

اثر گالیم بر پارامترهای بیلروبین و آمینوترانسفرازها در موش صحرائی

مژگان قاری پور*؛ دکتر سید علی اصغر مشتاقی**؛ دکتر احمد موحدیان**؛ دکتر بابک ثابت***

چکیده:

سابقه و هدف: عنصر گالیم در تصویربرداری پزشکی و شیمی درمانی مورد استفاده قرار می‌گیرد. از آنجا که تجمع گالیم در کبد به اثبات رسیده است و هنوز گزارشی مبنی بر تأثیر گالیم در پارامترهای فعالیت کبدی از جمله آمینوترانسفرازها و بیلروبین موجود نیست، مطالعه حاضر برای یافتن چگونگی تأثیرات گالیم در درازمدت و بررسی مکانیسم آن طراحی شده است. **مواد و روش‌ها:** مطالعه به شیوه تجربی از نوع شاهددار انجام گرفت. ۷ گروه ۵ تایی موش صحرائی انتخاب شدند و پس از تزریق داخل صفاقی گالیم در دوزهای ۵، ۱۰ و ۱۵ mg/kg.B.W (به مدت ۳۰ و ۶۰ روز) نمونه‌گیری انجام شد و مقادیر بیلروبین و آمینوترانسفرازها مورد بررسی قرار گرفتند.

یافته‌ها: نتایج به دست آمده پس از ۳۰ روز تیمار حاکی از افزایش فعالیت آسپارات آمینوترانسفراز (AST) در گروه ۱۵ mg/kg.B.W به مقدار ۴۴/۶۶٪ و افزایش فعالیت آلانین آمینوترانسفراز (ALT) در همین گروه به میزان ۱۲/۳۸٪ بود. بیلروبین کل ۲/۷۳ برابر و بیلروبین مستقیم ۲/۲۶ برابر افزایش یافت. مصرف گالیم به مدت ۶۰ روز سبب افزایش فعالیت آنزیم آسپارات آمینوترانسفراز در این گروه به میزان ۳ برابر و فعالیت آنزیم آلانین آمینوترانسفراز به مقدار ۶ برابر نسبت به گروه شاهد شد. بیلروبین کل نیز در گروه آزمایش ۶۰ روزه ۹ برابر افزایش پیدا کرد. این نتایج در $P < 0/05$ معنادار است. **بحث:** گالیم با تجمع در سلول‌های کبدی و اتصال به گروه سولفیدریل پمپ سدیم پتاسیم سبب مهار ترشح و انتقال بیلروبین به مجاری صفراوی می‌شود. با باقی ماندن بیلروبین در فضای داخلی غشاها، از آنجا که نقش دترجنت را ایفا می‌کند، با تخریب غشای سلولی سبب رها شدن آمینوترانسفرازها به داخل سرم می‌گردد. نتایج به دست آمده نشان داده که میزان فعالیت آنزیم AST حداکثر تا ۳ برابر نسبت به گروه شاهد افزایش یافته است. با ادامه مصرف گالیم علاوه بر غشای سلولی، غشای میتوکندری نیز تخریب و آلانین آمینوترانسفراز به داخل سرم رها گردید که افزایش فعالیت آنزیم ALT تا حدود ۶ برابر نسبت به گروه شاهد مشاهده شد. با عدم انتقال بیلروبین به صفرا، میزان سرمی این پارامتر نیز در حد قابل ملاحظه‌ای افزایش یافت. نتایج این پژوهش نشان داد که مقدار بیلروبین کل تا ۹ برابر افزایش داشته است که ناشی از عدم انتقال بیلروبین به صفرا می‌باشد. با توجه به اینکه گالیم تغییرات معناداری در شاخص‌های عملکرد کبدی به وجود می‌آورد توصیه می‌شود که در مصرف درمانی گالیم در بیماری‌های بدخیم علاوه بر رعایت دوز دارو به مدت زمان تیمار نیز توجه شود.

کلیدواژه‌ها: گالیم، بیلروبین، آمینوترانسفرازها، موش صحرائی.

* فوق لیسانس بیوشیمی بالینی، مرکز تحقیقات قلب و عروق اصفهان، دانشگاه علوم پزشکی اصفهان.

** PhD بیوشیمی بالینی و عضو هیأت علمی گروه بیوشیمی، دانشکده داروسازی و علوم دارویی و دانشگاه علوم پزشکی اصفهان.

*** پزشک عمومی.

* عهده دار مکاتبات: اصفهان، مرکز تحقیقات قلب و عروق اصفهان، تلفن: ۰۳۱۱-۴۴۶۰۸۰۷

مقدمه:

امروزه گالیم، به عنوان عنصری با خواص سینتوتوکسیک در درمان انواع تومورها از جمله تومورهای اوروتلیال، ریه، کولون، پستان و ... کاربرد دارد (۱). از سوی دیگر، این عنصر در شکل رادیواکتیو برای اسکن کردن استخوانها و تومورها مورد استفاده قرار می‌گیرد (۲). گالیم به صورت ترکیب با نمک‌های مختلف از جمله کلراید، سترات و نترات مصرف می‌گردد. در مطالعات انجام شده نشان داده شده که گالیم از طریق روده‌ای به صورت انتقال غیرفعال (بدون صرف انرژی) جذب و آنگاه به پروتئین‌های ناقل پلاسمایی از جمله سیدروفورها، لاکتوفیرین و ترانسفرین متصل می‌گردد (۳ و ۴) که این اتصال تا زمان اشباع شدن پروتئین‌های مذکور ادامه می‌یابد. سپس کمپلکس پروتئین-گالیم با واسطه رسپتور سلولی وارد سلول می‌گردد. در مطالعات نشان داده شده که گالیم پس از ورود به سلول به ترتیب در لیزوزمها، هسته و میتوکندری سلول‌های بافت نرمال و سرطانی جای می‌گیرد (۵). نوع نمک در برداشت گالیم مؤثر است (۶). مشخص شده که پس از پلاسما، کبد دومین بافت مورد انتخاب گالیم می‌باشد (۷). گالیم پس از ورود به سلول سبب تداخل در متابولیسم آهن می‌شود (۸) و از سوی دیگر، با تأثیر در آنزیم ریونوکلئوتیدردوکتاز سبب مهار پرولیفراسیون سلول‌ها می‌گردد (۹). گالیم با تمایل به اتصال به گروه سولفیدریل (-SH) پروتئین‌ها می‌تواند سبب توقف بسیاری از مکانیسم‌های انتقالی گردد (۱۰). با توجه به تمایل گالیم به تجمع در سلول‌های کبدی و اثر افزایشنده‌ای که بر مقادیر سرمی

آلکالن فسفاتاز کبدی دارد (۱۱)، در مطالعه حاضر اثر گالیم بر بیلیروبین و آمینوترانسفرازها که از جمله شاخص‌های عملکرد کبدی هستند، بررسی می‌شود. در این مطالعه سعی شده است مکانیسم مناسبی از نحوه تأثیر گالیم در سلول کبدی ارائه گردد.

مواد و روش‌ها:

این مطالعه از نوع تجربی شاهددار می‌باشد که در آن از موش‌های صحرایی نر (Rat) بانام علمی Wistar Rattus Norvegicus Allivius از نژاد Wistar استفاده شده است. حیوانات از انستیتوپاستور تهران خریداری و در اطاق حیوانات تحت شرایط استاندارد از لحاظ نور و حرارت و تغذیه نگهداری شدند. گالیم به فرم نمک نترات گالیم از کارخانه سیگمای آلمان تهیه گشت و محلول نترات گالیم در سرم فیزیولوژی با غلظت ۱۰۰ mg/kg (دوز LD₅₀) تهیه و سپس دوزهای مختلف از آن ساخته شد و به صورت داخل صفاقی در دوره بلنمدت ۳۰ و ۶۰ روزه به مقادیر ۱۰،۵ و ۱۵ mg/kg.B.W (به صورت یک روز در میان) تزریق گردید. در گروه شاهد فقط از سرم فیزیولوژی ۰/۸ ml/kg استفاده شد. حجم نهایی تزریق در کلیه گروه‌ها ۰/۲ ml بود. تعداد موش‌ها با توجه به مطالعات قبلی در گروه‌های شاهد و مورد آزمایش ۵ سر بود. پس از پایان تزریقات، حیوانات با اتر بیهوش شدند و خون از طریق زدن شاهرگ جمع‌آوری گشت. بعد از لخته شدن خون، سرم آن توسط سانتریفوژ جدا شد و برای اندازه‌گیری پارامترهای بیوشیمیایی مورد استفاده قرار گرفت. فعالیت آمینوترانسفرازها و میزان انواع بیلیروبین با شیوه اسپکتروفتومتری به وسیله

۴۰/۶۶٪ افزایش فعالیت آسپاراتات آمینوترانسفراز گردید و به مدت ۶۰ روز به ترتیب سبب ۰/۵/۲۰، ۱/۶۹/۱ برابر و ۳/۰۱ برابر افزایش فعالیت آنزیم نسبت به گروه شاهد شد. مصرف گالیم در مقادیر ۱۰، ۱۵mg/kg.B.W و ۳۰ روز به ترتیب سبب ۰/۸۸، ۳/۸۸ و ۱۲/۳۸ درصد افزایش فعالیت آلانین آمینوترانسفراز و مصرف همین مقادیر از گالیم به مدت ۶۰ روز سبب ۴۱/۷۷٪، ۱/۱۶ برابر و ۵/۹۵ برابر افزایش فعالیت آنزیم مذکور گردید (P<۰/۰۵) (جدول ۱).

دستگاه Perkin-Elmier UV/Vis ساخت آلمان اندازه گیری شد (۱۲ و ۱۳). میانگین مقادیر به دست آمده در گروه شاهد و گروه های مورد آزمایش با کمک آزمون آنالیز واریانس (ANOVA) با پس آزمون Tukey HSD مقایسه شد و از لحاظ آماری P<۰/۰۵ معنادار تلقی گردید.

یافته ها:

مصرف گالیم در مقادیر ۱۰، ۱۵mg/kg.B.W به مدت ۳۰ روز به ترتیب سبب ۱۷٪ کاهش و ۱/۹۵٪ و

جدول ۱- مطالعه اثرات درازمدت گالیم بر مقادیر آسپاراتات آمینوترانسفراز و آلانین آمینوترانسفراز.

P-Value							Mean±SD	میزان گالیم تزریقی mg/kg .B .W	گروه	آنزیم
شاهد	گروه آزمایش ۶۰ روزه			گروه آزمایش ۳۰ روزه						
۰	۱۵	۱۰	۵	۱۵	۱۰	۵				
۰/۹۹	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۹۹	۰/۰۳۷	۰/۹۹	-	۷۷/۶۷±۳/۱۷	۵	آزمایش ۳۰ روزه	آسپاراتات آمینوترانسفراز
۰/۹۹	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۹۸	۰/۰۱۶	-	۰/۹۹	۷۶/۰۳±۸/۰۱	۱۰		
۰/۰۳۳	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۱۰۴	-	۰/۰۱۶	۰/۰۳۷	*۱۰۹±۴/۲۶	۱۵		
۰/۹۹	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	-	۰/۱۰۴	۰/۹۸	۰/۹۹	*۸۱/۵۷±۲/۸	۵	آزمایش ۶۰ روزه	آمینوترانسفراز
۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	-	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	*۲۰۹/۰۷±۱۰/۵۲	۱۰		
۰/۰۰۰۱	-	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	*۳۱۱/۰۰±۸/۶۷	۱۵		
-	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۹۹	۰/۰۳۳	۰/۹۹	۰/۹۹	۷۷/۵۴±/۶۶	۰	شاهد	
۰/۹۹	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۰۳۶	۰/۹۷	۰/۹۹	-	۵۱/۱۵±۱/۹۴	۵	آزمایش ۳۰ روزه	آلانین آمینوترانسفراز
۰/۹۹	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۰۴۹	۰/۹۸	-	۰/۹۹	۵۲/۶۷±۲/۶۳	۱۰		
۰/۹۶	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۲۳	-	۰/۹۸	۰/۹۷	*۵۶/۹۸±۵/۹۶	۱۵		
۰/۰۳۳	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	-	۰/۲۳	۰/۰۴۹	۰/۰۳۶	*۷۱/۸۸±/۵/۵۴	۵	آزمایش ۶۰ روزه	آمینوترانسفراز
۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	-	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	*۱۰۹/۵۰±۱/۹۱	۱۰		
۰/۰۰۰۱	-	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	*۳۵۲/۲۵±۱۳/۳۳	۱۵		
-	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۰۳۳	۰/۹۶	۰/۹۹	۰/۹۹	۵۰/۷۰±۰/۴۴	۰	شاهد	

* P<۰/۰۵

جدول ۲- مطالعه اثرات درازمدت گالیم بر مقادیر بیلروبین توتال و مستقیم سرمی.

شاهد	P-Value						بیلروبین mg/dl	میزان گالیم تزریقی mg/kg.B.W	گروه	
	گروه آزمایش ۶۰ روزه			گروه آزمایش ۳۰ روزه						
	۱۵	۱۰	۵	۱۵	۱۰	۵				
۰/۲۴۷	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	-	*۰/۱۰۶±۰/۰۱۹	۵	آزمایش ۳۰ روزه	بیلروبین توتال
۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۹۹	۰/۰۲۵	-	۰/۰۰۰۱	*۰/۱۹۸±۰/۰۱۶	۱۰		
۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۰۲	-	۰/۰۲۵	۰/۰۰۰۱	*۰/۲۵۸±۰/۰۳۸	۱۵		
۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	-	۰/۰۲	۰/۹۹	۰/۰۰۰۱	*۰/۱۹۹±۰/۰۲۳	۵	آزمایش ۶۰ روزه	بیلروبین مستقیم
۰/۰۰۰۱	۰/۳۶	-	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	*۰/۶۶۰±۰/۰۴۶	۱۰		
۰/۰۰۰۱	-	۰/۳۶	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	*۰/۶۹۰±۰/۰۸۶	۱۵		
-	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۲۴۷	۰/۰۶۹±۰/۰۰۷	۰	شاهد	
۰/۹۰۴	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۱۲۱	۰/۰۰۰۱	۰/۴۵۹	-	*۰/۹۳±۰/۰۱۳	۵	آزمایش ۳۰ روزه	بیلروبین مستقیم
۰/۰۵۶	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۹۸۴	۰/۰۰۰۱	-	۰/۴۵۹	*۰/۱۳۰±۰/۰۲۲	۱۰		
۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۲۹۳	۰/۰۰۱	-	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	*۰/۲۳۵±۰/۰۲۶	۱۵		
۰/۰۰۸	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	-	۰/۰۰۱	۰/۹۸۴	۰/۱۲۱	*۰/۱۴۷±۰/۰۳۹	۵	آزمایش ۶۰ روزه	بیلروبین مستقیم
۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۴	-	۰/۰۰۰۱	۰/۲۹۳	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	*۰/۳۱۳±۰/۰۴۵	۱۰		
۰/۰۰۰۱	-	۰/۰۰۰۴	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	*۰/۳۷۲±۰/۰۲۲	۱۵		
-	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۰۱	۰/۰۰۸	۰/۰۰۰۱	۰/۰۵۶	۰/۹۰۴	۰/۰۷۲±۰/۰۰۸	۰	شاهد	

* P<۰/۰۵

و ۱۷/۴ برابر افزایش بیلروبین مستقیم مشاهده گردید (P<۰/۰۵) (جدول ۲).

بحث:

این مطالعه نشان داد که گالیم سبب افزایش مقادیر سرمی آمینوترانسفرازها و نیز انواع بیلروبین می شود. نتایج Mathovic و همکارانش نیز در سال ۱۹۹۰ افزایش آلکالن فسفاتاز سرمی را گزارش نمودند (۱۴). مطالعه قبلی ما نیز افزایش آلکالن فسفاتاز سرمی را با منشأ کبدی تأیید کرد (۱۱). هنوز

تزریق گالیم در مقادیر مذکور به مدت ۳۰ روز سبب افزایش بیلروبین کل به میزان ۵۳/۶۶٪، ۱/۸۷ برابر و ۲/۷۳ برابر گردید و پس از ۶۰ روز تیمار نیز به مقدار ۲/۲۱ برابر، ۸/۵۵ برابر و ۹ برابر افزایش بیلروبین کل مشاهده شد (P<۰/۰۵). در گروه آزمایش ۳۰ روزه با تزریق گالیم به مقادیر ۵، ۱۰ و ۱۵ mg/kg.B.W به ترتیب ۲۹/۱۷٪، ۸۰/۵۵٪ و ۲/۲۶ برابر افزایش بیلروبین مستقیم مشاهده شد و در گروه آزمایش ۶۰ روزه نیز به ازای تزریق همین مقادیر گالیم به ترتیب ۱/۰۴ برابر، ۳/۳۵ برابر

می‌گردد. با باقی‌ماندن صفرا در فضای کانالیکولار، غشای هپاتوسیت به علت اثر دترجنتی صفرا تخریب و نهایتاً منجر به افزایش آلانین آمینوترانسفراز در سرم می‌شود. با ادامه مجاورت صفرا، غشای میتوکندری نیز دچار نشت شده، مقادیر افزوده‌ای از آسپارات آمینوترانسفراز از منابع سیتوزولی و میتوکندریایی به سرم رها می‌گردد. نتایج ما نشان داده‌است که در دوره ۳۰ روزه میزان فعالیت آسپارات آمینوترانسفراز در گروه‌های ۵ و ۱۰ mg/kg.B.W نسبت به گروه شاهد تفاوت معناداری نداشته‌است، در حالی که مصرف ۱۵ mg/kg.B.W سبب ۰/۴ برابر افزایش فعالیت آنزیم گردید. در دوره ۶۰ روزه در مقادیر ۱۰، ۱۰/۵ و ۱۵ mg/kg.B.W وزن بدن به ترتیب ۰/۵، ۰/۶۹ و ۰/۱۰ و ۳/۰۱ برابر افزایش فعالیت آنزیم مذکور دیده شد. آلانین آمینوترانسفراز نیز در همین گروه‌ها در دوره ۶۰ روزه به ترتیب سبب ۰/۴۱، ۱/۱۶ و ۵/۹۵ برابر افزایش مقادیر آنزیم سرمی گردید. آنچه دارای اهمیت ویژه است این نکته است که در مورد آنزیم‌های مورد بحث، دوز حداقل یا ۵ mg/kg در مدت ۳۰ روز فاقد تأثیر معنادار بوده، در صورتی که درمان با همین دوز در دوره ۶۰ روزه باعث افزایش معنادار فعالیت آنزیم شده است. همچنان که مشاهده می‌شود با افزایش زمان تیمار با گالیم، اگرچه دوز مصرفی بدون تغییر بوده، ولی مقادیر آنزیم‌های آسپارات آمینوترانسفراز و آلانین آمینوترانسفراز در سرم افزایش یافته که در حقیقت اثر تجمعی گالیم را نشان می‌دهد. مطالعات قبلی حداقل تأثیرات جانبی و حداکثر اثر درمانی نیترات گالیم را در دوز حداقل

گزارشی مبنی بر نتیجه اثر گالیم بر فاکتورهای کبدی ارائه نشده است. مطالعات انجام شده نشان می‌دهند که عناصر مختلف می‌توانند با اتصال به بیومولکول‌ها و یا به علت شباهت ساختمانی با عناصر کمیاب ضروری با جانشین شدن به جای آن‌ها، مسیرهای متابولیسمی مربوطه را مختل نمایند (۱۵). مکانیسم جایگزینی گالیم در بافت به این صورت است که پس از ورود به بدن با عبور از میان غشای اپی‌تللیال روده توسط پروتئین‌های ناقل انتقال و در بافت‌هایی که واجد رسپتورهای اختصاصی بیشتری برای این پروتئین‌های ناقل از جمله ترانسفرین و سیدروفورها هستند، تجمع می‌یابد (۱۶). هپاتوسیت‌های کبدی با توجه به تراکم بالای رسپتورهای ترانسفرینی در سطح خود یکی از مناطق تراکم گالیم محسوب می‌شوند (۱۷ و ۱۸). مطالعات جدید ترانسفرین را در برداشت گالیم از روده مؤثر می‌دانند، اما عقیده بر این است که در ورود گالیم به هپاتوسیت نقشی ندارد. گالیم پس از ورود به بافت ابتدا در ماتریکس خارج سلولی و سپس در داخل سلول انباشته می‌شود. وجود آهن سه‌ظرفیتی در خون باعث کاهش برداشت گالیم توسط هپاتوسیت‌ها می‌گردد (۱۹). مهم‌ترین اثر سلولی آن مهار فعالیت آنزیم ریونوکلئوتید ردوکتاز است که باعث کاهش پرولیفراسیون سلولی می‌شود (۲۰) مطالعات دیگر نیز اثر تخریبی نیترات گالیم را بر کبد نشان داده‌اند (۲۱). گالیم از طریق ترانسفرین انتقال می‌یابد و با اتصال به گروه‌های سولفیدریلی SH- پمپ سدیم پتاسیم، عملکرد این پمپ را در سلول کبدی مختل می‌نماید (۱۰). احتمالاً با این مکانیسم انتقال صفرا بلوکه

افزایش بیلروبین و افزایش ساخت آلکالن فسفاتاز را به همراه دارد (۲۲). در مطالعه ما مشخص شد که بیلروبین کل تا حداکثر ۹ برابر و بیلروبین مستقیم نیز تا ۱۷/۴ برابر افزایش می‌یابد و تغییرات بیلروبین توتال و بیلروبین مستقیم در کلیه گروه‌ها معنادار است. نتایج این مطالعه نشان داد که گالیم می‌تواند تغییرات معنادار در مقادیر شاخص‌های عملکرد کبدی به وجود آورد. پیشنهاد می‌شود برای یافتن مکانیسم اختصاصی، تأثیر گالیم در هپاتوسیت‌ها تحت شرایط "In Vitro" مورد مطالعه قرار گیرد.

برای درمان بیماری پاژه نشان داده‌اند (۱۹). مقایسه دوز مصرفی ۱۰mg/kg.B.W نیز تأثیرات تجمعی گالیم را تأیید می‌کند. با ثابت نگه‌داشتن دارو و دوبرابر کردن زمان تیمار، آنزیم‌های ذکر شده به صورت تصاعد هندسی افزایش می‌یابند. دوز ۱۵mg/kg.B.W نیز همین نکته را تأیید می‌کند. مطالعه ما نشان می‌دهد که نکته مهم در مصرف درمانی گالیم در بیماری‌های بدخیم علاوه بر رعایت دوز دارو، توجه به مدت زمان تیمار نیز می‌باشد. از سوی دیگر صرفاً با تأثیر میتوزنی خویش سبب تغییر شکل هپاتوسیت به سلول صفراوی می‌شود که

References :

1. Farrar G, Morton A P, Blair JA. In proceedings of conference, heavy metal in the environment. 1987 ; 14: 535-537.
2. Foster BJ, Clagett K, Lryland B. Gallium nitrate: the second metal with clinical activity. *Cancer Treat* 1988 ; 70: 1311-19.
3. Chitambor CR, Sax D. Regulatory effects of Gallium on transferrin independent iron uptake by human leukemic HL60 cells. *Blood* 1992 ; 80: 505-11.
4. Bockman RS, Isreal R, Alcocken K, Ferguson R, Warrell RP. Gallium nitrate stimulated bone collagen synthesis. *Clin Res* 1987; 35: 620-5.
5. Berry JP, Escaig F, Poupon MF, Golle P. Localization of Ga in tumor cells. *Int J Nucl Med Boil* 1983 ; 10: 199-204.
6. Radunovic A, Delves HT, Bradbwory MW. Uptake of Aluminum and Gallium into tissues of the rat: influence of antibody against the transferrin receptor. *Boil Trace Elem Res* 1989; 62: 51-64.
7. Saito S, Shimizu N. Stimulatory effects of low power lazer irradiation on bone regeneration in midpalatal structure during expansion in the rat. *Am J Orthod Dentofacial Orthop* 1997; 111: 525-32.
8. Christopher CR, Chitambor CR, Narasimhan CJ, O'Brien W J. Inhibition of ribonucleotide reductase by Gallium in murine leukemic L1210 cells. *Cancer Res* 1991; 51: 6199-201.

9. Chitambor CR, Nawasimhan J. Targeting iron - dependent DNA synthesis with Gallium and transferrin-Gallium. Pathobiol 1991; 59(1): 3-10.
10. Williams RJ. Structural aspects of metal toxicity: In: Nriagu JO, editir. Changing metal cycles and human health. Springer Varlag NY; 1984; P. 251-63.
۱۱. مشتاقی ع، قاری پور م، موحدیان الف. بررسی اثر گالیم بر فونکسیون کبدی در رت. مجله پزشکی دانشگاه علوم پزشکی ارومیه، سال دوازدهم، شماره ۳، پائیز ۸۰، ۲۰۵-۱۹۷.
12. Balistreri WF, Suchy FJ. Pathologic versus physiologic cholestasis. Elevated serum concentration of a secondary bile acid in the presence of hepatobiliary disease. J Pediatr 1981; 98: 399-402.
13. Jemry KN. Clinical diagnosis and mangement by laberatory methods. 19th ed. WB Saunders Co; 1996 ; P. 279-280.
14. Matkovic V, Apseloff G, Gerber N. Use of Gallium to treat paget's disease of bone: a Pilot study. Lancet 1990; 335:72-75.
15. Tukamoto Y. Disturbances of trace element concentration in plasma of patients with chronic renal failure. Nephron 1980; 26: 174-9.
16. Lange H, Warrell RP. Concentration of Gallium in human tissue. Nucl Med 1973; 112: 113-35.
17. Christopher R, Chitambar CR, Wereley JP. Resistance to the anti tumor agent Gallium nitrate in human leukemic cells is allied with decreased Gallium/Iron uptake, increased activity of iron regulatory protein – 1, and decreased Ferritin production. J Biol Chem 1997; 272: 12151-57.
18. Larson SM , Resoy JS, Silen OR. Common pathway for tumor cell uptake of Gallium– 67 and Iron– 59 via transferrin receptor. J Natl Cancer 1980; 64: 41-53.
19. Abe S, Hasegawa S, Nirasawa M, Sasaki M, Ohkubo Y. Transferrin is not involved in the entry of 67-GA into hepatocytes from regeneratating live of partially hepatectomized rats. Boil 2001; 24(12):1343-6.
20. Chitambor CR, Matthaues WG. Inhibition of leukemic HL60 cell growth by transferrin– Gallium: effects on ribonucleotide reductase and demonstration of drug synergy with hydrocortisone. Blood 1988; 72 : 1930-6.
21. Krecic L, Shapared ME, Muller D, Apseloff G, Weisbrode SE, Geber N. Gallium nitrate suppresses the production of nitric oxide and liver damage in a murine model of LPS- included septic shock. Life Sci 1999; 6S(13): 1359-71.

22. Blanckaert M. Analysis of bilirubin and bilirubin mono and diconjugate. *Biochem J* 1980; 185:115-28.