



مقاله پژوهشی

طراحی، ساخت، مشخصه‌یابی و ارزیابی زیستی نانوذرات مغناطیسی آهن پوشش داده شده با پلیمر کیتوزان/آلثینات

الهام رستمی^{۱*}، الهام هویزی^۲

۱- گروه شیمی، دانشکده علوم، دانشگاه شهید چمران اهواز، اهواز، ایران

۲- گروه زیست‌شناسی، دانشکده علوم، دانشگاه شهید چمران اهواز، اهواز، ایران

*مسئول مکاتبات: e.rostami@scu.ac.ir

تاریخ دریافت: ۱۴۰۱/۰۸/۱۵ تاریخ پذیرش: ۱۴۰۱/۰۵/۲۴

DOI: 10.22034/ascij.2022.1965581.1415

چکیده

در سال‌های اخیر، استفاده از نانوذرات در تشخیص، تحويل دارو و درمان به دلیل کوچک بودن این ذرات و افزایش نسبت سطح به حجم بسیار مورد توجه قرار گرفته است. مهم‌ترین مشکل زمان درمان سرطان به‌وسیله‌ی شیمی درمانی، عدم دسترسی به قسمت‌های مرکزی توده به علت خون‌رسانی کمتر آن است. هدف از انجام این پژوهش، بررسی میزان سمیت نانوذره‌ی اکسید آهن با پوشش بیو پلیمر کیتوزان/آلثینات بر روی سلول‌های سرطانی ملانوما سلول‌های Hep G2 بود. در این پژوهش نانوذرات مغناطیسی آهن با دو بیوپلیمر کیتوسان و آلثینات پوشش داده شد. اندازه و مورفولوژی سطح این نانوذرات توسط دستگاه اندازه-گیری سایز و میکروسکوپ الکترونی روبشی شد همچنین اتصال گروه‌های عاملی کیتوسان و آلثینات به نانوذرات مغناطیسی آهن توسط دستگاه طیف‌سنجی مادون قرمز بررسی شد. با استفاده از نانوذرات مغناطیسی آهن و نانوذرات اصلاح شده به مدت ۲۴ ساعت تیمار شده و غلاظت IC₅₀ ترکیبات تخمین زده شد. خاصیت توکسیک این نانوذرات با تست MTT و رنگ-آمیزی‌های آکریدین اورنج / اتیدیوم بروماید مورد ارزیابی قرار گرفت. بررسی عکس‌های میکروسکوپ الکترونی روبشی و دستگاه اندازه‌گیری سایز، اندازه‌ی ۵۰ نانومتر را برای نانوذرات آهن اصلاح شده نشان داد. شکل این نانوذرات کاملاً گرد و کروی مشاهده شد. بررسی‌های زیستی نانوذرات، قطعاً تاییدکننده‌ی پوشش‌دهی موثر نانوذرات بوسیله بیوپلیمرهای کیتوسان و آلثینات بود. بر اساس یافته‌ها، نانوذرات مغناطیسی آهن به طور وابسته به غلاظت اثرات توکسیک بالاتری داشته و غلاظت IC₅₀ آنها حدود ۱۳۴ میکرومولار بر میلی‌لیتر بود در حالیکه نانوذرات پوشش‌دار شده به طور معنی‌داری اثرات توکسیک پایین‌تری داشته و در غلاظت‌های ۲۵ میکرومولار/میلی‌لیتر به پایین توکسیسیته معنی‌داری بر سلول‌های Hep G2 نداشتند.

کلمات کلیدی: نانوذرات مغناطیسی، اکسید آهن، بیو پلیمر، کیتوسان، آلثینات.

مقدمه

تواند باعث کاهش سمیت دارو شود. نانوذرات به عنوان ذرات خیلی ریز و اندازه‌ی بین ۱ تا ۱۰۰ نانومتر تعریف شده است (۲۱، ۱۱). سیستم‌های

نانوذرات به دلیل ویژگی منحصر به فرد نسبت سطح به حجم، باعث افزایش سطح تماس با بافت سرطانی می‌شوند. استفاده از نانو ذرات به عنوان حامل می-

پلی وینیل الکل، پلی اتیلن گلیکول و ... اشاره کرد که هر کدام مزايا و معایب خاص خود را دارا می‌باشند (۲۴، ۱۷، ۱۹).

پوشش‌دهی سطح نانوذرات مغناطیسی توسط پلیمر کیتوسان و آلژینات نه تنها سبب بهبود سازگاری آنها می‌شود بلکه پلیمر می‌تواند به عنوان محلی جهت بارگذاری دارو عمل کند. گونه ساختار این پلیمر به ایست که دارای گروه‌های آب‌دوست و آب‌گریز بوده و در نتیجه جهت حمل عوامل مورد استفاده واقع شود. وجود تعداد زیادی گروه عاملی هیدروکسیل در سطح این پلیمر سبب افزایش آب‌دوستی سطح نانوذرات پوشش‌دار شده و به علاوه برای اتصال عوامل ردیاب یا عوامل هدفمند کننده عمل کند (۳، ۵).

در سال ۲۰۱۸ فنگ و همکاران از پلیمر پلی‌اتیلن ایمین برای کاهش سمیت و افزایش زیست در دسترس پذیری نانوذرات آهن استفاده کردند (۲). در سال ۲۰۲۰ حسین بیگی و همکاران بررسی میزان سمیت نانوذره‌ی اکسید آهن با پوشش پلی‌دوپامین و بدون پوشش پلی‌دوپامین روی سلول‌های سرطانی ملونما F-16 B-16 بررسی کردند (۲۳).

هدف از این تحقیق ابتدا پوشش‌دهی نانوذرات آهن با بیوپلیمر کیتوسان و آلژینات می‌باشد و سپس بررسی سمیت این نانوذرات بر روی رده سلولی Hep G2 با استفاده از آزمون MTT و با رنگ‌آمیزی‌های آکریدین اورنج/اتیدیوم بروماید می‌باشد.

مواد و روش‌ها

تهیه و ارزیابی و اصلاح سطحی نانوذرات مغناطیسی آهن: پلیمر کیتوسان و آلژینات از شرکت کم لب خریداری شد. نانوذرات آهن از شرکت نانوپیشگامان مشهد تهیه شد. کلسیم کلرید از شرکت مرک خریداری شد.

دارورسانی با نانوذرات منجر به پایداری دارو، افزایش زمان ماندگاری در جریان خون، ارائه دوز کمتری از عوامل موثر شیمی‌درمانی و کنترل توزیع دارو را در داخل بدن فراهم می‌کند (۲۰، ۲۲). نانوذرات مغناطیسی نتایج موفقیت‌آمیزی در کاربرد تشخیصی و درمانی نشان داده‌اند (۴). مطالعاتی در زمینه استفاده از نانوذرات مغناطیسی و القای حرارت برای از بین بردن سلول‌های سرطان پستان انجام شده است، که نتایج موفقیت‌آمیزی را نشان داده است (۱۸). از نانوذرات مغناطیسی هم چنین برای انتقال داروهای شیمی‌درمانی به سرطان پستان استفاده شده است. امروزه استفاده از نانوذرات مغناطیسی اکسید آهن در حوزه‌های مختلف پزشکی برای تصویربرداری و انتقال دارو مورد توجه قرار گرفته است. در کنار کاربردهای گسترده این نانوذرات در زمینه‌های مختلف نانوتکنولوژی، فارماسیوتیکس و دارورسانی هدفمند، بحث سمیت این نانوذرات مطرح است. به دلیل کاربردهای متنوع و گسترده این نانوذرات، زمینه بررسی مطالعات سمیت آنها از درجه اهمیت بالایی برخوردار است. در این میان کاربرد نانو اکسیدهای فلزی به عنوان حامل داروهای ضدسرطان به خوبی مشهود است. نانوذرات اکسید آهن، روی، مس و آلومینیا بهترین مثال‌ها در این زمینه می‌باشند (۱۴).

به منظور افزایش زیست‌سازگاری نانوذرات می‌توان از پوشش زیست‌دهی آنها توسط پلیمرهای سازگار استفاده کرد. پوشش‌دهی این نانوذرات، نه تنها سبب افزایش پایداری کلوئیدی آنها خواهد شد بلکه از سمیت آنها نیز کاسته و سبب افزایش زمان حضور این نانوذرات در سیستم گردش خون خواهد شد زیرا مانع از اتصال و جذب سطحی پروتئین‌ها بر سطح این نانوذرات می‌شود (۱۴).

در این زمینه از پلیمرهای مختلفی استفاده شده که از جمله می‌توان به کیتوسان، دکستران، پلی‌اتیلن اکسید،

آب مقطر انجام می‌شود. pH محلول سدیم آلزینات با استفاده از محلول اسید کلرید ریک در ۵/۱٪ تثبیت می‌گردد. ۰/۵ گرم کیتوسان در اسید استیک ۱٪ حل شده و با سود pH به ۵/۴ می‌رسانیم. این روش برای پوشش‌دهی نانوذرات مغناطیسی به کار می‌رود. محلول آبی کلسیم کلرید به صورت قطره قطره به محلول سدیم آلزینات و نانو ذرات آهن در حال چرخش با سرعت ۱۰۰۰ دور در دقیقه به مدت ۳۰ دقیقه انجام می‌شود. سپس ۴ میلی‌لیتر از محلول کیتوسان به محلول کلسیم کلرید به صورت قطره قطره به اضاف می‌گردد و به مدت ۲۴ ساعت همزده می‌شود. بررسی بقای سلولی با تست MTT: سلول‌های Hep G2 در پلیت‌های کشت سلولی ۹۶ چاهکی با تعداد حدود ده هزار سلول در هر خانه برای ۲۴ ساعت کشت شدند. سپس این سلول‌ها با غلظت ۱۰، ۲۵، ۵۰، ۱۰۰ و ۱۵۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر نانوذرات آهن (Fe_3O_4) و نانوذرات آهن پوشش دار شده با کیتوzan و آلزینات ($\text{Fe}_3\text{O}_4/\text{Alg/CS}$) برای ۲۴ ساعت تیمار شدند. برای اندازه‌گیری میزان زندمانی سلولی با روش MTT بعد از تیمار سلول‌ها از انکوباتور خارج و محیط تیمار و کنترل دور ریخته شد و با استفاده از بافر فسفات (PBS Sigma, USA) شستشو شدند. سپس محلول MTT با غلظت ۰/۵ میلی‌گرم بر میلی‌لیتر و به مقدار ۱۰۰ میکرولیتر به هر چاهک اضافه شد و سلول‌ها به مدت ۴ ساعت در شرایط تاریکی ریخته شد و به هر چاهک ۱۰۰ میکرولیتر DMSO (دی‌متیل سولفوکساید، مرک، آلمان) اضافه شد. سپس نمونه‌ها به مدت ۳۰ دقیقه انکوبه شدند. در مرحله بعد پلیت شیک شده و جذب نوری با طول موج ۵۷۰ نانومتر با استفاده از دستگاه الیزا ریدر (Fax 2100, USA) خوانش و درصد بقای سلولی اندازه‌گیری شد (۲۰-۱۸).

دستگاه طیفسنج مادون قرمز (FTIR): دستگاه FTIR جزو تجهیزات آزمایشگاهی برای دستیابی به طیف مادون قرمز جذبی یا نشری یک ماده جامد، مایع یا گاز است. از این دستگاه برای بررسی قرار گرفتن کیتوسان بر روی نانو آلومینا استفاده شد. مدل دستگاه ۱۰ MIRACEL ساخت شرکت Shimadzu می‌باشد.

دستگاه میکروسکوپ الکترونی روبشی (SEM): میکروسکوپ الکترونی روبشی، ابزاری ویژه برای تعیین ساختار و مورفولوژی مواد محاسب می‌شود که مطالعات ریزساختاری مواد با قدرت تفکیک بالا و بزرگنمایی خیلی زیاد را امکان‌پذیر می‌باشد. این دستگاه جهت بررسی مورفولوژی و ساختار نانوذرات Zeiss EM 10C-آلومینا استفاده گردید. مدل دستگاه Germany می‌باشد. قبل از انجام آنالیز نمونه‌ها به نسبت ۱ به ۲ رقیق شدند. همچنین رنگ‌آمیزی توسط یورانیل استات به مدت ۳۰ ثانیه انجام شد. همچنین عکس‌ها از نمونه تازه تهیه شده، گرفته شد (۱۶).

HepG2: در این مطالعه از سلول‌های سرطانی کبد تهیه شده از انسنتیتو پاستور استفاده شد. سلول‌های Hep G2 در انکوباتور (شرکت سینا، ایران) در شرایط استاندارد دمای ۳۷ درجه، رطوبت ۹۵ درصد و دی اکسید کربن ۵ درصد نگهداری و در حضور محیط کشت DMEM (Gibco, FBS, Gibco, USA) و سرم گوساله ۱۰ درصد (Sigma, USA) و پنی‌سیلین-استرپتومایسین ۱ درصد (USA) کشت شدند. محیط کشت هر ۷۲ ساعت یکبار تعویض و سلول‌ها در تراکم ۸۰ درصد با استفاده از ترپسین/EDTA (ایله زیست، ایران) پاساز داده شدند (۱۷).

مشخصه یابی نانوذرات: جهت تهیه نانوذرات آهن پوشش داده شده توسط کیتوسان/آلزینات، ابتدا محلول سدیم آلزینات و کلسیم کلرید با حل شدن در

توزیع یکنواخت نانوذرات و میزان فراوانی در اندازه ۵۰ نانومتر قابل مشاهده است.

طیف FT-IR نانوکامپوزیت (a) Fe_3O_4 و Sodium alginate- (c)، (b) Sodium alginate و (d) Chitosan@ Fe_3O_4 در (شکل ۳) نشان داده شده است. طیف FT-IR نانوذرات مغناطیسی یک پیک جذب را در 579.66 cm^{-1} نشان می‌دهد که می‌تواند به پیک اکسید فلزی نسبت داده شود، این پیک بیان-کننده آن است که آهن عنصر اصلی سازنده نانوذرات است. همچنین پیک گسترده در محدوده 3600 cm^{-1} - 2500 cm^{-1} نشان دهنده ارتعاشات پیوند هیدروژنی می‌باشد که متعلق به نانوذره ستز شده است (۷).

همانطور که مشاهده می‌شود در طیف (b)، ارتعاش کششی پیوندهای N-H و O-H و همچنین پیوندهای هیدروژنی بین مولکولی پلی‌ساقارید کیتوسان دارای نوار قوی و گسترده‌ای در محدوده 3000 cm^{-1} تا 3500 cm^{-1} هستند. علاوه بر این، وجود یک حلقه مونوساقاریدی با خم شدن باند C-H به خارج از صفحه در حدود 890 cm^{-1} شناسایی شد که به دو پیک جذب در حدود 2926 cm^{-1} و 2876 cm^{-1} برای ارتعاشات کششی متقارن و نامتقارن نسبت داده شد. پیوند C-H به ترتیب گروه کربونیل آمید I پیک بالایی در حدود 1649 cm^{-1} نشان داد، در حالی که ارتعاش کششی آمید C-N III پیک کوچکتری را در 1324 cm^{-1} نشان داد. علاوه بر این، ارتعاش خمشی گروه CH_2 و ارتعاش کششی نامتقارن پیوند C-O-C به ترتیب در 1423 cm^{-1} و 1153 cm^{-1} یافت شد. ارتعاش کششی پیوند C-O پلیمر توسط دو قله برجسته در 1066 cm^{-1} و 1029 cm^{-1} شناسایی شد (۲۴-۲۲).

در طیف سدیم آثربنات پیک در 3347 cm^{-1} به ارتعاش کششی OH نسبت داده می‌شود، نوارها در 1600 cm^{-1} و 1414 cm^{-1} مربوط به ارتعاش کششی متقارن و نامتقارن COO گروه نمک کربوکسیلات و

رنگ‌آمیزی گیمسا: به این منظور سلول‌های Hep G2 در پلیت ۲۴ چاهکی کشت شدند و بعد از ۲۴ ساعت با غلظت IC_{50} نانوذرات مغناطیسی آهن و نانوذرات مغناطیسی آهن اصلاح شده به مدت ۲۴ ساعت تیمار شدند. به این منظور که ابتدا سلول‌ها در گروههای تیمار و کنترل با استفاده از متانول به مدت ۵ دقیقه تثبیت و سپس با استفاده از رنگ گیمسای ۴ درصد برای ۲۰ دقیقه نگ شده و زیر میکروسکوپ معکوس مشاهده شدند (۱).

رنگ‌آمیزی آکریدین اورنج/اتیدیوم بروماید: به این منظور سلول‌های Hep G2 در پلیت ۲۴ چاهکی کشت شدند و بعد از ۲۴ ساعت با غلظت IC_{50} نانوذرات مغناطیسی آهن اصلاح شده به مدت ۲۴ ساعت تیمار شدند (۶). سپس با استفاده از محلول آکریدین اورنج/اتیدیوم بروماید با غلظت ۱۰۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر به مدت ۵ دقیقه رنگ‌آمیزی شده و با استفاده از میکروسکوپ فلورئورسنت (Olympus, Japan) بررسی و تصویر برداری انجام گرفت.

نتایج

اندازه قطر نانوذرات و مورفولوژی ذرات با استفاده از دستگاه میکروسکوب الکترونی روبشی مورد بررسی قرار گرفت. بار سطحی نیز به صورت پتانسیل زتا بر حسب میلی‌ولت اندازه‌گیری شد. طیف سنجی مادون قرمز بر روی نانوذرات مغناطیسی صورت گرفت. نتایج دستگاه اندازه‌گیری سایز نانوذرات و میکروسکوپ الکترونی روبشی (شکل ۱)، اندازه ۵۰ نانومتر برای نانوذرات اصلاح شده را نشان داد. همانگونه که در شکل ۱ مشاهده می‌شود نانو ذرات مغناطیسی آهن اصلاح شده، کاملاً گرد و کروی هستند که منجر به افزایش کاربرد گسترده‌ی آنها در مطالعات انتقال دارو می‌گردد. در (شکل ۲) به خوبی

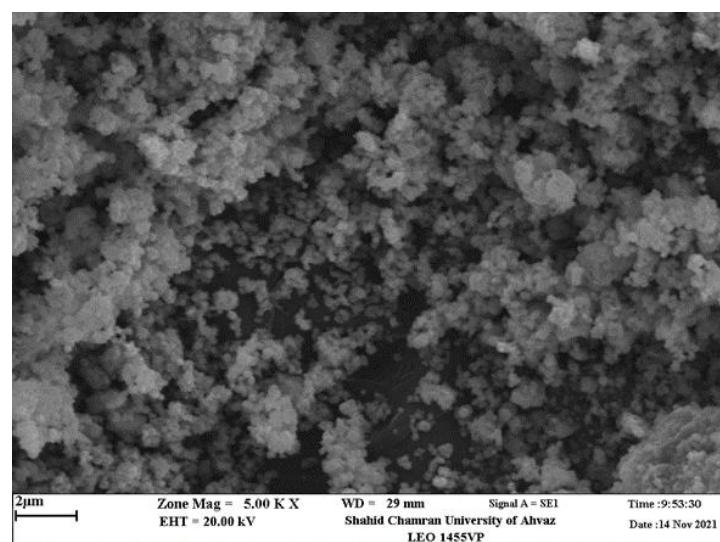
مشاهده تغییرات مورفولوژی سلول‌ها: برای مشاهده تغییرات مورفولوژی سلول‌ها از رنگ‌آمیزی گیمسا و میکروسکوپ معکوس استفاده شد. ارزیابی تغییرات ظاهری سلول‌های Hep G2 نشان داد که سلول‌های Hep G2 تیمار شده با غلظت ۱۳۴ میکروگرم بر میلی‌لیتر نانوذرات مغناطیسی آهن و نانوذرات مغناطیسی آهن اصلاح شده از نظر مورفولوژی باهم و با سلول‌های نمونه کنترل تفاوت چشم‌گیری نشان دادند. به طوریکه در گروه‌های آزمایش انقباض و کاهش حجم سلولی، کاهش حجم سیتوپلاسم، چروکیده شدن هسته‌ها، از بین رفتن اتصالات و چسبندگی سلول‌ها و ایجاد سلول‌های منفرد و کروی‌تر مشاهده شد. که نشان دهنده سمیت نانوذرات استفاده شده و پیشبرد مرگ سلول بود که البته این تغییرات در گروه نانوذرات مغناطیسی آهن اصلاح شده نسبت به گروه نانوذرات مغناطیسی آهن کمتر بود (شکل ۶ الف-ج). مشاهدات حاصل از رنگ‌آمیزی آکریدین اورنج/ اتیدیوم بروماید: آکریدین اورنج/اتیدیوم بروماید رنگی آمیزی دوگانه است که سبب رنگ سبز در سلول‌های زنده و رنگ نارنجی در سلول‌های آپوپتوزی در زیرمیکروسکوپ می‌شود. در این پژوهش سلول‌های Hep G2 بعد از تیمار و انکوبه شدن به مدت ۲۴ ساعت با آکریدین اورنج / اتیدیوم بروماید رنگ شدند تا وضعیت آپوپتوز و زنده‌مانی آنها مشخص شود. در سلول‌های Hep G2 تیمار شده با غلظت ۱۳۴ میکروگرم بر میلی‌لیتر، سلول‌ها نسبت به گروه کنترل به صورت پراکنده و با تراکم کمتر مشاهده شدند (۲۰-۱۸).

سلول‌های نمونه کنترل شفاف و سبز رنگ که نشان دهنده بقای آنها بود و سلول‌های تیمار یافته، به رنگ نارنجی بوده که نشان دهنده القای مرگ سلولی آپوپتوزی در سلول‌های تیمار بود. این مشاهدات در سلول‌های تیمار شده با نانوذرات مغناطیسی آهن در

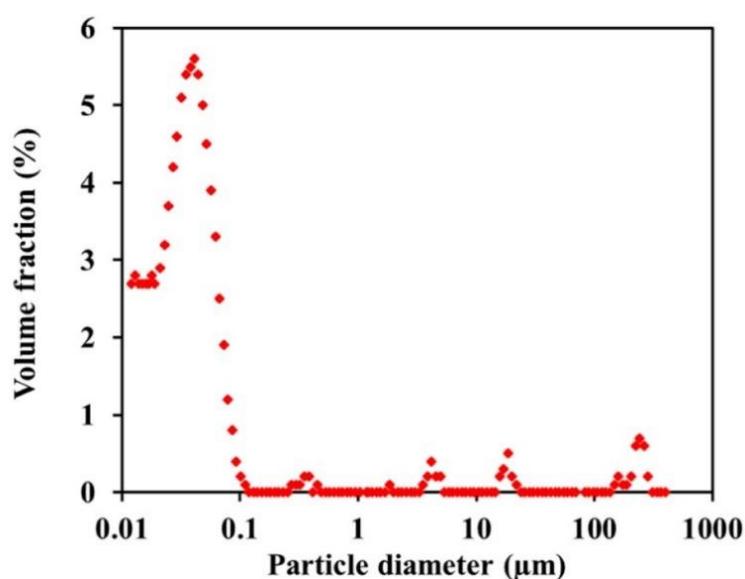
پیک در 1030 cm^{-1} است. به ترتیب به ارتعاش کششی گروه‌های C-O-C اختصاص داده می‌شود. در طیف (d) دیاگرام نانوذرات مغناطیسی آهن اصلاح شده آورده شده است. در این طیف همان گونه که مشاهده می‌شود تمامی پیک‌های مربوط به ۳ ماده قبل حضور دارند اما به علت اصلاح چند مرحله‌ای این پیک با شدت کمتری در محدوده‌های مورد نظر نسبت به پیک‌های مربوط به هر یک از این مواد وجود دارد. نتایج بررسی پتانسیل سطحی نانوذرات نشان می‌دهد که بار سطحی ۲۳- میلی‌ولت می‌باشد (شکل ۴) که این خود دلیلی بر قرار گرفتن گروه‌های عاملی بیopolymer آژینات در سطح نانوذرات مغناطیسی آهن اصلاح شده می‌باشد.

نتایج تست بقای سلولی: تست MTT برای ارزیابی اثرات نانوذرات مغناطیسی آهن و نانوذرات مغناطیسی آهن اصلاح شده بر سلول‌های Hep G2 در غلظت‌های ۱۰، ۲۵، ۵۰، ۱۰۰ و ۱۵۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر انجام گرفت، نتایج این ازمون نشان داد که بقای سلول‌های Hep G2 بعد از تیمار با این برخی از غلظت‌ها به صورت وابسته به غلظت و به صورت معنی‌داری در مقایسه با گروه کنترل کاهش نشان داد. همانگونه که در (شکل ۵) ارائه شده، یافته‌ها نشان داد که میزان سمیت نانوذرات مغناطیسی آهن اصلاح شده، در غلظت‌های ۲۵، ۵۰، ۱۰۰ و ۱۵۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر نسبت به نانوذرات مغناطیسی آهن به صورت معنی‌داری کاهش نشان داد اما در غلظت ۱۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر نسبت به هم و همچنین نمونه کنترل تفاوتی مشاهده نشد. همچنین غلظت IC₅₀ محاسبه شده نانوذرات مغناطیسی آهن بر سلول‌های Hep G2 در غلظت ۱۳۴ میکروگرم بر میلی‌لیتر مشخص گردید که میزان بقای سلول‌های Hep G2 در این غلظت برای نانوذرات مغناطیسی آهن اصلاح شده حدود ۷۰ درصد تخمین زده شد (شکل ۵).

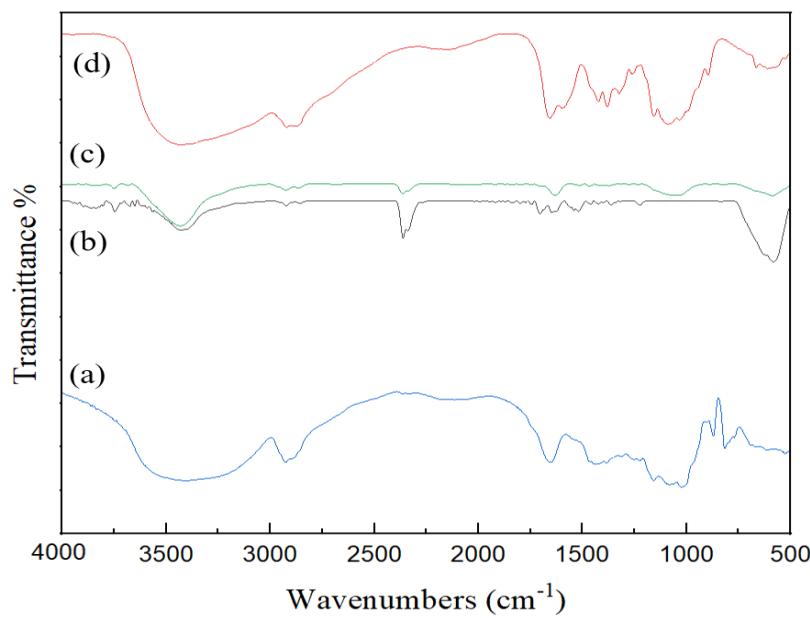
مقایسه با گروه تیمار با نانوذرات مغناطیسی آهن مقایسه با گروه تیمار با نانوذرات مغناطیسی آهن اصلاح شده بارزتر و چشمگیرتر بود (شکل ۶ د-و).



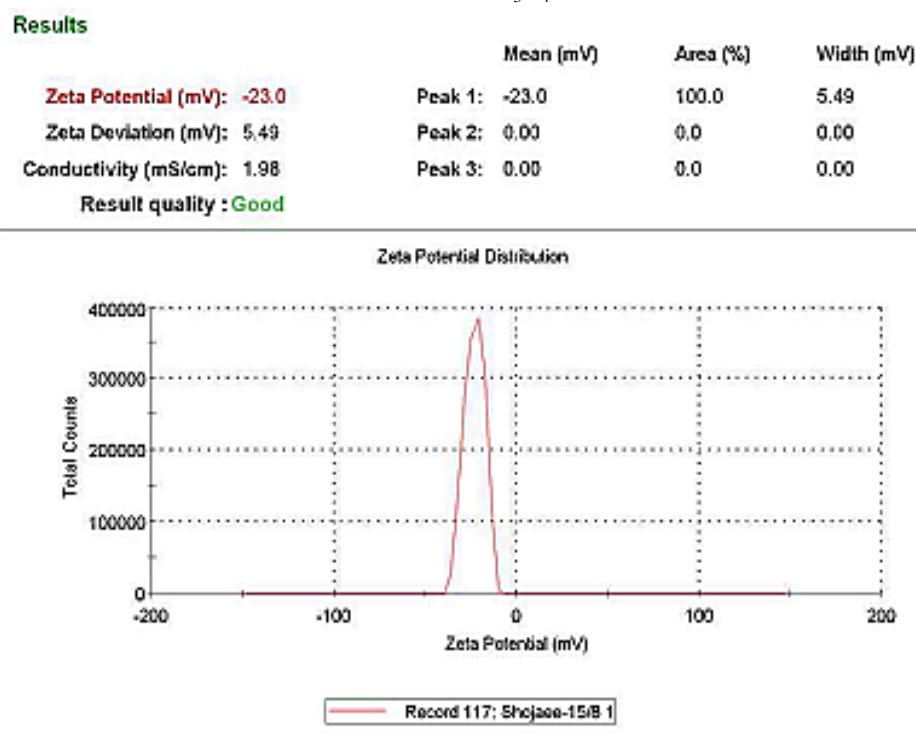
شکل ۱- عکس میکروسکوپ الکترونی رویشی نانوذرات مغناطیسی آهن اصلاح شده



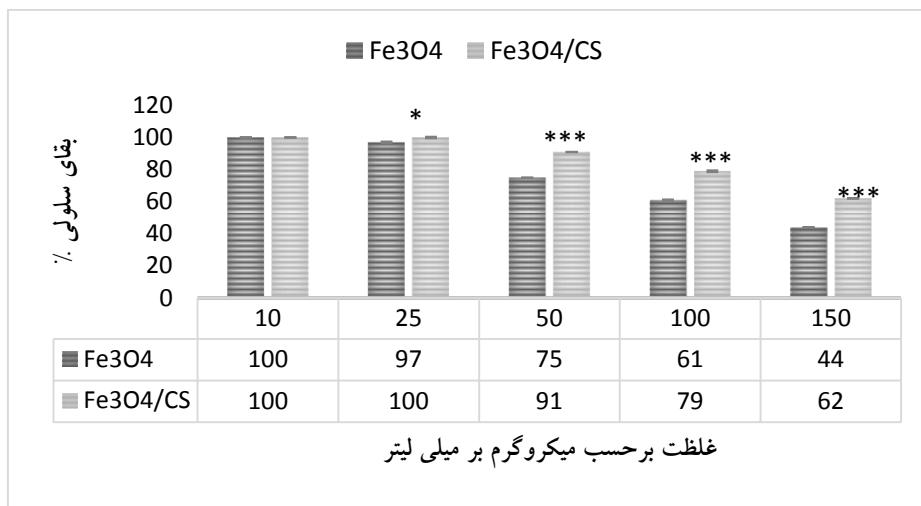
شکل ۲- توزیع یکنواخت نانوذرات مغناطیسی آهن اصلاح شده



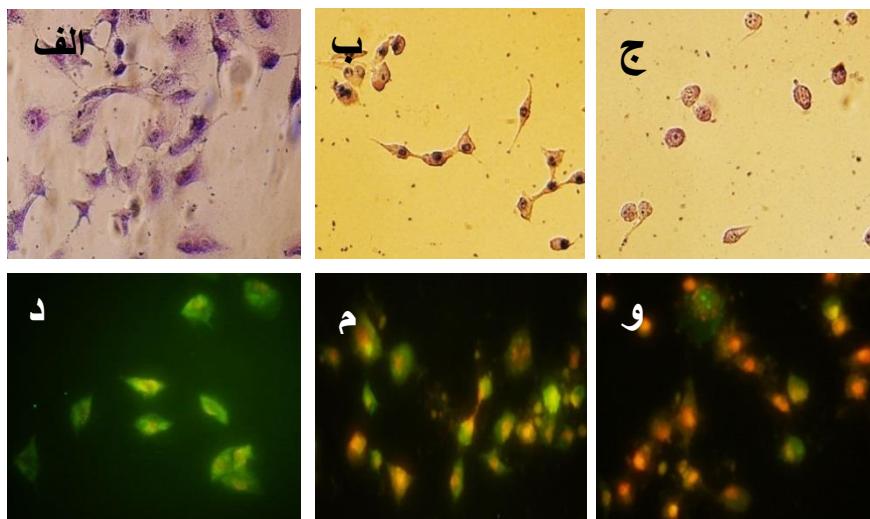
شکل ۳- طیف FT-IR نانوکامپوزیت (a) Chitosan@ Fe_3O_4 ، Chitosan(b) ، Sodium alginate(c) و Sodium alginate(d)



شکل ۴- پتانسیل سطحی نانوذرات مغناطیسی آهن اصلاح شده



شکل ۵- ارزیابی بقای سلول‌های Hep G2 با استفاده از تست MTT در غلظت‌های ۱۰، ۲۵، ۵۰، ۱۰۰ و ۱۵۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر تیمار شده با با نانوذرات مغناطیسی آهن و نانوذرات مغناطیسی آهن اصلاح شده بعد از ۲۴ ساعت، غلظت ۱۳۴ میکروگرم بر میلی‌لیتر به عنوان IC_{50} در تیمار ۲۴ ساعته رده سلولی Hep G2 تعیین شد. هر آزمایش حداقل سه بار تکرار شد.



شکل ۶- تصاویر مربوط به رنگ‌آمیزی گیمسا و اکریدین اورنج /اتیدیوم بر ماید و بررسی تغییرات مورفولوژی سلول‌های Hep G2 با میکروسکوپ اینورت و فلورسنت الف: مورفولوژی سلول‌های Hep G2 در گروه کنترل بعد از ۲۴ ساعت با رنگ‌آمیزی گیمسا ب: مورفولوژی سلول‌های Hep G2 در گروه تیمار با غلظت ۱۳۴ میکروگرم بر میلی‌لیتر نانوذرات مغناطیسی آهن اصلاح شده به مدت ۲۴ ساعت با رنگ‌آمیزی گیمسا، ج: مورفولوژی سلول Hep G2 در گروه تیمار با غلظت ۱۳۴ میکروگرم بر میلی‌لیتر نانوذرات مغناطیسی آهن به مدت ۲۴ ساعت با رنگ‌آمیزی گیمسا. د: مورفولوژی سلول‌های Hep G2 در گروه تیمار Hep G2 از ۲۴ ساعت با رنگ‌آمیزی اکریدین اورنج اتیدیوم، م: مورفولوژی سلول‌های Hep G2 در گروه تیمار با غلظت ۱۳۴ میکروگرم بر میلی‌لیتر نانوذرات مغناطیسی آهن اصلاح شده به مدت ۲۴ ساعت رنگ‌آمیزی اکریدین اورنج/اتیدیوم، و: مورفولوژی سلول Hep G2 در گروه تیمار با غلظت ۱۳۴ میکروگرم بر میلی‌لیتر نانوذرات مغناطیسی آهن به مدت ۲۴ ساعت رنگ‌آمیزی اکریدین اورنج اورنج /اتیدیوم. ۲۰ X

بحث

و از طرف دیگر اثرات جانبی زیان بار آن را بر سایر نقاط بدن به حداقل ممکن‌رسانده است. از جمله این ساخت نانوسامانه‌های هدفمند انتقال دارو از یک طرف امکان بخشید دستری زیستی به دارو را بهبود

استفاده از آزمون MTT و با رنگ‌آمیزی‌های آکریدین اورنج/اتیدیوم بروماید می‌باشد.

یافته‌های حاصل از بررسی‌های زیستی نانوذرات قطعاً تاییدکنندهٔ پوشش دهندهٔ موثر نانوذرات بوسیله بیوپلیمرهای کیتوسان و آژینات بود. همچنین یافته‌ها نشان داد که نانوذرات مغناطیسی آهن به طور وابسته به غلظت اثرات توکسیک بالاتری داشته و غلظت IC_{50} آنها حدود ۱۳۴ میکرومولار بر میلی‌لیتر بود در حالیکه نانوذرات پوشش‌دار شده به طور معنی‌داری ۲۵ اثرات توکسیک پایین‌تری داشته و در غلظت‌های ۵۰ میکرومولار بر میلی‌لیتر به پایین توکسیسیته معنی‌داری بر سلول‌های Hep G2 نداشتند (۱۵، ۶).

در این پژوهش نانوذرات مغناطیسی آهن با دو بیوپلیمر کیتوسان و آژینات پوشش داده شد. اندازهٔ مورفولوژی سطح این نانوذرات توسط دستگاه اندازه‌گیری سایز و میکروسکوپ الکترونی روبشی بررسی شده است. بررسی عکس‌های میکروسکوپ الکترونی روبشی و دستگاه اندازه‌گیری سایز، به خوبی سایز ۵۰ نانو‌متر برای نانوذرات آهن اصلاح شده را نشان داد و همچنین شکل این نانوذرات کاملاً گرد و کروی مشاهده شد. همچنین اتصال گروه‌های عاملی کیتوسان و آژینات به نانوذرات مغناطیسی آهن توسط دستگاه طیف‌سنجی مادون قرمز بررسی شد (۷، ۸، ۹).

در این بررسی، با استفاده از نانوذرات مغناطیسی آهن و نانوذرات اصلاح شده به مدت ۲۴ ساعت تیمار شده و غلظت IC_{50} ترکیبات تخمین زده شد. خاصیت توکسیک این نانوذرات با تست MTT و رنگ‌آمیزی‌های آکریدین اورنج/اتیدیوم بروماید مورد ارزیابی قرار گرفت.

نتیجه‌گیری

امروزه استفاده از نانوذرات مغناطیسی اکسید آهن در حوزه‌های مختلف پزشکی برای تصویربرداری و

نانوسامانه‌ها می‌توان به نانوذرات اکسید آهن اشاره کرد که امروزه به صورت گسترده در تصویربرداری تشیدی مغناطیسی به عنوان عامل بهبود کیفیت تصویر استفاده می‌شود. این خاصیت منحصر به فرد این نانوذرات همراه با قابلیت هدفمند کردن آنها از طریق میدان مغناطیسی خارجی سبب جلب توجه بسیاری از محققین به آنها است و می‌توان در زمینه تحقیقات دارورسانی و همچنین تشخیص بیماری از آنها استفاده نمود. در کنار کاربردهای گسترده این نانوذرات در زمینه‌های مختلف نانوتکنولوژی، فارماسیوتیکس و دارورسانی هدفمند، بحث سمیت این نانوذرات مطرح است. به دلیل کاربردهای متنوع و گسترده این نانوذرات، زمینه بررسی مطالعات سمیت آنها از درجه اهمیت بالایی برخوردار است (۲۴، ۳، ۱۷).

به منظور افزایش زیست در دسترس پذیری و زیست‌سازگاری این نانوذرات می‌توان از پوشش زیست‌دهی آنها توسط پلیمرهای زیستی استفاده کرد. پوشش‌دهی این نانوذرات، نه تنها سبب افزایش پایداری کلوئیدی آنها خواهد شد بلکه از سمیت آنها نیز کاسته و سبب افزایش زمان حضور این نانوذرات در سیستم گردش خون خواهد شد زیرا مانع از اتصال و جذب سطحی پروتئین‌ها بر سطح این نانوذرات می‌شود (۱۴). در این زمینه از پلیمرهای مختلفی استفاده شده که از جمله می‌توان به کیتوسان، دکستران، پلی‌اتیلن اکسید، پلی‌وینیل‌الکل، پلی‌اتیلن گلیکول و ... اشاره کرد که هر کدام مزایا و معایب خاص خود را دارا می‌باشند (۲۱، ۱۴). همچنین از دیگر مزیت این پلیمرها می‌توان به وجود گروه‌های عاملی فراوان اشاره کرد که برای انتقال هدفمند داروها کاربرد گسترده‌ای دارد (۱۳).

هدف از این تحقیق ابتدا پوشش‌دهی نانوذرات آهن با بیوپلیمر کیتوسان و آژینات می‌باشد و سپس بررسی سمیت این نانوذرات بر روی رده سلولی Hep G2 با

2. Azar N.T., Mutlu P., Khodadust R., Gunduz U. 2013. Poly (amidoamine) (PAMAM) nanoparticles: Synthesis and biomedical applications. *Journal of Biology and Chemistry*, 41(3):289-299.
3. Babaei E., Sadeghizadeh M., Hassan Z.M., Feizi M.A., Najafi F., Hashemi S.M. 2012. Dendrosomal curcumin significantly suppresses cancer cell proliferation in vitro and in vivo. *International Immunopharmacology*, 12(1):226-234.
4. Bakhtiary Z., Saei A.A., Hajipour M.J., Raoufi M., Vermesh O., Mahmoudi M. 2016. Targeted superparamagnetic iron oxide nanoparticles for early detection of cancer: Possibilities and challenges. *Nanomedicine*, 12(2):287-307.
5. Beigi F., Fatahian S., Shahbazi Gahrouei D. 2019. In-Vitro Toxicity Assessment of polydopamine-coated and uncoated Fe₃O₄ nanoparticles in cell line B16-F10 (melanoma cell). *Journal of Isfahan University of Medical Sciences*, 37(533):762-767.
6. Berry C.C., Wells S., Charles S., Curtis AS. 2003. Dextran and albumin derivatised iron oxide nanoparticles: influence on fibroblasts in vitro. *Biomaterials*, 24(25):4551-4557.
7. Cai W., Wan J. 2007. Facile synthesis of superparamagnetic magnetite nanoparticles in liquid polyols. *Journal of Colloid and Interface Science*, 305(2):366-370.
8. Calderón M., Quadir M.A., Sharma S.K., Haag R. 2010. Dendritic polyglycerols for biomedical applications. *Advanced Materials*, 22(2):190218.
9. Calderón M., Quadir M.A., Strumia M., Haag R. 2010. Functional dendritic polymer architectures as stimuli-responsive nanocarriers. *Biochimie*, 92(9):1242-1251.
10. Chobot V., Hadacek F., Kubicova L. 2014. Effects of selected dietary secondary metabolites on reactive oxygen species production caused by iron (II) autoxidation. *Molecules*, 19(12):20023-20033.

انتقال دارو مورد توجه قرار گرفته است. نانوذرات مغناطیسی نتایج موفقیت آمیزی در کاربرد تشخیصی و درمانی نشان داده اند اما استفاده از آنها به دلیل سمیت نسبتاً محدود بوده است. در این پژوهش نانو ذرات مغناطیسی آهن توسط بیopolymer کیتوسان و آژینات پوشش داده شده اند. بررسی عکس های میکروسکوپ الکترونی رویشی و دستگاه اندازه گیری سایز، به خوبی سایز ۵۰ نانومتر برای نانوذرات آهن اصلاح شده را نشان داد و همچنین شکل این نانوذرات کاملاً گرد و کروی تشخیص داده شد. بررسی بار طحی نانوذرات آهن اصلاح شده نشان دهنده قرار گرفتن گروههای عاملی آژینات در سطح این نانو ذرات است که ۲۳-۲۴ میلیولت می باشد. یافته های حاصل از بررسی های زیستی نانوذرات قطعاً تایید کننده ای پوشش دهنده موثر نانوذرات بوسیله بیopolymer های کیتوسان و آژینات بود. همچنین یافته های نشان داد که نانوذرات مغناطیسی آهن به طور وابسته به غلظت اثرات توکسیک بالاتری داشته و غلظت IC₅₀ آنها حدود ۱۳۴ میکرومولار بر میلی لیتر بود در حالیکه نانوذرات پوشش دار شده به طور معنی داری اثرات توکسیک پایین تری داشته و در غلظت های ۲۵ میکرومولار بر میلی لیتر به پایین سمیت معنی داری بر سلول های Hep G2 نداشتند.

تشکر و قدردانی

نویسندهای این مقاله از دانشگاه شهید چمران به جهت تامین هزینه با گرفت به شماره SCU.SC1400.31316 قدردانی و تشکر می نمایند.

منابع

1. Ankamwar B., Lai T., Huang J., Liu R., Hsiao M., Chen C., Hwu Y. 2010, Biocompatibility of Fe₃O₄ nanoparticles evaluated by in vitro cytotoxicity assays using normal, glia and breast cancer cells. *Nanotechnology*, 21(7):075102.

18. Moradi K.P., Shahbazi-Gahrouei D., Malik Shah Abdul Majid A., Suhaimi J.M., Moradi K.B., Shahbazi-Gahrouei S. 2017. In vitro study of SPIONs-C595 as molecular imaging probe for specific breast cancer (MCF-7) cells detection. *Iranian Biomedical Journal*, 21(6):360-368.
19. Munnier E., Cohen-Jonathan S., Hervé K., Linassier C., Soucé M., Dubois P. 2011. Doxorubicin delivered to MCF-7 cancer cells by superparamagnetic iron oxide nanoparticles: Effects on subcellular distribution and cytotoxicity. *Journal of Nanoparticle Research*, 13(3):959-971.
20. Pankhurst Q.A., Thanh N.T.K., Jones S.K., Dobson J. 2009. Progress in applications of magnetic nanoparticles in biomedicine. *Journal of Physics D: Applied Physics*, 42(22):224001.
21. Shahbazi-Gahrouei D., Moradi K.P., Moradi K.B., Shahbazi-Gahrouei S. 2019. Medical imaging modalities using nanoprobes for cancer diagnosis: A literature review on recent findings. *Journal of Research in Medical Sciences*, 24: 38.
22. Shahbazi-Gahrouei D., Moradi Khaniabadi P., Shahbazi-Gahrouei S., Khorasani A., Mahmoudi F. 2019. A literature review on multimodality molecular imaging nanoprobes for cancer detection. *Polish Journal of Medical Physics and Engineering*, 25(2):57-68.
23. Unsoy G., Gunduz U. 2017. Targeted drug delivery via chitosan-coated magnetic nanoparticles. In: Andronescu E, Grumezescu AM, editors. Nanostructures drug delivery. Amsterdam: Elsevier, Pp:835-864.
24. Veiseh O., Gunn J.W., Zhang M. 2010. Design and fabrication of magnetic nanoparticles for targeted drug delivery and imaging. *Advanced Drug Delivery Reviews*, 62(3):284-304.
11. Fatahian S., Shahbazi-Gahrouei D., Pouladian M., Yousefi M.H., Amiri G.R., Noori A. 2012. Biodistribution and toxicity assessment of radiolabeled and DMSA coated ferrite nanoparticles in mice. *Journal of Radioanalytical and Nuclear Chemistry*, 293(3): 915-921.
12. Gautier J., Allard-Vannier E., Munnier E., Soucé M., Chourpa I. 2013. Recent advances in theranostic nanocarriers of doxorubicin based on iron oxide and gold nanoparticles. *Journal of Controlled Release*, 169(1-2):48-61.
13. Gu X. Zhang Y., Sun H. Song X., Fu C., Dong P. 2015. Mussel-inspired polydopamine coated iron oxide nanoparticles for biomedical application. *Journal of Nanomaterials*, 2015:154592.
14. Javid A., Ahmadian S., Saboury A.A., Kalantar S.M., Rezaei-Zarchi S. 2013. Chitosan-coated superparamagnetic iron oxide nanoparticles for doxorubicin delivery: synthesis and anticancer effect against human ovarian cancer cells. *Chemical Biology and Drug Design*, 82(3):296-306.
15. Liao N., Wu M., Pan F., Lin J., Li Z., Zhang D. 2016. Poly (dopamine) coated superparamagnetic iron oxide nanocluster for noninvasive labeling, tracking, and targeted delivery of adipose tissue-derived stem cells. *Scientific Reports*, 6:18746.
16. Majewski A.P., Schallon A., Jerome V., Freitag R., Muller A.H., Schmalz H. 2012. Dual-responsive magnetic core-shell nanoparticles for nonviral gene delivery and cell separation. *Biomacromolecules*, 13(3): 857-866.
17. Moghimi S.M., Hunter A.C., Murray J.C. 2001. Long-circulating and target-specific nanoparticles: Theory to practice. *Pharmacological Reviews*, 53(2):283-318.

Design, Synthesis, Characterization and Biological Evaluation of Iron Oxide Magnetic Nanoparticles Coated with Chitosan/Alginate Polymer

Elham Rostami^{1*}, Elham Hoveizi²

1- Department of Chemistry, Faculty of Science, Shahid Chamran University of Ahvaz, Ahvaz, Iran

2- Department of Biology, Faculty of Science, Shahid Chamran University of Ahvaz, Ahvaz, Iran

Abstract

In recent years, the use of nanoparticles in diagnosis, drug delivery and treatment has received much attention due to the small size of these particles and the increase in the surface-to-volume ratio. The most important problem when treating cancer with chemotherapy is the lack of access to the central parts of the mass due to its less blood supply. The purpose of this research was to investigate the toxicity of iron oxide nanoparticles coated with chitosan/alginate biopolymer on melanoma cancer cells of Hep G2 cells. In this research, magnetic iron nanoparticles were coated with two biopolymers, chitosan and alginate. The size and morphology of the surface of these nanoparticles were checked by size measuring device and scanning electron microscope, also the binding of functional groups of chitosan and alginate to magnetic iron nanoparticles was checked by infrared spectrometer. It was treated using magnetic iron nanoparticles and modified nanoparticles for 24 hours and the IC50 concentration of the compounds was estimated. The toxic properties of these nanoparticles were evaluated by MTT test and acridine orange/ethidium bromide staining. Examining the photos of the scanning electron microscope and the size measuring device showed a size of 50 nm for the modified iron nanoparticles. The shape of these nanoparticles was observed to be completely round and spherical. Biological investigations of nanoparticles definitely confirmed the effective coating of nanoparticles by chitosan and alginate biopolymers. According to the findings, magnetic iron nanoparticles had higher toxic effects depending on the concentration and their IC50 concentration was about 134 $\mu\text{M}/\text{ml}$, while the coated nanoparticles had significantly lower toxic effects and at concentrations below 25 $\mu\text{M}/\text{ml}$, they had no significant toxicity on Hep G2 cells.

Keywords: Magnetic Nanoparticles, Iron Oxide, Biopolymer, Chitosan, Alginate.