

## اثر مصرف خوراکی طولانی مدت عصاره آبی سیر بر تغییرات بافتی، پارامترهای خونی و آنزیمی موش های صحرایی نر

دکتر عبدالرسول نامجو<sup>۱\*</sup>، دکتر اسفندیار حیدریان<sup>۲</sup>، دکتر محمود رفیعیان کوپایی<sup>۳</sup>، دکتر محسن جعفریان دهکردی<sup>۱</sup>

گروه پاتولوژی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد شهرکرد، شهرکرد، ایران؛ <sup>۲</sup>مرکز تحقیقات بیوشیمی بالینی، دانشگاه علوم پزشکی شهرکرد، شهرکرد، ایران. <sup>۳</sup>مرکز تحقیقات گیاهان دارویی، دانشگاه علوم پزشکی شهرکرد، شهرکرد، ایران.

تاریخ دریافت: ۹۱/۶/۱۲ اصلاح نهایی: ۹۱/۸/۲۳ تاریخ پذیرش: ۹۱/۱۲/۳۰

### چکیده:

**زمینه و هدف:** سیر از قدیمی ترین گیاهانی است که به عنوان داروی گیاهی در درمان بیماری ها استفاده می شود. هدف از این مطالعه بررسی اثرات مزمن خوراکی عصاره سیر بر تعدادی از پارامترهای بیوشیمیایی خون، پارامترهای خونی و تاثیرات پاتولوژیک آن بر بافت های کبد و کلیه موش های صحرایی نر بود. **روش بررسی:** در این مطالعه تجربی مداخله ای تعداد ۱۸ سر موش صحرایی نر در سه گروه شش تایی تقسیم شدند. به گروه اول، تحت عنوان گروه کنترل، آب مقطر و به گروه های دوم و سوم به ترتیب عصاره سیر با دوز ۵۰۰ و ۱۰۰۰ میلی گرم به ازای هر کیلوگرم وزن بدن به مدت ۴۰ روز به صورت خوراکی داده شد. در پایان دوره مطالعه حیوانات بیهوش و نمونه خون جهت مطالعات خون شناسی و فعالیت های آنزیمی و نمونه های بافت های کبد و کلیه برای بررسی آسیب های بافتی جمع آوری شدند. داده ها با استفاده از آزمون آنالیز واریانس یک طرفه و تست تعقیبی دانکن در نرم افزار SPSS تجزیه و تحلیل شدند. **یافته ها:** عصاره سیر تغییری در فعالیت سرمی آسپاراتات آمینوترانسفراز، آلانین آمینوترانسفراز، آلکالین فسفاتاز، نیتروژن اوره خون، کراتینین، کراتین فسفوکیناز، لاکتات دهیدروژناز و شاخصه های هماتولوژیک نسبت به گروه کنترل ایجاد نکرد ( $P > 0.05$ ). یافته های میکروسکوپی در گروه تیمار عصاره سیر با دوز ۱۰۰۰ میلی گرم به ازای هر کیلوگرم وزن بدن تخریب گلوبول ها به همراه دژنراسیون توپول های کلیه و ریخته شدن پرزها بداخل لومن، دژنراسیون و نکروز هپاتوسیت ها و تراوش سلول های تک هسته ای در ناحیه فضای پورت را نشان داد.

**نتیجه گیری:** نتایج این مطالعه نشان داد که مصرف سیر با دوز زیاد باعث تغییرات مورفولوژیک گلبول های قرمز خون، نفروتوکسیسیته و هپاتوتوکسیسیته می شود. بنابراین در انجام پروژه های تحقیقاتی می بایستی دوزهای مناسب سیر بصورت پایلوت تعیین شوند.

**واژه های کلیدی:** سیر، شاخص های هماتولوژیک، کلیه، کبد، هیستوپاتولوژی.

### مقدمه:

موجود می باشند (۵،۶). از مهم ترین خواص آن می توان به خاصیت ضد میکروبی، ضد ترومبوزی، ضد سرطانی، ضد فشارخون، پادزهر مسمومیت با فلزات سنگین، تعدیل کننده سیستم ایمنی، محافظت کننده کبد، ضد آرتریت، کاهنده چربی و قند خون اشاره کرد (۸-۶). مهم ترین ترکیب شیمیایی سیر تازه، اسیدآمینو آلین می باشد، که یک آلکیل مشتق شده از

سیر با نام علمی *Allium Sativum* یکی از مهم ترین گونه های خانواده Alliaceae می باشد (۱،۲). سیر یک گیاه پیازدار است که پیاز آن دارای طعم، مزه و بوی تند مشخصی می باشد (۴-۲). بیش از ۵۰۰۰ سال است که سیر جهت مصارف غذایی، دارویی و مذهبی مورد استفاده قرار گرفته است (۵). امروزه اشکال دارویی سیر به شکل قرص، کپسول، شربت و روغن

معده و روده (نظیر سوء هضم، حالت تهوع، استفراغ و اسهال)، واکنش های ازدیاد حساسیت (تنگی نفس، التهاب تماسی پوست) و اختلالات انعقادی خون اشاره نمود (۱۲). هر چند خواص درمانی عصاره سیر مورد بررسی قرار گرفته است اما بر اساس اطلاعات موجود تاکنون بررسی هایی بر روی تغییرات مورفولوژیک گلبول های قرمز و تغییرات هیستوپاتولوژیک کبد و کلیه در دوزهای ۵۰۰ و ۱۰۰۰ میلی گرم بازای هر کیلوگرم وزن بدن در موش های صحرایی نر به عنوان مدل انسانی انجام نشده است. لذا این مطالعه با هدف بررسی اثرات خوراکی عصاره سیر در دوزهای بالا بر برخی از پارامترهای بیوشیمیایی خون، پارامترهای خونی و تاثیرات پاتولوژیک آن بر دو ارگان حیاتی، کبد و کلیه موش های صحرایی نر طراحی و اجرا شد.

### روش بررسی:

سیر (*Allium Sativum*) مورد استفاده در این مطالعه (سیر معروف همدان) از فروشگاه های میوه و تره بار (شهرکرد، ایران) تهیه گردید. برای آماده سازی آب سیر، حبه های سیر تازه به دقت پوست گرفته و شسته شدند، سپس با استفاده از اسکالپل به قطعات کوچک تر تقسیم شدند. ۱۰۰ گرم سیر تازه با ۲۰۰ میلی لیتر آب مقطر مخلوط و در دستگاه مخلوط کن قرار داده شد تا مخلوط بکنواخت شیری رنگی به دست آید، سپس این مخلوط بمدت ۴۸ ساعت در محیط آزمایشگاه نگهداری و پس از آن از پارچه های صافی گذشته و آب سیر حاصل در ظروف شیشه ای آزمایشگاهی پهن تمیز ریخته (۱۳) و درانکوباتور با دمای ۳۸ درجه سانتیگراد قرار داده شد، تا آب همراه آن تبخیر شود و ماده جامد در کف ظروف پهن باقی بماند، و در دوزهای ۵۰۰ و ۱۰۰۰ میلی گرم به ازای هر کیلوگرم وزن بدن مورد استفاده قرار گیرد.

در این مطالعه تجربی با توجه به مطالعات مشابه در هر گروه از ۶ سر موش صحرایی نر بالغ نژاد ویستار (۱۴) با وزن تقریبی  $20 \pm 210$  گرم استفاده شد.

سولفوکسید سیستین است و ۲ تا ۰/۲ درصد از وزن سیر را به خوداختصاص می دهد. سیر در اثر له شدن، جویدن، برش و یا عصاره گیری آنزیم آلیناز موجود در آن آزاد و به سرعت باعث لیز شدن آلین و تبدیل آن به یک سولفنیك اسید به نام آلیسین یا دی آلیل تیوسولفینات می شود. سیر حاوی حداقل ۱۰۰ نوع ترکیب سولفوردار است، که ۷۰ تا ۸۰ درصد از آنها را آلیسین تشکیل داده است. سایر ترکیبات سولفوردار مهم موجود در سیر آلیل متیل تیوسولفونات، ۱ پروپینیل آلیل تیوسولفونات و گاما- ال- گلوتامیل-اس-آلکیل-ال-سیستین می باشند (۹). اخیراً فعالیت های زیستی دیگر ترکیبات سولفور دار مشتق شده از سیر نظیر اس-آلیل-ال-سیستین و اس-آلیل مرکاپتو-ال-سیستین مورد توجه قرار گرفته اند، چرا که این ترکیبات پایدار و بدون بو هستند (۵). یکی دیگر از ترکیبات سولفوردار که در سیر تازه حضور دارد، گاما-گلوتامیل سیستین است که پس از هیدرولیز شدن و اکسید شدن به آلین تبدیل می شود. اس آلیل سیستین و اس پروپیل سیستین در مسمومیت کبدی ناشی از استامینوفن دارای نقش محافظت کنندگی هستند (۱۰).

مصرف سیر سیاه فراوری شده فعالیت کاتالاز را افزایش می دهد (۱۱). مطالعات بر روی مدل های انسانی نشان داده است که مصرف طولانی و منظم پودر سیر با دوز ۳۰۰ میلی گرم در روز موجب محافظت سلول های آندوتلیال از آسیب های اکسیداتیو می شود. همچنین مصرف پودر سیر به مقدار ۸۰۰ میلی گرم در روز به مدت ۱۲ هفته در بیماران با انسداد سرخرگ محیطی درجه دو موثر بوده و کاهش معنی داری را در ویسکوزیته پلاسما نشان می دهد (۹). مطالعات بر روی موش های صحرایی نشان داده که مصرف طولانی مدت سیر همگون موجب محافظت قلب آنها از آسیب ایسکمی آزمایشگاهی و استرس اکسیداتیو القا شده توسط دوز منفرد آدریامایسین (*Adriamycin*) می شود (۹).

از عوارض جانبی سیر می توان به اختلالات

حیوانات از انستیتو پاستور اهواز تهیه و در محل پرورش حیوانات آزمایشگاهی دانشگاه آزاد اسلامی واحد شهرکرد در شرایط استاندارد (دمای  $23 \pm 2$  درجه سانتیگراد، ۱۲ ساعت روشنایی و ۱۲ ساعت تاریکی) به صورت سه تایی در قفس های پلی کربنه نگهداری شدند. تغذیه توسط غذای پلت شده استاندارد و بدون محدودیت در آب و خوراک انجام شد. بعد از یک هفته برای سازگاری با شرایط محیط، موش های صحرائی با ترازوی دیجیتال با دقت ۰/۱ گرم توزین، نشانه گذاری و به صورت تصادفی در سه گروه مساوی ۶ تایی تقسیم شدند. گروه یک (کنترل) آب مقطر، گروه دو و گروه سه به ترتیب دوز ۵۰۰ و ۱۰۰۰ میلی گرم به ازای هر کیلوگرم وزن بدن از عصاره دریافت کردند. برای این منظور عصاره آبی سیر بصورت روزانه با گاوآذ در حجم های ۵ میلی لیتری بازای هر کیلوگرم وزن بدن به مدت ۴۰ روز راس ساعت ۱۲ تا ۱۳ بعد از ظهر خوراندند. تمام دستورالعمل های کار با حیوانات آزمایشگاهی مطابق با دستورات کمیته اخلاق و مقررات محلی دانشگاه انجام گرفت. ۱۲ ساعت بعد از آخرین مصرف عصاره سیر و خارج ساختن غذا از دسترس آنها، موش های صحرائی با کلروفورم بیهوش و پس از باز کردن حفره صدري، خونگيري از قلب انجام شد. خون در داخل لوله های حاوی ماده ضد انعقاد ایتیلین دی آمین تترااستیک اسید (EDTA) و لوله های فاقد ماده ضد انعقاد ریخته شد و سرم و پلاسما توسط سانتریفوژ با دور ۳۰۰۰ دور در دقیقه به مدت ۱۰ دقیقه جدا شد (۱۵). نمونه های بافتی کبد و کلیه جهت مطالعات آسیب شناسی در داخل فرمالین ۱۰ درصد قرار گرفتند. مطابق روش های معمول بافت شناسی بلوک های پارافینی تهیه و پس از برش های با ضخامت ۵ میکرون با میکروتوم به روش هماتوکسیلین و ائوزین رنگ آمیزی شدند (۱۶).

هماتوکریت (PCV) حجم متوسط سلولی (MCV)، هموگلوبین متوسط سلولی (MCH)، غلظت متوسط هموگلوبین سلولی (MCHC) توسط دستگاه سل کانتر Sysmex مدل KX21 (ساخت کشور ژاپن) پس از کالیبره نمودن با هموگلوبین موش صحرائی استاندارد انجام شد. میزان هماتوکریت به وسیله دستگاه سانتریفوژ پارس آزما ساخت ایران با دور ۱۲۰۰۰، به مدت ۵ دقیقه اندازه گیری شد. تهیه گسترش خون و رنگ آمیزی با رنگ گیمسا جهت تفریق سلول های سفید و بررسی مورفولوژیک گویچه های قرمز خونی با استفاده از میکروسکوپ Olympus مدل CX31 ساخت کشور فیلیپین انجام شد (۱۵، ۱۶). سنجش فعالیت سرمی آنزیم های آلانین آمینوترانسفراز (ALT)، آسپاراتات آمینوترانسفراز (AST) کراتینین، اوره و اسید اوریک، کراتین - فسفوکیناز (CPK)، لاکتات - دهیدروژناز (LDH) توسط دستگاه اتوآنالایزر مدل BT-3000 ساخت شرکت بیوتکنیکا کشور ایتالیا، با استفاده از کیت های پارس آزمون صورت گرفت.

تجزیه و تحلیل داده ها با استفاده از آزمون های کلموگروف - اسمیرنوف، آنالیز واریانس یک طرفه ANOVA و آزمون تعقیبی دانکن (Duncan) در سطح معنی داری  $P < 0/05$  توسط نرم افزار آماری SPSS انجام گرفت.

### یافته ها:

دامنه تغییرات پارامترهای خونی بین گروه های کنترل و تیمار نشان دهنده عدم وجود اختلاف معنی دار بین گروه های مختلف بود ( $P > 0/05$ ) (جدول شماره ۱ و ۲). بررسی میکروسکوپی مورفولوژیک سلول های خونی موش های صحرائی تحت درمان با عصاره آبی سیر در دوزهای ۵۰۰ و ۱۰۰۰ میلی گرم بازای هر کیلوگرم وزن بدن در رنگ آمیزی گیمسا شامل پلی کرومازی، آنیزوسیتوز، کاربولیزیز، بور سل و آکانتوسیت بود، که با افزایش دوز مصرفی عصاره سیر تغییرات مورفولوژیک از شدت بیشتری برخوردار بود (تصویر شماره ۱).

مطابق با دستورات کمیته اخلاق و مقررات محلی دانشگاه انجام گرفت. ۱۲ ساعت بعد از آخرین مصرف عصاره سیر و خارج ساختن غذا از دسترس آنها، موش های صحرائی با کلروفورم بیهوش و پس از باز کردن حفره صدري، خونگيري از قلب انجام شد. خون در داخل لوله های حاوی ماده ضد انعقاد ایتیلین دی آمین تترااستیک اسید (EDTA) و لوله های فاقد ماده ضد انعقاد ریخته شد و سرم و پلاسما توسط سانتریفوژ با دور ۳۰۰۰ دور در دقیقه به مدت ۱۰ دقیقه جدا شد (۱۵). نمونه های بافتی کبد و کلیه جهت مطالعات آسیب شناسی در داخل فرمالین ۱۰ درصد قرار گرفتند. مطابق روش های معمول بافت شناسی بلوک های پارافینی تهیه و پس از برش های با ضخامت ۵ میکرون با میکروتوم به روش هماتوکسیلین و ائوزین رنگ آمیزی شدند (۱۶).

آزمایشات هماتولوژیک شامل شمارش گلبول های قرمز (RBC)، شمارش گلبول های سفید (WBC)، میزان هموگلوبین خون (Hb)، درصد

هر کیلوگرم وزن بدن تا حدی بهم ریخته بود. تعدادی از هیاتوسیت های اطراف ناحیه پورتال هسته متراکم و بازوفیلیک و سیتوپلاسم به شدت اتوزینوفیلیک و سینوزوئیدها بصورت نامنظم در بین سلول های کبدی مشاهده شدند. در ورید مرکز کبدی و ورید ناحیه پورت پرخونی دیده شد (تصویر شماره ۲-B). کلیه گروه کنترل، جسمک مالپیگی که خود از کلافه مویرگی و از اطراف توسط کپسول بومن که از سلول های سنگفرشی با هسته واضح پوشیده می شوند مشاهده شد. در اطراف کپسول بومن لوله های پیچیده نزدیک با اپی تلیوم مکعبی و حاشیه مسواکی، لوله پیچیده دور با اپی تلیوم مکعبی و هسته های نزدیک و لوله های جمع کننده با اپی تلیوم مکعبی نمایان بود (تصویر شماره ۳-A). مصرف عصاره آبی سیر با دوز ۱۰۰۰ میلی گرم بازای هر کیلوگرم وزن بدن باعث تغییرات دژتراسیون، تخریب و تغییر شکل گلومرول و لوله های پیچیده نزدیک و دور و ریخته شدن پرزهای حاشیه مسواکی لوله های پیچیده نزدیک به داخل لومن شده بود (تصویر شماره ۳-B). مصرف عصاره سیر با دوز ۵۰۰ میلی گرم به ازای هر کیلوگرم وزن بدن تغییرات مورفولوژیک خاصی در ساختار کبد و کلیه ایجاد نکرده بود.

بررسی تاثیر دوزهای مختلف عصاره آبی سیر بر تعدادی از شاخص های بیوشیمیایی سرم موش های صحرائی نر نتایج نشان می دهد که آنزیم های آلانین آمینوترانسفراز، آسپاراتات آمینوترانسفراز، آلکالین فسفاتاز و کراتین- فسفوکیناز به دنبال مصرف عصاره سیر نسبت به گروه کنترل کاهش اندکی یافته است اما این کاهش معنی دار نبوده است ( $P > 0.05$ )، همچنین مصرف عصاره سیر با دوز ۱۰۰۰ میلی گرم بازای هر کیلوگرم وزن بدن باعث افزایش اوره، کراتینین و لاکتات دهیدروژناز نسبت به گروه کنترل شده که این افزایش معنی دار نبود ( $P > 0.05$ ). از طرفی تاثیر مصرف عصاره سیر بر تمام پارامترهای آنزیمی وابسته به دوز نمی باشد (جدول شماره ۳). در بررسی میکروسکوپی بافت کبد گروه کنترل، لبول های واضح و هیاتوسیت هایی که بطور منظم و شعاعی به اطراف کشیده شده بودند قابل مشاهده بود. در بین هیاتوسیت های کبد، سینوزوئیدهای کبد قرار داشتند و ماکروفاژهای کبدی بصورت هسته کشیده در دیواره سینوزوئیدها مشاهده شد. سلول های کبدی بصورت چند ضلعی با هسته وزیکولار، هستک مشخص و سیتوپلاسم صورتی رنگ قرار گرفته بودند (تصویر شماره ۲-A). ساختار و نظم هیاتوسیت های کبد در گروه عصاره سیر با دوز ۱۰۰۰ میلی گرم بازای

### جدول شماره ۱: مقایسه برخی شاخص های خونی در گروه کنترل و عصاره آبی سیر در موش های صحرائی نر

گروه ها	متغیرها	شمارش تام گلبول های قرمز (میلیون در میکرولیتر)	هموگلوبین (گرم در دسی لیتر)	هماتوکریت (درصد)	حجم متوسط (فمنولیت)	هموگلوبین متوسط (پیکوگرم)	غلظت متوسط هموگلوبین سلولی (گرم در دسی لیتر)	تعداد پلاکت ها (هزار در میلی لیتر)
کنترل		۸/۹۴ ± ۰/۷۸	۱۵/۲۵ ± ۰/۹۱	۵۱/۵۶ ± ۳/۴۸	۵۷/۷۶ ± ۲/۷۵	۱۷/۰۸ ± ۰/۷۵	۳۰/۶۶ ± ۳/۳۸	۷۷۹/۰۰ ± ۱۶۷/۴۰
عصاره آبی سیر با دوز ۵۰۰mg/kg در روز		۸/۹۲ ± ۰/۵۶	۱۴/۶۶ ± ۰/۸۹	۴۹/۸۳ ± ۳/۹۳	۵۵/۸۵ ± ۱/۹۵	۱۶/۴۵ ± ۰/۵۵	۲۹/۴۶ ± ۰/۹۵	۷۶۹/۵۰ ± ۱۶۴/۵۰
عصاره آبی سیر با دوز ۱۰۰۰mg/kg در روز		۸/۸۵ ± ۰/۹۰	۱۵/۱۷ ± ۱/۴۹	۵۰/۷۶ ± ۶/۲۲	۵۷/۳۰ ± ۲/۳۱	۱۷/۱۷ ± ۰/۸۱	۲۹/۹۶ ± ۰/۸۹	۷۹۰/۵۰ ± ۱۲۸/۸۵

مقادیر به صورت "میانگین ± انحراف معیار" می باشند. تعداد نمونه های هر گروه = ۶، مدت مصرف عصاره ۴۰ روز بود است. اختلاف آماری معنی داری در سطح ۰/۰۵ در مقایسه گروه ها با یکدیگر مشاهده نشد.

**جدول شماره ۲: مقایسه میانگین گلبول‌های سفید و لکوسیت‌های شاخص در گروه‌های مختلف آزمایشی در موش‌های صحرایی نر**

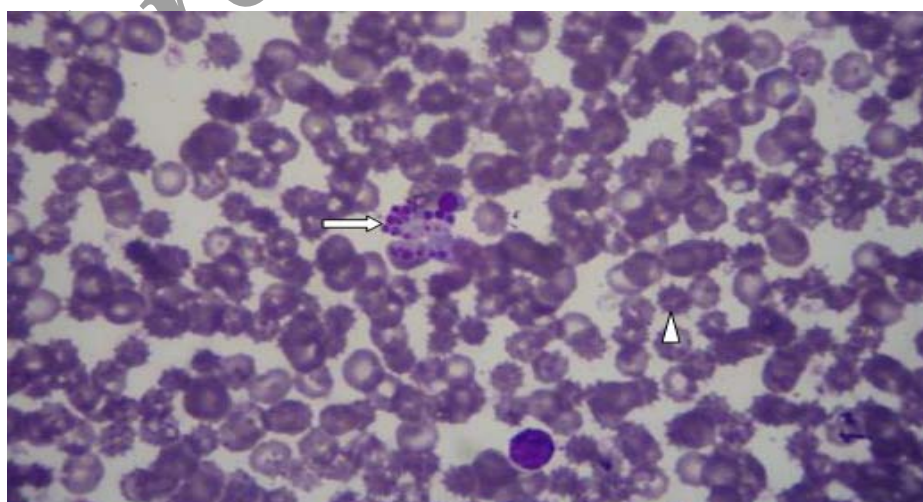
گروه‌ها	متغیرها	شمارش تام گلبول‌های سفید	نوتروفیل (%)	لنفوسیت (%)	متوسیت (%)	ائوزینوفیل (%)	بازوفیل (%)	باند سل (%)
کنترل	۱۰/۰۵ ± ۳/۶۷	۱۵/۰۰ ± ۲	۷۸/۰۰ ± ۲/۰۰	۳/۱۶ ± ۰/۷۵	۱/۶۶ ± ۰/۱	۱/۸۳ ± ۰/۷۵	۰/۳۳ ± ۰/۵۱	
عصاره آبی سیر با دوز ۵۰۰mg/kg در روز	۹/۶۳ ± ۲/۳۵	۲۰/۵۰ ± ۴/۰۳	۷۰/۶۲ ± ۵/۱۸	۲/۸۷ ± ۰/۹۹	۳/۸۷ ± ۱/۲۴	۱/۸۷ ± ۰/۸۳	۰/۲۵ ± ۰/۴۶	
عصاره آبی سیر با دوز ۱۰۰۰mg/kg در روز	۸/۷۸ ± ۴/۵۵	۲۱/۰۰ ± ۵/۳۱	۷۱/۳۷ ± ۴/۵۶	۲/۱۲ ± ۱/۳۵	۴/۳۷ ± ۱/۵۹	۱/۱ ± ۰/۹۹	۰/۱۳ ± ۰/۲۱	

مقادیر به صورت "میانگین ± انحراف معیار" می‌باشند. تعداد نمونه‌های هر گروه = ۶، مدت مصرف عصاره ۴۰ روز بوده است. اختلاف آماری معنی‌داری بین گروه‌ها مشاهده نشد ( $P > ۰/۰۵$ ).

**جدول شماره ۳: اثر عصاره آبی سیر بر تعدادی از پارامترهای بیوشیمیایی خون موش‌های صحرایی نر**

پارامترهای بیوشیمیایی	گروه‌ها	کنترل	عصاره آبی سیر با دوز ۵۰۰ mg/kg در روز	عصاره آبی سیر با دوز ۱۰۰۰ mg/kg در روز
آلانین آمینوترانسفراز (U/L)	۷۴/۱۶ ± ۱۰/۶۲	۶۷/۵۰ ± ۱۶/۴۱	۶۴/۰۰ ± ۱۶/۳۵	
آسپاراتات آمینوترانسفراز (U/lit)	۱۴۵/۱۶ ± ۱۵/۲۳	۱۳۹/۶۲ ± ۲۳/۷۰	۱۳۷/۸۷ ± ۲۳/۷۴	
کراتین-فسفو کیناز (U/L)	۵۵۱/۶۶ ± ۱۴۱/۷۷	۴۲۳/۶۲ ± ۳۰۷/۶۷	۵۱۸/۰۰ ± ۳۱۸/۵۷	
لاکتات-دهیدروژناز (U/L)	۲۷۶۸/۱۶ ± ۱۱۸۶/۶۵	۲۴۰۷/۲۵ ± ۱۸۰۴/۷۶	۲۸۲۵/۰۰ ± ۱۲۹۸/۶۷	
آلکالین فسفاتاز (U/L)	۸۰۶/۶۶ ± ۴۱۱/۲۰	۵۵۵/۶۲ ± ۱۹۷/۴۰	۵۶۱/۲۵ ± ۱۱۶/۴۴	
کراتینین (mg/dl)	۰/۶۳۳ ± ۰/۰۵۱	۰/۴۳ ± ۰/۲۴	۰/۶۶ ± ۰/۰۷	
اوره (mg/dl)	۳/۲۸ ± ۰/۸۹	۲/۶۶ ± ۱/۳۳	۴/۰۱ ± ۱/۴۰	
نیترژن اوره خون (mg/dl)	۲۷/۳۳ ± ۲/۵۰	۲۸/۳۷ ± ۷/۳	۲۴/۷۵ ± ۲/۶۰	

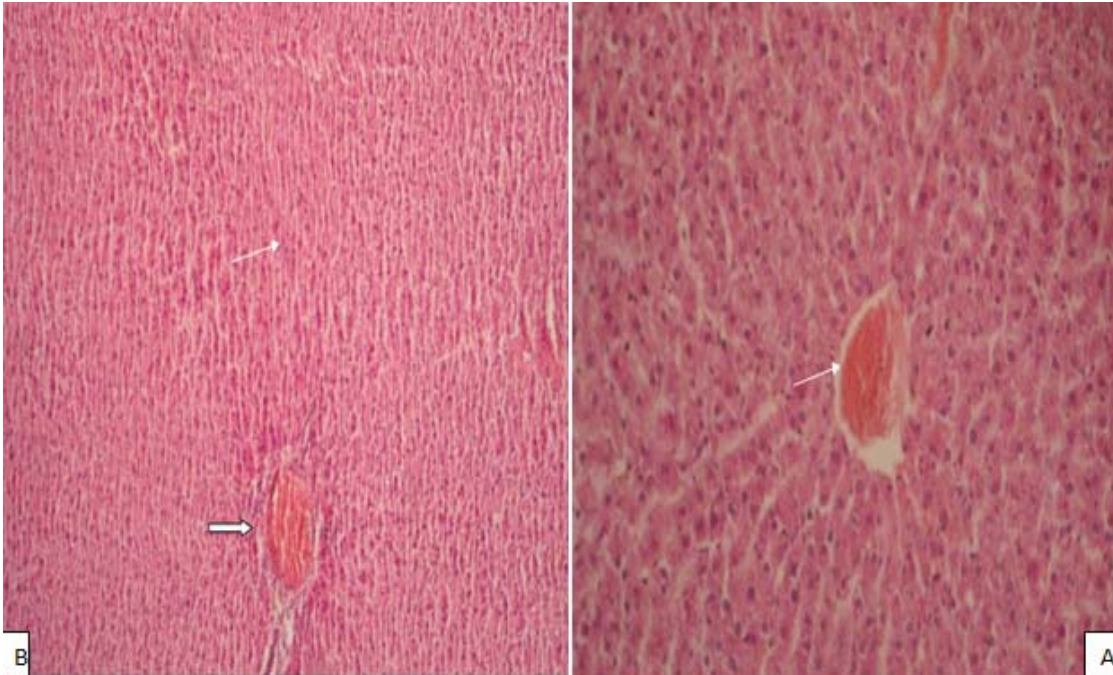
مقادیر به صورت "میانگین ± انحراف معیار" می‌باشند. تعداد نمونه‌های هر گروه = ۶، مدت مصرف عصاره ۴۰ روز بوده است. اختلاف آماری معنی‌داری بین گروه‌ها مشاهده نشد ( $P > ۰/۰۵$ ).



**تصویر شماره ۱: تصاویر میکروسکوپ سلول‌های خونی موش‌های صحرایی نر که عصاره آبی سیر با دوز ۵۰۰ میلی‌گرم به ازای هر کیلوگرم وزن بدن را به مدت ۴۰ روز دریافت کردند.**

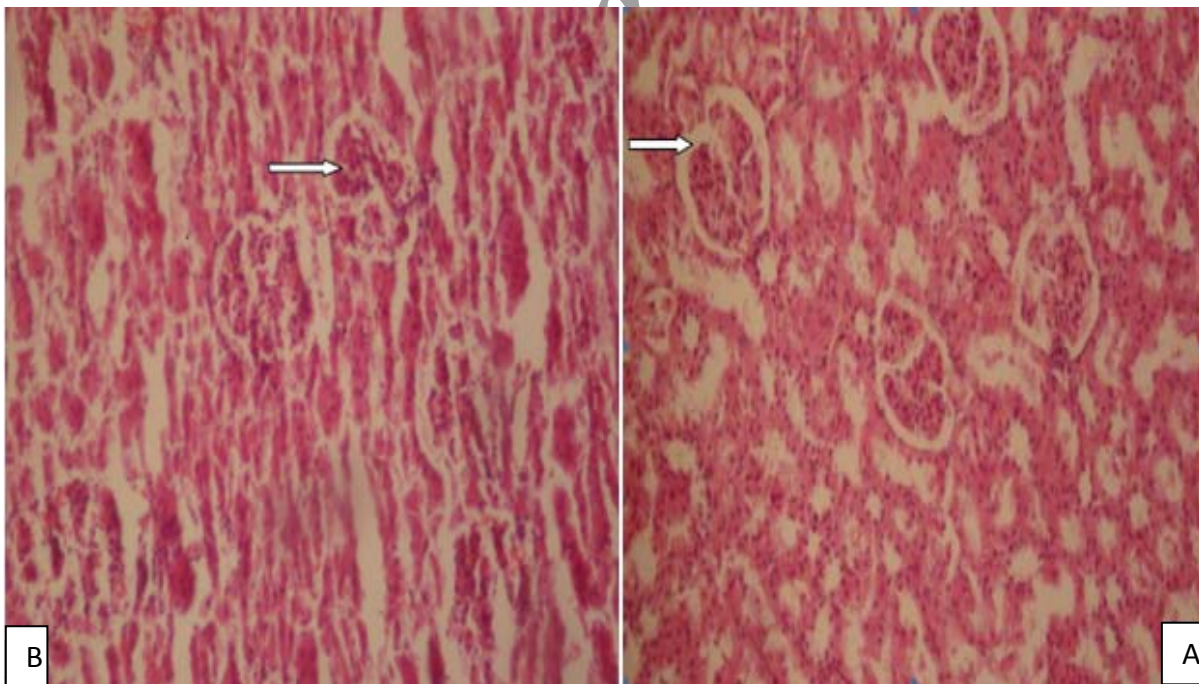
سلول‌های خونی تغییرات مورفولوژیک شامل پلی‌کرومازی، آنیزوسیتوز، آکانتوسیت (سرپیکان) و کاریولیز (پیکان) را نشان دادند. رنگ آمیزی گیمسا با بزرگنمایی ۲۰۰۰X





**تصویر شماره ۲: کبد موش های صحرائی گروه کنترل**

A: ساختار طبیعی هپاتوسیت و ورید مرکز لیولی کبد (پیکان) (H&E  $\times$  400)، B: تغییرات دژنراسیون هپاتوسیت های اطراف ناحیه پورتال و ناحیه میدزونال کبد (پیکان باریک) و تراوش خفیف سلول های لنفوسیتیک (پیکان ضخیم) در گروه تیمار با دوز 1000 میلی گرم به ازای هر کیلوگرم وزن بدن (H&E  $\times$  180)



**تصویر شماره ۳: کلیه موش های صحرائی گروه کنترل**

A: ساختار طبیعی گلوبمرول ها (پیکان) و توبول های کلیه (H&E  $\times$  330)، B: تغییرات دژنراتیو در گلوبمرول و فضای ادراری (پیکان) و بهم خوردن ساختار توبولی کلیه در گروه تیمار با دوز 1000 میلی گرم به ازای هر کیلوگرم وزن بدن (H&E  $\times$  400)

## بحث:

هر کیلوگرم وزن بدن) باعث تحریک مستقیم کلیه و ترشح اریتروپوئیتین (۱۲) و مصرف عصاره سیر در دوزهای بالاتر (۵۰۰ تا ۱۰۰۰ میلی گرم بازای هر کیلوگرم وزن بدن) می‌تواند موجب کاهش تعداد گلبول‌های قرمز، کاهش وزن و لیز گلبول‌های قرمز شود. لیز شدن گلبول‌های قرمز در دوزهای بالا و مدت زمان مصرف طولانی ممکن است به علت کاهش فعالیت آنتی‌اکسیدانی با منشاء داخلی غشاء سلول‌های خونی باشد (۱۹). در زمان عفونت تعداد گلبول‌های سفید به عنوان اولین مکانیسم دفاعی افزایش می‌یابد، افزایش تعداد کل گلبول‌های سفید خون، نوتروفیل‌ها، لنفوسیت‌ها و منوسیت‌های خون بدنبال مصرف عصاره سیر با دوز ۲۰۰ میلی گرم بازای هر کیلوگرم وزن بدن به مدت ۳۰ روز تاییدی بر خواص سیر علیه عفونت‌ها می‌باشد. اما دوزهای بالاتر (۵۰۰ و ۱۰۰۰ میلی گرم به ازای هر کیلوگرم وزن بدن) و مصرف طولانی تر با آسیب به آنتی‌اکسیدانت‌های با منشاء داخلی در این روند اختلال ایجاد می‌کنند و از تحریک عملکرد سیستم ایمنی ممانعت به عمل می‌آورند. مصرف عصاره سیر با دوزهای ۵۰۰ و ۱۰۰۰ میلی گرم به ازای هر کیلوگرم وزن بدن باعث کاهش تعداد لکوسیت‌ها شده هر چند این کاهش جزئی نسبت به گروه کنترل معنی‌دار نبود اما این کاهش تعداد با افزایش دوز مصرفی عصاره سیر رابطه مستقیم داشت. کاهش نسبی تعداد لنفوسیت‌ها و افزایش تعداد نوتروفیل‌ها در گروه‌های تیمار نشان‌دهنده تاثیر این ماده بر افزایش استرس است. مطالعات نشان داده است که آجوآن (Ajoene) یکی از ترکیبات طبیعی مشتق شده از سیر است که ممانعت‌کننده گلوکوتایون ردوکتاز و باعث افزایش استرس اکسیداتیو نسبی سلولی می‌شود (۲۰،۹). افزایش تعداد ائوزینوفیل‌های گروه‌های عصاره سیر نسبت به گروه کنترل معنی‌دار نبود اما این افزایش تعداد می‌تواند به علت ازدیاد

نتایج این مطالعه نشان داد که مصرف روزانه عصاره آبی سیر با دوزهای ۵۰۰ و ۱۰۰۰ میلی گرم به ازای هر کیلوگرم وزن بدن باعث تغییرات مورفولوژیک گلبول‌های قرمز، شامل گلبول‌های قرمز با اندازه متفاوت (آنیزوسیتوز) گلبول‌های قرمز مضرس (آکانتوسیت)، تخریب هسته گلبول‌های سفید (کاریولیز) و گلبول‌های قرمز با رنگ‌های مختلف (پلی کرومازیا) می‌شود که این نتایج با یافته‌های مطالعه Nakagawa و همکاران مطابقت دارد (۱۷) و این تغییرات مورفولوژیک گلبول‌های قرمز خونی می‌تواند بدلیل آسیب آلیسین عصاره سیر بر غشاء اریتروسیت‌ها باشد (۱۸). از سوی دیگر نتایج مطالعات Iranloye نشان داده است که میزان هموگلوبین و هماتوکریت با تغییرات گلبول‌های قرمز خون رابطه مستقیم دارد، به طوری که مصرف روانه عصاره سیر با دوز ۲۰۰ میلی گرم به ازای هر کیلوگرم وزن بدن به مدت ۳۰ روز باعث افزایش خفیف تعداد گلبول‌های قرمز، غلظت هموگلوبین و حجم فشرده گلبول‌های قرمز و افزایش تعداد گلبول‌های سفید (مونوسیت‌ها و لنفوسیت‌ها) نسبت به گروه کنترل شده بود (۱۲) که با نتایج مطالعه حاضر هم خوانی ندارد و تنها افزایش تعداد نوتروفیل‌ها هم خوانی نشان داد. در این مطالعه از مهم‌ترین دلایل کاهش نسبی تعداد گلبول‌های سفید، احتمالاً تفاوت در دوز مصرفی و مدت زمان مصرف سیر می‌باشد. مطالعات نشان داده سیر در تثبیت غشاء سلولی گلبول‌های قرمز موثر بوده و این امر باعث بهبود بدشکلی‌های گلبول‌های قرمز (کم‌خونی داسی شکل) می‌شود. این خاصیت سیر، به خواص آنتی‌اکسیدانی آن نسبت داده می‌شود (۵) اما ممکن است آنتی‌اکسیدانت‌های با منشاء خارجی در دوزهای بالا باعث برهم خوردن تعادل کسیداسیون و احیا و آسیب سلولی شوند (۱۹). به نظر می‌رسد ترکیبات اصلی متابولیسم سیر در دوزهای پایین (۲۰۰ میلی گرم به ازای

حساسیت نسبت به دوز بالای سیر باشد.

یکی از دلایل مسمومیت زایی سیر واکنش ترکیبات سیر با آنزیم هایی همچون آلکالین فسفاتاز (۹)، پاپائین (Papain) و الکل دهیدروژناز (۲۱) است. اس-آلیل سیستئین و دی آلیل دی سولفید موجود در روغن سیر موجب کاهش کلسترول و تری گلیسیریدهای سرم رت های هیپرلیپیدمیک می شوند، این ترکیبات موجود در روغن سیر از فعالیت آنزیم مونواکسیژناز و سنتز کلسترول جلوگیری می کنند، علاوه بر این سیر موجب سرکوب فعالیت لیپوژنیک کبد و آنزیم های کلستروژنیک همچون آنزیم مالیک، اسید چرب سنتاز، گلوکز ۶- فسفات دهیدروژناز و هیدروکسی متیل گلو تاریل کو آنزیم آردوکتاز (HMG- CoA) می گردد. همچنین سیر موجب بالا رفتن لیپوپروتئین های با چگالی بالا و کاهش لیپوپروتئین های با چگالی پائین می شود. کاهش معنی دار LDL توسط عصاره سیر به علت سرکوب اکسیداسیون LDL است (۲۲،۱۴). تحقیقات Metwally نشان داد که استفاده از جیره های غذایی حاوی عصاره سیر در ماهی تیلپیا بمدت ۳ ماه باعث کاهش مرگ و میر، افزایش فعالیت آنتی اکسیدان ها (گلو تاتیون پراکسیداز، سوپر اکسید دیسموتاز و کاتالاز) در مقایسه با گروه کنترل می شود. همچنین فعالیت مالونیل دی آلدئید، ALP، AST و ALT در پلاسما بطور معنی داری کاهش یافت، اما در مطالعه حاضر کاهش فعالیت های آنزیم سرمی موش های صحرایی گروه های سیر با گروه کنترل معنی دار نبود. در مطالعات صورت گرفته روی حیوانات آزمایشگاهی، اس-آلیل سیستئین موجود در سیر باعث کاهش قند خون و کاهش فعالیت برخی آنزیم های سرم نظیر AST، لاکتات دهیدروژناز، گلوکز ۶- فسفاتاز کبدی و آمیلاز شده است (۲۳). تغییر در فعالیت آمینوترانسفرازهای کبد، موجب تشویق راه نوسازی گلوکز از اسید های آمینه و تغییر در فعالیت AST و ALT پلاسما می شود. فعالیت این دو آنزیم ممکن

است با انواع مواد شیمیایی، بیولوژیکی و عوامل فیزیولوژیک و یا اختلال در چرخه کربس تغییر کند. کاهش فعالیت چرخه کربس باعث کاهش ترکیبات حد واسط و در نهایت کاهش AST و ALT شود (۲۳).

اوره و کراتینین از محصولات زائد متابولیسم پروتئین ها می باشند که می بایست توسط کلیه ها دفع شوند، افزایش سطح سرمی اوره و کراتینین در موش های صحرایی که عصاره سیر با دوز ۱۰۰۰ میلی گرم به ازای هر کیلوگرم وزن بدن دریافت کردند ناشی از دژنراسیون و نکروز گلو مرون ها و کاهش تصفیه گلو مرنولی و اختلال در عملکرد توبول های طبیعی کلیه مرتبط دانست که با تغییرات هیستوپاتولوژیک در بافت کلیه موش های صحرایی گروه تیمار مطابقت داشت. به نظر می رسد کاهش فعالیت آنزیم های آنتی اکسیدان با منشاء داخلی در بافت های کبد و کلیه گروه های تیمار با دوز بالا مسئول آسیب های بافتی باشد (۲). در مطالعه حاضر هر چند آنزیم های AST، ALT در گروه های تجربی نسبت به گروه کنترل تغییرات معنی داری نداشت اما در مطالعات میکروسکوپی بافت کبد گروه تیمار با دوز بالای عصاره سیر، تغییرات دژنراسیون و نکروز هپاتوسیت های کبد در اطراف ورید مرکزی کبد و ناحیه میدزونال را نشان داد که دلیل افزایش نیافتن فعالیت آنزیمی در زمان نمونه برداری پایین بودن نیمه عمر آنزیم های کبدی و واکنش آنها با ترکیبات سیر است.

### نتیجه گیری:

اگرچه مطالعات انسانی و حیوانی نشان داده است که سیر بر روی سلول های مختلف بدن دارای اثرات محافظت کنندگی است اما مصرف زیاد و طولانی مدت آن می تواند دارای خاصیت سمی باشد و بر روی اندام های مختلف بدن تغییرات مورفولوژیک و بیوشیمیایی داشته باشد. پیشنهاد می شود با شناسایی ترکیبات اصلی سیرهای معروف کشور (همدان،



مالی معاونت محترم پژوهشی دانشگاه آزاد اسلامی واحد شهرکرد انجام شد. بدینوسیله نویسندگان تشکر و قدردانی خود را از آقای اسماعیل اکبریان و علیرضا کریمی طاقانکی و سرکار خانم زهرا نورمحمدیان کارشناسان مرکز تحقیقات بیوشیمی و گیاهان دارویی دانشگاه علوم پزشکی شهرکرد اعلام می دارند.

لاهیجان و...)، در خصوص اثرات بیولوژیک آن ها و دوزهای استاندارد که برای درمان بیماری ها استفاده می شوند مطالعات جامع تری بعمل آید.

### تشکر و قدر دانی:

این پژوهش در قالب طرح تحقیقاتی و با حمایت

---

### منابع:

1. Lanzotti V. The analysis of onion and garlic. J Chromatogr A. 2006; 1112(1-2): 3-22.
2. Olaiya OG, Ailenosi SS, Adelaja A, Eniola K. Effects of aqueous extract of garlic and vitamin C on the kidney of albino rats. Asian J Exp Biol Sci. 2011; 2(3): 455-61.
3. Haciseferogullari H, Ozcan M, Demir F, Calisir S. Some nutritional and technological properties of garlic (*Allium sativum* L.). J Food Eng. 2005; 68: 463-9.
4. Amagase H, Petesch BL, Matsuura H, Kasuga S, Itakura Y. Intake of garlic and its bioactive components. J Nutr. 2001; 131(3s): 955S-62S.
5. Tripathi K. A review –garlic, the spice of life-(Part –I). Asian J Res Chem. 2009; 2(1): 8-13.
6. El-Sabban F. Garlic as an antithrombotic and antiplatelet aggregation agent. East Mediter Health J. 2009; 4(5): 288-94.
7. Gorinsteina S, Leontowicz M, Leontowicz H, Najman K, Namiesnik J, Parkd YS, et al. Supplementation of garlic lowers lipids and increases antioxidant capacity in plasma of rats. Nut Res. 2006; 26(7): 362-8.
8. Mohamed MS, Abdel- Kader MM, Kassem SS. Effect of dietary garlic and onion on liver and tibial mineral concentrations in omega-3 fatty acids rich oil fed rats. Agric Biol J N Am. 2011; 2(5): 745-51.
9. Banerjee SK, Maulik SK. Effect of garlic on cardiovascular disorders: a review. Nut J. 2002; 1(4): 1-14.
10. Hsu CC, Lin CC, Liao TS, Yin MC. Protective effect of s-allyl cysteine and s-propyl cysteine on acetaminophen-induced hepatotoxicity in mice. Food Chem Toxicol. 2006 Mar; 44(3): 393-7.
11. Lee YM, Gweon OC, Seo YJ, Im J, Kang MJ, Kim MJ, et al. Antioxidant effect of garlic and aged black garlic in animal model of type 2 diabetes mellitus. Nutr Res Pract. 2009; 3(2): 156-61.
12. Iranloye BO. Effect of chronic garlic feeding on some hematological parameters. African J Biomed Res. 2002; 5(1-2): 81-2.
13. El-Demerdash FM, Yousef MI, Abou El-Naga NI. Biochemical study on the hypoglycemic effects of onion and garlic in alloxan-induced diabetic rats. Food Chem Toxicol. 2005; 43(1): 57-63.
14. Heidarian E, Jafari-Dehkordi E, Seidkhani-Nahal A. Effect of garlic on liver phosphatidate phosphohydrolase and plasma lipid levels in hyperlipidemic rats. Food Chem Toxicol. 2011 May; 49(5): 1110-4.
15. Weber DK, Danielson K, Wright S, Foley JE. Hematology and serum biochemistry values of dusky-footed wood rat (*neotoma fuscipes*). J Wildl Dis. 2002; 38(3): 576-82.

16. Namjoo AR, Kargar A, Heidarian E, Ashje A, Malki S. The toxicity effect of methyl mercury chloride on newborn rat: enzymatic, histology change and mercury accumulation. J Shahrekord Univ Med Sci. 2012; 14(2): 101-11.
17. Nakagawa S, Masamoto K, Sumiyoshi H, Kunihiro K, Fuwa T. The effects of raw garlic juice and extracted-aged garlic juice on growth of young rats and their organs after peroral administration. J Toxicol Sci. 1980; 5(1): 91-112.
18. Amagase H, Moriguchi T, Kasuga S. Comparison of oxidative damage of garlic preparations including enteric-coated garlic powder preparation and alliin-derived compounds on erythrocyte duodenum. Phytomed. 2000; 7(2): 118.
19. Bouayed J, Bohn T. Exogenous antioxidants - Double-edged swords in cellular redox state: Health beneficial effects at physiologic doses versus deleterious effects at high doses: Oxid Med Cell Longev. 2010 Jul; 3(4): 228-37.
20. Gallwitz H, Bonse S, Martinez-Cruz A, Schlichting I, Schumacher K, Krauth-Siege RL. Ajoene is an inhibitor and subversive substrate of human glutathione reductase and Trypanosoma cruzi trypanothione reductase: crystallographic, kinetic, and spectroscopic studies. J Med Chem. 1999; 42: 364-72.
21. Rabinkov A, Miron T, Mirelman D, Wilchek M, Glozman S, Yavin E, et al. Allylmercaptogluthathione: the reaction product of alliin with glutathione possesses SH-modifying and antioxidant properties. Biochim Biophys Acta. 2000; 1499(1-2): 144-53.
22. Alhamami-Omran MO, Al-Mayahb JY, Al-Mousawib NR, Al-Aboodi AGH. Effects of garlic on haemostatic parameters and lipid profile in hyperlipidemic rats: antiatherogenic and antithrombotic effects. East J Med. 2006; 11: 13-18.
23. Metwally MAA. Effects of Garlic (*Allium sativum*) on Some Antioxidant Activities in *Tilapia Nilotica* (*Oreochromis niloticus*). World J Fish Mar Sci. 2009; 1(1): 56-64.

## Effect of chronic oral administration of garlic aqueous extract on tissue changes, some blood and enzymatical parameters in male rats

Namjoo AR (PhD)\*<sup>1</sup>, Heidarian E (PhD)<sup>2</sup>, Rafieian-Koupaei M (PhD)<sup>3</sup>, Jafarian-Dehkordi M (PhD)<sup>1</sup>

<sup>1</sup>Pathology Dept., Shahrekord Branch, Islamic Azad University, Shahrekord, I.R. Iran; <sup>2</sup>Clinical Biochemical Research Center, Shahrekord University of Medical Sciences, Shahrekord, I.R. Iran; <sup>3</sup>Medical Plants Research Center, Shahrekord University of Medical Sciences, Shahrekord, I.R. Iran.

Received: 2/Sep/2012

Revised: 13/Nov/2012

Accepted: 20/Mar/2013

**Background and aim:** Garlic (*Allium sativum*) is among the oldest cultivated plants, which has been used as a medical agent for thousands of years. The aim of the present study is to evaluate the chronic effects of garlic aqueous extract intake on some hematological parameters, serum and tissue changes.

**Methods:** Eighteen male wistar rats were assigned into three groups, 6 in each group. Control group was treated with distilled water and groups two and three were treated with garlic aqueous extract (500, 1000 mg/kg respectively) by gavage for fourthy consecutive days. At the end of the study, rats were victimized and hematological, biochemical parameters and histopathological changes were investigated. Data were analyzed using one way ANOVA and Dunkann tests.

**Results:** The fidings revealed that garlic extract doesn't change the values of AST, ALT, ALP, and CPK compare to control group ( $P>0.05$ ). Also, no significant changes were found in serum urea, creatinine, LDH and hematological indicators in garlic treated groups compare to control group ( $P>0.05$ ). Microscopic findings in group treated with garlic extract (1000 mg/kg) showed glomeruli destruction, loss of brush border of proximal convoluted tubules, degeneration with necrosis of hepatocytes, and infiltration of mononuclear cell to portal space.

**Conclusion:** This study showed that garlic consumption with high dose might cause morphological change in the red blood cell, biochemical parameters and might cause renal and hepatic lesions. Therefore, the use of pilot study for determining the optimal dose of the garlic is necessary for research designs.

**Keywords:** Garlic, Kidney, Liver, Hematological indicators, Histopathology.

Cite this article as: Namjoo AR, Heidarian E, Rafieian-Koupaei M, Jafarian-Dehkordi M. Effect of chronic oral administration of garlic aqueous extract on tissue change, some blood and enzymatical parameters in male rats. J Shahrekord Univ Med Sci. 2013 Apr, May; 15(1): 103-113.

---

\*Corresponding author:

Pathology Dept, Shahrekord Branch, Islamic Azad University, Rahmatieh, Shahrekord, I.R. Iran.  
Tel: 00983813361060 , E-mail: ar.namjo72@iaushk.ac.ir