

## اثر حفاظتی جوشانده قهوه بر آنزیم های کبدی AST و ALP و بیلی روبین کل در رت تیمار شده با تیواستامید

نجمه ربانی حقیقی (MSc)<sup>۱</sup>، داود مهربانی (PhD)<sup>۲</sup>

- ۱- گروه زیست شناسی جانوری، دانشکده علوم پایه، دانشگاه آزاد اسلامی واحد ارسنجان  
۲- مرکز تحقیقات سلولهای بنیادی و فناوری ترانسژنیک، دانشگاه علوم پزشکی شیراز

دریافت: ۹۲/۸/۱۵، اصلاح: ۹۲/۱۰/۱۵، پذیرش: ۹۲/۱۲/۱۵

### خلاصه

**سابقه و هدف:** گیاه قهوه فعالیت آنزیم های کبدی را تعییر می دهد و باعث کاهش آنزیم های کبدی می شود. با توجه به نقش مهم کبد در سرم زدایی و نقش عوامل غذایی در بالا بردن توانایی بدن برای سرم زدایی مواد شیمیایی و داروها این مطالعه به منظور بررسی اثر حفاظتی و پیش تیمار جوشانده قهوه بر آنزیم های کبدی (آلاتین ترانس آمیاز) ALT و (اسپارتات ترانس آمیاز) AST و (الکالین فسفاتاز) ALP و بیلی روبین کل در رات تیمار شده با تیواستامید انجام شد.

**مواد و روشها:** این مطالعه تجربی بر روی ۳۲ سرموش صحرائی نر که به ۴ گروه ۸ تایی تقسیم شدند، انجام گردید. حیوانات گروه اول (کترل) آب و غذای عادی مخصوص رت ها، گروه دوم (شاهد) آب و غذای عادی، همراه با تزریق ۱ سی سی نرمال سالین به عنوان حلال، گروه سوم هم آب و غذای عادی دریافت کردند و تیواستامید نیز با دوز ۱۰۰ mg/Kg به صورت درون صفاقی تزریق شد، که این گروه تیمار شده بدون دریافت مداخله هستند. گروه چهارم که جوشانده قهوه با دوز ۴ mg/Kg و به صورت خواراکی در رژیم غذایی آنها در طول (پیش درمان) ۶۸ روز به آنها خورانیده شد. مدت زمان تیمار برای طول مدت متوسط پیش تیمار ۸-۱۰ هفتۀ در نظر گرفته شد. خونگیری در دو مرحله (مرحله اول پیش درمان) و (مرحله دوم پس از تزریق یک بار تیواستامید با دوز ۱۰۰ mg/Kg به صورت درون صفاقی) انجام و اندازه گیری ALT و ALP و بیلی روبین کل سرم ۴۸ ساعت بعد از آخرین تزریق، انجام گرفت.

**یافته ها:** نتایج حاکی از افزایش معنی دار میزان AST سرم در گروه تیمار شده با تیواستامید ( $321 \pm 26$ ) نسبت به گروه شاهد ( $162 \pm 3$ ) می باشد ( $P < 0.05$ ). جوشانده قهوه به صورت پیش تیمار دارای تاثیر محافظتی بر روی بافت کبد بوده است. این تاثیر با کاهش معنی دار میزان ALP سرم در این گروه به ( $384 \pm 39$ ) رسیده است ( $P < 0.05$ ).

**نتیجه گیری:** نتایج مطالعه نشان داد که جوشانده قهوه اثر حفاظتی بر آنزیم های کبدی دارد.

**واژه های کلیدی:** قهوه، تیواستامید، کبد، رات، آنزیم های کبدی.

### مقدمه

که سینوسهای کبدی را مفروش می کنند می توانند خون را از سینوسهای، با کارآئی زیادی تمیز و تصفیه کنند (۴). تیواستامید یک سرم کبدی قوی می باشد که پس از ورود به بدن مشابه بسیاری از مواد از جمله استامینوفن، برخی آتنی بیوتیکها، اتانول و تراکلرید کربن عمل کرده و توسط آنزیم های سیستم سرم زدایی سیتوکروم P450 متabolیزه می شود (۵). متabolیسم تیواستامید منجر به تولید تیواستامید-S-اکسید و متabolیت های دیگر می شود (۶). بنابراین تیواستامید-S-اکسید یک ترکیب واسطه در مراحل اکسید اسیون تیواستامید توسط منواکسیژنаз های با عملکرد مختلط (از جمله سیتوکروم 2B1 (P450) می باشد که باعث ایجاد استرس اکسیداتیو در سلول های کبدی می شود (۷). از سرم

مطالعات اخیر نشان داده اند که عوامل غذایی نقش مهمی در بالا بردن توانایی بدن برای سرم زدایی مواد شیمیایی و داروها ایفا می نمایند (۱). یکی از مهمترین اعمال کبد علاوه بر سوخت و ساز مواد مختلف، سرم زدایی گزنبویوتیکها، مواد آلوده کننده محیطی داروهای شیمی درمانی می باشد (۲). در اکثر موارد در طی عمل سرم زدایی فعال سازی متابولیکی توسط آنزیم های سیتوکروم P450 میکروزوم های کبدی باعث ایجاد متابولیت های سرمی و فال می شود که این مواد می توانند موجب آسیب بافت های مختلف از جمله کبد شوند (۳). کبد بزرگترین غده در بدن بوده و بعنوان یک منبع ذیمه خون عمل می کند. سیستم ماکروفاز کبدی یک عمل پاک کننده خونی انجام می دهد، سلولهای کوپفر (Kupffer)

■ این مقاله حاصل پایان نامه نجمه ربانی حقیقی دانشجو کارشناسی ارشد زیست شناسی - علوم جانوری دانشگاه آزاد اسلامی واحد ارسنجان می باشد.

\* مسئول مقاله: نجمه ربانی حقیقی

## اثر حفاظتی جوشانده قهقهه بر آنزیم های کبدی AST و ALT و بیلی روین کل : نجمه ربانی حقیقی و همکاران

تهیه و در لانه حیوانات دانشگاه علوم پزشکی شیراز تحت دوره نوری ۱۲ ساعت، دمای  $20\pm 5$  درجه سانتیگراد و رطوبت کافی نگهداری شدند. تعذیه این موشهای صحرائی توسط غذاهای آماده استاندارد و بدون محدودیت در آب و خوارک انجام گرفت. البته مقدار جوشانده قهقهه تعذیه شده توسط غذا به حیوانات خورانیده شد. پس از اتمام تهیه جوشانده قهقهه، با خوارک مخصوص رت ها مخلوط و به مدت ۱۰ روز در هوای آزاد پهن شد تا تمام رطوبت آن از بین برود و خشک شوند، این عمل مانع برای کپک زدن احتمالی این مواد بود. سپس این غذاها به جای غذای عادی مورد مصرف رت ها قرار گرفت (۹و۱۰). ۳۲ سرمه صحرائی در ۴ گروه ۸ تایی به طور تصادفی به داخل قفسه های مخصوص نگهداری رت ها، تقسیم شدند. پس از گروه بندی و پس از طی شدن دوره تطبيق حیوانات با حرارت و رطوبت محل نگهداری، آزمایشات شروع شد. در ضمن اصول اخلاقی کار با حیوانات آزمایشگاهی در تمام مراحل لحاظ گردید. (قابل ذکر می باشد که در طی مراحل کار و آزمایشات چند عدد از رت ها از بین رفتند).

**ج) تیمار حیوانات:** پس از آماده سازی تمام گروه ها، به گروه اول (کنترل) آب و غذای عادی مخصوص رت ها، به گروه دوم (شاهد) آب و غذای عادی و همراه با تزریق ۱ سی نیترال سالین به عنوان حلال، به گروه سوم هم آب و غذای عادی داده شد و تیواستامید با دوز  $100\text{mg/Kg}$  بصورت درون صفاقی تزریق شد که این گروه تیمار شده بدون دریافت مداخله هستند و به گروه چهارم جوشانده قهقهه با دوز  $4\text{ mg/Kg}$  (به عنوان پیش درمان) در مدت ۶۸ روز خورانیده شد. مدت زمان تیمار برای طول مدت متوسط پیش تیمار ۸-۱۰ هفته در نظر گرفته شد. دوز های به کار رفته در این تحقیق با توجه به مطالعات قبلی و زیر دوز کشنده ۵۰ درصد (LD<sub>50</sub>) در نظر گرفته شد (۱۷و۱۸).

خونگیری مرحله اول قبل از تزریق تیواستامید پس از ۱۲ ساعت گرسنگی از قلب ALP ALT AST و بیلی روین کل توسط دستگاه اتوانالیزور مدل RA1000 اندازه گیری شد. پس از ۲ روز استراحت به گروه های سوم و چهارم، تیواستامید با دوز  $100\text{mg/Kg}$  در طی یک روز و به صورت درون صفاتی تزریق شد. چون تاثیرات توکسیک تیواستامید معمولاً حدود ۲ روز بعد از تزریق آشکار می گردد (۱۹و۲۰)، لذا، ۴۸ ساعت پس از آخرین تزریق شوosh های صحرائی توسط ۱۰٪ (۱۹و۲۰) Ketamine و Xylazine بی هوش و خونگیری دوم به طور مستقیم از قلب انجام گرفت و میزان سطوح آنزیمهای ALT AST و بیلی روین کل با استفاده از کیت های مخصوص بیوشیمیابی توسط دستگاه اتوانالیزور مدل RA 1000 اندازه گیری شدند. به منظور مقایسه میانگین این فاکتور ها در گروههای مختلف، از آزمون ANOVA یک طرفه و تست Tukey و به منظور مقایسه میزان این فاکتور ها در سرم، قبل و بعد از تزریق تیواستامید از آزمون T جفت شده استفاده و  $p<0.05$  معنی دار در نظر گرفته شد.

**یافته ها**

در مرحله اول خونگیری (قبل از تزریق تیواستامید)، هرچند تجویز جوشانده قهقهه باعث افزایش جزئی در میزان ALT و AST سرم در مقایسه با سایر گروهها گردید؛ اما نقاوت آماری معنی داری میان گروههای مختلف در میزان پارامترهای اندازه گیری شده، مشاهده نشد. در نمونه های مربوط به خونگیری

تیواستامید برای القای سیروز کبدی و آنسفالویاتی هپاتیک حاد استفاده میشود (۸). قهقهه یک نوشیدنی محرك است و مورد استفاده اکثر مردم جهان می باشد. قهقهه گیاهی از تیره Rubiaceae و از خانواده Coffea می باشد (۹). درخت قهقهه در نواحی گرمسیری و در هوای گرم و مرطوب رشد می کند. معروفترین نوع قهقهه، قهقهه عربی Coffea Arabica است (۹). ماده موثر قهقهه، کافین است که دارای خواص آرامش بخشی، مسهل، کاهنده اشتها می باشد. قهقهه حاوی ترکیبات پلی فنی است و خاصیت آنتی اکسیدانی دارد و باعث کاهش رادیکالهای آزاد می شود (۱۰). از جمله آنتی اکسیدانهای درون قهقهه، کلروزینیک و توکوفول و همچنین ماده ای به نام تریگونولینگ است، که باعث عطر و طعم تلخی در قهقهه می شود (۱۱). مصرف طولانی مدت قهقهه در درمان آسم، سیروز کبدی، پارکینسون و بیماریهای قلبی-عروقی موثر است و از تکثیر سلوهای سلطانی جلوگیری می کند (۱۲). درصد ابتلا به سلطان کبد و روده را کاهش می دهد. ترکیبات گزانتین دار درون قهقهه مانند کافین و تقویلین سبب گشاد عروق خونی می شود. قهقهه باعث کاهش آنزیمهای کبدی و کلسترول سرم خون می شود (۱۳) و همکاران، با مطالعه بر روی میزان آنزیم آلانین آمینو ترانسفراز (ALT) در افراد در معرض خطر آسیب کبدی و اثر مصرف قهقهه خیلی خوب می باشد، حتی می تواند در عملکرد مناسب کبد نیز نقش مهمی ایفا کند (۱۴). Inoue و Bergendi و همکاران نشان دادند که ترکیبات آنتی اکسیدانی موجود در قهقهه عامل اصلی محافظت سلول های کبدی در برابر عوامل سمی و کارسینوژن می باشند (۱۵و۱۶).

تحقیقات ثابت کرده اند که چندین گونه گیاهی با حداقل اثرات جانبی در درمان بیماری های کبدی موثرند که در این راستا می توان به دانه گیاه قهقهه اشاره کرد. از آنجاییکه ALP ALT AST، بیلی روین کل منحصرآ توسط هپاتوپریت های کبد سنتز می شود و اندازه گیری آن یکی از معیارهای اختصاصی عملکرد کبد می باشد و از طرفی سنجش این فاکتور خونی در گروههای پیش تیمار شده با قهقهه متعاقب مسمومیت های خفیف و مزمن کبدی، تا به حال مورد بررسی قرار نگرفته است لذا در این تحقیق به بررسی تاثیر محافظتی جوشانده قهقهه بر تغییرات ALP ALT AST، بیلی روین کل سرم خون، در برابر مسمومیت کبدی ناشی از تیواستامید در موش صحرائی نر پرداخته شده است.

**مواد و روشها**

**الف- روش تهیه جوشانده قهقهه:** برای تهیه کردن جوشانده قهقهه، ابتدا حجم معینی دانه قهقهه از نوع عربی، از مراکز معتبر تهیه گردید و از نظر کارشناسان هرباریوم دانشگاه آزاد فلاورجان مورد تأیید قرار گرفت. (قهقهه وارداتی شناسایی شده در هرباریوم دانشگاه آزاد اسلامی واحد فلاورجان) (کد شناسایی ۰۰۱، ۰۱۵، ۱۲۰). دانه های قهقهه توسط آسیاب برقی به پودر تبدیل شد و با تهیه حجم معینی از حلال که ۱۰۰ سی آب دو بار نقطیر بود، توسط دستگاه Espresso، جوشانده قهقهه آماده گردید (۹و۱۰).

**ب- حیوانات آزمایشگاهی:** در این مطالعه از موش های صحرائی نر از نژاد Wistar با وزن  $۲۰۰\pm 25$  استفاده شد. حیوانات از دانشگاه علوم پزشکی شیراز

شاهد بود ( $p=0.03$ ) و تجویز جوشانده قهقهه موجب کاهش معنی دار در میزان آن در مقایسه با گروه ۳ شده ( $p=0.008$ ) و توانست آن را به سطح گروه شاهد برگرداند. بعد از تزریق تیواستامید ( $100 \text{ mg/kg}$ ) به گروه دریافت کننده جوشانده قهقهه ( $4 \text{ mg/kg}$ ), به صورت پیش تیمار، میزان ALT و ALP سرم به ترتیب ( $384 \pm 39$ ) و ( $74 \pm 6$ ) نسبت به گروه بدون دریافت قهقهه به ترتیب ( $431 \pm 37$ ) و ( $112 \pm 9$ ) کاهش معنی داری نشان دادند و همچنین در گروه شاهد بدون دریافت تیواستامید به ترتیب ( $540 \pm 24$ ) و ( $71 \pm 9$ ) بود.

میزان سرم در گروه ۳ در خونگیری دوم به نحو معنی داری بیشتر از خونگیری اول بود ( $p=0.009$ ): همچنین میزان ALP سرم در گروه ۴ تفاوت معنی داری بین خونگیری اول و دوم نشان داد ( $p=0.01$ ). در سایر موارد اختلاف آماری معنی داری مشاهده نشد (جدول ۱).

دوم (بعد از تزریق تیواستامید)، تجویز تیواستامید در گروه ۳ موجب افزایش میزان AST سرم شد که این افزایش در مقایسه با گروه شاهد معنی دار بود ( $p=0.01$ ). در ضمن هرچند میزان این پارامتر در گروه درمان شده با جوشانده قهقهه کمتر از گروه ۳ بود، اما این تفاوت از نظر آماری معنی دار نبود. تجویز جوشانده قهقهه موجب کاهش معنی دار میزان ALT سرمی در مقایسه با گروه ۳ شد ( $p=0.02$ ) و توانست میزان آن را به سطح گروههای شاهد و کنترل برگرداند بطوریکه میزان این پارامتر در گروههای ۱، ۲ و ۴ از نظر آماری یکسان بود. اگرچه میزان ALP سرمی در گروه دریافت کننده جوشانده قهقهه به نحو معنی داری کمتر از گروه شاهد بود ( $p=0.04$ ، اما این پارامتر تفاوت معنی داری میان گروههای ۳ و ۴ نشان نداد. در مورد سطح بیلی روین کل سرم باید اشاره نمود که میزان این پارامتر در گروه ۳ به نحو محسوس و معنی داری بالاتر از گروه

**جدول ۱. مقایسه مقادیر ALP, ALT, AST و بیلی روین کل سرم (میانگین $\pm$ خطای معیار)، در خونگیری اول (قبل از تزریق تیواستامید) و خونگیری دوم (بعد از تزریق تیواستامید) در گروههای مختلف.**

	بیلی روین (mg/dl)		ALP (U/L)		ALT (U/L)		AST (U/L)		گروهها
	خونگیری دوم	خونگیری اول	خونگیری اول	خونگیری دوم	خونگیری دوم	خونگیری اول	خونگیری دوم	خونگیری اول	
کنترل	<sup>a</sup> $0.83 \pm 0.06$	<sup>a</sup> $0.43 \pm 0.06$	<sup>abc</sup> $457 \pm 99$	<sup>a</sup> $475 \pm 55$	<sup>abc</sup> $79 \pm 3$	<sup>a</sup> $73 \pm 4$	<sup>abc</sup> $221 \pm 17$	<sup>a</sup> $184 \pm 25$	
شاهد	<sup>b</sup> $0.37 \pm 0.02$	<sup>a</sup> $0.33 \pm 0.03$	<sup>b</sup> $540 \pm 24$	<sup>a</sup> $562 \pm 23$	<sup>abc</sup> $71 \pm 9$	<sup>a</sup> $84 \pm 6$	<sup>b</sup> $162 \pm 3$	<sup>a</sup> $196 \pm 26$	
تیواستامید	<sup>ac</sup> $0.54 \pm 0.07$	<sup>a</sup> $0.50 \pm 0.04$	<sup>abc</sup> $431 \pm 37$	<sup>a</sup> $515 \pm 47$	<sup>b</sup> $112 \pm 9$	<sup>a</sup> $80 \pm 6$	<sup>c</sup> $321 \pm 26$	<sup>a</sup> $184 \pm 25$	
جوشانده قهقهه	<sup>bd</sup> $0.37 \pm 0.04$	<sup>a</sup> $0.40 \pm 0.04$	<sup>c</sup> $384 \pm 39$	<sup>a</sup> $507 \pm 29$	<sup>c</sup> $74 \pm 6$	<sup>a</sup> $102 \pm 10$	<sup>abc</sup> $236 \pm 34$	<sup>a</sup> $248 \pm 12$	

حروف لاتین غیرهمسان برای نشان دادن اختلاف معنی دار در یک ستون بکار رفته اند، در ضمن علامت ستاره نمایانگر وجود اختلاف معنی دار در هر پارامتر بین دو خونگیری در هر گروه می باشد ( $p<0.05$ ).

تیواستامید-S-اکسید یک ترکیب واسطه در مراحل اکسیداسیون تیواستامید توسط مونواکسیژنازهای با اعمال متفاوت می باشد که باعث ایجاد استرس اکسیداتیو در سلول های کبد می شود (۲۲). همچنین، تیواستامید در دوزهای بالا موجب نکروز و آپوپتوز سلول های کبد می شود (۲۳ و ۲۴). تیواستامید علاوه بر اینکه یک ماده شیمیایی و سم کبدی است یک ماده پیش سلطانزا نیز می باشد و از آن برای القای سیروز کبدی و آنسفالوپاتی هپاتیک حاد استفاده می شود (۲۴ و ۲۵). بنابراین می توان نتیجه گرفت که تیواستامید موجب آسیب سلولهای کبدی شده است. Sallie و همکاران نشان دادند که ساز و کار آسیب تیواستامید به کبد به واسطه ایجاد استرس اکسیداتیو می باشد (۲۶). از تیواستامید در صنایع مختلفی از جمله کاغذسازی، چرم سازی و در آزمایشگاه ها به عنوان معرف استفاده می شود (۲۷). تیواستامید را می توان در آب آشامیدنی (۲۸) یا از طریق تزریق داخل صفاقی استعمال نمود. البته تزریق داخل صفاتی نتایج ثابت تری را نشان می دهد (۲۹). از نظر پاتولوژیکی، نکروز کبدی بیشتر در ناحیه وریدی مرکزی ایجاد می شود. به علاوه سینوزوپیدهای مرکزی نیز متورم می شوند. نواحی نکروز شده مجاور در حالات شدید با ایجاد پل به هم می پیوندند و در نهایت با مرگ بیشتر از ۶۰٪ سلولهای کبدی این عضو کاملاً از کار می افتد. آسیب کبدی ایجاد شده توسط تیواستامید به خوبی سمیت کبدی ایجاد شده توسط گزنوپیوتیکها را نشان می دهد، معمولاً از آن به عنوان یک مدل مناسب برای مطالعه اثرات ضد سمیت کبدی و حفاظت کننده کبدی داروها و ترکیبات مختلف استفاده می شود (۳۰).

## بحث و نتیجه گیری

نتایج به دست آمده از این مطالعه نشان می دهد، گروهی که با جوشانده قهقهه در جیره غذایی، پیش تیمار شده بودند بعد از تزریق تیواستامید، کاهش معنی داری در میزان ALT و ALP سرم در مقایسه با گروه بدون دریافت قهقهه نشان دادند و همچنین گروه شاهد بدون دریافت تیواستامید نشان داد، پیش تیمار با جوشانده قهقهه توانسته است میزان پارامترهای شاخص آسیب کبد و ساختار بافتی آن را تا حد نرمال تغییر دهد و کبد را در مواجهه با سرم تیواستامید محافظت نماید. بازگشت سطوح افزایش یافته آنزیمهای سرمی فوق به حالت طبیعی با مصرف جوشانده قهقهه در موش های تیمار شده با تیواستامید، می تواند در اثر ممانت از نشت آنزیمهای داخل سلولی به دلیل برقراری تمامیت و پایداری سلامت غشاء سلول و یا نو زایش سلولهای آسیب دیده کبد باشد (۳۱). کنترل موفر سطوح آنزیم ها، بهبود زود هنگام مکانیسمهای عملکردی و ترشحی سلولهای کبدی را نشان می دهد. در این بررسی، تجویز جوشانده قهقهه در جیره مصرفی موش های تیمار شده با تیواستامید، اثرات جوشانده قهقهه در مقابل عوارض متابولیسم سوم را نشان می دهد.

یافته های به دست آمده از تحقیق فوق تا حدی مشابه با یافته های Kim و همکارانش بود. آنها نشان دادند که تیواستامید پس از ورود به بدن توسط آنزیم های سیستم سمزدایی سیتوکروم P<sub>450</sub> متابولیزه می شود. متابولیسم تیواستامید، تیواستامید-S-اکسید و متابولیت های دیگری را تولید می کند. نهایتاً

## اثر حفاظتی جوشانده قهقهه بر آنزیم های کبدی AST و ALP و بیلی روین کل : نجمه ربانی حقوقی و همکاران

میانگین ALT و در ALP سرم کاهش معنی داری داشته است. این یافته ها مشابه با نتایج تحقیقات Casiglia و همکاران می باشد که بیان کردند کسانی که بیش از ۳ استکان قهقهه در روز می نوشند، در مقایسه با کسانی که هیچ قهقهه ای در روز نمی نوشند میزان کمتری از آنزیمهای کبدی دارند (۳۸). محققین بیان کردند که این اثر به دلیل خواص آنتی اکسیدانی این ماده می باشد (۳۹). در تحقیق دیگری، Osawa و همکاران نشان دادند که منابع گیاهی می توانند بافت را از آسیب ها و رادیکال های آزاد حفظ کنند. همچنین مکمل های غذایی همراه با آنتی اکسیدان های طبیعی مثل ویتامین ها و فلاونوئیدها می توانند آسیبهای استرس اکسایشی ناشی از مصرف الکل را به حداقل برسانند. ترکیبات فنلی به علت اینکه قادرند رادیکالهای آزاد را از محیط جاروب کنند به عنوان یک آنتی اکسیدان قوی شناخته شده اند (۴۰). در مطالعه دیگری که توسط Madani و همکاران در سال ۱۳۸۳ بر روی رت های نر از نژاد ویستار انجام گرفت مشاهده کردند که در سنجش آنزیمی میزان فعالیت آنزیم های ALT در گروه تیواستامید نسبت به گروه شاهد افزایش معنی داری را نشان داد و همچنین گروههای دریافت کننده عصاره گیاهان نسبت به گروه دریافت کننده تیواستامید، کاهش معنی داری در ALT و AST نشان دادند (۴۱).

کافین به عنوان یک ماده آنتی اکسیدانی در این تحقیق استفاده شد تا اثرات احتمالی مهاری ناشی از سمیت تیواستامید و نیز اختلالات آنزیمی ناشی از آن و همچنین اثر جوشانده قهقهه در کاهش عوارض مسمومیت کبدی ناشی از تیواستامید را مورد بررسی قرار دهد. ماده مؤثره قهقهه کافین است که در چای و کاکائو هم وجود دارد. کافین خالص، شبيه به پودری سفید و ابریشمی است. گزارش های علمی زیادی در مورد احتمال ارتباط مستقیم بین مصرف قهقهه و سلامتی موجود می باشد (۴۱). قهقهه در سال ۸۵۰ میلادی کشف شد. اکنون قهقهه از معروفترین و پرطرفدارترین نوشیدنی های جهان است. قهقهه خطر ابتلا به سلطان کبد را می کاهد (۴۳). نتایج حاصل از این تحقیق نشان می دهد که در گروه تیمار شده به وسیله جوشانده قهقهه، آنزیمهای کبدی کاهش می یابد. در برگها و در میوه آن، علاوه بر کافین، آکلولوئیدهای آدنین، کراتینین، هایپو گزانین و همچنین ماده گوانین نیز وجود دارد. Caorras و همکاران و Tverdal و همکاران بیان کردند که قهقهه دارای کافین می باشد، احتمال زیادی می دهند که این، عامل اصلی در جلوگیری از هر یک از نوع سیروز کبدی غیر الكلی و سیروز الكلی می باشد (۴۴ و ۴۵). Inoue و همکارانش و Bergaendi نشان دادند که ترکیبات آنتی اکسیدانی موجود در قهقهه عامل اصلی محافظت سلول های کبدی در برابر عوامل سمی و کارسینوژن می باشند (۱۶). ترکیبات پلی فنلی موجود در قهقهه، باعث ترمیم سلولهای کبد و مهار گلوكورونیداز می شوند. در نهایت در تیمار طولانی مدت با این گیاهان، می توان آسیب های واردہ سلول را ترمیم نمود. عملکرد جوشانده قهقهه، در کاهش میزان خسارات واردہ به سلول کبدی و حفاظت از این سلول ها در فاکتور های ALT و ALP و AST و بیلی روین کل سرم، موثر بوده است (۴۶ و ۴۷). این نتایج نشان دهنده این است که قهقهه دارای خاصیت آنتی اکسیدان بوده و سبب کاهش التهاب و آسیب های سلولی می شوند و رادیکال های آزاد اکسیژن را کاهش می دهد و تاثیرات درمانی بر کاهش میزان آنزیم ها و مهار آسیب کبدی و ترمیم سلولها دارد. با بررسی نتایج به دست آمده از این تحقیق می توان نتیجه گرفت که جوشانده قهقهه به علت ترکیبات آنتی اکسیدانی و پلی فنل های موجود در آن که تا حدی

در ارزیابی آسیب کبد، سنجش سطوح آنزیمهای نظریه ای آسینوترانسفراز (ALT)، آسپارتات آسینوترانسفراز (AST)، آکالین فسفاتاز (ALP) و بیلی روین به طور وسیع مورد استفاده قرار می گیرد. تمام این آنزیم ها به طور طبیعی در سلولهای کبدی وجود دارند و در زمان آسیب دیدن این سلولها، به دلیل اختلال در غشاء پلاسمایی و یا متلاشی شدن، سلولها به درون خود تخلیه شده و باعث افزایش سطوح سرمی این آنزیم ها می شوند. وقوع نکروز یا آسیب غشاء سلول باعث رها شدن آین آنزیمها به گردش خون می شود. در نتیجه افزایش غلظت این آنزیم ها، معیار مناسبی برای ارزیابی میزان آسیب سلول های کبدی می باشد. آسیب کبد نظریه اپاتیت های ویروسی، انفارکتوس قلبی و صدمات عضلانی را نشان می دهد (۳۱). ALT که تبدیل آلانین به پیرووات و گلوتامات را کاتالیز می کند، برای کبد اختصاصی تر بوده و پارامتر مناسبتری برای تشخیص آسیب کبد می باشد. سطوح افزایش یافته آنزیمهای سرمی فوق حاکی از نشت سلولی بوده و نشان گر آسیب ساختار و اختلال عملکرد غشاء های سلولی در کبد می باشد (۳۲). از سوی دیگر، سطح سرمی ALP و بیلی روین، با عملکرد سلولهای کبدی در ارتباط می باشد. افزایش سطح سرمی ALP به دلیل افزایش تولید در حضور فشار فزانیده صفر اوی می باشد (۳۳). Drotman و همکاران بیان می کنند که در بیماریهای اکتسابی مزمن کبدی غلظت بیلی روین سرم تا زمانی که به مقدار قابل توجهی آسیب کبدی اتفاق نیفتد باشد و سیروز کبدی ظاهر نگردد به باشد معمولاً نرمال است (۳۴). در تحقیقی دیگر نیز Phol و همکارانش دریافتند که در بیماران سیروز کبدی افزایش سطح سرمی ALT به AST نسبت به ALT افزایش بیشتری داشته است (۳۵). در مطالعه حاضر نتایج در زمان خونگیری دوم تغییرات خاصی را نشان داده اند و پس از تزریق تیواستامید و تأثیر آن بر سلول های کبدی و اثر بر آنزیم های کبدی، اختلاف معنی داری مشاهده گردید.

در این تحقیق، می توان به این نتیجه رسید که پیش تیمار با جوشانده قهقهه در ایام تأثیر محافظتی، به صورت پیش تیمار بر سلولهای کبدی در مواجه با تیواستامید به عنوان یک سم کبدی بوده است، که این تغییر در هپاتوسیت ها، با کاهش میزان ALT، AST، ALP و بیلی روین کل سرم ها در برابر آسیب اکسیداتیو ایجاد شده توسط تیواستامید نمایان شده است. در تحقیقات قبلی بر روی میزان آنزیم های کبدی و بافت کبدی در اثر القا استرس اکسیداتیو ایجاد شده در اثر تیو استامید بحث شده بود در حالی که بررسی تأثیرات پیش درمانی با جوشانده قهقهه بر میزان ALT، AST و بیلی روین کل پلاسمایی به عنوان یک فاکتور موثر عملکرد کبدی بررسی نشده بود، در تحقیق حاضر احتمالاً ترکیبات آنتی اکسیدانی موجود در عصاره قهقهه، رادیکال های آزاد حاصل از تیو استامید را خنثی نموده اند. از طرفی ترکیبات پلی فنلی و به ویژه فلاونوئیدها در مرحله نخست بر روی سیستم سیتوکروم P450 اثر مهاری دارد و از متابولیسم بیشتر تیواستامید جلوگیری می کنند و در نتیجه تولید رادیکالهای آزاد کاهش می یابد، بنابراین جوشانده قهقهه به تنهایی به عنوان یک پیش تیمار موثر در حفظ و نگهداری عملکرد هپاتوسیت ها و حتی کاهش غلظت این فاکتور های پلاسمایی کبدی حتی بعد از ورود فشار اکسیداتیو حاصل از تیواستامید موثر بوده است (۳۶ و ۳۷). در تحقیق حاضر با مصرف منظم جوشانده قهقهه در مدت ۶۸ روز میزان

می گردد. یعنی افرادی که به صورت پیش بیمار قهقهه می نوشند، کبد مقاوم تری در مقایسه با افراد عادی در برابر مواجه با سموم کبدی دارند. بنابراین استفاده از این دم نوش گیاهی در انسان به عنوان یک داروهای گیاهی موثر در پیشگیری از بیماری‌های کبدی و مقاومت در برابر سموم کبدی پیشنهاد می گردد.

مشابه با ترکیبات چای سبز است و دارای قوی ترین اثر حفاظتی موثر در برابر سموم کبدی می باشد. با توجه به اینکه مصرف این گیاهان به عنوان نوشیدنی و چاشنی غذایی در کشور ما رایج می باشد، بررسی اثرات دوزهای متفاوت و عصاره های مختلفی از این گیاهان بر روی ترمیم بافت کبد در تحقیقات بعدی پیشنهاد

Archive of SID

## The Protective Effect of Boiled Coffee on Liver Enzymes AST, ALT, ALP and Total Bilirubin in Rats Treated with Thioacetamide

N. Rabbani Haghghi (MSc)<sup>1\*</sup>, D. Mehrabani (PhD)<sup>2</sup>

1. Department of Animal Biology, Faculty of Science, Islamic Azad University, Arsanjan Branch, Fars, Iran

2. Stem Cell and Transgenic Technology Research Center, Shiraz University of Medical Sciences, Shiraz, Iran

J Babol Univ Med Sci; 16(7); Jul 2014; pp: 41-49

Received: Oct 19<sup>th</sup> 2013, Revised: Jan 5<sup>th</sup> 2013, Accepted: Mar 6<sup>th</sup> 2014.

### ABSTRACT

**BACKGROUND AND OBJECTIVE:** Coffee plants can alter the activity of liver enzymes and reduce liver enzymes. Considering vital role of liver in the detoxification and the role of dietary factors in enhancing the body's ability to detoxify the chemicals and drugs, the present study was performed to determine the protective effect of boiled coffee on liver enzymes aspartate transaminase (AST), alanine transaminase (ALT), alkaline phosphatase (ALP), and total bilirubin in rats treated with thioacetamide.

**METHODS:** In this experimental study, 32 male rats were divided into four groups of eight. Animals in the first group (control) received water and normal food for rats, group II (control) received water and normal food associated with the injection of 1 ml of normal saline as a solvent, and the third group received both normal food and water. For injecting thioacetamide (100mg/kg) the treated group received no intervention and the fourth group received boiled coffee (4mg/kg) orally in the diet of rats during 68 days (pretreatment). The average length of treatment time for pretreatment was considered from 8 to 10 weeks. Blood samples were taken at two stages: pretreatment and post injection of thioacetamide intraperitoneally at the dose of 100mg/kg. AST, ALT, ALP and total bilirubin were measured 48 hours after last injection.

**FINDINGS:** The results showed a significant increase of the rate of serum AST in treated group with thioacetamide ( $321 \pm 26$ ) in compared to control group ( $162 \pm 3$ ). Boiled coffee as pretreatment has protective effect on liver tissue. The rate of ALP in this group was  $384 \pm 39$  that significantly decreased ( $p < 0.05$ ).

**CONCLUSION:** In this study, boiled coffee has protective effect on liver enzymes.

**KEY WORDS:** *Coffee, Thioacetamide, Liver, Rat, Liver enzymes.*

### Please cite this article as follows:

Rabbani Haghghi N, Mehrabani D. The protective effect of boiled coffee on liver enzymes AST, ALT, ALP and total bilirubin in rats treated with thioacetamide. J Babol Univ Med Sci 2014;16(7): 41-49.

\* Corresponding Author; N. Rabbani Haghghi (MSc)

Address: Department of Animal Biology, Faculty of Science, Islamic Azad University, Arsanjan Branch, Fars, Iran

Tel: + 98 711 2229050

E-mail: najmehrabani@yahoo.com

## References

- 1.Ahmad A, Pillai KK, Najmi AK, Ahmad SJ, Pal SN, Balani DK. Evaluation of hepatoprotective potential of jigrine post-treatment against thioacetamide induced hepatic damage. *J Ethnopharmacol* 2002;79(1):35-41.
- 2.Mitra SK, Venkataranganna MV, Sundaram R, Gopumadhavan S. Protective effect of HD-03, a herbal formulatin, against various hepato toxic agents in rats. *J Ethnopharmacol* 1998;63(3):181-6.
- 3.Kang JS, Wanibuchi H, Morimura K, et al. Role of CYP2E1 in thioacetamide-induced mouse hepatotoxicity. *Toxicol Appl Pharmacol* 2008;228(3):295-300.
- 4.Gayton A, Hall J. Physiology medicine. Translated by: Niavarani AR. 11th ed. Tehran: Samat Publications 2006; pp: 999-1006. [in Persian]
- 5.Sanz N, Díez-Fernández C, Fernández-Simón L, Alvarez A, Cascales M. Necrogenic and regenerative responses of liver of newly weaned rats against a sublethal dose of thioacetamide. *Biochim Biophys Acta* 1998;1384(1):66-78.
- 6.Masumi S, Moriyama M, Kannan Y, et al. Characteristics of nitrogen metabolism in rats with thioacetamide-induced liver cirrhosis. *Toxicology* 1999;132(2-3):155-66.
- 7.Natarajan SK, Thomas S, Ramamoorthy P, et al. Oxidative stress in the development of liver cirrhosis: a comparison of two different experimental models. *J Gastroenterol Hepatol* 2006;21(6):947-57.
- 8.Albrecht J, Hilgier W. Arginine in thioactamide induced hepatogenic encephalopathy in rats: activation of enzymes of arginine metabolism to glutamate. *Acta Neurol Scand* 1986;73(5):498- 501.
- 9.Mensink RP, Lebbrink WJ, Lobbezoo IE, Weusten-van der Wouw MP, Zock PL, Katan MD. Diterpene composition of oils from Arabica and Robusta coffee beans and their effects serum lipids in man. *Intern Med* 1995;237(6):543-50.
- 10.Lee KJ, Choi JH, Jeong HG. Hepatoprotective and antioxidant effects of the coffee diterpenes kahweol and cafestol on carbon tetrachloride- induced liver damage in mice. *Food Chem Toxicol* 2007;45(11):2118-25.
- 11.Derasagayam TPA, Kamat JP, Mohan H, Ke savan PC. Caffeine as antioxidant: inhibition of lipid peroxidation induced by reactive oxygen species. *Biochim Biophys Acta* 1996;1282(1):63- 70.
- 12.Mukhopadhyay S, poddarr MK. Caffeine inhibits the development of Ehrlich ascites carcinoma cells in female mice. *Indian J Exp Biol* 2001;39(8):735- 47.
- 13.Sherman KE: Alanine aminotransferases in clinical practice. A review. *Arch Intern Med* 1991;151(2):260-5.
- 14.Ruhl CE, Everhart JE. Coffee and caffeine consumption reduce the risk of elevated serum alanine aminotransferease activity in the United States. *Gastroenterology* 2005;128(1):24-32.
- 15.Inoue M, Tajima K, Hirose K, et al. Tea and coffee consumption and the risk of digestive tract cancers: data from a comparative case-referent study in Japan. *Cancer Causes Control* 1998;9(2):209-16.
- 16.Bergendi L, Benes L, Darackova Z, Ferencik M. Chemistry, physiology and pathology of free radicals. *Life Sci* 1999;65(18-19):1865-74.
- 17.Hasegawa R, Ogiso T, Imaida K, Shirai T, Ito N. Analysis of the potential carcinogenicity of coffee and its related compounds in a medium-term liver bioassay of rats. *Food Chem Toxicol* 1995;33(1):15-20.
- 18.Hosaka S, Kawa S, Aoki Y, et al. Hepatocarcinogenesis inhibition by caffeine in ACI rats treated with 2-acetylaminofluorene. *Food Chem Toxicol* 2001;39(6):557-61.
- 19.Ozer J, Ratner M, Shaw M, Bailey W, Schomaker S. The current state of serum biomarkers of hepatotoxicity. *Toxicology* 2008;245(3):194-205
- 20.Lee KJ, Choi JH, Jeong HG. Hepatoprotective and antioxidant effects of the coffee diterpenes kahweol and cafestol on carbon tetrachloride-induced liver damage in mice. *Food Chem Toxicol* 2007;45(11):2118-25.
- 21.Thabrew MI, Joice PD, Rajatissa W. A comparative study of the efficacy of Pavetta indica and Osbeckia octanda in the treatment of liver dysfunction. *Planta Med* 1987;53(3):239-41.

- 22.Kim KH, Bae JH, Cha SW, Han SS, Park KH, Jeng TC. Role of metabolic activation by cytochrome P450 in thioacetamide-induced suppression of antibody response in male BALB/C mice. *Toxicol Lett* 2000;114(1-3):225-35.
- 23.La Vecchia C. Coffee, liver enzymes, cirrhosis and liver cancer. *J Hepatol* 2005;42(4):444-6.
- 24.Porter WR, Gudzinowcz MJ, Neal RA. Thioacetamide induced hepatic necrosis. II. Pharmacokinetics of thioacetamide and thioacetamide S-oxide in the rat. *J Pharmacol Exp Ther* 1979;208(3):386-91.
- 25.Bruck R, Aeed H, Avni Y, et al. Melatonin inhibits nuclear factor kappa B activation and oxidative stress and protects against thioacetamide induced liver damage in rats. *J Hepatol* 2004;40(1):86-93.
- 26.Sallie R, Tredger JM, Williams R. Drugs and the liver. Part 1: Testing liver function. *Biopharm Drug Dispos* 1991;12(4):251-9.
- 27.Hunter AL, Holscher MA, Neal RA. Thioacetamide-induced hepatic necrosis.I. Involvement of the mixed-function oxidase-enzyme system. *J Pharmacol Exp Ther* 1977;200(2):439-48.
- 28.Li X, Benjamin IS, Alexander B. Reproducible production of thioacetamide-induced macronodular cirrhosis in the rat with no mortality. *J Hepatol* 2002;36(4):488-93.
- 29.Popov Y, Patsenker E, Bauer M, Niedobitek E, Schulze-Krebs A, Schuppan D. Halofuginone induces matrix metalloproteinases in rat hepatic stellate cells via activation of p38 and NF $\kappa$ B. *J Biol Chem* 2006;281(22): 15090-8.
- 30.Ahmad A, Pillai KK, Najmi AK, Ahmad SJ, Pal SN, Balani DK. Evaluation of hepatoprotective potential of jigrine post-treatment against thioacetamide induced hepatic damage. *J Ethnopharmacol* 2002;79(1 ):35-41.
- 31.Bacq Y, Zarka O, Bréchot JF, et al. Liver function tests in normal pregnancy: a prospective study of 103 pregnant women and 103 matched controls. *Hepatology* 1996;23(5):1030-4.
- 32.Ruhl CE, Everhart JE. Coffee and caffeine consumption reduce the risk of elevated serum alanine aminotransferase activity in the United States. *Gastroenterology* 2005;28(1):24-32.
- 33.Muriel P, Garcipina T, Perez-Alverez V, Mourelle M. Silymarin protects against paracetamol induced lipid peroxidation and liver damage. *J Appl Toxicol* 1992;12(6):439-42.
- 34.Drotman R, Lawhan G. Serum enzymes are indications of chemical induced liver damage. *Drug Chem Toxicol* 1978; 1(2): 163-71.
- 35.Pohl A, Behling C, Oliver D, Kilani M, Monson P, Hassanein T. Serum aminotransferase levels and platelet counts as predictors of degree of fibrosis chronic hepatitis C Virus infection. *Am J Gastroenterol* 2001;96(11):314-16.
- 36.Rossowska MJ, Nakamoto T. Effects of chronic caffeine feeding on the activities of oxygen free radical defense enzymes in the growing rat heart and liver. *Experientia* 1994;50(5):465-8.
- 37.Bruck R, Shirin H, Aeed H, et al. Prevention of hepatic cirrhosis in rats by hydroxyl radical scavengers. *J Hepatol* 2001;35(4):457-64.
- 38.Casiglia E, Spalaore P, Ginocchio G, Amrosio B. Unexpected effects of coffee consumption on liver enzymes. *Eur J Epidemiol* 1993;9( 3):293-7.
- 39.Huber WW, Rossmanith W, Grusch M, et al. Effects of coffee and its chemopreventive components kahweol and cafestol on cytochrome P450 and sulfotransferase in rat liver. *Food Chem Toxicol* 2008;46(4):1230-8.
- 40.Osawa T, Kato Y. Protective role of antioxidative food factors in oxidative stress caused by hyperglycemia. *Ann N Y Acad Sci* 2005;1043:440-51.
- 41.Madani H, Asgari S, Naderi GH, Talebalhosini M. The protective effect of polyphenolic extract of chicory plants on rat liver toxicity. *J Herbal Drugs* 2004;5(17):32-8. Available at: [http://sid.ir/fa/VIEWSSID/J\\_pdf/54113841706.pdf](http://sid.ir/fa/VIEWSSID/J_pdf/54113841706.pdf). [in Persian]
- 42.Zampelas A, Panagiotakos DB, Pitsavos C, Chrysohoou C, Stefanidis C. Associations between coffee consumption and inflammatory markers in healthy Persons: the ATTICA study. *Am J Clin Nutr* 2004;80(4):862-7.

- 43.Richelle M, Tavazzi I, Offord E. Comparison of the antioxidant activity of commonly consumed polyphenolic beverages (coffee, cocoa, tea) prepared pre cup serving. *J Aragic Food Chem* 2001;49(7):3438-42.
- 44.Corrado G, Zambon A, Bagnardi V, D'Amicis A, Klatsky A; Collaborative SIDECIR Group. Coffee, caffeine and the risk of liver cirrhosis. *Ann Epidemiol* 2001;11(7):458-65.
- 45.Tverdal A, Skurtveit S. Coffee intake and mortality from liver cirrhosis. *Ann Epidemiol* 2003;13(6): 419-23.
- 46.Frei B, Higdon JV. Antioxidant activity of tea polyphenols in vivo: evidence from animal studies. *J Nutr* 2003; 133(10): 3275-84.
- 47.Gupta M, Mazumder UK, Siva Kumar T, Sambath Kumar R, Gomathi P. Antioxidant and hepatoprotective effect of Bauhinia racemosa against paracetamol and carbon tetrachloride induced liver damage in rats. *IJPT* 2004; 3(3):12-20.

Archive of SID