

## اثر تورین بر نفروتوکسیسیتی و هپاتوکسیسیتی القا شده با سیسپلاتین در موش صحرایی نر مریم نوروزی<sup>۱</sup>، صمد زارع<sup>۲</sup>، فرح فرخی<sup>۳</sup>، فیروز قادری پاکدل<sup>۴</sup>

<sup>۱</sup> دانشجوی کارشناس ارشد زیست‌شناسی، دانشکده علوم، دانشگاه ارومیه، ارومیه، ایران.

<sup>۲</sup> دانشیار فیزیولوژی، دانشکده علوم، دانشگاه ارومیه، ارومیه، ایران.

<sup>۳</sup> استادیار بافت‌شناسی، دانشکده علوم، دانشگاه ارومیه، ارومیه، ایران.

<sup>۴</sup> استادیار فیزیولوژی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی ارومیه، ارومیه، ایران.

### چکیده

**ذمینه و هدف:** سیسپلاتین یک ترکیب مشابه پلاتینوم می‌باشد که به صورت یک داروی آنتی‌نئوپلاستیک (ضد سرطان) در درمان بسیاری از تومورهای متاستاتیک استفاده می‌شود. تورین نیز به عنوان یک اسید آلی، دارای عملکرد زیستی و فیزیولوژی متنوعی است، که از آن جمله می‌توان به اثر آنتی‌اکسیدانتی آن اشاره نمود. هدف از این تحقیق تأثیر محافظتی تورین به عنوان یک آنتی‌اکسیدانت آندوزنی (آنتی‌اکسیدان درون‌ساخت) علیه نفروتوکسیسیتی و هپاتوکسیسیتی القا شده با سیسپلاتین می‌باشد.

**روش بررسی:** در این مطالعه تجربی موش‌های آلبینوی نر با محدوده وزنی ۱۸۰-۲۲۰ گرم در چهار گروه (۶ تایی) شامل: ۱- گروه تیمار شده با سالین ۲- گروه تیمار شده با سیسپلاتین (10mg/kg ip) ۳- گروه دریافت کننده تورین (400mg/kg ip) یک ساعت قبل از تزریق سیسپلاتین (10mg/kg ip) ۴- گروه تیمار شده با تورین (400mg/kg ip) تقسیم‌بندی شدند. سپس حیوانات را پس از ۷ روز تیمار کشته و خون‌گیری از قلب آنها به عمل آمد.

**یافته‌ها:** در این مطالعه، در گروه دریافت کننده سیسپلاتین مقدار کراتینین، اوره و ALT (آمینو ترانسفراز آلانین)، AST (آمینو ترانسفراز آسپارتات) به طور معنی‌داری در مقایسه با گروه کنترل افزایش یافت. در گروه دریافت کننده تورین مقدار کراتینین، اوره و ALT نسبت به گروه سیسپلاتین به طور معنی‌داری کاهش نشان داد.

**نتیجه‌گیری:** با توجه به نتایج، تورین می‌تواند به دلیل نقش آنتی‌اکسیدانی، از افزایش مقدار کراتینین، اوره و ALT، AST ناشی از سیسپلاتین جلوگیری کند.

**کلید واژه‌ها:** سیسپلاتین؛ اسید آمینه تورین؛ نفروتوکسیسیتی؛ هپاتوکسیسیتی؛ نفرون‌ها.

نویسنده مسئول مکاتبات: دانشکده علوم، دانشگاه ارومیه، ارومیه، ایران؛

آدرس پست الکترونیکی: mery\_noruzi@ymail.com

تلفن: ۰۹۱۴۱۷۷۵۸۱۶

تاریخ پذیرش: ۸۸/۱۱/۱۸

تاریخ دریافت: ۸۸/۵/۲۴

### مقدمه

بیشه استفاده می‌شود. امروزه بروز نفروتوکسیسیتی حاصل از سیسپلاتین به عنوان یک فاکتور محدود کننده ناشی از مصرف دوز بالای آن مطرح است (۱-۳). گرچه مقادیر بالای این دارو برای جلوگیری از رشد تومور ضروری است؛ ولی از طرفی در دوز بالا با ایجاد نفروتوکسیسیتی و هپاتوکسیسیتی، استفاده از سیسپلاتین محدود می‌شود (۴). اثر سمی این ترکیب در

سیسپلاتین (Cisplatin) بانام کامل CDDP (Cis-Dichlorodiammine-Platinum) نیز مشهور است. سیسپلاتین ترکیبی سنتیک و ضد تومور است که به طور شایع در کلینیک‌ها به صورت یک داروی ضد سرطان در درمان تومورهای سخت از جمله تومورهای تخمدان، شُش، سر، گردن و

کلیه و فعالیت پراکسیداز GSH و کاهش تجمع پلاتین و محصولات MDA کلیه در بیماران مصرف کننده سیسپلاتین شود. تورین در برگشت تغییرات پاتولوژیک کلیه نیز نقش دارد (۱۹). بنابراین در این تحقیق به دلیل نقش مهم تورین در بسیاری از فعالیت‌های حیاتی بدن، اثر این اسیدآمینه بر روی نفروتوکسیسیتی و هپاتوکسیسیتی القا شده توسط سیسپلاتین در موش صحرایی نر مورد بررسی قرار گرفت.

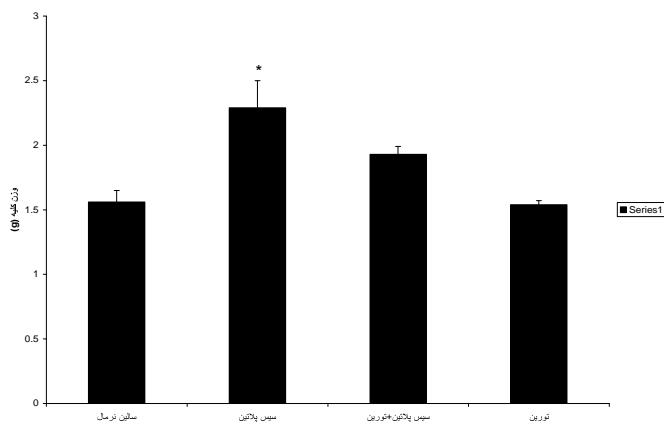
### روش بررسی

تورین و سیسپلاتین به ترتیب از شرکت‌های سیگما و شیمی درمانی سبحان و کیت‌های سنجش کراتینین و اوره و ALT و AST از شرکت Mann خریداری شد. از موش‌های صحرایی نر آلبینو (پرورش یافته در خانه حیوانات دانشگاه ارومیه) با محدوده وزنی ۱۸۰-۲۲۰ گرم استفاده گردید. حیوانات در اتاق با تهویه مناسب، رطوبت %۵۰ دمای  $22 \pm 2$  درجه سانتی گراد، سیکل نوری ۱۲ ساعت در تاریکی و ۱۲ ساعت در روشنایی و با دسترسی آزاد به آب و غذا در قفس‌ها نگهداری شدند. حیوانات به طور تصادفی به چهار گروه (عنایی)، ۱- سالین نرمال- ۲- سیسپلاتین (با دوز ip ۱۰mg/kg)، ۳- تورین (با دوز ip ۴۰۰mg/kg) یک ساعت قبل از تزریق سیسپلاتین (ip ۱۰mg/kg) و ۴- تورین (با دوز ip ۴۰۰mg/kg) تقسیم شدند. تمام تزریق‌ها به روش داخل صفاقی انجام گردید. در روز هفتم تمام گروه‌ها با اتر بیهوش شده و خونگیری از قلب انجام گرفت. کبد و کلیه موش‌ها بلا فاصله برداشته و وزن کبد و کلیه محاسبه شد. برای سنجش ALT و AST، اوره و کراتینین از روش اسپکتروفوتومتری استفاده گردید. یافته‌ها به صورت Mean  $\pm$  SEM بیان شده و جهت مقایسه داده‌ها از روش آنالیز واریانس یک‌طرفه و تست توکی استفاده گردید. مقادیر با  $p < 0.05$  به عنوان تفاوت معنی دار گزارش شد.

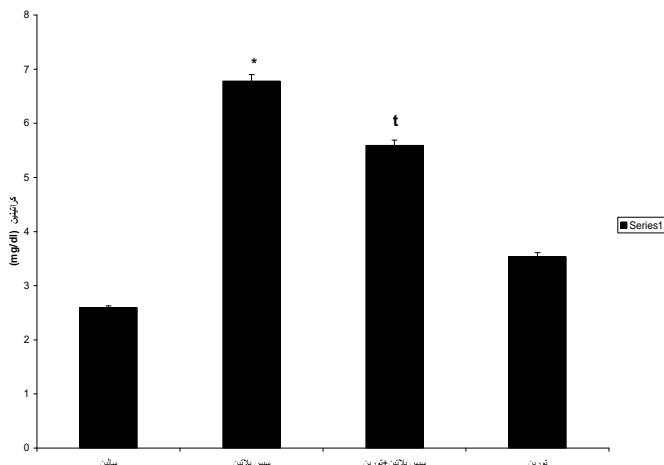
### یافته‌ها

میانگین وزن کبد، کلیه و کراتینین، اوره و آنزیم‌های ALT و AST به تفکیک گروه‌های مورد مطالعه در جدول نشان داده شده است. همان‌طور که مشاهده می‌شود تزریق سیسپلاتین به موش‌های صحرایی نر باعث افزایش وزن کبد نسبت به گروه

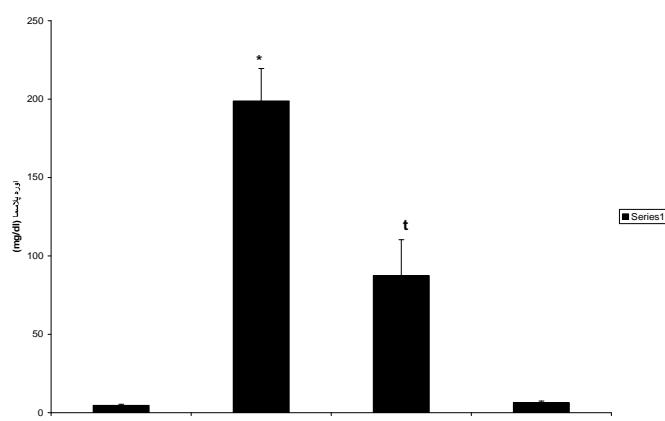
اندام‌هایی مثل کبد به خصوص در مقادیر بالا، به علت برهمکنش این ترکیب با DNA در سلول‌ها و تشکیل باندهای کووالان در بین برخی بازهای آلی نیتروژن‌دار است (۵). برخی تحقیقات در مورد نفروتوکسیسیتی القا شده با سیسپلاتین بیانگر این مطلب است که توکسیسیتی سیسپلاتین به علت تولید رادیکال‌های آزاد اکسیژن (ROS) به ویژه رادیکال هیدروکسیل، باعث پراکسیداسیون چربی‌ها و اکسیداسیون پروتئین‌ها و اسیدهای نوکلئیک و تخریب غشاها سلولی می‌شود و در کلیه کاهش فیلتراسیون گلومرولی و بروز سمی بودن حاد کلیوی در توبول‌های کلیوی به خصوص لوله‌های پروگزیمال (قطعه‌ی S<sub>3</sub>) را در پی دارد (۶). در اثر استعمال سیسپلاتین، تغییرات پاتولوژیک در کلیه براساس شواهد مورفولوژیک و نیز مطالعات مبتنی بر تغییرات سلولی- مولکولی، نشان‌دهنده مشارکت عوامل حاصل از استرس اکسیداتیو و نیز مسیرهای آنزیمی دخیل در سیستم دفع و از بین بودن این ترکیبات است. Nath و Norby در گزارشی بیان کردند سیسپلاتین می‌تواند با کاهش گلوتاتیون کلیه و افزایش پراکسیداسیون لیپیدها و واکنش با DNA، آنیون‌های سوپراکسید تولید نموده و نفروتوکسیسیتی ایجاد کند (۷-۹). بنابراین برای کاهش سمی بودن ناشی از سیسپلاتین، لازم است قبل از تیمار با آن از برخی آنتی‌اکسیدانت‌ها مانند Ebselen (۱۰)، ویتامین C (۱۱) و سلنیوم (۱۲) برای حفاظت توکسیسیتی کبد، کلیه و تخمدان در انسان و حیوانات آزمایشگاهی استفاده نمود (۱۳). تورین (Turine) یا آمینو اتان سولفونیک اسید، اسیدآمینه‌ایی است که با سایر آمینو اسیدها تفاوت دارد. تورین در کبد انسان از سیستئین و متیونین سنتز می‌شود (۱۴). طبق مطالعات مختلف، تورین دارای عملکرد زیستی و فیزیولوژی متنوعی است، که از آن جمله می‌توان به افزایش مقاومت غشاء سلولی، تنظیم اسمز سلولی، سم زدایی، اثر آنتی‌اکسیدانتی، تنظیم هموستازی Ca<sup>2+</sup> داخل سلولی، تحریک گلیکولیز و گلیکوژن، تعدیل کننده آپوپتوز، تعدیل کننده سیستم نوروترانسمیتری اشاره نمود (۱۶-۱۹). تورین به طور قابل ملاحظه‌ای نیز شدت نفروتوکسیسیتی القا شده با جنتاماوسین (۲۰) و هپاتوکسیسیتی القا شده با سیکلوسپورین (۲۱) را بهبود می‌بخشد. تورین علاوه بر موارد ذکر شده، می‌تواند به عنوان یک ترکیب کمکی باعث حفاظت گلوتاتیون احیا در



نمودار شماره ۲: اثر تورین بر وزن کلیه در موش صحرایی تیمار شده با سیسپلاتین در مقایسه با گروه کنترل ( $p<0.05$ ). نتایج به صورت میانگین ± میانگین انحراف معیار برای ۶ حیوان ذکر شده‌اند.

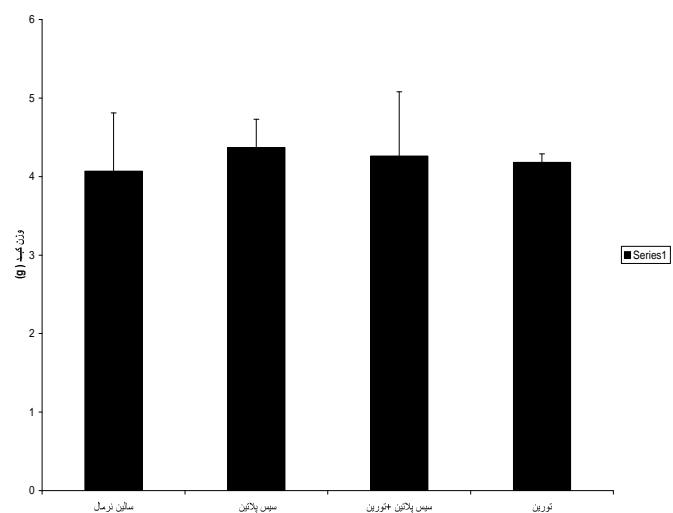


نمودار شماره ۳: اثر تورین بر کراتینین پلاسمای در موش صحرایی تیمار شده با سیسپلاتین در مقایسه با گروه کنترل ( $P<0.05$ ، در مقایسه با گروه سیسپلاتین ( $p<0.05$ ). نتایج به صورت میانگین ± میانگین انحراف معیار برای ۶ حیوان ذکر شده‌اند.

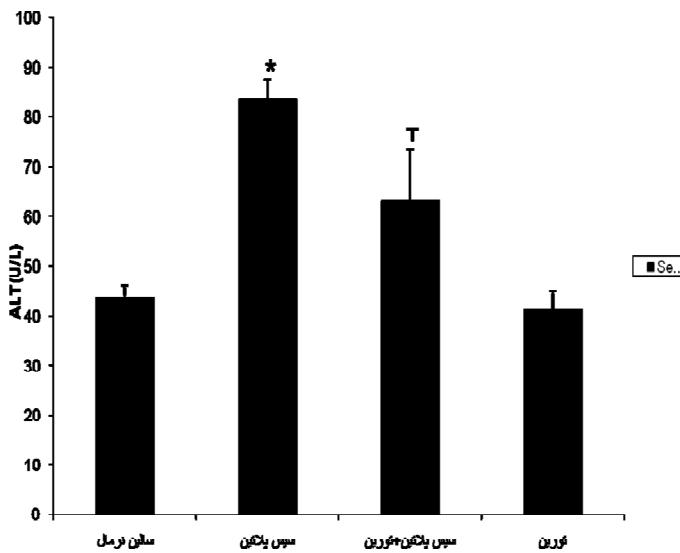


نمودار شماره ۴: اثر تورین بر اوره پلاسمای در موش صحرایی تیمار شده با سیسپلاتین در مقایسه با گروه کنترل ( $p<0.05$ ، در مقایسه با گروه سیسپلاتین ( $p<0.05$ ). نتایج به صورت میانگین ± میانگین انحراف معیار برای ۶ حیوان ذکر شده‌اند.

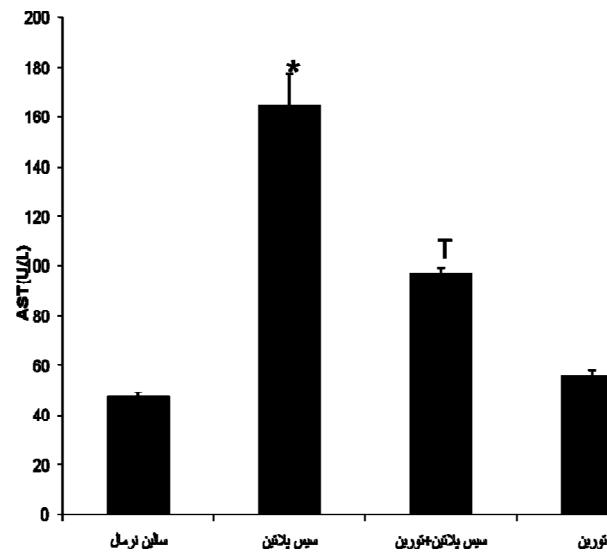
کنترل شده است؛ ولی اختلاف معنی داری دیده نمی‌شود (نمودار شماره ۱). تزریق سیسپلاتین به موش‌های صحرایی نر به طور معنی داری در مقایسه با گروه کنترل باعث افزایش وزن کلیه گردیده است ( $p<0.05$ ، نمودار شماره ۲)؛ در حالی که در گروه پیش‌تیمار با تورین در مقایسه با گروه سیسپلاتین کاهش آندکی در وزن کلیه مشاهده می‌شود. سیسپلاتین باعث افزایش معنی دار کراتینین خون نسبت به گروه کنترل شده است، میزان کراتینین خون در گروه پیش‌تیمار با تورین در مقایسه با گروه سیسپلاتین، کاهش معنی داری نشان داده است ( $p<0.05$ ، نمودار شماره ۳). با توجه به نمودار شماره ۴، سیسپلاتین به طور معنی داری باعث افزایش اوره خون نسبت به گروه کنترل گردیده است ( $p<0.05$ )، همچنین میزان اوره خون در گروه پیش‌تیمار با تورین در مقایسه با گروه سیسپلاتین کاهش معنی داری نشان داده است ( $p<0.05$ ، نمودار شماره ۴). در مقدار آنزیم AST در گروه سیسپلاتین در مقایسه با گروه کنترل افزایش معنی داری مشاهده می‌شود ( $p<0.05$ )، مقدار این آنزیم در گروه پیش‌تیمار با تورین نسبت به گروه سیسپلاتین کاهش معنی داری را نشان می‌دهد (نمودار شماره ۵). مقدار آنزیم ALT در گروه سیسپلاتین در مقایسه با گروه کنترل افزایش معنی داری یافته است ( $p<0.05$ ). مقدار این آنزیم در گروه پیش‌تیمار با تورین نسبت به گروه سیسپلاتین کاهش معنی داری را نشان داده است ( $p<0.05$ ، نمودار شماره ۶).



نمودار شماره ۱: اثر تورین بر وزن کبد در موش صحرایی تیمار شده با سیسپلاتین. نتایج به صورت میانگین ± میانگین انحراف معیار برای ۶ حیوان ذکر شده‌اند.



نمودار شماره ۶: اثر تورین بر آنزیم کبدی (ALT) در موش صحرایی تیمار شده با سیسپلاتین در مقایسه با گروه کنترل ( $p<0.05$ ), در مقایسه با گروه سیسپلاتین ( $p<0.05$ ). نتایج به صورت میانگین±میانگین انحراف معیار برای ۶ حیوان ذکر شده‌اند.



نمودار شماره ۵: اثر تورین بر آنزیم کبدی (AST) در موش صحرایی تیمار شده با سیسپلاتین در مقایسه با گروه کنترل ( $p<0.05$ ), و در مقایسه با گروه سیسپلاتین ( $p<0.05$ ). نتایج به صورت میانگین±میانگین انحراف معیار برای ۶ حیوان ذکر شده‌اند.

جدول: توزیع چهار گروه حیوانی براساس میانگین و انحراف معیار وزن کبد و کلیه و مقادیر کراتینین، اوره و ترانس‌آمینازها

گروه حیوانی	وزن کبد	وزن کلیه	کراتینین	اوره	آمینو ترانسفراز آلانین	آمینو ترانسفراز	اسپارتات
گروه سالین‌نرمال	۴۰/۷±۰/۷۴	۱/۵۶±۰/۰۹	۲/۵۹±۰/۰۴	۷/۶۴±۰/۰۷	۴۷/۳۸±۱/۷۵	۴۳/۴۷±۲/۴۵	
گروه سیسپلاتین	۴/۲۶±۰/۹۲	۴/۲۷±۰/۳۲	۲/۲۹±۰/۲۱	۱۹/۸±۲۰/۷۳	۱۶۴/۶۱±۱۲/۷۴	۸۳/۶۵±۳/۴۸	
گروه سیسپلاتین+تورین	۴/۲۶±۰/۹۲	۱/۵۳±۰/۰۶	۵/۵۹±۰/۱	۸۷/۵±۲۲/۸۹	۹۶/۸۵±۲/۳۲	۶۳/۲۸±۱۰/۲۹	
گروه تورین	۴/۱±۰/۱۱	۱/۵۴±۰/۰۳	۳/۵۳±۰/۰۸	۲۵/۴۴±۱/۰۲	۵۵/۷۲±۲/۴۴	۴۱/۲۱±۳/۸۲	

(۲۲-۲۵). امروزه تورین حتی به عنوان یک آنتی‌اکسیدانت طبیعی، علاوه بر تحقیقات سلولی-مولکولی، در پژوهش‌های مربوط به مواد کمک دارویی و غذایی نیز مورد استفاده قرار می‌گیرد (۲۶، ۱۹). به نظر می‌رسد تأثیر تورین در سیستم‌های بیولوژی و نیز اثر آنتی‌اکسیدانی آن نتیجه پایداری و حمایتی است که بر غشاء سلولی اعمال می‌کند (۲۴). لذا در این مطالعه آثار محافظتی این آمینواسید در جلوگیری از نفروتوکسیستی و هپاتوکسیستی ناشی از سیسپلاتین بررسی گردید. Liu و همکارانش در سال ۱۹۹۸ گزارش کردند که تجویز دوز بالای سیسپلاتین، شواهدی از تأثیر نفروتوکسیستی را پس از ۸ روز از آغاز تجویز، به صورت افزایش سطح اوره و کراتینین خون نشان می‌دهد (۲). همچنین تحقیقات قبلی نشان داد، نفروتوکسیستی ناشی از سیسپلاتین با افزایش وزن کلیه، مقدار اوره و کراتینین در سرم خون همراه

## بحث

امروزه، بررسی نقش آنتی‌اکسیدانت‌ها به عنوان یکی از مباحث مهم تحقیقی و کلیدی در پزشکی و بیولوژی مطرح است. همچنین در علوم تغذیه و دیگر علوم استفاده از مواد دارای خصلت آنتی‌اکسیدانی و یا مصرف غذایها و میوه‌های حاوی آنتی‌اکسیدان، رایج می‌باشد. سیسپلاتین به عنوان یک ترکیب شیمی درمانی رایج، اثرات مخرب خود را از طرق مختلف اعمال می‌کند، و مشارکت مسیرهای استرس اکسیداتیو نیز در این تغییرات بسیار چشمگیر بوده و لذا سهم ترکیبات آنتی‌اکسیدانت در برطرف کردن این اثرات بسیار حائز اهمیت است. مطالعات نشان دادند که تورین در محیط‌های کشت سلولی و نیز در خارج از بدن (In Vitro) روی سلول‌های طبیعی یا سلول‌های آسیب دیده، قادر به اثرات ترمیمی و آنتی‌اکسیدانی مؤثری می‌باشد

بخشی از نفروتوکسیسیتی و هپاتوکسیسیتی حاصل از تجویز سیسپلاتین می‌تواند به علت برهم‌خوردگی تعادل عملکرد آنتی‌اکسیدانتی سیستم تورین باشد (۳۳). لذا براساس بررسی‌های انجام شده، نمی‌توان اثر حفاظتی تورین علیه هپاتوکسیسیتی و نفروتوکسیسیتی ناشی از این آنتی‌تومور را نادیده گرفت. در مطالعه حاضر، تزریق تورین همراه با سیسپلاتین در موش‌های صحرایی نر موجب حفاظت موش‌ها از اثر تخریبی سیسپلاتین گردید؛ به طوری که وزن کلیه، مقدار کراتینین، اوره و آنزیم‌های ALT و AST سرم خون در موش‌های صحرایی تیمار شده با سیسپلاتین در مقایسه با گروه کنترل به طور معنی‌داری افزایش نشان داد که با یافته‌های فوق مطابقت دارند. در حیوانات پیش تیمار با تورین، در مقدار کراتینین، اوره و آنزیم‌های ALT AST کاهش معنی‌داری مشاهده گردید که این اثر حفاظتی تورین به عنوان آنتی‌اکسیدانت را ثابت می‌کند. بنابراین تزریق تورین، نفروتوکسیسیتی و هپاتوکسیسیتی ناشی از سمی‌بودن سیسپلاتین را بهبود می‌بخشد.

### نتیجه‌گیری

تورین احتمالاً می‌تواند اثر حفاظتی معنی‌داری بر مصرف کنندگان داروهای ضد توموری مانند سیسپلاتین داشته باشد، و همچنین به دلیل نقش عملکرد مهم تورین در بسیاری از فعالیت‌های حیاتی بدن و اثر حفاظتی آن در برابر سمی‌بودن بعضی از داروهای می‌توان از این آمینواسید به عنوان یک آنتی‌اکسیدانت مؤثر علیه نفروتوکسیسیتی و هپاتوکسیسیتی ناشی از سمی‌بودن سیسپلاتین استفاده نمود.

است (۱۹). در مطالعه حاضر، آسیب کلیوی از طریق افزایش وزن کلیه نسبت به سطح بدن و افزایش اوره و کراتینین بررسی گردید. Dubskaja و همکارانش در سال ۱۹۹۴ نشان دادند، تزریق سیسپلاتین مقدار ALT، AST را به طور معنی‌داری افزایش می‌دهد (۲۸، ۲۷). در تعداد دیگری از پژوهش‌ها نیز مشخص گردید که سیسپلاتین در مقادیر بالا باعث افزایش آنزیم‌های کبدی به‌ویژه ALT، AST به صورت غیرطبیعی می‌شود. پژوهشگران معتقدند، که آسیب کبدی ناشی از سیسپلاتین، با مقدار آن ارتباط دارد (۲۹)، و این آنتی‌تومور در مقادیر استاندارد (بالاتر از ۷/۵) باعث هپاتوکسیسیتی می‌شود (۳۰). تحقیقاتی که به صورت In Vivo انجام گرفت، بیانگر آثار سوء سیسپلاتین بر روی عملکرد سلول‌های کبدی بود (۳۱). در تحقیق حاضر نیز مقدار آنزیم‌های ALT، AST در موش‌های صحرایی تیمار شده با سیسپلاتین، در مقایسه با گروه کنترل به طور معنی‌داری افزایش نشان داد. براساس گزارش‌های قبلی، تورین شدت تجمع پلاتینوم کلیه را کاهش داده و در نتیجه آثار تخریبی سیسپلاتین را بر روی عملکرد توبولی کلیه کم می‌کند (۳۲). در پژوهشی توسط Nabila و همکارانش در سال ۲۰۰۳، اثر محافظتی تورین علیه هپاتوکسیسیتی ناشی از تراکلریدکربن نشان داده شد (۳۳)، همچنین در سایر تحقیقات مشاهده گردید که تورین به صورت قابل توجهی شدت نفروتوکسیسیتی ناشی از جنتامایسین (۲۰) و هپاتوکسیسیتی ناشی از سیکلوسپورین (۲۱) و استانامیوفن (۳۴) را بهبود می‌بخشد. براساس گزارش‌های Chen و همکارانش در سال ۱۹۹۳، این آمینواسید می‌تواند آثار محافظتی بر روی بافت‌هایی مانند کبد داشته باشد (۳۵). مطالعات دیگری نیز که بر روی برخی از سلول‌ها انجام گرفت، نشان‌دهنده نقش آنتی‌اکسیدانتی تورین در ترمیم سلول‌ها و در جلوگیری از آسیب DNA بود. بنابراین

### References:

1. Tikoo K, Bhatt DK, Gaikawad AB, Sharma V, Kabra DG. Differential Effects of Tannic Acid on Cisplatin Induced Nephrotoxicity in Rats. FEBS Letters (Serial Online) 2007;581:2027-2035. Available From: <http://www.ncbi.nlm.nih.gov/pubmed/17470369>. Accessed November 28, 2009.
2. Liu J, Liu Y, Habeebu SS. Metallothionein (MT)-Null Mice are Sensitive to Cisplatin-Induced Hepatotoxicity. J Toxicol Appl Pharmacol (Serial Online) 1998;149(1):24-31. Available From: <http://www.ncbi.nlm.nih.gov/pubmed/9512723>. Accessed October 25, 2008.
3. Xiaobin H. Taut Protects Against Cisplatin-Induced Acute Kidney Injury (AKI) Established in a Taut Transgenic Mice Model. In Junichi A, Stephen WS, Takashi I. Taurine 7. Osaka University, College of Medicine University of South

Alabama (Serial Online) 2009;113-122. Available From: [www.springerlink.com/index/vpq706741t182361](http://www.springerlink.com/index/vpq706741t182361). Accessed March 11, 2009.

4. Atessahin A, Yilmaz S, Karahan I, Ceribasi AO, Karaoglu A. Effects of Lycopene Against Cisplatin-Induced Nephrotoxicity and Oxidative Stress in Rats. *Toxicology* (Serial Online). 2005(2-3), 212:116–123. Available From: <http://www.sciencedirect.com/science>. Accessed February 10, 2009.
5. Pil P, Lippard SJ. Encyclopedia of Cancer. In Bertino JR, Academic Press, Department of Clinical Oncology, Hammersmith Hospital, DuCane Road, London, UK W12 0HS, (Serial Online) 1997:392-410. Available From: <http://www.sciencedirect.com/science>. Accessed March 1, 2009.
6. Satoh M, Kashihara N, Fujimoto S, Horike H, Tokura T, Namikoshi T, Sasaki T, Makino H. A Novel Free Radical Scavenger, Edarabone, Protects Against Cisplatin- Induced Acute Renal Damage In Vitro and In Vivo. *J Pharmacol Exp Ther* (Serial Online) 2003;305(1):1183-1190. Available From: <http://www.ncbi.nlm.nih.gov/pubmed/12649298>. Accessed November 5, 2008.
7. Dobyan DC, Levi J, Jacobs C, Kosek J, Weiner MW. Mechanism of Cis-Platinum Nephrotoxicity. II. Morphologic Observations. *J Pharmacol Exp Ther* 1980;213:551-556. Available From: <http://jpet.aspetjournals.org/content/213/3/551.full.pdf+html>. Accessed March 25, 2010.
8. Ichimura T, Hung CC, Yang SA, Stevens JL, Bonventre JV. Kidney Injury Molecule-1: A Tissue and Urinary Biomarker for Nephrotoxicant Induced Renal Injury. *Am J Physiol Renal Physiol* (Serial Online) 2004;286(3):F552–3. Available From:<http://www.ncbi.nlm.nih.gov/pubmed/14600030>. Accessed March 3, 2009.
9. Maestri A, De Pasquale Ceratti A, Cundari S, Zanna C, Cortesi E, Crino L: A Pilot Study on the Effect of Acetyl-L-Carnitine in Paclitaxel and Cisplatin-Induced Peripheralneuropathy. *Tumori* (Serial Online) 2005;91(2):135-138. Available From: <http://cat.inist.fr/?aModele=afficheN&cpsidt=16800160>. Accessed November 5, 2009.
10. Lynch ED, Rende GU, Pierce C, Kil J. Combined Oral Delivery of Ebselen and Allopurinol Reduces Multiple Cisplatin Toxicities in Rat Breast and Ovarian Cancer Models While Enhancing Anti-Tumor Activity. *J Anti-Cancer Drugs* (Serial Online) 2005;16(5):569-579. Available From: <http://journals.lww.com>. Accessed November 16, 2008.
11. Naziroglu M, Karaoglu A, Aksoy AO. Selenium and High Dose Vitamin E Administration Protects Cisplatin-Induced Oxidative Damage to Renal, Liver and Lens Tissues in Rats. *J Toxicology* (Serial Online) 2004;195(2-3):221-230. Available From <http://www.biomedcentral.com/content/pdf/1471-2210-4-20.pdf>. Accessed February 4, 2009.
12. Calisir YT, Kanter M, Uygun M. Protective Effects of Vitamin C on Cisplatin-Induced Renal damage. *J Renfail* (Serial Online) 2008;30(1):1-8. Available From: <http://www.informaworld.com/smpp/content~db=all~content=a78961113>. Accessed March 17, 2009.
13. Nath KA, Norby SM. Reactive Oxygen Species and Acute Renal Failure. *J Med* (Serial Online) 2000;109(8):665-678. Available From: <http://www.ncbi.nlm.nih.gov/pubmed/11099687>. Accessed February 10, 2009.
14. Huxable RJ. Physiological Actions of Taurine. *Physiol. Rev* (Serial Online) 1992;72:101–163. Available From: <http://physrev.physiology.org/cgi/reprint/72/1/101>. Accessed November 2, 2009.
15. Shin HK, Linkswiler HM. Tryptophan and Methionine Metabolism of Adult Females as Affected by Vitamin B6 Deficiency. *J Nutr* (Serial Online) 1978;104:1348-1355. Available From: <http://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC507414/>. Accessed October 25, 2008.
16. Franconi F, Bennardini F, Mattana A. Plasma and Platelet Taurine are Reduced in Subjects with Insulin-Dependent Diabetes Mellitus: Effect of Taurine Supplementation. *J Clin Nutr* (Serial Online) 2002;61:1115-1119. Available From: <http://www.ajcn.org/cgi/content/abstract/61/5/1115>. Accessed October 20, 2008.
17. Brosnan JT, Brosnan ME. The Sulfur-Containing Amino Acids. *J Nutr* (Serial Online) 2006;136(6):1636-1640. Available From: <http://jn.nutrition.org/cgi/reprint/136/6/1636S>. Accessed February 28, 2009.
18. Mankovskaya IN, Serebrovskaya TV, Swanson RJ, Vavilova GL, Kharlamova ON. Mechanisms of Taurine Antihypoxic and Antioxidant Action. *J High Altitude Medicine & Biology* (Serial Online) 2000;1(2):105-110. Available From: <http://www.ncbi.nlm.nih.gov/pubmed/11256561> Accessed November 2, 2008.
19. Saad SY, Al-Rikabi AC. Protection Effects of Taurine Supplementation Against Cisplatin-Induced Nephrotoxicity in Rats. *J Chemotherapy* (Serial Online) 2002;48(1):42-8. Available From: <http://www.ncbi.nlm.nih.gov/pubmed/11901256>. Accessed February 5, 2009.

20. Aysen E, Nimet U, Alp U, Kamer K, Remzi E, Aysun K, Atilla B. The Protective Effect of Taurine Against Gentamicin-Induced Acute Tubular Necrosis in Rats. *J Nephrol Dial Transplant* (Serial Online) 2000;15(8):1175-1182. Available From: <http://ndt.oxfordjournals.org/cgi/content/abstract/15/8/1175>. Accessed November 28, 2008.
21. Hanan H, Hagar. The Protective Effect of Taurine Against Cyclosporine A-Induced Oxidative Stress and Hepatotoxicity in Rats. *J Toxicology Letters* (Serial Online) 2004;151:335-343. Available From: <http://www.sciencedirect.com/science?ob=ArticleURL&udi=B6TCR-.4C8NMTV> Accessed February 1, 2009.
22. Mattson DM, Ahmad IM, Dayal D, Parsons AD, Aykin-Burns N, Li L, Orcutt KP, Spitz DR, Dornfeld KJ, Simons AL: Cisplatin Combined with Zidovudine Enhances Cytotoxicity and Oxidative Stress in Human Head and Neck Cancer Cells Via a Thiol-Dependent Mechanism. *Free Radical Biology & Medicine* 2009;46(2):232-237. Available From: <http://www.mims.com/Page.aspx?menuid=pubmeddetail&pmid>. Accessed November 3, 2009.
23. Kuhad A, Pilkhuwal S, Sharma S, Tirkey N, Chopra K: Effect of Curcumin on Inflammation and Oxidative Stress in Cisplatin-Induced Experimental Nephrotoxicity. *Journal of Agricultural and Food Chemistry* (Serial Online) 2007;55(25):10150-10155. Available From: <http://pubs.acs.org/doi/abs/10.1021/jf0723965>. Accessed November 1, 2009.
24. Santos NA, Catao CS, Martins NM, Curti C, Bianchi ML, Santos AC: Cisplatin-Induced Nephrotoxicity is Associated with Oxidative Stress, Redox State Unbalance, Impairment of Energetic Metabolism and Apoptosis in Rat Kidney Mitochondria. *Archives of Toxicology* (Serial Online) 2007;81(7):495-504. Available From: <http://cat.inist.fr/?aModele=afficheN&cpsidt=18886127>. Accessed February 16, 2009.
25. Mansour HH, Hafez HF, Fahmy NM: Silymarin Modulates Cisplatin-Induced Oxidative Stress and Hepatotoxicity in Rats. *Journal of Biochemistry and Molecular Biology* (Serial Online) 2006;39(6):656-661. Available From: [http://www.jbmb.or.kr/jbmb/jbmb\\_files/%5B39-6%5D0611241124\\_656.pdf](http://www.jbmb.or.kr/jbmb/jbmb_files/%5B39-6%5D0611241124_656.pdf). Accessed November 2, 2009.
26. Sato S, Yamate J, Saito T, Hosokawa T, Saito S, Kurasaki M: Protective Effect of Taurine Against Renal Interstitial Fibrosis of Rats Induced by Cisplatin. *Naunyn-Schmiedeberg's Archives of Pharmacology* (Serial Online) 2002;365(4):277-283. Available From: <http://www.labmeeting.com/paper/24354716/>. Accessed November 18, 2008.
27. Dubskaja T, Vetoshkina TV, Gol'dberg VE. The Mechanisms of the Hepatotoxicity of Complex Platinum Compounds. *J Eksp Klin Farmakol* (Serial Online) 1994;57(1):38-41 Available From: <http://www.ncbi.nlm.nih.gov/pubmed/8142862>. Accessed November 26, 2008.
28. Heba HM1, Hafez FH2, Nadia MF. Silymarin Modulates Cisplatin-Induced Oxidative Stress and Hepatotoxicity in Rats. *Journal of Biochemistry and Molecular Biology* (Serial Online) 2006;39(6):656661. Available From: [www.jbmb.or.kr/jbmb/jbmb\\_files/%5B396%5D0611241124\\_656.pdf](http://www.jbmb.or.kr/jbmb/jbmb_files/%5B396%5D0611241124_656.pdf). Accessed February 15, 2009.
29. Pollera CF, Ameglio F, Nardi M. Cisplatin-Induced Hepatic Toxicity. *J Clin Oncol*, (Serial Online) 1987;5:318-319. Available From: <http://www.jco.org/cgi/reprint/5/2/318/c>. Accessed November 9, 2008.
30. Cavalli F, Tschopp L, Sonntag RW. A Case of Liver Toxicity Following Cis-Diammine Dichloroplatinum Treatment. *J Cancers Treat REP* (Serial Online) 1978;62(12):2125-2126. Available From: <http://jco.ascopubs.org/cgi/pdf>. Accessed October 3, 2008.
31. Martins NM, Santos NA, Curti C, Bianchi ML, Santos AC. Cisplatin Induces Mitochondrial Oxidative Stress with Resultant Energetic Metabolism Impairment, Membrane Rigidification and Apoptosis in Rat Liver. *J Appl Toxicol* (Serial Online) 2008;28(3):337-44. Available From: <http://www.ncbi.nlm.nih.gov/pubmed/17604343>. Accessed January 12, 2009.
32. Nowak G. Protein Kinase C-alpha and ERK1/2 Mediate Mitochondrial Dysfunction, Decreases in Active Na<sup>+</sup>Transport, and Cisplatin-Induced Apoptosis in Renal Cells. *J Biol Chem* 2002;277(45):43377-88. Available From: <http://www.jbc.org/content/277/45/43377.abstract>. Accessed November 6, 2008.
33. Nabila S, Hassan Naglaa F, Abbas Hafiza A. Sharaf. Histopathological and Histochemical Studies on the Effect of Taurine in Preventing Carbon Tetrachloride-Induced Hepatic Injury in the Albino Rat. *j Hospital Medicine* (Serial Online) 2003;10:52-65. Available From: <http://www.sciencedirect.com>. Accessed March 19, 2008.
34. Waters, Jiang HW, Redmond HP, Kay E, Hayes DB. Role of Taurine in Preventing Acetaminophen-Induced Hepatic Injury in the Rat. *J Physiol Gastrointest Liver Physiol* (Serial Online) 2001;280(6):1274-1279. Available From: <http://ajpgi.physiology.org/cgi/reprint/280/6/G1274>. Accessed November 24, 2008.
35. Chen T. Protective Action of Taurine on Ischemia-Reperfusion Liver Injury in Rats and Its Mechanisms. *J Med* (Serial Online) 1993;73:276-279. Available From: <http://www.ncbi.nlm.nih.gov/pubmed>. Accessed March 6, 2009.

This document was created with Win2PDF available at <http://www.daneprairie.com>.  
The unregistered version of Win2PDF is for evaluation or non-commercial use only.