

Effect of Deacetyl chitin on VEGF Gene Expression in Metastatic Breast Cancer Model

Neda Soleimani¹,
Baharak Farhangi²,
Seyyed Masoud Hosseini³

¹ Assistant Professor, Department of Microbiology, Faculty of Biological Sciences and Technology, Shahid Beheshti University, Tehran, Iran

² MSc in Molecular Genetics, Faculty of Biological Sciences, Tarbiat Modares University, Tehran, Iran

³ Professor, Department of Microbiology, Faculty of Biological Sciences and Technology, Shahid Beheshti University, Tehran, Iran

(Received February 11, 2017 Accepted May 29, 2017)

Abstract

Background and purpose: Breast cancer is one of the leading causes of death in women around the world. Conventional treatments use cytotoxic drugs which have high levels of side effects. Today, researchers are more interested in developing novel drugs that have lower side effects and maximum efficiency. Deacetylchitin is a biodegradable and biocompatible polymer. The goal of this research was to evaluate the effect of Deacetylchitin on VEGF gene expression in metastatic breast cancer model.

Materials and methods: In this study, Deacetyl chitin nanoparticle was synthesized. The size and zeta potential of nanoparticle was determined. Mouse models of breast cancer were treated by Deacetyl chitin. Expression of VEGF genes was evaluated using real time PCR.

Results: Deacetyl chitin nanoparticle size was 210 nm. Statistical analysis showed that Deacetyl chitin reduced the expression of VEGF gene ($P < 0.05$) compared with that in the control group.

Conclusion: Deacetyl chitin reduced the expression of metastatic genes on mouse models of breast cancer, therefore, it could be suggested as a new tool for future therapeutic strategies aimed in cancer therapy.

Keywords: Deacetyl chitin, breast cancer, metastasis, VEGF gene

J Mazandaran Univ Med Sci 2017; 27 (152): 1- 11 (Persian).

ارزیابی اثر نانوذرات داستیل کیتین بر میزان بیان ژن VEGF در مدل متاستاتیک سرطان سینه

ندا سلیمانی¹
بهارک فرهنگي²
سید مسعود حسینی³

چکیده

سابقه و هدف: سرطان سینه از علل عمده مرگ و میر زنان در سراسر جهان می باشد. درمان های دارویی متعارف با استفاده از داروهای سیتوتوکسیک دارای سطح بالایی از عوارض جانبی برای بیمار است. امروزه محققین به دنبال درمان جایگزین با اثرات جانبی کم و حداکثر بهره وری می باشند. داستیل کیتین پلیمر کربوهیدراتی است که به عنوان یک ترکیب زیست تخریب پذیر و زیست سازگار مطرح می باشد. هدف از این مطالعه، بررسی ارزیابی اثر نانوذرات داستیل کیتین بر میزان بیان ژن VEGF در مدل متاستاتیک سرطان سینه می باشد.

مواد و روش ها: نانوذرات داستیل کیتین سنتز شد. سایز و بار و مورفولوژی آن تعیین گردید. مدل موش های توموری سرطان سینه با داستیل کیتین تیمار شدند. بیان ژن VEGF با روش real time PCR مورد ارزیابی قرار گرفت. **یافته ها:** اندازه داستیل کیتین به طور میانگین 210 نانومتر تعیین شد. آنالیز آماری با ($P < 0.05$) نشان داد که داستیل کیتین موجب کاهش بیان ژن VEGF در مقایسه با گروه کنترل می شود.

استنتاج: داستیل کیتین بر بیان ژن های متاستاتیک در مدل موش های توموری سرطان سینه در مطالعات حیوانی اثر کاهشی دارد. این ترکیب ممکن است به عنوان یک ابزار جدید برای راهکارهای درمانی برای درمان سرطان در آینده مطرح باشد.

واژه های کلیدی: داستیل کیتین، سرطان سینه، متاستاز، ژن VEGF.

مقدمه

مواجه می کند. در روند متاستاز سلول های سرطانی به بافت مجاور، ابتدا این سلول ها به داخل بافت پایه (Basement membrane) نفوذ کرده و سد ماتریکس خارج سلولی (Extracellular matrix) را از بین می برند. در این مرحله آنزیم های پروتئاز دارای نقش بسیار مهمی بوده که با هضم ماتریکس خارج سلولی و ترکیبات آن، باعث تسهیل تهاجم سلول های سرطانی به بافت های دیگر می شوند (2). تاکنون به خوبی روشن شده

سرطان پستان، شایع ترین بدخیمی در بین زنان است که آمار قابل توجهی را در این جنس به خود اختصاص می دهد. علی رغم پیشرفت های چشمگیر در تشخیص و درمان سرطان پستان، مرگ و میر در نتیجه متاستاز سرطان پستان در زنان مبتلا، با وجود انجام جراحی و درمان های لازم، به عنوان معضل پزشکی هم چنان باقی مانده است (1). امروزه پیشرفت سرطان بقاء بیمار را به خطر می اندازد و استراتژی های درمانی را با شکست

Email: N_soleimani@sbu.ac.ir

مؤلف مسئول: ندا سلیمانی - تهران، دانشکده علوم و فناوری زیستی، دانشگاه شهید بهشتی، تهران، ایران

1. استادیار، گروه میکروبیولوژی، دانشکده علوم و فناوری زیستی، دانشگاه شهید بهشتی، تهران، ایران

2. کارشناسی ارشد، ژنتیک مولکولی، دانشکده علوم زیستی، دانشگاه تربیت مدرس، تهران، ایران

3. استاد، گروه میکروبیولوژی، دانشکده علوم و فناوری زیستی، دانشگاه شهید بهشتی، تهران، ایران

تاریخ دریافت: 1395/11/23 تاریخ ارجاع جهت اصلاحات: 1395/11/25 تاریخ تصویب: 1396/3/8

(2013) از درمان ترکیبی فوتودینامیک و الکتروشیمی درمانی همراه با نانوذرات داستیل کیتین به عنوان حامل برای درمان ملانوما استفاده نمودند (9). برونچو و همکاران (2014) از نانوذرات داستیل کیتین -آلژینات به عنوان حامل دارو جهت درمان سرطان استفاده کردند (10). در دهه‌ی اخیر شاهد ظهور امیدبخش فناوری نانو و بیوتکنولوژی در سیستم‌های درمانی سرطان همچون انتقال دارو با خواص ضد توموری و فعال‌سازی سیستم ایمنی جهت درمان و پیشگیری هستیم. فناوری نانو با ابزارهای چند عملکردی و خواص گوناگون در مقیاس نانو و امکان دست‌ورزی در جهت هدف‌گیری اختصاصی سلول‌های سرطانی در راستای درمان مطرح می‌باشد. هدف از این مطالعه، ارزیابی اثر نانوذرات داستیل کیتین بر میزان بیان ژن VEGF در مدل متاستاتیک سرطان سینه می‌باشد.

مواد و روش‌ها

تهیه نانوذرات پلیمری داستیل کیتین به روش ionic gelation

به منظور بررسی اثر داستیل کیتین با وزن مولکولی پایین (low molecular weight) تهیه شده از شرکت سیگما استفاده شد. در ابتدا این ترکیب دپلیمریزه گردید. روش مورد استفاده، روش Huang و همکاران بود که از نیتريت سدیم برای این منظور استفاده شد (1). ابتدا 2 گرم داستیل کیتین با وزن مولکولی 400 kDa، در 100 میلی لیتر محلول اسید استیک 6 درصد حل شد. برای به دست آوردن داستیل کیتین دپلیمریزه با وزن مولکولی پایین، مقدار 7 mg/ml سدیم نیتريت در 10 میلی لیتر آب دیونیزه تهیه شد و به محلول فوق اضافه شد. این محلول برای یک ساعت در دمای اتاق به هم زده شد سپس با اضافه کردن سود 4 مولار تا رسیدن به pH=9 داستیل کیتین رسوب داده شد. رسوب حاصله بر روی قیف بوختر فیلتر شد و سه بار با استون خالص شستشو داده شد. توده‌ی خشک شده در حداقل اسید

است که سلول‌های توموری نسبت به سلول‌های سالم میزان پروتئاز بیش‌تری تولید می‌کنند و ارتباط مثبت بین میزان تهاجم سلول‌ها و سطح پروتئاز آن‌ها هم در مدل‌های تومور آزمایشگاهی و هم در تومورهای بالینی انسانی ثابت شده است (2، 5). ژن VEGF با موقعیت سیتوژنتیکی p21.16 در ژنوم انسانی، دارای 8 اگزون نقش مهمی را در گسترش تومور به خود اختصاص داده است. اگزون 1 این ژن، مسئول سیگنال بخش ترشحي پروتئین بوده و ناحیه کدکننده اصلی، در اگزون 2-8 قرار دارد. محصول این ژن پروتئین VEGF بوده که یک فاکتور رشد اندوتلیال عروقی می‌باشد. این پروتئین توسط سلول‌های محرک رگ‌زایی تولید می‌شود. این پروتئین بخشی از سیستمی می‌باشد که در زمانی که گردش خون کافی نباشد اکسیژن را در بافت‌ها بازیابی می‌کند (6). سرطان‌هایی که قادر به بیان ژن VEGF هستند، توانایی رشد داشته و متاستاز می‌یابند (7). چنان‌چه ترکیبی بتواند سبب کاهش تولید پروتئین‌های دخیل در متاستاز و مهار تهاجم سلول‌های سرطانی به بافت مجاور شود، می‌تواند به عنوان راه‌گشایی برای جلوگیری از پیشرفت این بیماری صعب‌العلاج مطرح باشد. داستیل کیتین، یک آمینو پلی‌ساکارید خطی ترکیبی از واحدهای D-گلوکز آمین و N-استیل-D-گلوکز آمین (4→1) می‌باشد. این پلی‌ساکارید کاتیونی به دلیل در دسترس بودن، چسبندگی بی‌نظیر، خواص دارویی مناسب و دیگر خواص سودمند بیولوژیکی، مورد توجه گسترده قرار گرفته است (8). خواص فیزیکوشیمیایی و بیولوژیکی داستیل کیتین به شدت توسط وزن مولکولی و درجه داستیلاسیون، تحت تاثیر قرار می‌گیرد. اصلاح شیمیایی داستیل کیتین آب دوستی آنها را آشکار می‌کند که خصوصیت مهمی برای تشکیل نانوذرات خود تجمع است و به‌طور ذاتی برای کاربردهای دارو رسانی مناسب است. یافته‌های متعددی در این زمینه وجود دارد که هر یک اهمیت و نقش این پلیمر را واضح‌تر می‌نماید. فریرا و همکارانش

استیک 0/1 مولار 40 میلی لیتر حل شد و محلول دو بار و هر بار به مدت 90 دقیقه و به مدت یک شب تا صبح در حجم یک لیتر آب دیونیزه دیالیز شد. سپس محلول دیالیز شده فریز شد و تحت شرایط خلا در دمای 30- درجه ی سانتیگراد و فشار 0/01 میلی بار لیوفلیزه شد (19). نانوذرات داستیل کیتین به روش ژل شدن یونی، تهیه شدند. در این روش از Tripolyphosphate (TPP) به عنوان اتصال دهنده متقاطع استفاده گردید. به طور جداگانه محلول مائی TPP با غلظت های 0/4، 0/2، 0/8، 1، 1/2 و 1/4 میلی گرم بر میلی لیتر تهیه شد. TPP در محیط مائی دارای پنج گروه اکسیژن با بار منفی است. پس از انجام آزمایشات مکرر، غلظت و حجم بهینه از TPP و داستیل کیتین جهت شکل گیری نانوذرات به دست آمد TPP. به محلول داستیل کیتین اضافه شد. به محض افزودن محلول TPP به محلول داستیل کیتین در اسید استیک، گروه های دارای بار منفی با گروه های آمین موجود در داستیل کیتین که دارای بار مثبت هستند واکنش الکترواستاتیک ایجاد می کنند که منجر به ژل شدن و رسوب داستیل کیتین در محیط واکنش می شوند. نمونه های حاصله از نظر ظاهری در سه وضعیت محلول شفاف، سوسپانسیون با کدورت شیری رنگ و نمونه های توده ای شده، مشاهده شد. نمونه های کدر به عنوان نانوذره تلقی شدند. به منظور تعیین خصوصیت نانوذرات، از نمونه های تازه تهیه شده استفاده شد (19).

تعیین ساینز و بار الکتریکی نانوذرات

تعیین ساینز و بار الکتریکی نانوذرات (Dynamic light scattering) DLS دستگاهی است که با استفاده از تابش نور مرئی با طول موج 633 نانومتر به نمونه سوسپانسیون، می تواند برخی از خواص آن را از قبیل وزن مولکولی و توزیع اندازه ذرات در ابعاد نانو اندازه گیری کند. به منظور تعیین بار الکتریکی، پراکندگی و یکنواختی نانو ذرات داستیل کیتین از دستگاه ZETA SIZER (Malvern) استفاده شد (11).

میکروسکوپ الکترونی SEM

میکروسکوپ الکترونی روبشی که به آن Scanning Electron Microscope یا به اختصار SEM گویند. مبنای عملکرد این میکروسکوپ، برهم کنش پرتوی الکترونی با ماده است. پرتوهای ساطع شده از این برهم کنش می تواند جهت بررسی ها مورد استفاده قرار گیرد. به منظور تعیین شکل، اندازه، از میکروسکوپ الکترونی استفاده شد (19).

مدل موش حیوانی و شرایط نگهداری موش توموری

از موش های 6-7 هفته ای ماده خالص نژاد بالبی با وزن 19-90/23 گرم (انستیتو پاستور، ایران) استفاده شد. موش ها در دمای 24 درجه سانتیگراد، نور (12 ساعت روشنایی، 12 ساعت تاریکی) و رطوبت مناسب با آب و غذای کافی نگهداری شدند. آنها در 2 گروه 6 تایی تست و کنترل دسته بندی شدند (12).

القاء سرطان پستان

رده موشی متاستاتیک سرطانی سینه 1t4 از انستیتو پاستور ایران تهیه گردید. محل تزریق با پنبه و الکل ضد عفونی شد. در روز صفر، تزریق سلول سرطانی به تعداد 7,105، از رده موشی متاستاتیک سرطانی سینه 1t4 به صورت زیر جلدی به تمام موش ها انجام گرفت (21). محل تزریق مجاور پایین ترین غده پستانی سمت چپ در نظر گرفته شد. از روز پانزدهم تزریق (نمایان شدن تومور) به مدت دو هفته به فواصل زمانی مشخص داستیل کیتین با غلظت 50 میکروگرم در میلی لیتر به صورت داخل صفاقی به موش ها تزریق شد. به عنوان گروه 6 کنترل از موش های توموری بدون درمان، با شرایط مشابه استفاده گردید (22).

بررسی تغییرات بیان ژن با استفاده از تکنیک Real

Time PCR

استخراج RNA

ابتدا بافت توموری در هاون استریل در حضور ازت مایع کاملاً خرد شد. یک میلی لیتر محلول ترایزول به ازای هر قطعه تومور افزوده شد و به آرامی چندین بار پیپتاژ شد تا سلول‌ها در ترایزول حل شوند. به محلول یکنواخت حاوی سلول‌ها و ترایزول، 200 میکرولیتر کلروفرم (به ازای یک میلی لیتر ترایزول) افزوده شد و تیوب به مدت 15 ثانیه ورتکس شد. تیوب به مدت پنج دقیقه در دمای اتاق قرار داده شد. سپس به مدت 15 دقیقه تیوب در دمای 4 درجه سانتیگراد با دور 12000g سانتریفیوژ شد. پس از سانتریفیوژ 3 فاز تشکیل شد. فاز روئی حاوی RNA و در زیر، DNA، پروتئین و اجزای سلول و ترایزول قرار داشت. فاز رویی به آرامی جدا و به تیوب‌های فاقد RNase منتقل شد. به محلول به دست آمده از مرحله قبل به مقدار هم حجم ایزوپروپانول افزوده شد. مخلوط فوق 30 دقیقه در دمای 20- درجه سانتیگراد قرار داده شد. به مدت 15 دقیقه تیوب در دمای 4 درجه سانتیگراد با دور 1200g سانتریفیوژ شد. مایع روئی جدا و به رسوب داخل تیوب، یک میلی لیتر اتانول 75 درصد افزوده شد. مایع رویی خارج و تیوب در دمای محیط قرار داده شد تا اتانول موجود در رسوب تبخیر شود. سپس غلظت و خلوص RNA توسط دستگاه اسپکتروفتومتر اندازه گیری شد (20).

بررسی کمی و کیفی RNA استخراج شده

پس از استخراج RNA، کمیت و کیفیت آن با روش های UV اسپکتروفتومتری با استفاده از جذب نوری در طول موج‌های 260 و 280 نانومتر و الکتروفورز ژل آگارز جهت حضور باندهای RNA ریبوزومی S18 و S28 نشان دهنده‌ی سالم و دست نخورده بودن RNA بررسی شد.

سنتز cDNA از RNA های استخراج شده

سنتز cDNA که به وسیله آنزیم نسخه بردار معکوس انجام شد. برای سنتز cDNA از کیت (Takara PrimeScript™ RT reagent Bio) استفاده شد. کلیه مراحل با وسایل و محلول‌های عاری از RNase انجام شد. هم چنین به منظور ساخت cDNA هایی با غلظت یکسان، در مورد هر نمونه با توجه به غلظت RNA حجمی را برداشته که در آن به میزان 1000 نانوگرم RNA موجود بود و با آب و Master Mix حجم نهایی به 10 ml رسید.

جدول شماره 1: تهیه Master Mix برای یک واکنش سنتز

Reagent	Amount	Final concentration
5X PrimeScript™ Buffer	2 µl	1X
PrimeScript™ RT Enzyme Mix I	0.5 µl	-
Oligo dT Primer (50 µ M)	0.5 µl	25 pmol
Random 6 mers (100 µ M)	0.5 µl	50 pmol
total RNA	500 ng	-
RNase Free dH2O	Variable	-
Total	10 µl	-

طراحی پرایمرها

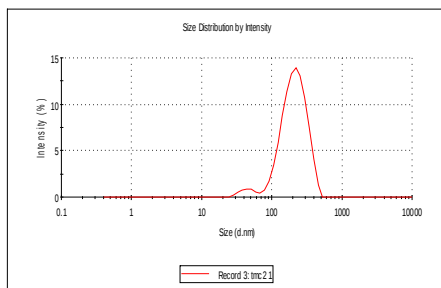
به منظور تکثیر هر قطعه ژنی، یک جفت پرایمر اختصاصی برای هر ژن انتخاب شد که شامل پرایمر رفت و برگشت بود. طراحی پرایمرها توسط نرم افزارهای Oligo، ID، Primer و Perl صورت گرفت.

جدول شماره 2: توالی و طول قطعه حاصل از پرایمرهای

نام ژن	ترادف (5' به 3')	طول محصول PCR
VEGFA	F 5'AGGCTGCTGTAACGATGAAG3' R 5'GTGCTGGCTTTGGTGAGG3'	197
GAPDH	F5'CCCACTCCTCCACCTTTGAC3'	270
R5'CATACCAGGAATGAGCTTGACAA3'		

واکنش Real-time PCR

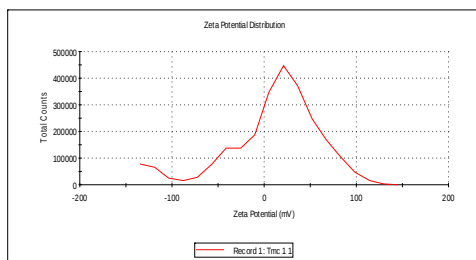
از روش مبتنی بر استفاده از رنگ فلورسینس SYBR GreenI در تحقیق حاضر استفاده شد. انجام واکنش PCRreal-time در دستگاه Applied 7500



شکل شماره 1: سایز نانوذرات داستیل کیتین با دستگاه DLS بر اساس نانومتر

بار الکتریکی:

بار الکتریکی، پراکندگی و یکنواختی نانو ذرات داستیل کیتین توسط دستگاه ZETA SIZER (Malvern) تعیین شد. شکل 2 بار الکتریکی نانوذرات داستیل کیتین در pH برابر 6 را نشان می‌دهد که بار الکتریکی نانوذرات داستیل کیتین بطور میانگین با سه تکرار +11 میلی ولت تعیین شد. داده‌های دستگاه DLS نشان داد که در بین نمونه‌ها هومولوژی وجود دارد.



شکل شماره 2: بار الکتریکی نانوذرات داستیل کیتین با دستگاه ZETA SIZER بر اساس میلی ولت

میکروسکوپ الکترونی: SEM

برهم کنش پرتوی الکترونی با ماده سبب نمایان شدن شکل ظاهری نانوذرات می‌شود. پرتوهای ساطع شده از این برهم کنش جهت بررسی‌ها مورد استفاده قرار گرفت. شکل 3 تصویر نانوذرات متیل داستیل کیتین با میکروسکوپ SEM را نشان می‌دهد.

Biosystems صورت گرفت. در این تحقیق از 5 x HOT FIREPol® EvaGreen® HRM Mix (ROX) ساخت شرکت Solis BioDyne استفاده شد.

جدول شماره 3: برنامه Real-time PCR

PCR مراحل	درجه حرارت	مدت زمان	تعداد سیکل
Pre denaturation	95	15 دقیقه	1
Denaturation	95	تایه 5	40
Annealing	63		
Extention	72	تایه 34	

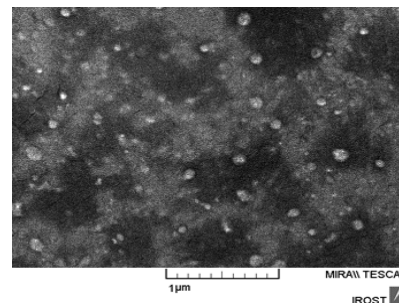
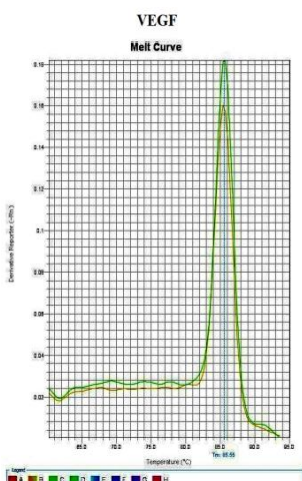
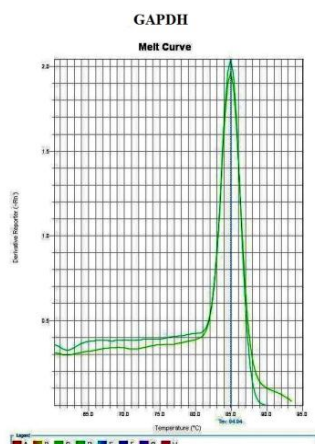
آنالیز آماری:

این مطالعه یک مطالعه ار نوع مداخله‌ای (interventional) می‌باشد. داده‌ها به صورت انحراف معیار ± میانگین گزارش شد و آنالیز آماری داده‌های آزمون با استفاده از آزمون واریانس یک طرفه (ANOVA) و به دنبال آن آزمون توکی (Tukey) بررسی گردید. نتایج با نرم افزار SPSS و Prism6 بررسی و $P \leq 0/001$ به صورت معنی دار تفسیر گردید.

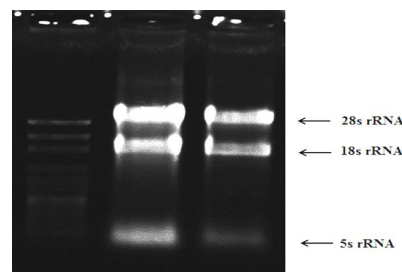
یافته ها

سایز نانوذرات:

سایز نانوذرات، پراکندگی و یکنواختی نانو ذرات داستیل کیتین، توسط دستگاه DLS (Malvern) تعیین شد. شکل 1 سایز نانوذرات داستیل کیتین در pH برابر 6 را نشان می‌دهد که سایز نانوذرات داستیل کیتین بطور میانگین با سه تکرار 210 نانومتر تعیین شد. داده‌های دستگاه DLS در مورد این نمونه نشان داد که بیش از 95 درصد از نمونه‌های مورد آزمایش در محدوده سایزی 210 نانومتر و پیک بزرگتر قرار دارند و حدود 5 درصد از بقیه در محدوده 20 تا 70 نانومتر و بطور میانگین 45 نانومتر است.



شکل شماره 3: تصویر نانوذرات متیل داسیتیل کیتین با میکروسکوپ SEM

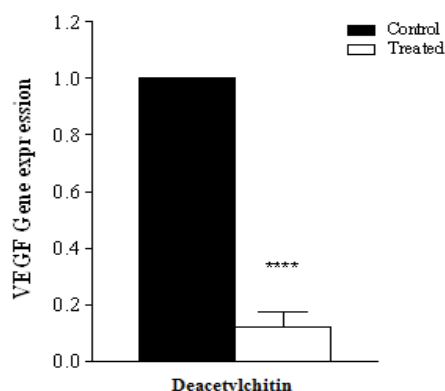


شکل شماره 4: بررسی کیفیت RNA تام خالص شده بر روی ژل آگارز 1 درصد.

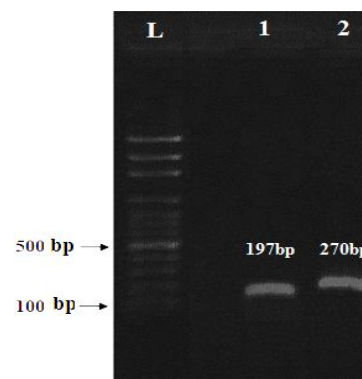
شکل شماره 5: منحنی ذوب قطعات تکثیر شده توسط Real-Time

PCR

RNA استخراج و بررسی کیفیت RNA تام خالص شده بر روی ژل آگارز 1 درصد صورت گرفت که در شکل 4 قابل مشاهده می‌باشد. مطالعه بیان ژن‌ها انجام شد (شکل 5). محصولات واکنش روی ژل 1/5 درصد مورد بررسی قرار گرفتند؛ عدم حضور باند اضافی و صحت اندازه باند تکثیر شده مربوط به هر ژن که با اندازه ژن مطابقت داشت، نشان‌دهنده اختصاصی بودن تکثیر پرایمرها می‌باشد (شکل 6).



نمودار شماره 1: بررسی میزان بیان ژن VEGF در موش های توموری در حالت تیمار نانوذرات داستیل کیتین.



شکل شماره 6: الکتروفورز روی ژل آگارز محصولات Real-Time PCR. تک باند بودن محصول PCR و صحت اندازه قطعه تکثیر شده تایید گردید. L. مارکر 100 bp، ستون 1: ژن VEGF، ستون 2: ژن GAPDH.

بحث

فاکتور رشد اندوتلیال عروقی (VEGF) (Vascular endothelial growth factor) مهم در رگ‌زایی تومور است. سلول‌های تومور در مقایسه با سلول‌های عادی بدن در معرض تنش اکسیداتیو بالاتری هستند. مطالعات انجام شده نشان داده است که نحوه بیان VEGF به مقدار بالایی به میزان پتانسیل اکسایش - کاهش (ORP) بین سلولی وابسته است. موسوی و همکاران در سال 1392 اثرات عصاره زعفران را بر بیان ژن VEGF-A در شرایط آزمایشگاهی بر روی رده سلولی مورد مطالعه قرار دادند. نتایج بررسی‌های آنان کاهش معنادار در میزان بیان ژن VEGF-A تیمار شده با غلظت‌های 100، 200، 400 و 800 میکروگرم بر میلی‌لیتر عصاره زعفران را نسبت به سلول‌های گروه کنترل نشان داد به نحوی که بیش‌ترین تغییرات کاهشی بیان ژن مربوط به بیش‌ترین غلظت عصاره زعفران بود (13). فرانسسکو و همکاران در سال 2013 با مطالعه مسیر سیگنالینگ HIF-1 α /GPER رگ‌زایی و هیپوکسی وابسته به آنژیوژنز را در ارتباط با ژن VEGF مورد بررسی قرار دادند (14). تسویبی در سال 2014 یک جز از گیاه زنجبیل را بر روی بیان ژن VEGF مورد ارزیابی قرار داد. نتایج آنان حاکی از آن بود که این بخش از گیاه، سبب کاهش بیان ژن VEGF در

پس از تیمار موش‌های توموری با گروه درمانی مورد مطالعه، تغییرات بیان ژن VEGF با استفاده از تکنیک Real Time-PCR بررسی گردید. از ژن GAPDH به عنوان کنترل داخلی استفاده شد. در نمودار 1 میزان بیان ژن VEGF در موش‌های توموری در حالت تیمار نانوذرات داستیل کیتین نشان داده شده است. برای رشد و تکثیر سلول‌های سرطانی، اولین مرحله رگ‌زایی است. VEGF¹ فاکتور رشد اندوتلیال عروقی است. نتایج آزمون Real time PCR کاهش بیان ژن VEGF را در اثر تیمار موش توموری با نانوذرات دی‌استیل کیتین، در مقایسه با گروه کنترل نشان می‌دهد. آنالیز آماری ($p < 0.001$) کاهش بیان ژن VEGF در گروه تست را معنادار نشان داد.

¹ vascular endothelial growth factor

کیتوزان اثرات ضد سرطانی و القا کنندگی آپوپتوز بر سلول‌های سرطانی دستگاه گوارش دارد (25).

با توجه به مطالعات موجود هیچ مطالعه‌ای در مورد اثرات نانوذرات داستیل کیتین بر بیان ژن VEGF در مدل حیوانی جهت درمان سرطان انجام نشده و این مطالعه برای اولین بار در دنیا صورت گرفته است. با توجه به منابع موجود، داستیل کیتین موجب القای مرگ سلولی شده و با پدیده آپوپتوزیز سبب مرگ سلول‌های سرطانی می‌شود. این ترکیب موجب کاهش بیان ژن‌هایی می‌گردد که در آنژیوژنز دخالت دارند و از گسترش این سلول‌ها در سراسر بدن جلوگیری می‌کند. این ترکیب با پتانسیل کاهش بیان ژن VEGF که بیومارکر ویژه آنژیوژنز می‌باشد می‌تواند به همراه یک داروی ضد سرطان در حذف سلول‌های سرطانی موثر واقع شود. با توجه به خواص موجود، این نانوذرات می‌توانند ابزار مناسب و موثری جهت کاربردهای ایمنی درمانی برای درمان سرطان در آینده باشند (18، 19). این مطالعه گشایشی برای ایده مذکور جهت درمان سرطان با استفاده از خاصیت ضد رگ‌زایی و ایمنومودولاتوری می‌باشد.

سپاسگزاری

نویسندگان این مقاله، از همکاری بی دریغ آزمایشگاه‌های دانشگاه شهید بهشتی و دانشگاه تربیت مدرس کمال تشکر را دارد.

References

1. Uria JA, Stahle- Bachdahi M, Seiki M, Fueyo A, Lopez-otin C. Regulation of collagenase- 3 Expression in human breast carcinoma is mediated by stromal epithelial cell intractions. Cancer Research 1997; 57(21): 4882-4888.
2. Martinella-Catusse C, Polette M, Noel A, Gilles C, Dehan P, Munaut C, et al.

سلول‌های سرطانی معده AGS می‌شود (15). در این مطالعه داستیل کیتین موجب کاهش بیان ژن VEGF در مقایسه با گروه کنترل در مدل حیوانی سرطان سینه شد. تاکنون هیچ پژوهشی در مورد اثرات نانوذرات داستیل کیتین بر بیان ژن VEGF در مدل حیوانی جهت درمان سرطان مشاهده نشده و نتایج مطالعه حاضر نشان می‌دهد که این نانوذرات در مقایسه با گروه کنترل موجب کاهش بیان ژن VEGF در مدل موشی شده و گویای این مطلب است که نانوذرات داستیل کیتین می‌توانند به عنوان یک فاکتور موثر موجب جلوگیری از متاستاز سلول‌های سرطانی در مدل متاستاتیک سلول‌های سرطانی سینه در موش گردد. یافته‌های دیگر اثرات سیتوتوکسیک داستیل کیتین را بر سلول‌های سرطانی مثانه نشان داد هر چند دوز بکار رفته برای LD50 کم‌تر بود (16). در مطالعه دیگر اثر توکسیسیتی داستیل کیتین را در غلظت 50 میکروگرم در میلی‌لیتر بر روی سلول‌های معده این موضوع را تایید کرد (17). Potdar. و همکاران در سال 2016 نشان دادند که نانوذرات کیتوزان می‌توانند مانع از رخداد متاستاز در سلول‌های سرطانی مری شوند (23). Solomon و همکاران در سال 2013 در طی یک بررسی نشان دادند که اثرات مهار دارو به همراه نانوذرات کیتوزان بر سلول‌های سرطانی در مقایسه با زمانی که دارو به تنهایی به کار می‌رود بیش‌تر است (24). در سال 2014 نتایج تحقیق Wimarhane و همکاران نشان داد که

- Down-regulation of MT1-MMP expression by the alpha 3 chain of type IV collagen inhibits bronchial tumor cell line invasion. Lab Invest. 2001;81(2):167-175.
3. Gruss C, Herlyn M. Role of cadherins and matrixins in melanoma. Curr Opin Oncol. 2001;13(2):117-123.

4. Blasi F, Carmeliet P. uPAR: a versatile signalling orchestrator. *Nat Rev Mol Cell Biol.* 2002; 3(12): 932-943.
5. Diamandis EP, Yousef GM. Human tissue kallikreins: a family of new cancer biomarkers. *Clin Chem.* 2002; 48(8): 1198-1205.
6. Hendrix MJC, Seftor EA, Seftor R. Vasculogenic mimicry: angiogenesis in disguise. *New Frontiers in Angiogenesis.* Dorecht: Springer, 2006 . 97-109.
7. Breier G. Vasculogenesis. In: Unsicker K, Kriegstein K. *Cell signaling and growth factors in development.* Weinheim: Wiley & Wang, 2006. 909-17.
8. Jarmila V, Vavříková E. Chitosan derivatives with antimicrobial, antitumour and antioxidant activities-a review. *Curr Pharm Des.* 2011;17(32):3596-3607.
9. Ferreira DM, Saga YY, Aluicio-Sarduy E, Tedesco AC. Chitosan nanoparticles for melanoma cancer treatment by Photodynamic Therapy and electrochemotherapy using aminolevulinic acid derivatives. *Curr Med Chem.* 2013; 20(14):1904-1911.
10. Bhunchu S, Rojsitthisak P. Biopolymeric alginate-chitosan nanoparticles as drug delivery carriers for cancer therapy. *Pharmazie.* 2014; 69(8):563-570.
11. Soleimani N, Mobarez AM, Olia MSJ, Atyabi F. Synthesis, Characterization and Effect of the Antibacterial Activity of Chitosan Nanoparticles on Vancomycin-Resistant Enterococcus and Other Gram Negative or Gram Positive Bacteria. *Int J Pure Appl Sci Technol.* 2015; 26 (1): 14-23.
12. Mirpour Sh, Piroozmand S, Soleimani N, Faharani N J, Ghomi H, Eskandari HF, et al. Utilizing the micron sized non-thermal atmospheric pressure plasma inside the animal body for the tumor treatment application. *Sci Rep.* 2016; 6 (29048): 1-10.
13. Mousavi M, Javad Baharara, Khadijeh Shahrokhbadi, Saeedeh Balanejad. Effect of saffron extract on vegf-a expression in mcf7 cell line. *Journal of kermanshah university of Medical Sciences.* 2014; 17 (12): 739-846.(persian).
14. De Francesco EM, Lappano R, Santolla MF, Marsico S, Caruso A, Maggiolini M. HIF-1 α /GPER signaling mediates the expression of VEGF induced by hypoxia in breast cancer associated fibroblasts (CAFs). *Breast Cancer Res.* 2013; 15(4): R64.
15. Tsuboi K1, Matsuo Y, Shamoto T, Shibata T, Koide S, Morimoto M, et al. Zerumbone inhibits tumor angiogenesis via NF- κ B in gastric cancer. *Oncol Rep.* 2014; 31(1):57-64.
16. Hasegawa M, Yagi K, Iwakawa S, Hirai M. Chitosan Induces Apoptosis via Caspase-3 Activation in Bladder Tumor Cells. *Jpn J Cancer Res.* 2001; 92(4): 459– 466.
17. Qi Li, Xu Zi, Li Y, Jiang Xi, Han Xi. In vitro effects of chitosan nanoparticles on proliferation of human gastric carcinoma cell line MGC803 cells. *World J Gastroenterol.* 2005; 11(33):5136-5141.
18. Satin B, Del Giudice G, Della Bianca V, Dusi S, Laudanna C, Tonello F, et al. The neutrophil- activating protein

- (HP-NAP) of *Helicobacter pylori* is a protective antigen and a major virulence factor. *J Exp Med*. 2000; 191(9): 1467–1476.
19. Soleimani N, Mohabati-Mobarez A, Atyabi F, Hasan-Saraf Z, Haghighi MA. Preparation of chitosan nanoparticles carrying recombinant *Helicobacter pylori* neutrophil-activating protein. *J Mazandaran Univ Med Sci*. 2014. 23 (2): 134-44.(persian).
 20. Yousefpour P, Atyabi F, Dinarvand R, Vasheghani-Farahani E. Preparation and comparison of chitosan nanoparticles with different degrees of glutathione thiolation. *Daru*. 2011; 19(5): 367-75.
 21. Soleimani N, Farhangi B, ashraf Mohabati mobarez, Fatemeh Etyabi. VEGF and MMP-9 Gene Expression Caused by Treatment with *Helicobacter Pylori* Neutrophil-activating Recombinant Protein in a Breast Cancer Model. *J Babol Univ Med Sci*. 2015: 17 (3), 13-19 (persian).
 22. Van Slambrouck S, Daniels AL, Hooten CJ, Brock SL, Jenkins AR, Ogasawara MA, et al. Effects of crude aqueous medicinal plant extracts on growth and invasion of breast cancer cells. *Oncol Rep*. 2007; 17(6):1487-1492.
 23. Soleimani N, Tavakoli-Yaraki M, Farhangi B. Preparation and Evaluation indirect anticancer activity of D-glucosamine Nanoparticles on Metastatic cancer Model in vivo. *Nanomed Res J*. 2016: 1 (1), 53-58.
 24. Potdar PD, Shetti AU. Evaluation of antimetastatic effect of chitosan nanoparticles on esophageal cancer associated fibroblasts. *J Cancer Metasta Treat*. 2016; 2:259-267.
 25. Solomon W Leung, Wenjuan Guo, Tae Hwan Park, James CK Lai. Effect of Chitosan and Nanoparticles on Cancer Cells Treated with Therapeutic Drugs: Comparison of Cell Survival, advance in nano biomechanics robot and energy research, 2013, the world congress.
 26. Wimardhani YS, Suniarti DF, Freisleben HJ, Wanandi SI, Siregar, NC, Ikeda MA. Chitosan exerts anticancer activity through induction of apoptosis and cell cycle arrest in oral cancer cells. *J Oral Sci*. 2014; 56(2): 119-126.