

الله
البر الرحيم
بسم



تاییدیه اعضای هیات داوران حاضر در جلسه دفاع از
پایان نامه کارشناسی ارشد

خانم عطیه غمناک رشته بیوتکنولوژی پزشکی پایان نامه کارشناسی ارشد خود را با عنوان
« بررسی بیان miR-21 در سلولهای بنیادی سرطان سینه در انسان » در تاریخ ۱۳۹۱/۴/۱۰ ارائه
کردند.

بدینوسیله اعضای هیات داوران نسخه نهایی این پایان نامه را از نظر فرم و محتوا تایید کرده و پذیرش آنرا برای
تکمیل درجه کارشناسی ارشد پیشنهاد می کنند.

نام و نام خانوادگی و امضاء اعضای هیأت داوران:

دکتر مهدی فروزنده مقدم (استاد راهنما)

دکتر شیرین شهبازی (استاد ناظر)

دکتر مجید صادقی زاده (استاد ناظر)

دکتر محمد جواد رسایی (استاد ناظر و نماینده تحصیلات تکمیلی)

آیین‌نامه حق مالکیت مادی و معنوی در مورد نتایج پژوهشهای علمی

دانشگاه تربیت مدرس

مقدمه: با عنایت به سیاست‌های پژوهشی و فناوری دانشگاه در راستای تحقق عدالت و کرامت انسانها که لازمه شکوفایی علمی و فنی است و رعایت حقوق مادی و معنوی دانشگاه و پژوهشگران، لازم است اعضای هیأت علمی، دانشجویان، دانش‌آموختگان و دیگر همکاران طرح، در مورد نتایج پژوهشهای علمی که تحت عنوان پایان‌نامه، رساله و طرحهای تحقیقاتی با هماهنگی دانشگاه انجام شده است، موارد زیر را رعایت نمایند:

ماده ۱- حق نشر و تکثیر پایان‌نامه/ رساله و درآمدهای حاصل از آنها متعلق به دانشگاه می باشد ولی حقوق معنوی پدید آورندگان محفوظ خواهد بود.

ماده ۲- انتشار مقاله یا مقالات مستخرج از پایان‌نامه/ رساله به صورت چاپ در نشریات علمی و یا ارائه در مجامع علمی باید به نام دانشگاه بوده و با تایید استاد راهنمای اصلی، یکی از اساتید راهنما، مشاور و یا دانشجوی مسئول مکاتبات مقاله باشد. ولی مسئولیت علمی مقاله مستخرج از پایان‌نامه و رساله به عهده اساتید راهنما و دانشجو می باشد.

تبصره: در مقالاتی که پس از دانش‌آموختگی بصورت ترکیبی از اطلاعات جدید و نتایج حاصل از پایان‌نامه/ رساله نیز منتشر می‌شود نیز باید نام دانشگاه درج شود.

ماده ۳- انتشار کتاب و یا نرم افزار و یا آثار ویژه (اثری هنری مانند فیلم، عکس، نقاشی و نمایشنامه) حاصل از نتایج پایان‌نامه/ رساله و تمامی طرحهای تحقیقاتی کلیه واحدهای دانشگاه اعم از دانشکده ها، مراکز تحقیقاتی، پژوهشکده ها، پارک علم و فناوری و دیگر واحدها باید با مجوز کتبی صادره از معاونت پژوهشی دانشگاه و براساس آیین‌نامه- های مصوب انجام شود.

ماده ۴- ثبت اختراع و تدوین دانش فنی و یا ارائه یافته ها در جشنواره‌های ملی، منطقه‌ای و بین‌المللی که حاصل نتایج مستخرج از پایان‌نامه/ رساله و تمامی طرحهای تحقیقاتی دانشگاه باید با هماهنگی استاد راهنما یا مجری طرح از طریق معاونت پژوهشی دانشگاه انجام گیرد.

ماده ۵- این آیین‌نامه در ۵ ماده و یک تبصره در تاریخ ۸۷/۴/۱ در شورای پژوهشی و در تاریخ ۸۷/۴/۲۳ در هیأت رئیسه دانشگاه به تایید رسید و در جلسه مورخ ۸۷/۷/۱۵ شورای دانشگاه به تصویب رسیده و از تاریخ تصویب در شورای دانشگاه لازم‌الاجرا است.

«اینجانب عطیه غمناک دانشجوی رشته بیوتکنولوژی پزشکی ورودی سال تحصیلی ۱۳۸۸ مقطع کارشناسی ارشد دانشکده علوم پزشکی متعهد می شوم کلیه نکات مندرج در آیین‌نامه حق مالکیت مادی و معنوی در مورد نتایج پژوهش‌های علمی دانشگاه تربیت مدرس را در انتشار یافته‌های علمی مستخرج از پایان‌نامه / رساله تحصیلی خود رعایت نمایم. در صورت تخلف از مفاد آیین‌نامه فوق‌الاشعار به دانشگاه وکالت و نمایندگی می‌دهم که از طرف اینجانب نسبت به لغو امتیاز اختراع بنام بنده و یا هرگونه امتیاز دیگر و تغییر آن به نام دانشگاه اقدام نماید. ضمناً نسبت به جبران فوری ضرر و زیان حاصله براساس برآورد دانشگاه اقدام خواهم نمود و بدینوسیله حق هرگونه اعتراض را از خود سلب نمودم.»

امضاء
تاریخ
۱۳۹۱/۴/۲۱

آئین نامه پایان نامه (رساله) های دانشجویان دانشگاه تربیت مدرس

نظر به اینکه چاپ و انتشار پایان نامه (رساله) های تحصیلی دانشجویان دانشگاه تربیت مدرس، مبین بخشی از فعالیت های علمی پژوهشی دانشگاه است. بنابراین به منظور آگاهی و رعایت حقوق دانشگاه، دانش آموزان این دانشگاه نسبت به رعایت موارد ذیل متعهد می شوند:

ماده ۱: در صورت اقدام به چاپ پایان نامه (رساله) ی خود، مراتب را قبلاً به طور کتبی به دفتر "دفتر نشر آثار علمی" دانشگاه اطلاع دهد.

ماده ۲: در صفحه سوم کتاب (پس از برگ شناسنامه)، عبارت ذیل را چاپ کند:
"کتاب حاضر، حاصل پایان نامه کارشناسی ارشد نگارنده در رشته بیوتکنولوژی پزشکی است که در سال ۱۳۹۱ در دانشکده علوم پزشکی دانشگاه تربیت مدرس به راهنمایی دکتر مهدی فروزنده مقدم، از آن دفاع شده است.

ماده ۳: به منظور جبران بخشی از هزینه های انتشارات دانشگاه، تعداد یک درصد شمارگان کتاب (در هر نوبت چاپ) را به "دفتر نشر آثار علمی" دانشگاه اهداء کند. دانشگاه می تواند مازاد نیاز خود را به نفع مرکز نشر در معرض فروش قرار دهد.

ماده ۴: در صورت عدم رعایت ماده ۳، ۵۰٪ بهای شمارگان چاپ شده را به عنوان خسارت به دانشگاه تربیت مدرس، تادیه کند.

ماده ۵: دانشجو تعهد و قبول می کند در صورت خودداری از پرداخت های بهای خسارت، دانشگاه مذکور را از طریق مراجع قضایی مطالبه و وصول کند، به علاوه به دانشگاه حق می دهد به منظور استیفای حقوق خود، از طریق دادگاه، معادل وجه مذکور در ماده ۴ را از محل توقیف کتابهای عرضه شده نگارنده برای فروش، تامین نماید.

ماده ۶: اینجانب عطیه غمناک دانشجوی رشته بیوتکنولوژی پزشکی مقطع کارشناسی ارشد تعهد فوق و ضمانت اجرایی آن را قبول کرده، به آن ملتزم می شوم.

نام و نام خانوادگی عطیه غمناک
تاریخ و امضا

۱۳۹۱ / ۴ / ۲۱





دانشگاه تربیت مدرس
دانشکده علوم پزشکی

پایان نامه

دوره کارشناسی ارشد در رشته بیوتکنولوژی پزشکی

عنوان

بررسی بیان miR-21 در سلول‌های بنیادی سرطان سینه در انسان

نگارش

عطیه غمناک

استاد راهنما

دکتر مهدی فروزنده مقدم

تابستان ۱۳۹۱

تقدیم به :

پدر و مادر عزیز و بزرگوارم و همسر مهربان و صبورم.

تشکر و قدردانی

تشکر می‌کنم از استاد ارجمندم جناب آقای دکتر مهدی فروزنده مقدم و همه‌ی دوستانی که به نوعی مرا در این پروژه همراهی و یاری کردند.

تشکر ویژه از سرکار خانم دکتر ماریا هاشمیان خسروشاهی که لطف بی‌دریغشان باعث پیشرفت کار من در این مطالعه گردید.

چکیده

سلول‌های آغازگر سرطان سینه اخیراً با فنوتیپ $CD44^+CD24^-$ مشخص شده‌اند که منحصرأً فعالیت تومورزایی را حفظ کرده و خواص شبه سلول بنیادی را نشان می‌دهند. این سلول‌ها زیرمجموعه‌ی کوچکی از سلول‌های توموری را تشکیل می‌دهند و مسئول آغاز تومور، پیشرفت و عود آن هستند. علاوه بر این نسبت به درمان‌های رایج سرطان مانند شیمی‌درمانی و رادیودرمانی مقاوند. اگر بتوان ویژگی این سلول‌ها را به طور کامل مشخص کرد، شاید بشود راه‌های درمانی دائمی برای سرطان پیدا کرد. به همین منظور تلاش می‌شود که مارکرهای بیشتری برای سلول‌های بنیادی سرطانی یافت شود. در این مطالعه بیان miR-21 در این سلول‌ها بررسی می‌شود که تنظیم‌کننده‌ی اصلی متاستاز است و بیان آن در بسیاری از سرطان‌ها از جمله سرطان سینه افزایش می‌یابد.

ابتدا سلول‌های $CD44^+CD24^-$ از توده‌ی توموری سرطان سینه توسط روش‌های FACS و MACS جدا شدند. سپس در محیط اختصاصی بدون سرم و پلیت‌های کشت سلولی غیرچسبنده کشت داده شدند و هر هفته پاساژ داده شدند تا مَموسفیرها تشکیل شوند. بعد از تشکیل، RNA کل و miRNA این سلول‌ها استخراج شد تا از روی آن‌ها cDNA استخراج شود. بررسی بیان ژن‌های survivin و oct-4 توسط real-time PCR تأیید بیشتری بر این بود که این سلول‌ها خاصیت سلول‌های بنیادی سرطانی را دارند. سپس بیان miR-21 در آن‌ها سنجیده شد.

با توجه به بررسی‌های انجام شده مشخص شده که سلول‌های $CD44^+CD24^-$ جدا شده از تومور می‌توانند تا ۳ هفته در شرایط اختصاصی رشد صعودی داشته باشند. وقتی میزان بیان ژن‌های survivin و oct-4 در آن‌ها سنجیده شد، مشخص شد که بیان این ژن‌ها در این سلول‌ها نسبت به گروه‌های کنترل افزایش چشم‌گیری داشته است. سپس توسط real-time PCR بیان miR-21 سنجیده شد که نسبت به گروه‌های کنترل بیشتر بود. با توجه به این نتایج شاید بتوان در آینده این مولکول را به عنوان مارکری برای سلول‌های بنیادی سرطان سینه در انسان معرفی کرد.

کلمات کلیدی: سلول بنیادی سرطانی، سلول‌های $CD44^+CD24^-$ ، miR-21

فهرست مطالب

فصل اول: مقدمه و مروری بر مطالعات گذشته.....	۱
۱-۱. سلول های بنیادی سرطانی.....	۲
۱-۱-۱. تاریخچه سلول های بنیادی سرطانی.....	۲
۱-۱-۲. نظریه های شکل گیری سرطان.....	۲
۱-۲-۱-۱. نظریه ی اتفاقی.....	۳
۲-۲-۱-۱. مدل سلسله مراتبی.....	۴
۳-۱-۱. منشأ سلول های بنیادی سرطانی.....	۶
۴-۱-۱. آشیانه سلول های بنیادی.....	۸
۵-۱-۱. شناسایی و جداسازی سلول های بنیادی نرمال و سرطانی در شیشه.....	۹
۱-۵-۱-۱. جمعیت جانبی.....	۹
۲-۵-۱-۱. تشکیل مَموسفیر.....	۱۱
۳-۵-۱-۱. مارکرهای $CD44^+ CD24^{-/low} ESA^+$ و $CD133$	۱۲
۴-۵-۱-۱. فعالیت آلدئید دهیدروژناز.....	۱۴
۶-۱-۱. نظریه ی سلول های بنیادی سرطانی و مقاومت دارویی چندگانه.....	۱۶
۲-۱. miRNA.....	۱۶
۱-۲-۱. miRNA اینترونی.....	۱۸
۲-۲-۱. پیدایش و مکانیسم عمل miRNA.....	۱۹
۳-۲-۱. روش های تعیین کمی miRNAها.....	۲۲
۱-۳-۲-۱. Stem-Loop RT-PCR.....	۲۳
۲-۳-۲-۱. PCR با استفاده از سیستم آشکارسازی SYBR® Green و پرایمرهای مبتنی بر.....	۲۳
LNA.....	۲۳

۲۶miR-21 .۴-۲-۱
۲۷هدف از این تحقیق .۳-۱
۲۷کوركومين .۴-۱
۲۹پرتودرمانی و سلول‌های بنیادی سرطان سینه .۵-۱
۳۰اساس تست MTT .۶-۱
۳۱فصل دوم: مواد و روش‌ها
۳۲۱-۲ وسایل
۳۲۲-۲ دستگاه‌ها
۳۳۳-۲ مواد
۳۳۱-۳-۲ مواد بخش سلولی
۳۳۱-۱-۳-۲ مواد مورد نیاز برای سلول های BCSC
۳۶۲-۱-۳-۲ مواد مورد نیاز برای رده‌های سلولی MCF-7 و MDA-MB-231
۳۷۳-۱-۳-۲ مواد مورد نیاز برای فلوسایتومتری و FACS
۳۹۴-۱-۳-۲ مواد مورد نیاز برای جداسازی سلول‌ها با استفاده از ستون MACS
۳۹۵-۱-۳-۲ مواد مورد نیاز برای انجام تست MTT
۴۰۲-۳-۲ مواد بخش مولکولی
۴۰۱-۲-۳-۲ مواد مورد نیاز برای تخلیص RNA
۴۰۲-۲-۳-۲ مواد مورد نیاز برای تیمار DNase
۴۰۳-۲-۳-۲ مواد مورد نیاز برای تخلیص miRNA
۴۱۴-۲-۳-۲ مواد مورد نیاز برای سنتز cDNA
۴۱۵-۲-۳-۲ مواد مورد نیاز جهت سنتز cDNA از miRNA
۴۲۶-۲-۳-۲ مواد مورد نیاز برای واکنش RT-PCR
۴۴۷-۲-۳-۲ مواد مورد نیاز برای واکنش real time PCR

۴۵	۲-۳-۲-۸. مواد مورد نیاز برای الکتروفورز.....
۴۶	۲-۳-۲-۹. مواد مورد نیاز برای واکنش Real-Time PCR مربوط به miRNA.....
۴۷	۲-۴. روش‌ها.....
۴۷	۲-۴-۱. بخش سلولی.....
۴۷	۲-۴-۱-۱. انتقال نمونه‌های بافت توموری و نرمال سینه از بیمارستان به آزمایشگاه.....
۴۷	۲-۴-۱-۲. هضم آنزیمی و مکانیکی نمونه‌های بافتی و به دست آوردن سلول تک.....
۴۹	۲-۴-۱-۳. جداسازی سلول‌های $CD44^+CD24^-$ با استفاده از ستون MACS.....
۵۰	۲-۴-۱-۴. ایمونوفنوتایپ تأییدی با روش فلوسایتومتری.....
۵۱	۲-۴-۱-۵. جداسازی سلول‌های $CD44^+CD24^-$ با استفاده از FACS.....
۵۱	۲-۴-۱-۶. کشت و پاساژ سلول‌های $CD44^+CD24^-$
۵۲	۲-۴-۱-۷. دیفریز کردن سلول‌های MCF-7 و MDA-MB-231.....
۵۲	۲-۴-۱-۸. پاساژ و کشت سلول‌های MCF-7.....
۵۳	۲-۴-۱-۹. پاساژ و کشت سلول‌های MDA-MB-231.....
۵۳	۲-۴-۱-۱۰. تست MTT.....
۵۴	۲-۴-۲. روش‌های بخش مولکولی.....
۵۴	۲-۴-۲-۱. تخلیص RNA.....
۵۵	۲-۴-۲-۲. تخلیص miRNA.....
۵۶	۲-۴-۲-۳. الکتروفورز RNA.....
۵۶	۲-۴-۲-۴. اندازه گیری RNA کل (توتال).....
۵۷	۲-۴-۲-۵. پروتوکل تیمار DNase.....
۵۷	۲-۴-۲-۶. پروتوکل سنتز cDNA.....
۵۸	۲-۴-۲-۷. سنتز cDNA از miRNA.....
۶۵	فصل سوم: نتایج و یافته‌ها.....

۶۶	۱-۳. جداسازی سلول‌های بنیادی سرطان سینه.....
۶۷	۱-۱-۳. جداسازی سلول‌های بنیادی سرطانی توسط MACS و کشت آن‌ها.....
۶۸	۱-۱-۱-۳. نتایج فلوسایتومتری سلول‌های جداسازی شده توسط MACS.....
۶۹	۲-۱-۱-۳. کشت سلول‌های $CD44^+CD24^-$ حاصل از MACS.....
۷۰	۲-۱-۳. جداسازی سلول‌های بنیادی سرطانی توسط FACS و کشت آن‌ها.....
۷۱	۳-۱-۳. بررسی درصد فنوتیپ سلولی $CD44^+CD24^-$ در رده های سلولی مرتبط با سرطان سینه و سلول‌های نرمال بافت پستان توسط فلوسایتومتری.....
۷۲	۲-۳. استخراج RNA.....
۷۳	۳-۳. سازی cDNA.....
۷۴	۴-۳. نتایج حاصل از بهینه سازی RT-PCR.....
۷۵	۵-۳. بررسی بیان ژن‌های survivin و oct-4 با استفاده از Real-Time PCR.....
۷۶	۱-۵-۳. منحنی استاندارد.....
۷۷	۲-۵-۳. نتایج حاصل از real time PCR مربوط به نمونه‌های مورد آزمایش.....
۷۸	۶-۳. بررسی بیان miR-21 با استفاده از Real-Time PCR.....
۷۹	۷-۳. تأثیر curcumin و تست MTT.....
۸۰	۸-۳. تأثیر پرتوژی بر روی سلول‌های بنیادی سرطان سینه.....
۸۱	فصل چهارم: بحث، نتیجه‌گیری و پیشنهادها.....
۸۲	۱-۴. بحث.....
۸۳	۲-۴. نتیجه‌گیری.....
۸۴	۳-۴. پیشنهادات.....
۸۵	فهرست منابع.....
۸۶	چکیده‌ی انگلیسی.....

فهرست جداول

- جدول ۲-۱. مواد مورد نیاز برای تهیه بافر PBS..... ۳۸
- جدول ۲-۲. مواد مورد نیاز برای sorting buffer..... ۳۸
- جدول ۲-۳. ویژگی‌های پرایمرهای ژن β -actin..... ۴۳
- جدول ۲-۴. ویژگی‌های مربوط به پرایمرهای ژن oct-4..... ۴۴
- جدول ۲-۵. ویژگی‌های پرایمرهای مربوط به ژن survivin..... ۴۴
- جدول ۲-۶. مواد لازم جهت سنتز cDNA از miRNA..... ۵۹
- جدول ۲-۷. مقدار مواد مورد نیاز برای واکنش PCR ژن بتا اکتین..... ۶۱
- جدول ۲-۸. مقدار مواد مورد نیاز برای واکنش PCR ژن oct-4..... ۶۱
- جدول ۲-۹. مقدار مواد مورد نیاز برای واکنش PCR ژن survivin..... ۶۲
- جدول ۲-۱۰. مقدار مواد لازم جهت واکنش PCR مربوط به cDNA حاصل از miRNA..... ۶۳

فهرست نمودارها

- نمودار ۳-۱. روند رشد جمعیت سلولی $CD44^+CD24^-$ تا هفته‌ی چهارم پس از خالص سازی در هر چاهک.....۷۰
- نمودار ۳-۲. روند رشد جمعیت سلولی $CD44^+CD24^-$ تا هفته‌ی چهارم پس از خالص سازی در هر چاهک.....۷۲
- نمودار ۳-۳. مقایسه‌ی جمعیت سلولی $CD44^+CD24^-$ در گروه‌های سلولی کنترل و سلول‌های توموری جدا شده توسط روش‌های FACS و MACS.....۷۴
- نمودار ۳-۴. مقایسه‌ی نسبت بیان ژن survivin در گروه‌های مختلف سلولی.....۸۱
- نمودار ۳-۵. مقایسه‌ی نسبت بیان ژن oct-4 در گروه‌های مختلف سلولی.....۸۲
- نمودار ۳-۶. مقایسه‌ی بیان miR-21 در گروه‌های سلولی مختلف.....۸۴
- نمودار ۳-۷. نتایج تست MTT حاصل از تأثیر غلظت‌های مختلف کورکومین بر سلول‌های بنیادی سرطان سینه در زمان‌های مختلف.....۸۶
- نمودار ۳-۸. نتایج تست MTT حاصل از تأثیر غلظت‌های مختلف کورکومین بر سلول‌های رده‌ی سلولی MDA-MB-231 در زمان‌ها مختلف.....۸۶
- نمودار ۳-۹. نتایج تست MTT حاصل از تأثیر غلظت‌های مختلف کورکومین بر روی سلول‌های رده‌ی سلولی MCF-7 در زمان‌های مختلف.....۸۷
- نمودار ۳-۱۰. درصد سلول‌های زنده در زمان صفر پس از پرتودهی.....۸۸
- نمودار ۳-۱۱. درصد سلول‌های زنده پس از گذشت ۴۸ ساعت از پرتودهی.....۸۹
- نمودار ۳-۱۲. درصد سلول‌های زنده پس از گذشت ۷۲ ساعت از پرتودهی.....۸۹

فهرست شکل‌ها

- شکل ۱-۱. شکل ساده ای از نقش سلول‌های بنیادی در تکامل پستان نرمال و تومورزایی ۸
- شکل ۱-۲. مقایسه‌ی پیدایش و مکانیسم عمل RNA تداخل‌گر در siRNA، miRNA بین ژنی (اگزونی) و miRNA اینترونی ۲۲
- شکل ۱-۳. شمای کلی برای روش TaqMan miRNA PCR ۲۴
- شکل ۱-۴. طرح کلی از سیستم miRCURY LNA microRNA PCR ۲۶
- شکل ۱-۵. اثر مهارى کورکومین بر روی سرطان‌های مختلف ۲۸
- شکل ۲-۱. تصویری از باندهای Ladder روی ژل آگارز ۴۶
- شکل ۲-۲. تصویری از ستون‌های جداسازی متعلق به شرکت Miltenyi Biotech ۴۹
- شکل ۳-۱. تغییر درصد جمعیت سلولی CD44⁺CD24⁻ قبل و بعد از جداسازی توسط MACS ۶۸
- شکل ۳-۲. تفاوت در گوناگونی سلول‌های جدا شده از بافت تومور سینه قبل و بعد از انجام MACS ۶۹
- شکل ۳-۳. نتایج مربوط به جداسازی جمعیت سلولی CD44⁺CD24⁻ توسط FACS ۷۱
- شکل ۳-۴. رشد سلول‌های CD44⁺CD24⁻ به عنوان مموسفیر در محیط کشت اختصاصی mammoCult ۷۲
- شکل ۳-۵. مقایسه‌ی درصد CD44⁺CD24⁻ در گروه‌های سلولی مختلف ۷۳
- شکل ۳-۶. RNA تخلیص شده روی ژل آگارز ۷۵
- شکل ۳-۷. وجود باندها ۱۳۱ جفت بازی بتا-اکتین نشان‌دهنده‌ی وجود cDNA می‌باشد ۷۶
- شکل ۳-۸. منحنی melting برای محصول PCR حاصل از پرایمرهای miR-191 ۷۶
- شکل ۳-۹. تصویری از بهینه‌سازی شرایط PCR برای ژن survivin ۷۷
- شکل ۳-۱۰. تصویری از بهینه‌سازی شرایط PCR برای ژن oct-4 ۷۷
- شکل ۳-۱۱. نتایج مربوط به real-time PCR ژن بتا-اکتین ۸۰

- شکل ۳-۱۲. نتایج مربوط به real-time PCR ژن survivin (A) فواصل منظم نشان‌دهنده رابطه Ct با مقدار الگو اولیه است..... ۷۹
- شکل ۳-۱۳. نتایج مربوط به real-time PCR ژن oct-4..... ۸۰
- شکل ۳-۱۴. نتایج real-time PCR مربوط به miR-191..... ۸۳
- شکل ۳-۱۵. نتایج real-time PCR مربوط به miR-21..... ۸۳

فصل اول

مقدمه و

مروری بر مطالعات گذشته

۱-۱. سلول های بنیادی سرطانی^۱

۱-۱-۱. تاریخچه سلول های بنیادی سرطانی

ایده سلول های بنیادی سرطانی برمی گردد به دهه ی ۱۹۵۰ هنگامی که مطالعات، سلول های بنیادی را در سرطان ژرمینال (تراتوکارسینوما) مشخص کرد. گرین^۲ نشان داد که بافت جنینی یا بافت سرطانی در نواحی دارای ایمنی موش رشد می کنند در حالی که بافت نرمال نمی تواند رشد کند [۱]. مطالعات رقیق سازی نشان داد که سلول های آغازگر تومور^۳ با فراوانی ۱/۳۰ تا ۱/۱۰۰۰ یافت می شوند. این نتایج مشابه تعداد سلول هایی است که در شیمی درمانی باقی می ماند. چندی بعد سالمون^۴ و همکارانش یافتند که در آدنوکارسینوما نسبت سلول های آغازگر تومور به سلول های نرمال توموری بین ۱/۱۰۰۰ تا ۱/۱۰۰۰۰۰ می باشد [۲]. هم چنین این سلول ها می توانند در آگار کلونی تشکیل دهند [۳].

۱-۱-۲. نظریه های شکل گیری سرطان

قبل از بحث درباره ی نظریه های شکل گیری سرطان، مهم است که درباره ی انواع جهش هایی که نیاز است تا در یک سلول نرمال رخ دهد در راستای این که یک سلول سرطانی شود صحبت کنیم. این موارد غالباً شامل مکانیسم هایی برای سلول هستند تا بتوانند از آپوپتوز فرار کند، بی نیاز از علامت های رشد باشد، پتانسیل تقسیم نامحدود داشته باشد، رگ سازی را تقویت کند و متاستاز انجام

¹ Cancer Stem Cells

² Green

³ Tumor initiating cells

⁴ Salmon

دهد[۴]. یک سلول باید این صفات را داشته باشد تا بتواند سرطانی شود. معمولاً این اتفاق هنگامی رخ می‌دهد که تنظیمات مسیرهای علامت‌دهی مرتبط با عمل سلول به هم می‌خورد[۴].

۱-۱-۲-۱. نظریه‌ی اتفاقی^۱

در مدل قدیمی ایجاد سرطان (بیشتر اوقات مدل اتفاقی خوانده می‌شود)، سرطان بر اساس سربالی از جهش‌ها ایجاد می‌شود که خود توسط عوامل محیطی و دیگر عوامل به وجود می‌آیند و باعث ناپایداری ژنتیکی می‌گردند[۵]. این مدل توضیح می‌دهد که جهش‌ها می‌توانند در هر سلولی رخ دهند و سلول به دلیل تغییر ژنتیکی ایجاد شده، ترانسفورمه نامیده می‌شود[۶]. همچنین این مدل توضیح می‌دهد که تومور به‌طور نسبی همگن است و مسیرهایی در همه‌ی سلول‌ها وجود دارند که می‌توانند سلول را به سمت سرطانی شدن پیش ببرند. بنابراین مشکل بتوان سلولی را که دقیقاً منشأ به وجود آمدن یک سرطان خاص است شناسایی کرد زیرا در واقع برای هر سلول در یک تومور خاص احتمال یکسانی وجود دارد که منشأ آن تومور باشند.

مدل دیگری که وابسته به مدل اتفاقی است، مدل تکامل کلونی^۲ می‌باشد. در این مدل، سلول‌های خاصی فرصت نجات می‌یابند (به دلیل جهش‌ها). این سلول‌ها انتخاب خواهند شد و نجات خواهند یافت در حالی که سلول‌های عادی می‌میرند. سلول‌های جهش یافته، سلول‌های دختر را تولید می‌کنند که منجر به رشد تومور می‌شوند. ناهمگن بودن تومور به دلیل تمایز نابجا، نوسان اپی‌ژنتیکی و اختلاف در ریز محیط‌هاست.

ولی مدل اتفاقی نمی‌تواند بعضی از جنبه‌های تومورها را توضیح دهد. (۱) جهش‌های بسیاری لازم است تا یک سلول را ترانسفورم کند و این قضیه نیاز به زمانی بیشتر از دوره‌ی زندگی یک سلول عادی دارد. (۲) اگر تومور از یک سلول ترانسفورم شده ایجاد شده باشد، سرطان‌ها باید همگن باشند. ولی به خوبی مشخص شده است که تومورهای سینه بسیار ناهمگن می‌باشند. (۳) باوجود درمانی که

¹ Stochastic model

² Clonal evolution

تومور را کاملاً از بین برده باشد سرطان‌ها می‌توانند عود کنند. این دلالت دارد بر این که سلول‌های سرطانی بسیار تومورزا می‌توانند از مرگ بر اثر شیمی‌درمانی و رادیودرمانی فرار کنند. این سلول‌ها می‌توانند بعدتر تکثیر پیدا کنند و باعث عود یا متاستاز شوند. همان‌طور که در پایین بحث می‌شود، نظریه‌ی سلول‌های بنیادی سرطانی به وجود آمد تا این مطالب را توضیح دهد.

۱-۱-۲-۲. مدل سلسله مراتبی^۱

مدل دیگر برای رشد تومور مدل سلول‌های بنیادی سرطانی است که به عنوان مدل سلسله مراتبی نیز خوانده می‌شود. این مدل بیان می‌کند که زیرمجموعه‌ای از سلول‌های توموری که CSCها خوانده می‌شوند، ممکن است که مسئول آغاز و عود سرطان باشند [۷]. این سلول‌ها می‌توانند خود را تجدید کنند و تمایز یابند که به این دلیل می‌توانند مسئول ناهمگن بودن تومور نیز باشند. خود تجدید کردن^۲ بنا به تعریف عبارت است از توانایی تولید رونوشت عین یک سلول که قدرت یکسانی را در تکثیر شدن، تمایز و توسعه یافتن در مقایسه با سلول والد دارد [۸]. سلول‌های اجدادی^۳ یا سلول‌های کامل تمایز یافته در تومور این توانایی را ندارند. CSCها ویژگی‌های متعدد دیگری را نسبت به سلول‌های بافت نرمال نشان می‌دهند که شامل تکثیر نامحدود، تقسیم آهسته، و تولید سلول‌های دختر که دستخوش تمایزهای متفاوتی می‌شوند، می‌باشد. سلول‌های دختر توده‌ی توموری را می‌سازند و غیر تومورزا می‌باشند در حالی که سلول‌های بنیادی سرطانی تومورزا هستند و یک بخش کوچکی از تومور را تشکیل می‌دهند. CSCها هم‌چنین توانایی تکثیر نامحدود دارند. فرض بر این است که این سلول‌ها می‌توانند از کشته شدن در برابر روش‌های درمانی معمول به وسیله‌ی برخی خواصی که سلول‌های بنیادی نرمال را در برابر این عوامل حفظ می‌کند، فرار کنند. به عنوان مثال درمان‌های متداول بیشتر اوقات رشد سریع سلول‌ها را هدف قرار می‌دهند؛ اما در مورد CSCها، مانند سلول‌های بنیادی نرمال این باور وجود دارد که به آهستگی تقسیم می‌شوند و حتی می‌توانند به فاز

¹ Hierarchical model

² Self- renewal

³ Progenitor cells