

تأثیر جنتامايسین بر میزان آلکالین فسفاتاز و لاكتات دهیدروژناز ادرار در کلیه پرفیوز شده موش صحرایی

رعنا غزنوی * ، مهدیه فقیهی * ، مهری کدخدایی * ، صدیقه شمس **

خلاصه:

سابقه و هدف: با توجه به شیوع سمیت کلیوی جنتامايسین و عوارض شناخته شده آن و اهمیت اندازه گیری سمیت کلیوی، این تحقیق به منظور تعیین تأثیر جنتامايسین بر میزان رها شدن آنزیم های سلولی آلکالین فسفاتاز و لاکتات دهیدروژناز ادرار، بر روی موشهای صحرایی انجام گرفت.

مواد و روشها: مطالعه از نوع تجربی بوده و تعداد شانزده عدد موش صحرایی نر (دو دسته مورد و شاهد ۸ تایی) مورد بررسی قرار گرفته است. در گروه شاهد پرفیوز با بافر تیروود و در گروه مورد پرفیوز با بافر تیروود همراه با جنتامايسین به عمل آمد. میزان فعالیت آنزیم های سلولی آلکالین فسفاتاز و لاکتات دهیدروژناز ادرار به عنوان شاخص های سمیت سلولی در زمانهای مختلف اندازه گیری و مورد قضایت آماری قرار گرفت.

یافته ها: میزان فعالیت آنزیم ها در گروه مورد نسبت به گروه شاهد افزایش معنی دار نشان داد ($P < 0.01$).

نتیجه گیری و توصیه ها: پرفیوز چنتامايسین به کلیه ها موجب افزایش فعالیت آنزیم های سلولی مذکور در ادرار می شود که می تواند به عنوان تشانگر اثر سمی جنتامايسین بر سلول های دیواره توبول های کلیوی باشد. از این رو، می توان الگوی مطالعه حاضر را جهت بررسی جواب مختلف سمیت کلیوی جنتامايسین، همچنین به عنوان الگویی از نارسایی حاد کلیوی به کار برد.

مقدمه

مطالعه بر روی مکانیسم پایه پدیده های مختلف فیزیولوژیک و پاتولوژیک، نتایج با ارزش و قابل اعتمادی به دست می دهد. در مطالعاتی که بر روی کلیه انجام می شود، روش های مختلف مجزا سازی صورت می پذیرد. مطالعه روی توبول، گلومرول، کلیه کامل مجزا در حمام بافتی و کلیه کامل مجزای درجا(*in situ*) از آن جمله می باشد. در الگوی اخیر سیستم عروقی و توبولی کلیه دست تغورده بوده و به دلیل *in situ* بودن آن استرس کمتری در جریان مجزا سازی

در مطالعاتی که بر روی بیش از ده هزار بیمار انجام گرفت، متوسط سمیت کلیوی جنتامايسین در افرادی که بیش از سه روز دارو دریافت کرده بودند، ۱۴ درصد گزارش شده است (۱). با توجه به میزان بالای سمیت کلیوی دارو، مطالعه بر روی این عارضه الزامی بود که برای انجام آن در مطالعات مختلف روش ها و الگوهای متنوعی مورد استفاده قرار می گیرد. مطالعه با استفاده از الگوهای عضو مجزا، از آنجایی که تداخل اثر سایر اعضاء در آن حذف می گردد و شرایط مطالعه کاملاً تحت نظر و کنترل پژوهشگر می باشد، بویژه در

* گروه فیزیولوژی، دانشگاه علوم پزشکی تهران.

** مرکز طبی کودکان، دانشگاه علوم پزشکی تهران، دانشکده پزشکی

می باشد (۳).

لاکتات دهیدروژناز در تمام بافت‌ها تولید می‌شود و یک نقش کلیدی در متابولیسم ارزی دارد. میزان LDH در انفارکتوس، آسیب‌های هپاتوسلوالی، کارسینوم‌ها و هر شرایطی که باعث نکروز سلولی شود، بالا می‌رود (۴).

فعالیت این آنزیم در اکثر بافت‌های بدن مشاهده می‌شود و حضور آن تنها در سیتوزول است. در برخی از بافت‌ها از جمله کبد، قلب، کلیه مقدار آن بسیار زیادتر از سرم است. بنابراین، کمترین صدمه وارد به بافت‌های مذکور می‌تواند به صورت قابل ملاحظه‌ای موجب افزایش مقدار این آنزیم در ادرار شود (۵).

LDH علامت شاخص سیتوزول بوده و بالا رفتن فعالیت آن در ادرار بیانگر صدمه دیدن سلول‌های دیواره توپول پروگریمال است. (۶) از این رو، به منظور تعیین تاثیر تجویز جنتامایسین بر میزان ALP و LDH ادرار، این تحقیق روی کلیه پروفیوز شده موش صحرابی انجام گرفت.

مواد و روش‌ها

تحقیق به روش تجربی انجام گرفت. در این مطالعه از ۱۶ موش صحرابی سفید نر با وزن ۲۱۰ تا ۲۴۰ گرم استفاده شد. موش‌ها در دو گروه هشت تایی به شرح زیر تقسیم گردیدند: گروه شاهد - جریان محلول تیروود به کلیه‌ها برقرار شد و ادرار جمع‌آوری گردید.

گروه مورد - جریان محلول تیروود به کلیه‌ها برقرار شد. در دقیقه ۳۰ تزریق جنتامایسین به کلیه با غلظت ۰/۰ میلی‌گرم در هر میلی لیتر (۷) آغاز و ادرار جمع‌آوری شد. برقراری جریان تیروود در تمامی گروه‌ها به مدت ۱۱۵ دقیقه انجام و نمونه‌های ادرار در دقایق ۷۰، ۹۰ و ۱۱۰ به مدت ۵ دقیقه جمع‌آوری گردید.

الگوی مورد استفاده در مطالعه حاضر، کلیه مجزای in situ است (۸). هدف از جراحی در این الگو جایگزین

به عضو وارد می‌شود. از این رو، در عین موجود بودن مزایای الگوی مجزا، نزدیکترین شرایط را به شکل بالینی دارا می‌باشد. حال اگر بتوان سمیت جنتامایسین را در این الگو ایجاد کرد، الگوی مناسبی جهت مطالعه بر روی سمیت کلیوی این دارو خواهیم داشت.

مطالعات نشان می‌دهد که جنتامایسین یک تجمع انتخابی در قشر کلیه دارد. جنتامایسین به دلیل کاتیونی بودن با تمایل بالایی به فسفولیپیدهای آئیونی موجود در دیواره آپیکال سلول‌های توپولی، متصل می‌شود و این اتصال متابولیسم فسفا تیدیل اینوزیتول را دچار وقفه می‌سازد. اثر نهایی کاهش واکنش‌های وابسته به گیرنده‌های غشاء‌ی (که همبستگی و جامعیت سلول را کنترل می‌کنند)، صدمات سلولی و عدم کفایت جهت ترمیم سلول‌های آسیب دیده می‌باشد (۱).

در مطالعه حاضر برای بررسی سمیت سلولی توپول‌های کلیوی از اندازه‌گیری فعالیت آنزیم‌های آلکالین فسفاتاز [Alkaline phosphatase(ALP)] و لاکتات دهیدروژناز [Lactate dehydrogenase(LDH)] استفاده شد.

به طور کلی یک آنزیم مناسب جهت بررسی آسیب‌های کلیوی باید فعالیت بالایی در پارانشیم کلیه داشته باشد ولی فعالیت آنزیم در مجاری ادراری پایین‌تر، خیلی کم یا صفر باشد. با توجه به شرایط مذکور آلکالین فسفاتاز و لاکتات دهیدروژناز نیز برای این منظور مناسب می‌باشند (۲). آلکالین فسفاتاز آنزیم غیر اختصاصی است که استرهای آروماتیک و آلیفاتیک را هیدرولیز می‌کند.

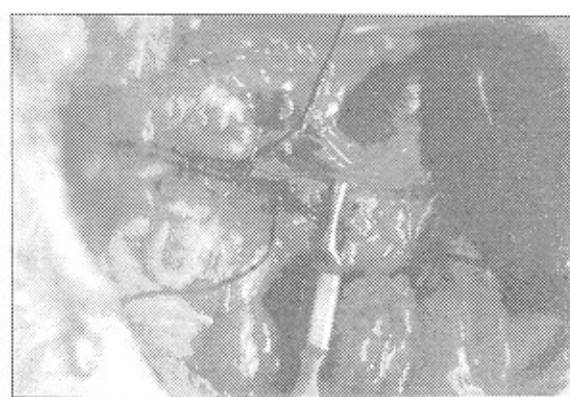
ALP به طور گسترده در تمام بافت‌ها تولید می‌شود. مقادیر بالای این آنزیم را می‌توان در توپول‌های کلیوی مشاهده کرد. ALP بوسیله لیگرهای گلیکوزیل فسفاتیدیل اینوزیتول به غشا متصل می‌شود و به این ترتیب علامت شاخص غشای سلولی به حساب می‌آید. فعالیت ALP در ادرار به صورت طبیعی بسیار ناچیز است و فعالیت بالای آن در ادرار نشانگر آسیب به لبه بررسی سلول‌های دیواره توپول پروگریمال

سپس آنورت را در قسمت پایین تر از انشعاب شریان‌های کلیوی مسدود کرده، یک کلیپس در روی آنورت در بین محل انشعاب شریان‌های کلیوی و محل انسداد پایینی آنورت قرار می‌گیرد. جریان خون آنورت در بین کلیپس و محل انسداد قطع می‌شود ولی جریان خون کلیه‌ها همچنان برقرار است تا کلیه‌ها در طی کانول گذاری آنورت دچار ایسکمی نشوند (شکل ۳).

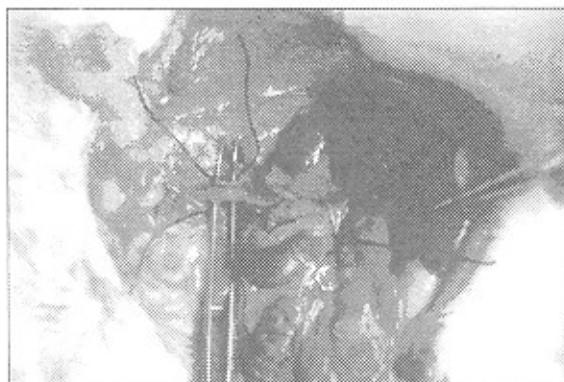


شکل ۳: قراردادن کلیپس روی آنورت در بین محل انشعاب شریان‌های کلیوی و محل انسداد پایین آنورت در این مرحله یک شکاف کوچک روی این بخش از آنورت ایجاد کرده و کانول (G23) به درون آنورت وارد می‌گردد (شکل ۴).

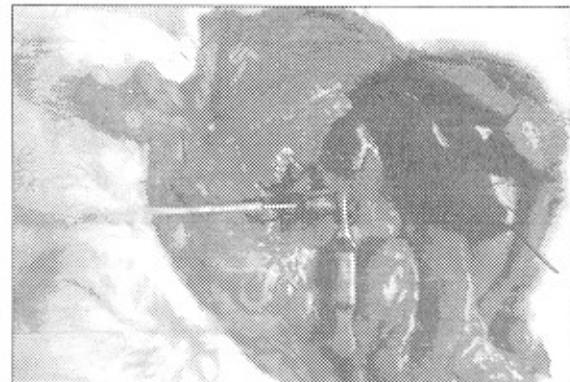
کردن جریان خون کلیه‌ها با یک محلول فیزیولوژیک است. مراحل انجام کار به ترتیب زیر می‌باشد:
انشعابات آنورت شکمی به جز شریان‌های کلیوی شامل: شریان میانتریک فوقاری، شریان‌های ایلیولومبار راست و چپ و شریان‌های اسپرماتیک داخلی مسدود می‌گردد (شکل ۱).



شکل ۱: شریان‌های منشعب از آنورت شکمی که در جریان پرفیوژن بسته می‌شوند
محدوده انشعاب شریان‌های کلیوی از آنورت شکمی با رد کردن نخ از زیر آنورت دربالاتر و پایین تر از محل این انشعابها مشخص می‌شود (شکل ۲).



شکل ۴: تواریخ دادن کانول در آنورت



شکل ۲: مشخص کردن محدوده انشعاب شریان‌های کلیوی از آنورت

یافته‌ها

تحقیق نشان داد تجویز جنتامایسین موجب افزایش میزان ALP و LDH در ادوار گردید و دوز و مدت زمان تجویز جنتامایسین برای ایجاد سمیت کلیوی کافی بوده است. در مطالعه حاضر با وجود این که رها شدن این آنزیم‌ها به ادوار تا قبل از دقیقه ۷۰ تغییرات نایابداری دارد اما از این زمان به بعد از یک الگوی معنی‌دار و قابل مقایسه پیروی می‌نماید که نشانگر وجود رابطه مستقیم بین میزان سمیت سلولی مورد انتظار و میزان فعالیت آنزیم‌ها در ادوار است.

از انجام آزمون‌های مذکور نتایج زیر حاصل شد: میزان فعالیت آنزیم‌های آلکالین فسفاتاز و لاکتات دهیدروژناز در دقایق ۹۰، ۷۰ و ۱۱۰ در گروه مورد نسبت به گروه شاهد افزایش معنی‌داری را نشان می‌دهد ($P < 0.01$). نتیجه مذکور در جدول‌های (۱) و (۲) تماش داده شده است.

جدول ۱ - میزان فعالیت آنزیم آلکالین فسفاتاز ادوار در گروه شاهد و مورد به تفکیک زمانهای مورد بررسی

زمانهای پی گیری	گروه	شاهد	مورد
دقیقه			
۷۰	۲۸۰/۸ ± ۵۰*	۲۸۰/۸ ± ۱۰۰	
۹۰	۲۲۰ ± ۶۴/۶	۶۰۰/۵ ± ۹۰	
۱۱۰	۱۸۸ ± ۳۵/۴	۲۲۰ ± ۴۰/۵	

*فعالیت آنزیم بر حسب واحد در لیتر (U/lit) است

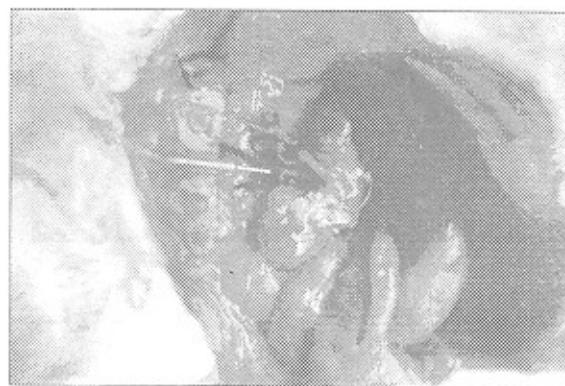
جدول ۲ - میزان فعالیت آنزیم لاکتات دهیدروژناز ادوار در گروه شاهد و مورد به تفکیک زمانهای مورد بررسی

زمان بررسی	گروه مورد	گروه شاهد	گروه شاهد
دقیقه			
۷۰	۱۲۲/۵ ± ۳۸*	۲۸۰ ± ۵۰	
۹۰	۹۰/۵ ± ۱۲	۲۵۲ ± ۴۰	
۱۱۰	۶۰ ± ۱۵/۲	۲۰۸ ± ۲۰	

*فعالیت آنزیم بر حسب واحد در لیتر (U/lit) است

سپس آغاز در بالاتر از محل انشعاب شریان‌های کلیوی مسدود می‌گردد. بلافاصله کلیپس بوداشته شده، هبارین از طریق یک سه راهی به میزان ۲۰۰ واحد به درون کانول تزریق می‌گردد و پمپ (PR: Shimadzo) روشن می‌شود تا پرفیوژن یا جریان ۴ میلی‌لیتر در دقیقه برای هر کلیه آغاز گردد (۲,۹).

مرحله آخر طی چند ثانیه و با سرعت انجام می‌شود تا کلیه‌ها دچار هیپوکسی نگویند. پس از شروع پرفیوژن رنگ کلیه‌ها بتدریج روشن‌تر می‌گردد (شکل ۵).



شکل ۵: آغاز پرفیوژن و سفید شدن کلیه

سپس میزانی‌ها از بافتهاي پیوندی اطراف پاک شده، از انتهای ترین قسمت اتصال یافته به عثانه توسط قیچی جدا می‌گردد. انتهای باز حالبها در زمان‌های مورد نظر برای جمع آوری ادوار به طور جداگانه در داخل لوله‌های کوچک ۱/۵ میلی‌لیتری قرار می‌گیرند.

اندازه‌گیری فعالیت آنزیم‌های LDH و ALP با اتوآنالیزور (مدل هیتاچی ۷۰۴) انجام گرفت.

به منظور مقایسه میانگین فعالیت آنزیم در گروه‌های مختلف، ارقام حاصل توسط نرم افزار SAS تحت آنالیز واریانس دوطرفه قرار گرفت. سپس با انجام آزمون نیومن-کولز بررسی آماری میزان اختلالات صورت گرفت.

بحث

انجام شده و در آن بیماران دارای التهاب روده که دچار نارسایی کلیوی شده‌اند از تحاظ عملکرد کلیوی بروزی قرار گرفته‌اند. در این مطالعه، میزان ALP به عنوان یک شاخص حساس برای صدمات توبولی به کار برده شده است (۱۳). نتایج مطالعه حاضر با مطالعات به عمل آمده در این زمینه همخوانی دارد و ارزشمندی دو آنزیم ALP و LDH را به عنوان شاخص‌های سمیت کلیوی در مدل کامل مجزای *in situ* نیز تایید می‌کند.

در مطالعه Cojocel و همکاران که بر روی کلیه مجزا در حمام باقی آزمایش کرده‌اند نیز مانند مطالعه حاضر دوز ۵/۰ میلی گرم در میلی لیتر مورد استفاده قرار گرفته است (۷) ولی Sumpio و همکاران میزان ۸/۰ میلی گرم در میلی لیتر را به کار برده‌اند. به نظر می‌رسد چون از شاخص‌های مستقیم عملکرد کلیوی برای بررسی استفاده شده، از آن جایی که این شاخص‌ها نسبت به آنزیم‌های سلولی از حساسیت کمتری برخوردار هستند، برای ایجاد سمیت قابل سنجش باید دوز بالاتری از دارو تجویز شود (۱۰).

با توجه به اختصاصی تر بودن و ارزش علمی بالای یافته‌های حاصل از آزمایش بر روی بافت‌های مجزا، همچنین سهولت روش جراحی و اجرا و دسترسی آسان به مواد و تجهیزات لازم، الگوی مطالعه حاضر جهت بررسی جوانب مختلف سمیت کلیوی جنتاماپسین، همچنین به عنوان الگوی از نارسایی کلیوی بسیار مناسب می‌باشد.

تقدیر و تشکر

بدین وسیله توانستگان از جناب آقای دکتر پرویز عضو هیئت علمی گروه فیزیولوژی دانشکده پزشکی دانشگاه علوم پزشکی تهران، به سبب تهیه عکس‌ها تشکر و قدردانی می‌نمایند. در ضمن، از همکاری صمیمانه آقایان دکتر فتح الله‌پور و دکتر قادری و سرکار خانم بنا صادق از گروه فیزیولوژی دانشگاه تربیت مدرس سپاس گزاری به عمل می‌آورند.

تحقیق نشان داد که پروفیوژن جنتاماپسین به کلیه‌ها، موجب افزایش فعالیت آنزیم‌های ALP و LDH ادراری نسبت به گروه شاهد گردید و دوز مدت زمان تجویز جنتاماپسین برای ایجاد سمیت کلیوی کافی بود.

جنتاماپسین به دلیل تداخل با متابولیسم فسفواینوزیتیدها موجب کاهش انتقال غشاء‌پوش موادی می‌شود که همبستگی و حامیت سلول راکتول می‌کنند، و این به مرگ سلولی و عدم کفایت جهت ترمیم سلول‌های آسیب دیده منتهی می‌گردد. علاوه بر سمیت سلولی مستقیم، جنتاماپسین با افزایش مقاومت عروق کلیوی موجب کاهش میزان تصفیه گلومورولی [Glomerular filtration rate = GFR] نیز می‌گردد (۱). به منظور بررسی سمیت کلیوی جنتاماپسین شاخص‌های متعددی مورد ارزیابی قرار می‌گیرد. در برخی پژوهش‌ها از اندازه‌گیری شاخص‌های مستقیم عملکرد کلیوی استفاده شده است. از جمله در مطالعه Sumpio و همکاران (۱۰) و Nakakoki و همکاران (۱۱) به منظور پی‌گیری روند عملکرد کلیه و سمیت جنتاماپسین شاخص‌هایی از فیلی GFR، میزان جذب سدیم، کواتینین خون و میزان دفع آلبومین اندازه‌گیری شده‌اند (۱۱).

در مطالعات جدیدتر امکان استفاده از میزان فعالیت آنزیم‌های سلولی در ادرار (که در شرایط عملکرد طبیعی کلیه‌ها این میزان ناچیز می‌باشد) به عنوان شاخص‌های سمیت کلیوی مواد مختلف مطرح شده است. به نظر می‌رسد استفاده از این آنزیم‌ها نسبت به شاخص‌های مستقیم نارسایی کلیوی سهولت و حساسیت بیشتری دارد. در مطالعه Obtaomi و همکاران که برای بررسی سمیت کلیوی جنتاماپسین به عمل آمد، میزان آنزیم‌های سلولی در ادرار پس از چند روز افزایش معنی داری نشان می‌دهد که حاکمی از شروع سمیت جنتاماپسین در این مدت می‌باشد (۱۲).

یک مطالعه توسط Schreiber و همکاران بر روی انسان

منابع

- 1 - Duggin G. Drug nephrotoxicity. *Ann Rev Pharmacol Toxicol* 1988; 28 (3): 331 - 45.
- 2 - علا شهرام، دهپور احمد رضا. بررسی اثر نیترویک اکساید بر سمت کلیوی سرب در مدل کلیه پر قیوز شده. پایان نامه دکتری داروسازی، تهران: دانشکده داروسازی دانشگاه علوم پزشکی تهران، ۱۳۷۷، صفحه ۲۰-۴۲
- 3 - Clemo FA. Urinary enzyme evaluation of nephrotoxicity in the dog. *Toxicol Pathol* 1998; 26(1): 29-32.
- 4 - Vasudevan D.M, Sreekumari S. *Textbook of Biochemistry*. India: Jaypee Publisher: 1998; 54-58.
- 5 - امیر رسولی هوشمنگ. بیوشیمی بالینی. تهران: نشر حضرتی، ۱۳۷۵، صفحات ۷۵-۹۲
- 6 - Yu L, Gengaro PE, Niedeberger M. Nitric oxide a mediator in rat tubular hypoxia/reoxygenation injury. *Proc Nat Acad Sci USA* 1994; 91(5): 1691-5.
- 7 - Cojocel C, Hook JB. Effects of acute exposures to Gentamicin on renal handling of proteins. *Toxicology* 1983; 28 (4): 347-56.
- 8 - Fulton D, Balazy M, McGiff JC, Quilley J. Possible contribution of platelet cyclooxygenase to renal vascular action of 5,6-Epoxyeicosatronic acid. *J Pharmacol Exp Therup* 1995; 277:1195- 199.
- 9 - Haynes J, Cooper M. Adrenomedulin and calcitonin gen related peptid in the rat isolated kidney and in the anaesthetised rat. *Eur J Pharmacol* 1995; 280(5): 91-4.
- 10 - Sumpio BE, chaudry IH, Baue AE. Reduction of the drug induced nephrotoxicity by ATP - MgCl₂, effects on Gentamicin treated isolated perfused kidneys. *J Surg Res* 1985; 38(5): 438 - 45.
- 11 - Nakakuki M, Yamasaki F, shinkawa T, Kudo M. Protective effect of human ulinastatin against Gentamicin - induced acute renal failure in rats. *Can J Physiol Parmacol* 1996; 74(1): 104-11.
- 12- Obatomi DK, Plummer DT. Renal damage caused by Gentamicin. *Toxicol Lett* 1995; 75-83.
- 13 - Schreber S, Hamling J, Zehnter E. Renal tubular dysfunction in patients with inflammatory bowel disease treated with Aminosalicylate. *Gut* 1997; 40(6): 761-6.