه را بررسی کرد. این اثرات ممکن است در نتیجه افزایش تولید سیتوکین‌ها مثل α-TNF و عوامل رشد مثل عامل رشد سلول‌های کبدی (HGF) تولید شده توسط اعضای غیر از کلیه باشد. به علاوه در اثر ایسکمی کلیوی پاسخ التهابی به وجود می‌آید که باعث صدمات ثانویه می‌شود.^۴ ایسکمی کلیوی همچنین باعث افزایش فراوانی mRNA ایترولوکین ۶، تولید ایترولوکین ۶ کلیوی و بیان ژن گیرنده‌های ایترولوکین ۱۰ می‌گردد.^۵ ایترولوکین ۶ تولید ایترولوکین ۱۰ به‌وسیله کبد را تحریک می‌کند که صدمات کلیوی را بهبود می‌بخشد. پیامدهای تولید ایترولوکین ۶ توسط بافت آسیب دیده پیچیده است. ایترولوکین ۶ اثرات التهابی یا ضدالتهابی دارد.^۶ پیشنهاد شده که نتیجه نهایی موجب یک اثر پاراکرین موضعی محرك التهاب و یک اثر اندوکرین عمومی مهارکننده التهاب می‌شود.^۷ موش‌هایی که ژن ایترولوکین ۶ آنها حذف شده مستعد صدمات شدیدتری از آسیب‌های ایسکمیک کلیه می‌باشند و همچنین کبد آنها ایترولوکین ۱۰ کمتری تولید می‌کند. بررسی دقیق‌تر تغییرات ایجاد شده در کبد متعاقب نارسایی کلیوی می‌تواند ما را جهت جلوگیری از این تغییرات کمک کند. بنابراین میزان تغییرات کبدی به‌هنگام القای درجات مختلفی از آسیب کلیوی مطالعه می‌شود. از آن‌رو که بیماری کبدی ممکن است سیر آسیب کلیوی را تغییر بدهد، تجویز خارجی عوامل تنظیمی تولید شده توسط اعضای غیر از کلیه می‌تواند اثرات درمانی برای نارسایی حاد کلیه داشته باشد.^۸ هدف مطالعه حاضر اثرات دوره‌های ایسکمی- ری پرفیوژن کلیوی در سطح سیتوکین‌ها و وضعیت آنتی اکسیدانی کبد به عنوان یک عضو دور دست می‌باشد.

روش بررسی

مطالعه از نوع تجربی در گروه فیزیولوژی دانشکده پزشکی دانشگاه علوم پزشکی تهران در فصل بهار و تابستان بر روی موش‌های نر تهیه شده از حیوان‌خانه گروه فیزیولوژی انجام شده است. تعداد ۲۰ موش صحرایی به‌طور تصادفی در چهار گروه پنج تایی بررسی شدند. تکنیک جراحی در بیهودشی کامل و براساس مشور ملاحظات اخلاقی تحقیقات دانشگاه انجام گردید. حجم نمونه با محاسبه بر اساس واریانس مطالعات مشابه به‌دست آمد. ۱- کترول جراحی، ۲- ایسکمی ۳۰

یافته‌ها

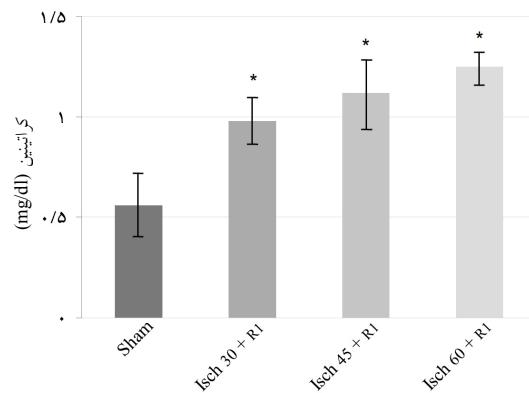
در هیچ‌یک از گروه‌ها میزان فشار متوسط شریانی در طی انجام آزمایشات نسبت به میزان پایه تفاوت معنی‌داری نداشت. همچنان نتایج آزمایشات عملکرد کبد در جدول ۱ نمایش داده شده است. چنانکه ملاحظه می‌شود در گروه ۳۰ دقیقه ایسکمی، سطح آنزیم‌ها با گروه کنترل تفاوت معنی‌داری نداشت. در گروه ۴۵ دقیقه سطح AST بالاتر ولی آنزیم دیگر تغییری نشان نداد. در حالی که ۶۰ دقیقه ایسکمی با افزایش بالهمیت هر دو آنزیم همراه بود. این نتایج مovid عدم القای آسیب عملکردی کبدی در ۳۰ دقیقه و آسیب شدید در ۶۰ دقیقه و درجات بینابنی آسیب در ۴۵ دقیقه می‌باشد.

تأثیر ایسکمی کلیوی بر متغیرهای بیوشیمیایی پلاسمما: پس از ۳۰ دقیقه ایسکمی و یک ساعت ری پرفیوژن متعاقب، BUN تغییری نکرد ولی کراتینین پلاسمما در این گروه نسبت به گروه کنترل جراحی به‌طور معنی‌داری افزایش یافت (0.98 ± 0.11 به 0.55 ± 0.15 میلی‌گرم در دسی‌لیتر، $p < 0.05$). در هر دو گروه ۴۵ و ۶۰ دقیقه ایسکمی و یک ساعت ری پرفیوژن افزایش معنی‌دار کراتینین پلاسمما و BUN

جدول-۱: تغییرات غلظت ALT و AST پلاسمما طی ایسکمی-پرفیوژن مجدد کلیه

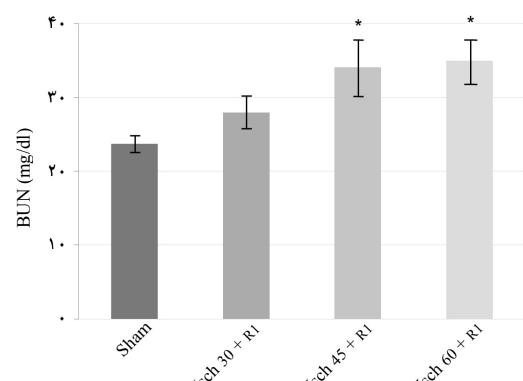
گروه‌ها	ALT (U/l)	AST (U/l)
شم	128 ± 27.5	263.7 ± 25.7
ایسکمی ۳۰ دقیقه	119 ± 20.8	275 ± 52.6
ایسکمی ۴۵ دقیقه	128 ± 15.5	459.7 ± 17.7
ایسکمی ۶۰ دقیقه	444.6 ± 19.8 *	491.5 ± 74.8 *

* اختلاف معنی‌دار نسبت به گروه شم در سطح $p < 0.05$ تعداد نمونه‌ها در هر گروه پنج می‌باشد. داده‌ها به صورت میانگین \pm SEM گزارش شده است.

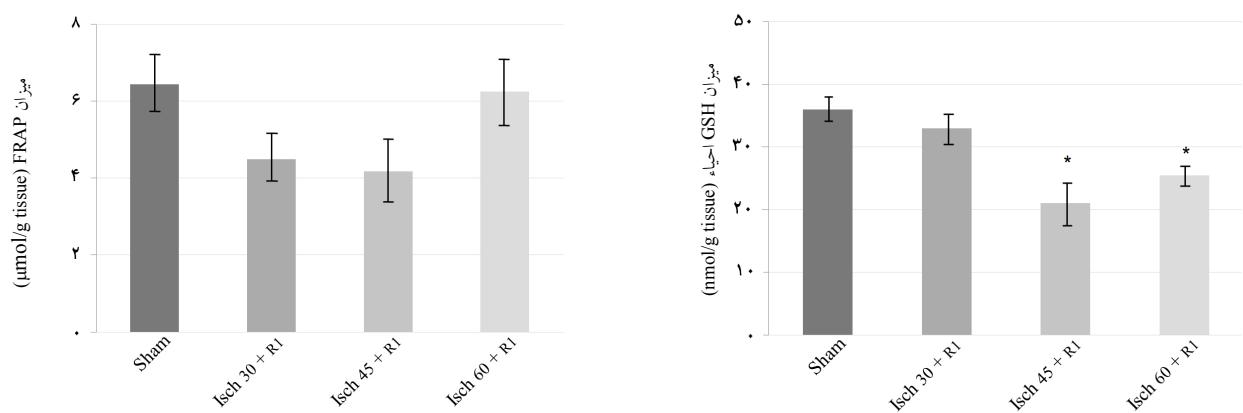


هریک از ستون‌ها نمایانگر میانگین \pm خطای معیار BUN و کراتینین بر حسب میلی‌گرم در دسی‌لیتر می‌باشد. * اختلاف معنی‌دار را نسبت به گروه Sham در سطح $p < 0.05$ نشان می‌دهد. (n=5 در هر گروه)

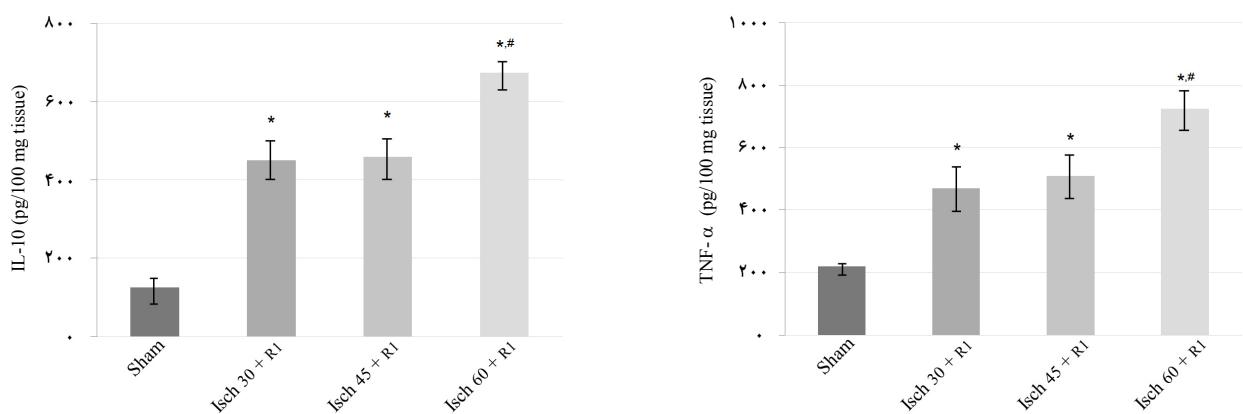
نمونه با استفاده از منحنی استاندارد محاسبه گردید. اندازه‌گیری FRAP در بافت کبد: Ferric Reducing Ability (FRAP) در بافت کبد: Benzie and Strain متند Benzie and Strain اندازه‌گیری شد.^{۱۰} به طور خلاصه ۵۰ µg مایع استخراج شده از بافت هموژن شده کبد به ۱/۵ میلی‌لیتر محلول تازه تهیه شده FRAP اضافه و میزان جذب در ۵۹۳ نانومتر اندازه‌گیری شد. اندازه‌گیری غلظت سیتوکین‌ها در بافت کبد: TNF-α و ایترلوکین ۱۰ Rat IL-10 and TNF-α ELISA اندازه‌گیری شد (ELISA kit, Diaclone A; Tepnel, Besancon, France). میلی‌گرم بافت در یک میلی‌لیتر بافر فسفات حاوی آنتی پروتئاز (۱/۱۰ میلی‌مول در لیتر فنیل متیل سولفونیل فلوراید، ۰/۱ میلی‌مول در لیتر بنزتونیوم کلراید، ۱۰ میلی‌مول در لیتر EDTA و ۲۰ آپروتینین آ) و ۰/۰۵٪ تویین هموژن و ۱۰ دقیقه با ۳۰۰۰ دور در دقیقه سانتریفوژ شد. مایع رویی پنج برابر در بافر فسفات رقیق گردیده و به پلیت مخصوص ELISA منتقل شد. پلیت در طول مدت شب قبل از آزمایش با آنتی‌بادی پلی کلونال گوسفنندی ضد موش مربوط به TNF-α و ایترلوکین ۶ و ۱۰ پوشانده شد. سپس پس از شستشو، با البومنین سرم گاوی بلوك و نمونه (سیتوکین موش) در آن قرار داده شد و در مدت شب انکوبه گردید. آنتی‌بادی‌های پلی کلونال بیوتینه با رقت یک به ۱۰۰۰ تا یک به ۲۰۰۰ مورد استفاده قرار گرفت. حساسیت آزمایش ۱۶ پیکو گرم در میلی‌لیتر بود. در این تحقیق نتایج بر اساس برنامه آماری SPSS ویراست ۱۱ و تست آنالیز واریانس یک‌طرفه بررسی و برای مقایسه چندگانه از شاخص Duncan استفاده شد. اختلاف معنی‌دار در سطح $p < 0.05$ بوده و تعداد نمونه‌ها در هر گروه پنج می‌باشد. نتایج به صورت (میانگین \pm انحراف معیار) بیان شد.



شکل-۱: تغییرات غلظت BUN و کراتینین پلاسمما در گروه‌های مختلف



هر یک از سهون همان یاگر میانگین ≠ خطای معیار می باشد. اختلاف معنی دار را نسبت به گروه Sham در سطح $0.05 < p$ نشان می دهد. $n=5$ در هر گروه



هر یک از سوتون‌ها ممکن است با میانگین \pm خطای معیار می‌باشد. * اختلاف معنی‌دار را نسبت به گروه Sham در سطح $p < 0.05$ نشان می‌دهد. # اختلاف معنی‌دار را نسبت به سایر گروه‌ها در سطح $p < 0.05$ نشان می‌دهد. (n = 5 در هر گروه)

اثرات ایسکمی کلیوی بر ایترولوکین-۱۰ کبد: ۴۵، ۳۰، ۶۰ دقیقه
ایسکمی کلیوی و یک ساعت ری پر فیوژن ایترولوکین-۱۰ کبد را به طور معنی داری افزایش داد. همچنین ایترولوکین-۱۰ کبد در گروه ۶۰ دقیقه ایسکمی کلیوی با سایر گروه‌ها مقاومت معنی دار داشت (شکل ۳).

ب

در نارسایی حاد کلیه هنوز هم میزان مرگ و میر بالایی وجود دارد. خدمات ایسکمی- ری پرفیوژن کلیوی در حالات متعدد بالینی مانند پیوند، نفرکتومی ناقص، سپتی سمی، هیدروفنروز و جراحی های کلیه رخ می دهد. اگرچه مطالعات متعددی بر روی پاسخ های کلیه به این آسیب ها متمرکز شده، بررسی های جدیدتر نشان می دهد که خدمات ایسکمی- ری پرفیوژن کلیوی بر روی اعضای دیگر از جمله کبد

نسبت به گروه کترل جراحی مشاهده شد (شکل ۱). اثرات ایسکمی کلیوی بر وضعیت اکسیداتیو بافت کبد: میزان گلوتاتیون بعد از ۳۰ دقیقه ایسکمی و یک ساعت ری پرفیوژن تغییری نکرد (شکل ۲). در هر دو گروه ۴۵ و ۶۰ دقیقه ایسکمی و یک ساعت ری پرفیوژن گلوتاتیون کبد نسبت به گروه کترل جراحی کاهش پیدا کرد. شکل ۲ همچنین سطح FRAP کبد را نشان می‌دهد که در گروه‌های مختلف تفاوتی نداشت.

اثرات ایسکمی کلیوی بر TNF- α بعد از TNF- α سطح کبدی تا ۳۰ دقیقه ایسکمی کلیوی و یک ساعت ری پرفیوژن و نیز در گروههای ۴۵ یا ۶۰ دقیقه ایسکمی کلیوی و یک ساعت ری پرفیوژن به طور معنی داری افزایش یافت. این افزایش در گروه ۶۰ دقیقه ایسکمی به طور قابل ملاحظه ای بیشتر از سایر گروهها بود (شکل ۳).

عملکرد کبد با ۳۰ دقیقه ایسکمی تقریباً تغییری نکرد ولی در ۴۵ دقیقه ایسکمی تا حدودی کاهش یافته و در ۶۰ دقیقه ایسکمی کلیوی کاهش معنی داری نشان داد. این نشان می دهد که در گروه ۶۰ دقیقه کبد آسیب های شدیدتری می بیند. سیتوکین ها در بافت کبد در ۳۰ و ۴۵ دقیقه ایسکمی کلیوی بالا رفتند و در گروه ۶۰ دقیقه خیلی افزایش پیدا کرد به طوری که با کنترل و سایر گروه های ایسکمی تفاوت معنی داری نشان داد. گلوتاتیون در همه گروه ها کاهش پیدا کرد که این کاهش در گروه ۴۵ و ۶۰ دقیقه ایسکمی بیشتر از گروه دیگر بود. FRAP هم کاهش نشان داد هر چند که معنی دار نبود. بالا رفتن FRAP در ۶۰ دقیقه ایسکمی ممکن است به دلیل شرکت اسید اوریک به عنوان جزئی از FRAP باشد. از مطالعه حاضر نتیجه می گیریم که ایسکمی کلیوی باعث تغییرات عملکرد، کاهش دفاع آنتی اکسیدانی و افزایش سیتوکین ها در کبد می گردد. جهت بررسی اثرات ضایعات کلیوی بر روی کبد به عنوان ارگان دور دست، حداقل ۴۵ دقیقه دوره ایسکمی لازم می باشد. با توجه به مشابهات ساختمانی و عملکردی کلیه و کبد پستانداران به ویژه موش صحرابی با انسان، نتایج این مطالعه می تواند به عنوان مبنای جهت تحقیقات مشابه در انسان باشد.

تأثیر گذاشته و همچنین توسط این اعضا تحت تاثیر قرار می گیرد. در مطالعه حاضر تغییرات عملکردی، بافت شناسی، میزان سیتوکین ها و وضعیت آنتی اکسیدانی بافت کبد پس از مدت زمان های مختلف ایسکمی و ری پرفیوژن کلیه مورد بررسی قرار گرفت. Serteser نشان داد که در صدمات ایسکمی - ری پرفیوژن کلیوی TNF- α و مواد حاصل از اکسیداسیون در کبد موش افزایش پیدا می کند. پیشنهاد کرد که ۳۰ دقیقه ایسکمی و ۶۰ دقیقه ری پرفیوژن برای دیدن اثرات آسیب ها در اعضای دیگر کافی است.^{۱۱} Jeyarajah نیز پیشنهاد کرد که تولید ایترولوکین ۱۰- کبد و آنتاگونیست گیرنده ایترولوکین ۱۰- در پاسخ به انسداد حاد مجرای صفر اوی موجب بهبود نارسایی حاد کلیوی می شود.^{۱۲} Hoke نشان داد که فقدان حاد عملکرد کلیه موجب آسیب های ریوی می گردد که به ایسکمی کلیوی واپس ته نیست و نقش احتمالی کلیه در تعادل سیتوکین ها و تنظیم عملکرد ریه ها را مورد نظر قرار دادند.^{۱۳} در سال ۲۰۰۹ نشان داده شد که آسیب کلیه چه از نوع ایسکمیک و چه غیر ایسکمیک می تواند موجب ضایعات کبدی شود.^{۱۴} در مطالعه حاضر، ایسکمی - ری پرفیوژن کلیوی موجب تغییرات واپس ته به زمان از آسیب های عملکردی کبد و کلیه ها شد.

References

1. Remick DG, Villarete L. Regulation of cytokine gene expression by reactive oxygen and reactive nitrogen intermediates. *J Leukoc Biol* 1996;59(4):471-5.
2. Miyazawa S, Watanabe H, Miyaji C, Hotta O, Abo T. Leukocyte accumulation and changes in extra-renal organs during renal ischemia reperfusion in mice. *J Lab Clin Med* 2002;139(5):269-78.
3. Yildirim A, Gumus M, Dalga S, Sahin YN, Akcay F. Dehydroepiandrosterone improves hepatic antioxidant systems after renal ischemia-reperfusion injury in rabbits. *Ann Clin Lab Sci* 2003;33(4):459-64.
4. Kielar ML, Rohan Jeyarajah D, Lu CY. The regulation of ischemic acute renal failure by extrarenal organs. *Curr Opin Nephrol Hypertens* 2002;11(4):451-7.
5. Nakatani T, Kim T, Uchida J, Kumata N, Kawashima H, Sugimura K. Hepatocyte growth factor ameliorates renal hemodynamic disorder after ischemia/reperfusion. *Int J Mol Med* 2002;10(2):217-9.
6. Lemay S, Rabb H, Postler G, Singh AK. Prominent and sustained up-regulation of gp130-signaling cytokines and the chemokine MIP-2 in murine renal ischemia-reperfusion injury. *Transplantation* 2000;69(5):959-63.
7. Meng ZH, Dyer K, Billiar TR, Twardy DJ. Essential role for IL-6 in postresuscitation inflammation in hemorrhagic shock. *Am J Physiol Cell Physiol* 2001;280(2):C343-51.
8. Gupta S, Verfaillie C, Chmielewski D, Kim Y, Rosenberg ME. A role for extrarenal cells in the regeneration following acute renal failure. *Kidney Int* 2002;62(4):1285-90.
9. Tietze F. Enzymic method for quantitative determination of nanogram amounts of total and oxidized glutathione: applications to mammalian blood and other tissues. *Anal Biochem* 1969;27(3):502-22.
10. Benzie IF, Strain JJ. The ferric reducing ability of plasma (FRAP) as a measure of "antioxidant power": the FRAP assay. *Anal Biochem* 1996;239(1):70-6.
11. Serteser M, Koken T, Kahraman A, Yilmaz K, Akbulut G, Dilek ON. Changes in hepatic TNF-alpha levels, antioxidant status, and oxidation products after renal ischemia/reperfusion injury in mice. *J Surg Res* 2002;107(2):234-40.
12. Jeyarajah DR, Kielar ML, Zhou XJ, Zhang Y, Lu CY. Acute bile duct ligation ameliorates ischemic renal failure. *Nephron Physiol* 2003;95(2):28-35.
13. Hoke TS, Douglas IS, Klein CL, He Z, Fang W, Thurman JM, et al. Acute renal failure after bilateral nephrectomy is associated with cytokine-mediated pulmonary injury. *J Am Soc Nephrol* 2007;18(1):155-64.
14. Golab F, Kadkhodaee M, Zahmatkesh M, Hedayati M, Arab H, Schuster R, et al. Ischemic and non-ischemic acute kidney injury cause hepatic damage. *Kidney Int* 2009;75(8):783-92.

The effects of different periods of renal ischemia/reperfusion injury on rats' liver function, cytokine levels and antioxidant status

Kadkhodaee M.*
Golab F.
Zahmatkesh M.
Ghaznavi R.
Hedayati M.
Arab HA.
Soleimani M.

Department of Physiology, School of Medicine

Tehran University of Medical Sciences

Abstract

Received: February 11, 2009 Accepted: June 21, 2009

Background: The effect of ischemia/reperfusion (I/R) injury on kidney has been under investigation for many years. But the changes in liver function and oxidative stress status in renal I/R injury is not well known. Recent studies suggest a crosstalk between liver and kidneys. The aim of the present study was to assess liver changes after induction of various degrees of renal I/R injury.

Methods: This is an experimental study conducted on 20 male rats that were obtained from animal house of Physiology Department. Twenty male rats were subjected to either sham operation or ischemia (30, 45 and 60 min) followed by 60 min reperfusion periods. Blood samples were drawn post-operatively and plasma creatinine, BUN, ALT and AST were measured. Hepatic glutathione (GSH) and FRAP (ferric reducing antioxidant power) levels and the concentration of IL-10 and tumor necrosis factor (TNF)-alpha were evaluated.

Results: Both 45 and 60 min ischemia followed by 1h reperfusion periods resulted in significant increases in plasma creatinine ($11.1\pm1.7\text{mg/dl}$ and $1.24\pm0.07\text{mg/dl}$ vs $0.55\pm0.15\text{mg/dl}$, $p<0.05$) and BUN ($34\pm3.85\text{mg/dl}$ and $35.0\pm2.81\text{mg/dl}$ vs $23.75\pm1.1\text{mg/dl}$, $p<0.05$). These rats showed a significant decrease in liver GSH as well as significant increase in TNF- α & IL-10 concentrations.

Conclusion: Renal ischemia causes changes in liver function and oxidative stress status. A minimum of 45 min ischemia is needed to study the effects of renal injury on liver as a remote affected organ.

Keywords: Kidney, Ischemia-reperfusion, liver, Cytokines.

* Corresponding author: Dept. of Physiology, School of Medicine, Tehran University of Medical Sciences, Tehran, IRAN
Tel: +98-21-66419484
email: kadkhodm@tums.ac.ir