

مهار بیان ژن نوکلئوستمین در رده سلولی سرطانی مثانه با واسطه استراتژی RNAi

پروانه نیک پور^۱، سیدمهدی جعفرنژاد^۲، مهدی فروزنده^۳، سیدجواد مولی^{۴*}

- ۱- دانشجوی دکتری تخصصی، گروه ژنتیک، دانشکده علوم پایه، دانشگاه تربیت مدرس، تهران، ایران
- ۲- کارشناسی ارشد، گروه ژنتیک، مرکز تحقیقات نانوتکنولوژی پزشکی و مهندسی بافت بیمارستان طالقانی، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی، تهران، ایران
- ۳- دانشیار، گروه بیوتکنولوژی، دانشکده علوم پزشکی، دانشگاه تربیت مدرس، تهران، ایران
- ۴- دانشیار، گروه ژنتیک، دانشکده علوم پایه، دانشگاه تربیت مدرس، تهران، ایران

پذیرش مقاله: ۸۷/۴/۲۳

دریافت مقاله: ۸۷/۳/۲۵

چکیده

هدف: نوکلئوستمین جزء خانواده‌ای از پروتئین‌های هستکی است که به میزان زیادی در سلول‌های بنیادین جنینی، عصبی و مزانشیمی بیان می‌شود و در تنظیم خودبازسازی این سلول‌ها نقش دارد. بیش‌بیان این ژن در رده‌های سلولی سرطانی متعدد و نیز بافت‌های توموری چون تومورهای معده، کبد و پروستات نشان داده شده است. هدف از مطالعه حاضر، بررسی آثار سرکوب بیان این ژن در رده سلولی سرطانی مثانه با روش RNAi است.

مواد و روش‌ها: پس از تأیید بیان ژن نوکلئوستمین در رده سلولی سرطانی 5637، الیگونوکلوئوتیدهای ۲۱ تایی بر علیه آن به داخل سلول ترانسفکت شده و سرکوب بیان ژن با روش RT-PCR، ایمونوسیتوشیمی و وسترن بلات تأیید شد. آنالیز رشد سلولی با شمارش سلول‌ها انجام گرفت. تغییرات در چرخه سلولی و رخداد مرگ برنامه‌ریزی شده سلول به ترتیب با رنگ‌آمیزی سلول‌ها با رنگ پروپیدیم آیودید و آنکسین V-FITC مورد بررسی قرار گرفت.

نتایج: ژن نوکلئوستمین به میزان بالایی در سلول‌های 5637 بیان می‌شود. بررسی بیان ژن نوکلئوستمین با روش نیمه کمی و پس از تیمار با الیگونوکلوئوتیدهای اختصاصی بر علیه این ژن، کاهشی در حدود ۸۵ درصد را در مقایسه با گروه‌های کنترل نشان داد. علاوه بر این، نتایج ایمونوسیتوشیمی و وسترن بلات نیز تأییدکننده سرکوب بیان ژن در حد پروتئین بود. بررسی منحنی رشد سلول‌ها نشان داد که با گذشت ۷۲ ساعت، کاهش قابل ملاحظه‌ای در تعداد سلول‌های گروه تیمار شده با الیگونوکلوئوتیدهای نوکلئوستمین قابل مشاهده است. بررسی چرخه سلولی نیز بیانگر رخداد مرگ برنامه‌ریزی شده سلول پس از مهار نوکلئوستمین بود که رنگ‌آمیزی اختصاصی با آنکسین V-FITC نیز این یافته را تأیید نمود.

نتیجه‌گیری: بیان ژن نوکلئوستمین نقش مهمی در تکثیر سلولی و جلوگیری از مرگ برنامه‌ریزی شده سلول در سلول‌های رده سرطانی 5637 ایفا می‌کند. مطالعات بیشتر در زمینه سرکوب بیان این ژن در محیط بدن می‌تواند در آینده راهگشای یافتن هدف‌های درمانی بالقوه برای سرطان مثانه شود.

کلیدواژگان: نوکلئوستمین، رده سلولی سرطان مثانه 5637، RNAi.

۱- مقدمه

در مدل‌های قبلی سرطان، رشد غیرتنظیم‌شده تومورها به منجر به روشن شدن ژن‌های پیش‌برنده تکثیر، خاموشی ژن‌های اکتساب تدریجی وقایع ژنتیکی نسبت داده می‌شد که این وقایع درگیر در ممانعت از تکثیر و غلبه بر ژن‌های دخیل در مرگ

* نشانی مکاتبه: تهران، دانشگاه تربیت مدرس، دانشکده علوم پایه، گروه ژنتیک، صندوق پستی ۱۷۵-۱۴۱۱۵

Email: sjmowla@modares.ac.ir

در مطالعه حاضر، بیان ژن *NS* در رده سلولی سرطانی مثانه 5637 تأیید شد. سپس به منظور بررسی نقش این ژن، استراتژی RNAi (RNA interference) برای سرکوب بیان *NS* به کار گرفته شد. نتایج نشان داد که ژن *NS* به میزان بالایی در رده سلولی سرطانی 5637 بیان می شود و سرکوب بیان آن سبب کاهش قابل ملاحظه ای در تعداد سلول ها به همراه افزایش مرگ برنامه ریزی شده سلول (Apoptosis) می شود.

۲- مواد و روش ها

۲-۱- کشت رده سلولی

رده سلولی 5637 کارسینومای مثانه (انستیتو پاستور-تهران) در محیط کشت RPMI 1640 (Invitrogen)، سرم ۵ درصد، پنی سیلین/آمپی سیلین ۱۰۰ میلی گرم در میلی لیتر و در دمای ۳۷ درجه سانتی گراد و ۵ درصد CO_2 انکوباتور کشت سلولی کشت و نگهداری شد.

۲-۲- RNAi

الیگونوکلئوتیدهای سنتز شده ۲۱ زیرواحدی بر علیه توالی mRNA ژن *NS* انسانی و نیز یک توالی نامرتبط (IR: Irrelevant) که هیچ گونه مکمل شناخته شده ای در ژنوم انسان دارا نبود، با کمک برنامه انتخاب siRNA (Small interfering RNA) در وبسایت انستیتو تحقیقات بیومدیkal Whitehead (<http://jura.wi.mit.edu/>) [۶] طراحی و به وسیله شرکت QIAGEN سنتز شد. توالی siRNA اختصاصی انتخاب شده برای *NS* دارای ترادف زیر است.

سنس: GAACUAAAACAGCAGCAGAdTdT

آنتی سنس: UCUCGUGCUGUUUAGUUCdTdT

توالی IR- siRNA نیز به شرح زیر است:

سنس: CUGAUGCAGGUAUUCGCGUdTdT

آنتی سنس: ACGCGAUUACCUGCAUCAGdTdT

برای انجام ترانسفکشن (Transfection)، سلول ها به تعداد ۱۵۰ هزار سلول به ازای هر چاهک ظرف ۶ خانه به همراه ۳ میلی لیتر از محیط کشت حاوی سرم و فاقد آنتی بیوتیک کشت داده شدند. در روز بعد، محیط کشت سلول ها تخلیه و با PBS (Phosphate Buffered Saline) شستشو داده شدند.

سلولی می شد. در مدل جدید برای توجیه سرطان تحت عنوان «مدل سلول بنیادی برای سرطان»، یک واقعه کلیدی در تومورزایی، اختلال در بیان و عملکرد ژن های درگیر در تنظیم خودبازسازی (Self-renewal) سلول های بنیادی است. بنابراین بعضی از سلول های سرطانی در یک تومور، با سلول بنیادی طبیعی از این جهت مشابه اند که توانایی تقسیم بدون از دست دادن ظرفیت تکثیر را دارند [۱].

اخیراً تی سائی (Tsai) و همکاران، ژن جدیدی به نام نوکلئوستمین (*NS: Nucleostemin*) را در سلول های بنیادی و تعدادی از رده های سلول های سرطانی شناسایی کرده اند [۲]. پروتئین *NS* در هستک سلول ها موقعیت یابی شده است. مطالعات نشان داده است که با اتصال به GTP، پروتئین *NS* به داخل نوکلئوپلاسم مهاجرت نموده و به پروتئین p53 متصل می شود. ظاهراً این اتصال، سبب تداخل در عملکرد مهارکنندگی تومور پروتئین p53 می شود. با این حال تاکنون هیچ شواهد آزمایشگاهی مبنی بر تأیید این فرضیه، به جز این یافته که این دو پروتئین با هم در هسته هم-رسوب (Coimmunoprecipitate) می شوند و طی آزمایش های کروماتوگرافی تمایلی (Affinity chromatography) به یکدیگر متصل می شوند، ارایه نشده است [۲]. یافته های اخیر، نشانگر بیان این ژن در شماری از رده های سلولی سرطانی انسانی نظیر رده های سلولی سرطانی معده (SGC-7901)، هپاتوکارسینوما (HepG2)، دهانه رحم (Hela)، سینه (MMK-7) و نیز سلول های بنیادین مزانشیمی مشتق شده از خون بندناف انسانی و نیز مغز استخوان موش صحرایی و... است [۳-۶]. علاوه بر این، بیش بیان ژن *NS* در تعدادی از بافت های سرطانی نظیر پروستات، کلیه، کبد، لوزالمعده و... نیز گزارش شده است [۳، ۷-۹].

این واقعیت که ژن *NS* در سلول های بنیادی و تعدادی از رده های سلولی و بافت های سرطانی و نه در سلول های تمایز یافته بافت های بالغ بیان می شود، پیشنهاددهنده این است که *NS* در مسیرهای تنظیم کننده چرخه سلولی دخالت دارد. با این حال هنوز نقش دقیق این ژن نامشخص است [۲]. تاکنون بیان این ژن و نقش آن در سرطان مثانه مورد بررسی قرار نگرفته است.

CTACTCTCTCTTTCTGGCCTG: جلویی و
GACAAGTCTGAATGCTCCAC: برگشتی
قطعه حاصل از PCR با این جفت آغازگر برابر با ۱۹۰
جفت باز است.

میزان بیان ژن $\beta 2m$ ($\beta 2$ microglobulin) به عنوان کنترل
داخلی مورد استفاده قرار گرفت. محصولات PCR روی ژل
آگارز ۱/۵ درصد جداسازی و پس از رنگ آمیزی با اتیدیوم
بروماید (Ethidium bromide) عکس برداری شدند.

۲-۴- ایمونوسیتوشیمی

برای انجام ایمونوسیتوشیمی، ابتدا سلول‌ها روی لامل‌های
پوشانده شده با کلاژن کشت داده شده و پس از انجام تیمارهای
مورد نظر، ۴۸ ساعت پس از ترانسفکشن با محلول پارافرمالدهید
۴ درصد به مدت ۲۰ دقیقه تثبیت شدند. پس از طی مراحل
نفوذپذیرسازی، غیرفعال کردن پراکسیدازهای داخلی و مهار
اتصالات غیراختصاصی با کمک BSA (Bovine Serum Albumin)،
با آنتی‌بادی پلی‌کلونال اختصاصی NS (R&D system) و سپس با
آنتی‌بادی ثانویه متصل به HRP (Horseradish Peroxidase)
(Abcam) انکوبه و در نهایت علائم با استفاده از
DAB (Diaminobenzidine) شناسایی شدند.

۲-۵- وسترن بلائینگ

پروتئین تمام سلولی با استفاده از محلول RIPA
(Radioimmuno-precipitation Assay Buffer) استخراج
شده و پس از الکتروفورز در ژل (۱۲ درصد) SDS-PAGE
(Sodium dodecyl sulfate-Polyacrylamide gel electrophoresis)
به روی کاغذ PVDF (Polyvinylidene Fluoride) (Amersham) منتقل
شد. پس از مرحله انتقال، غشای PVDF به مدت ۲ ساعت در محلول
مسدودکننده (Blocking solution) (ECL advanced kit, Amersham)،
در دمای اتاق انکوبه شد و سپس به مدت ۵ ساعت با آنتی‌بادی
پلی‌کلونال اختصاصی NS (R&D system) و سپس با آنتی‌بادی
ثانویه متصل به HRP (Abcam) به مدت یک ساعت انکوبه و در
نهایت علائم با استفاده از محلول ECL advanced kit (Amersham)
شناسایی شدند. غشای مذکور سپس با آنتی‌بادی بر علیه بتا-اکتین

سپس الیگونوکلوئیدهای siRNA در غلظت ۲۰ میکرومول به میزان
۱۰ میکرولیتر (NS یا IR) به ۱۷۵ میکرولیتر Opti-MEM اضافه
شد. در یک لوله جداگانه، ۴ میکرولیتر از الیگوفکتامین
(Invitrogen) و ۱۱ میکرولیتر از محیط Opti-MEM به ازای
هر چاهک، با یکدیگر مخلوط و پس از پیتاژ (Pipitaj) کامل
در مکان ثابت به مدت ۵ دقیقه انکوبه شدند. آن‌گاه این
محلول‌ها با یکدیگر مخلوط و سوسپانسیون حاصل به مدت ۲۰
دقیقه در دمای اتاق به صورت ثابت نگهداری شد. در پی آن،
کل سوسپانسیون به همراه ۸۰۰ میکرولیتر از محیط کشت فاقد
سرم و آنتی‌بیوتیک به هر چاهک حاوی سلول‌های آماده شده
برای ترانسفکشن منتقل شد. پس از گذشت ۴ ساعت، ۰/۵ میلی‌لیتر
محیط کشت حاوی ۱۵ درصد سرم به هر چاهک اضافه و در هر
روز محیط کشت سلول‌ها با محیط تازه تعویض شد.

۲-۳- استخراج RNA تام سلولی و واکنش

RT-PCR (Reverse Transcriptase-PCR)

RNA تام سلولی از سه گروه سلول‌های ترانسفکت شده
(Transfected cells) با siRNA اختصاصی علیه ژن NS،
IR-siRNA و گروه بدون تیمار (C) در زمان‌های ۴۸ و ۷۲
ساعت پس از ترانسفکشن، با استفاده از محلول RNX^{plus}
(Cinnagen) استخراج شد. برای ساخت cDNA از الیگومر
تیمیدین (oligo-dT) و آنزیم M-MuLV RevertAidTM
(Fermentas) و براساس برنامه ارائه شده توسط شرکت مربوط
استفاده شد. پس از انجام واکنش رونویسی معکوس، به منظور تکثیر
قطعه مورد نظر، واکنش PCR با استفاده از ۲ میکرولیتر از cDNA
تهیه شده به همراه ۱ واحد آنزیم Taq پلیمرز (Fermentas)،
dNTP، MgCl₂، بافر، آغازگر (Primer) و آب و در حجم نهایی
۲۵ میکرولیتر انجام گرفت. ترادف آغازگرهای به کار رفته به شرح
زیر است:

NS (NM_014366) انسانی

CAGCAGCAGAACTTGACAG: جلویی و

CCTTCACACGCTTGGTTATC: برگشتی

قطعه حاصل از PCR با این جفت آغازگر برابر با ۴۳۹
جفت باز است.

$\beta 2m$ (NM_004048) انسانی

(β -actin) (Abcam) انکوبه شد تا از میزان یکسان بارگذاری (loading) پروتئین‌ها در ژل اطمینان حاصل شود.

۶-۲- آنالیز رشد سلولی

۴۸ و ۷۲ ساعت پس از انجام ترانسفکشن، سلول‌ها با کمک تریپسین (Trypsin) جداسازی و با استفاده از لام هموسیتمتر (Haemocytometer) شمارش شدند.

۷-۲- بررسی چرخه سلولی

سلول‌ها ۴۸ و ۷۲ ساعت پس از ترانسفکشن، تریپسین شده و با اتانول ۷۰ درصد تثبیت شدند. سپس در محلول ۶۰ میلی گرم در میلی لیتر پروپیدیوم آیویدید (Propidium Iodide) (Sigma) حاوی RNAse A (Fermentas) به مدت نیم ساعت انکوبه شد و با کمک دستگاه فلوسیتومتر (Flocytometer) (Becton Dickinson) آنالیز و نتایج با نرم افزار WIN-MDI ویرایش ۲/۸ تفسیر شد.

۸-۲- بررسی رخداد مرگ برنامه ریزی شده سلول

۷۲ ساعت پس از ترانسفکشن، سلول‌ها تریپسین شده و پس از شستشو با PBS، در ۱۰۰ میکرولیتر محلول آنکسین V-FITC دای (Annexin V-FITC dye) حاوی پروپیدیوم آیویدید و بافر متصل شونده (Roche) به مدت ۱۵ دقیقه در تاریکی انکوبه شدند. پس از افزودن ۴۰۰ میکرولیتر دیگر از بافر متصل شونده، درصد سلول‌های آنکسین V-FITC مثبت و پروپیدیوم آیویدید منفی (که نمایانگر سلول‌ها در مراحل اولیه مرگ برنامه ریزی شده سلول است) و درصد سلول‌های آنکسین V-FITC و پروپیدیوم آیویدید مثبت (که نمایانگر سلول‌ها در مراحل انتهایی مرگ برنامه ریزی شده سلول است) با کمک دستگاه فلوسیتومتر (Becton Dickinson) و نرم افزار WIN-MDI ویرایش ۲/۸ تعیین شد.

۳- نتایج

۱-۳- بیان ژن NS در رده سلولی 5637

ژن NS به عنوان یکی از ژن‌های تنظیم کننده خودبازسازی سلول‌های بنیادین پیشنهاد شده است [۲]. با

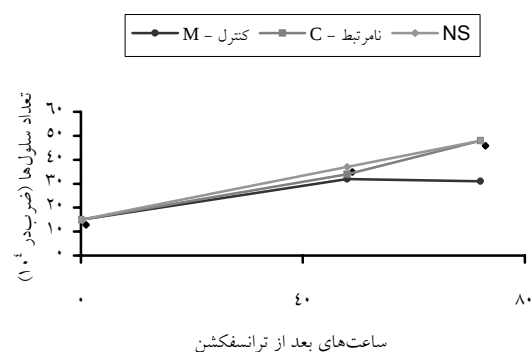
توجه به مدل سلول بنیادی برای سرطان، احتمال بیان این ژن در رده سلولی 5637 که مشتق شده از کارسینومای مثانه است، بررسی شد. نتایج نشان دهنده بیان بالای ژن NS در این رده سلولی بود (شکل ۱الف). وسترن بلات نیز تأییدکننده بیان پروتئین NS با اندازه تقریبی حدود ۶۰ کیلودالتون بود (شکل ۱ب). علاوه بر این، به کارگیری روش ایمونوسیتوشیمی نیز نشان داد که NS در سطح پروتئین و در هستک سلول‌های مذکور بیان می‌شود (شکل ۱ج).

۲-۳- مهار اختصاصی ژن NS بعد از تیمار با siRNA

به منظور بررسی آثار غیراختصاصی احتمالی فرآیند RNAi، از دو گروه کنترل استفاده شد؛ به طوری که علاوه بر siRNA اختصاصی بر علیه ژن NS، از یک IR-siRNA و نیز یک گروه بدون هیچ گونه تیمار (C) استفاده شد. بررسی و مقایسه بیان ژن‌های متفاوت در هر سه گروه نشان داد که تیمار با الیگونوکلئوتید آثار غیراختصاصی قابل توجهی را سبب نمی‌شود. با این حال بررسی بیان ژن NS با روش RT-PCR نیمه کمی و پس از تیمار با الیگونوکلئوتید اختصاصی در حدود ۸۵ درصد کاهش در سطح بیان NS mRNA را نشان داد (شکل ۱الف).

به منظور مطالعه اثر تغییرات کاهش در بیان mRNA سلولی ژن NS روی میزان بیان پروتئین NS، از روش وسترن بلات استفاده شد. نتایج وسترن بلات نشان دادند که در گروه IR باندی در حدود ۶۰ کیلودالتون که معادل با وزن مولکولی پروتئین NS است، مشاهده می‌شود. اما در گروه NS در همان محدوده تنها یک باند بسیار ضعیف وجود دارد که بیانگر کاهش میزان بیان این پروتئین در اثر تیمار با siRNA اختصاصی NS است. این در حالی است که تفاوت قابل ملاحظه‌ای در شدت باند بتا-اکتین (به اندازه ۴۲ کیلودالتون) در دو نمونه مشاهده نمی‌شود که بیانگر تساوی در میزان بارگذاری پروتئین‌ها در دو چاهک است (شکل ۱ب). علاوه بر این، نتایج بررسی ایمونوسیتوشیمی نشان داد که در تعداد کمی از سلول‌های گروه NS در مقایسه با گروه IR، علایم هستکی قابل مشاهده‌اند. این موضوع می‌تواند نشانگر آن باشد که در سلول‌های ترانسفکت شده با NS-siRNA، بیان پروتئین NS نیز به شدت کاهش یافته است (شکل ۱ج).

(شکل ۲). به طوری که پس از گذشت ۷۲ ساعت از ترانسفکشن، تعداد سلول‌ها در دو گروه IR و C به میزان ۲۶ درصد بیش از گروه NS است. داده‌های به دست آمده توسط نرم‌افزار SPSS و براساس آزمون آماری آنووا (Anova) بررسی شد و مشخص شد که تفاوت به دست آمده از لحاظ آماری نیز معنی‌دار است.



شکل ۲ نمودار رشد سلولی در گروه‌های NS، IR و C. ۴۸ و ۷۲ ساعت پس از ترانسفکشن الیگونیوکلیوتیدها.

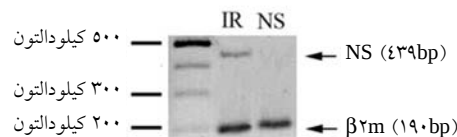
۳-۴- مطالعه تغییرات در چرخه سلولی در پی مهار بیان NS

نتایج تحلیل چرخه سلولی با دستگاه فلوئوسیتومتری نشان‌دهنده آن بود که اختلال در بیان ژن NS، سبب تغییر در الگوی توزیع سلول‌ها در مراحل مختلف چرخه می‌شود (شکل ۳). بر این اساس مشخص شد که در ساعت ۷۲ پس از مهار، میزان سلول‌های موجود در مرحله pre-G1 که نمایانگر رخداد مرگ برنامه‌ریزی شده سلول است [۱۰]، از ۴۴/۶ درصد در گروه IR به ۸۴/۳ درصد در گروه NS افزایش یافته است. با این حال تفاوت قابل ملاحظه‌ای در مورد سایر مراحل چرخه بین دو گروه IR و NS مشاهده نشد (شکل ۳).

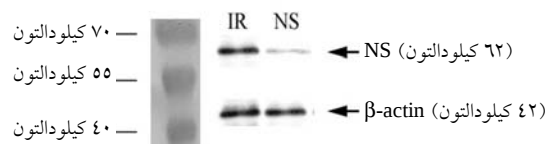
۳-۵- تأیید رخداد مرگ برنامه‌ریزی شده سلول پس از مهار بیان ژن NS

داده‌های حاصل از آنالیز چرخه سلولی، بیانگر رخداد مرگ برنامه‌ریزی شده سلول پس از مهار بیان ژن NS بود. از آنجایی که به هم خوردن نامتقارنی غشای سلول‌ها و در معرض

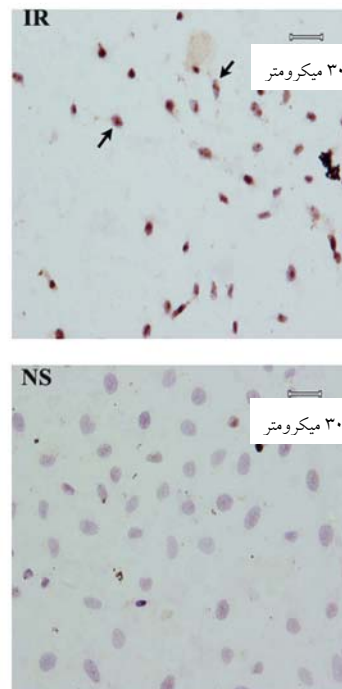
الف



ب



ج



شکل ۱ کاهش بیان ژن NS ۴۸ ساعت پس از مهار با NS-siRNA (الف) بررسی بیان mRNA NS با روش RT-PCR در دو گروه NS-siRNA (NS) و Irrelevant-siRNA (IR). ژن $\beta 2m$ به عنوان کنترل داخلی در نظر گرفته شده است. (ب) بررسی بیان پروتئین NS با روش وسترن بلات پس از مهار. ژن بتا-اکتین به عنوان کنترل میزان بارگذاری پروتئین در نظر گرفته شده است. (ج) بررسی بیان و جایگاه درون سلولی پروتئین NS با روش ایمونوسیتوشیمی.

۳-۳- مطالعه مقایسه‌ای نرخ تکثیر سلولی

مقایسه شمارش سلول‌ها در زمان‌های ۴۸ و ۷۲ ساعت پس از انجام ترانسفکشن، نشان داد که تعداد سلول‌ها در دو گروه IR و C در زمان ۷۲ ساعت، از گروه NS پیشی می‌گیرد

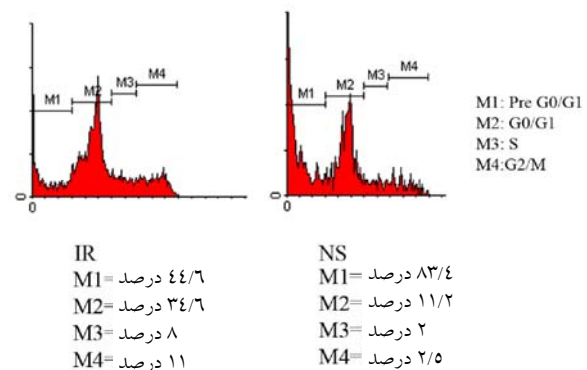
۴- بحث

یک توده توموری می‌تواند به‌عنوان یک بافت غیرمعمول در نظر گرفته شود که به‌وسیله یک سلول سرطانی تومورزا (Tumorigenic) آغاز شده است؛ به‌طوری که این سلول توانایی تکثیر نامحدود را به‌وسیله تجمع جهش‌ها پیدا کرده است. وقتی تومور را به‌عنوان یک بافت غیرطبیعی در نظر بگیریم، اصول زیست‌شناسی سلول‌های بنیادی طبیعی می‌تواند برای فهم بهتر توسعه و رشد تومور به‌کار رود [۱۲-۱۴].

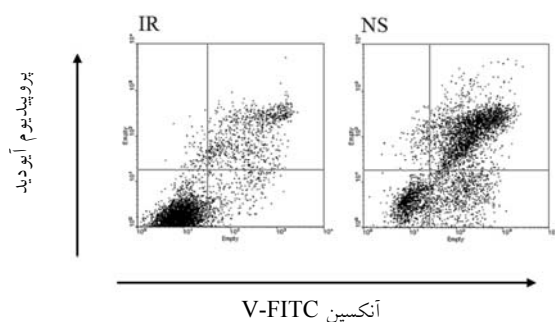
یکی از مسائل مهم در زیست‌شناسی سلول‌های بنیادین، فهم مکانیسم‌های مربوط به تنظیم خودبازسازی است. خودبازسازی نوعی از تقسیم سلولی است که در آن یک یا هر دوی سلول‌های دختری حاصل، به‌صورت غیرتمایز باقی مانده و توانایی ایجاد یک سلول بنیادی دیگر با همان توانایی تکثیر نظیر سلول مادری را دارد. تکثیر (Proliferation)، برخلاف خودبازسازی نه نیاز دارد که سلول‌های دختری، سلول بنیادین باشند و نه این‌که توانایی ایجاد یک زاده تمایز یافته را داشته باشند [۱۵]. بنابراین تکثیر و خودبازسازی معادل هم نیستند، اما تکثیر بخشی از فرآیند خودبازسازی محسوب می‌شود. مدل جدید برای توجیه سرطان که تحت عنوان «مدل سلول بنیادی برای سرطان» است، پیشنهاد می‌نماید که سلول‌های سرطانی تومورزا، فرایندهایی را متحمل می‌شوند که مشابه فرایند خودبازسازی و تمایز سلول‌های بنیادی طبیعی است. به‌عبارت دیگر، سلول‌های تومورزا می‌توانند به‌عنوان سلول بنیادی سرطانی (Cancer stem cells) در نظر گرفته شوند. علی‌رغم اهمیت فرآیند خودبازسازی در سلول‌های بنیادی طبیعی و نیز در سرطان، هنوز نحوه تنظیم این واقعه کاملاً مشخص نشده است [۱۶]. فهرست ژن‌هایی که نقش آن‌ها در خودبازسازی سلول‌های بنیادین مختلف گزارش می‌شود، روز به روز در حال گسترش است؛ از میان این ژن‌ها می‌توان به *Bmi-1*, *Nanog*, *Oct3/4* و... اشاره نمود. با این حال نقش دقیق و مکانیسم‌های عملکردی اغلب این ژن‌ها به‌خوبی مشخص نشده است [۱۷-۱۹].

NS، یکی از ژن‌های دخیل در فرآیند خودبازسازی است که اولین بار در سال ۲۰۰۲ شناسایی شد [۲]. بیان بالایی از این ژن در سلول‌های بنیادین سیستم عصبی مرکزی، خون‌ساز،

قرارگیری فسفاتیدیل سرین، یکی از نشانه‌های اولیه وقوع مرگ برنامه‌ریزی شده سلول است [۱۱]. بنابراین به‌منظور تأیید وقوع مرگ برنامه‌ریزی شده سلول در پی مهار NS، سلول‌ها در دو گروه NS و IR با رنگ‌های اختصاصی آنکسین V-FITC و پروپیدیوم آیویدید، تیمار شدند. درصد سلول‌های آنکسین V-FITC مثبت و پروپیدیوم آیویدید منفی (که نمایانگر سلول‌ها در مراحل اولیه مرگ برنامه‌ریزی شده سلول است) در گروه IR و NS به‌ترتیب ۸ و ۱۸ درصد و میزان سلول‌های آنکسین V-FITC و پروپیدیوم آیویدید مثبت (که نمایانگر سلول‌ها در مراحل انتهایی مرگ برنامه‌ریزی شده سلول است) در دو گروه IR و NS به‌ترتیب ۱۸ و ۵۵ درصد بود (شکل ۴). نتایج بررسی مرگ برنامه‌ریزی شده سلول به‌وضوح نشان داد که مهار بیان ژن NS در رده سلولی 5637 منجر به وقوع مرگ برنامه‌ریزی شده سلول می‌شود.



شکل ۳ آنالیز چرخه سلولی. توزیع و درصد سلول‌ها در مراحل مختلف چرخه در گروه‌های تیمار شده با الیگو نوکلئوتیدهای IR و NS.



شکل ۴ آنالیز رخداد مرگ برنامه‌ریزی شده سلول با انجام آزمون اختصاصی رنگ‌آمیزی سلول‌ها با آنکسین V-FITC و پروپیدیوم آیویدید.

مزانشیمال مغز استخوان و... گزارش شده است [۶-۲، ۴]. علاوه بر این، بیان آن در انواع مختلف رده‌های سلولی و بافت‌های سرطانی مشاهده شده است [۹-۳]. مطالعات روی سرکوب بیان این ژن هم در سلول‌های بنیادین و هم در رده‌های سلولی سرطانی صورت پذیرفته است [۷، ۶، ۳، ۲]، ولی تاکنون نقش این ژن در سرطان مثانه و رده‌های سلولی مشتق شده از آن بررسی نشده است.

در مطالعه حاضر، بیان بالقوه ژن *NS* در رده سلولی سرطانی مثانه 5637 بررسی شد و به منظور بررسی نقش این ژن، استراتژی *RNAi* برای سرکوب بیان *NS* به کار گرفته شد. نتایج، بیانگر بیان ژن *NS* به میزان بالایی در این رده سلولی بود. علاوه بر این، به کارگیری روش ایمونوسیتوشیمی نیز نشان داد که *NS* در سطح پروتئین و در هستک سلول‌های مذکور بیان می‌شود. وسترن بلاتینگ نیز مجدداً تأییدکننده بیان پروتئین *NS* با اندازه تقریبی حدود ۶۰ کیلدالتون بود. این یافته در راستای مطالعات قبلی مبنی بر بیان *NS* در رده‌های سلولی سرطانی متنوع نظیر رده سلولی سرطانی معده (SGC-7901)، رده سلولی سرطانی هپاتوکارسینوما (HepG2)، رده سلولی سرطانی دهانه رحم (Hela)، رده سلولی سرطانی سینه (MMK-7)، رده‌های سلولی پروستات و... است [۷، ۳]. جایگاه درون سلولی *NS* در هسته و به‌طور دقیق‌تر در هستک است، درحالی‌که برخی محققان، بیان *NS* را علاوه بر هسته در سیتوپلاسم نیز گزارش نموده‌اند [۲۰، ۸، ۷]، با این حال در مطالعه حاضر، علامت مربوط به پروتئین *NS* تنها درون هستک رده سلولی سرطانی مثانه 5637 مشاهده شد. پس از تأیید بیان، ژن *NS* با استفاده از الیگونوکلوئید اختصاصی بر علیه آن (*siRNA*) با موفقیت مهار شد. بررسی نیمه کمی بیان *NS* پس از مهار، بیانگر کاهشی در حدود ۸۵ درصد در سطح *mRNA* بود. این یافته با انجام وسترن بلات و ایمونوسیتوشیمی در سطح پروتئین نیز تأیید شد.

مهار ژن *NS* در رده سلولی سرطانی مثانه 5637، منجر به کاهش شدید در نرخ تکثیر سلول‌ها شد، به‌طوری که تعداد سلول‌ها در گروه تیمار شده با الیگونوکلوئید اختصاصی بر علیه ژن *NS* کاهشی ۲۶ درصدی نسبت به گروه‌های کنترل نشان داد. مهار ژن *NS* در رده سلولی سرطانی پروستات (PC3)، دهانه رحم (Hela)، استئوسارکوما (Osteosarcoma) (U2OS) و سلول‌های مزانشیمی بنیادین مغز استخوان موش

صحرایی نتایج مشابهی از نظر کاهش نرخ تکثیر سلولی نشان داده است [۲۱، ۸، ۷]. با این حال، در مطالعه‌ای توسط کافینه (Kafienah) و همکاران با سرکوب بیان ژن *NS* در سلول‌های مزانشیمی بنیادین مغز استخوان انسان، تغییر قابل ملاحظه‌ای در نرخ تکثیر سلولی مشاهده نشد [۲۲]. این یافته می‌تواند با تفاوت‌های ذاتی این رده سلولی با دیگر انواع رده‌های سلولی سرطانی و سلول‌های مزانشیمی بنیادین مغز استخوان موش صحرایی یا تفاوت در طراحی آزمایش‌ها قابل توجیه باشد.

نتایج آنالیز چرخه سلولی با دستگاه فلوسیتومتری، نشان‌دهنده آن بود که اختلال در بیان ژن *NS* سبب افزایش قابل ملاحظه‌ای در میزان سلول‌های موجود در مرحله *pre-G1*، که نمایانگر رخداد مرگ برنامه‌ریزی شده سلول است، می‌شود. با این حال، تفاوت قابل ملاحظه‌ای در مورد سایر مراحل چرخه بین دو گروه *IR* و *NS* مشاهده نشد. رخداد مرگ برنامه‌ریزی شده سلول با انجام آزمون اختصاصی رنگ آمیزی سلول‌ها با آنکسین V-FITC مجدداً تأیید شد.

مطالعات قبلی در زمینه سرکوب بیان ژن *NS* در رده‌های سلولی مختلف، مهار و توقف چرخه سلولی در مرحله *G0/G1* را گزارش نموده‌اند [۷، ۶، ۳]. اما در مطالعه حاضر، چنین نتیجه‌ای حاصل نشد که علت احتمالی آن می‌تواند در تفاوت ذاتی رده سلولی مورد آزمایش با دیگر مطالعات باشد. به‌خصوص با مدنظر داشتن این‌که رده سلولی سرطانی مثانه 5637، فاقد مهم‌ترین پروتئین‌های تنظیم‌کننده چرخه سلولی، یعنی *p53* و *Rb* (Retinoblastoma) است [۲۴، ۲۳].

مهار ژن *NS* در رده سلولی مذکور، منجر به القای شدید مرگ برنامه‌ریزی شده سلول شد. تاکنون تنها در یک مطالعه با استفاده از رده سلولی سرطانی پروستات (PC3)، وقوع مرگ برنامه‌ریزی شده سلول پس از مهار *NS* گزارش شده است [۷]. با توجه به فقدان پروتئین *p53* در رده سلولی سرطانی مثانه 5637 و نیز رده سلولی سرطانی پروستات PC3، رخداد مرگ برنامه‌ریزی شده سلول پس از مهار *NS* احتمالاً از طریق مسیرهای غیروابسته به *p53* انجام می‌گیرد. مطالعات اولیه، مفروض به وابستگی عملکرد ژن *NS* با پروتئین *p53* بود [۲]، با این حال مشاهده تغییرات فنوتیپی مشابه نظیر کاهش نرخ تکثیر سلولی پس

پروتئین p53 در این رده سلولی، این فرضیه که عملکرد ژن NS می‌تواند از مسیرهای غیر وابسته به پروتئین p53 نیز تنظیم شود، قوت می‌گیرد. بررسی بیان و عملکرد دیگر ژن‌های درگیر در خودبازسازی سلول‌های بنیادی طبیعی یا توموری، می‌تواند در آینده راه‌گشای روش‌های تشخیص و درمان سرطان مثانه و دیگر سرطان‌ها شود.

از مهار NS در سلول‌های واجد و فاقد پروتئین p53 عملکردی، فرضیه عدم وابستگی عملکردی ژن NS با پروتئین p53 را قوت می‌بخشد [۳،۷].

مطالعه حاضر برای اولین بار، نشان داد که پروتئین NS نقش مهمی در تنظیم تکثیر و مرگ برنامه‌ریزی شده سلول رده سلولی سرطانی مثانه 5637 ایفا می‌کند و با توجه به فقدان

۵- منابع

- [1] Al-Hajj M, Clarke MF. Self-renewal and solid tumor stem cells. *Oncogene* 2004; 23(43): 7274-82.
- [2] Tsai RY, McKay RD. A nucleolar mechanism controlling cell proliferation in stem cells and cancer cells. *Genes Dev* 2002; 16(23): 2991-3003.
- [3] Sijin L, Ziwei C, Yajun L, Meiyu D, Hongwei Z, Guofa H, Siguo L, Hong G, Zhihong Z, Xiaolei L, Yingyun W, Yan X, Weide L. The effect of knocking-down nucleostemin gene expression on the in vitro proliferation and in vivo tumorigenesis of HeLa cells. *J Exp Clin Cancer Res* 2004; 23(3): 529-38.
- [4] Kermani AJ, Fathi F, Mowla SJ. Characterization and genetic manipulation of human umbilical cord vein mesenchymal stem cells: potential application in cell-based gene therapy. *Rejuvenation Res* 2008; 11(2): 379-86.
- [5] Yaghoobi MM, Mowla SJ, Tiraihi T. Nucleostemin, a coordinator of self-renewal, is expressed in rat marrow stromal cells and turns off after induction of neural differentiation. *Neurosci Lett* 2005; 390(2): 81-6.
- [6] Jafarnejad SM, Mowla SJ, Matin MM. Knocking-down the expression of nucleostemin significantly decreases rate of proliferation of rat bone marrow stromal stem cells in an apparently p53-independent manner. *Cell Prolif* 2008; 41(1): 28-35.
- [7] Liu RL, Zhang ZH, Zhao WM, Wang M, Qi SY, Li J, Zhang Y, Li SZ, Xu Y. Expression of nucleostemin in prostate cancer and its effect on the proliferation of PC-3 cells. *Chin Med J (Engl)* 2008; 121(4): 299-304.
- [8] Fan Y, Liu Z, Zhao S, Lou F, Nilsson S, Ekman P, Xu D, Fang X. Nucleostemin mRNA is expressed in both normal and malignant renal tissues. *Br J Cancer* 2006; 94(11): 1658-62.
- [9] Liu SJ, Cai ZW, Liu YJ, Dong MY, Sun LQ, Hu GF, Wei YY, Lao WD. Role of nucleostemin in growth regulation of gastric cancer, liver cancer and other malignancies. *World J Gastroenterol* 2004; 10(9): 1246-9.
- [10] Nicoletti I, Migliorati G, Pagliacci MC, Grignani F, Riccardi C. A rapid and simple method for measuring thymocyte apoptosis by propidium iodide staining and flow cytometry. *J Immunol Methods* 1991; 139(2): 271-9.
- [11] Fadok VA, Voelker DR, Campbell PA. Exposure of phosphatidylserine on the surface of apoptotic lymphocytes triggers specific recognition and removal by macrophages. *J Immunol* 1992; 148(7): 2207-16.
- [12] Weissman IL. Translating stem and progenitor cell biology to the clinic: barriers and opportunities. *Science* 2000; 287(5457): 1442-6.
- [13] Morrison SJ, Shah NM, Anderson DJ. Regulatory mechanisms in stem cell biology.

- Cell 1997; 88(3): 287-98.
- [14] Kummermehr J, Trott KR, Potten CS(ed.). In Stem Cells . New York, Academic, 1997; p: 363-99.
- [15] Clarke MF. Self-renewal and solid-tumor stem cells, Biology of Blood and Marrow. Transplantation 2005; 11: 14-16.
- [16] Molofsky AV, Pardal R, Morrison SJ. Diverse mechanisms regulate stem cell self-renewal. Curr Opin Cell Biol 2004; 16(6): 700-7.
- [17] Nichols J, Zevnik B, Anastasiadis K. Formation of pluripotent stem cells in the mammalian embryo depends on the POU transcription factor oct4. Cell 1998; 95(3): 379-91.
- [18] Chambers I, Colby D, Robertson M, Nichols J, Lee S, Tweedie S, Smith A. Functional expression cloning of Nanog, a pluripotency sustaining factor in embryonic stem cells. Cell 2003; 113(5): 643-55.
- [19] Jacobs JJ, Kieboom K, Marino S, DePinho RA, van Lohuizen M. The oncogene and Polycomb-group gene bmi-1 regulates cell proliferation and senescence through the ink4a locus. Nature 1999; 397(6715): 164-8.
- [20] Yang H, Zhang J, Wu J, Shou C. Preparation and characterization of monoclonal antibodies against nucleostemin, a protein that controls cell proliferation in stem cells and cancer cells. Hybridoma (Larchmt) 2005; 24(1): 36-41.
- [21] Dai MS, Sun XX, Lu H. Aberrant expression of nucleostemin activates p53 and induces cell cycle arrest via inhibition of MDM2. Mol Cell Biol 2008; 28(13): 4365-76.
- [22] Kafienah W, Mistry S, Williams C, Hollander AP. Nucleostemin is a marker of proliferating stromal stem cells in adult human bone marrow. Stem Cells 2006; 24(4): 1113-20.
- [23] Nixdorf S, Grimm MO, Loberg R, Marreiros A, Russell PJ, Pienta KJ, Jackson P. Expression and regulation of MIM (Missing In Metastasis), a novel putative metastasis suppressor gene, and MIM-B, in bladder cancer cell lines. Cancer Lett 2004; 215(2): 209-20.
- [24] Schnier JB, Nishi K, Goodrich DW, Bradbury EM. G1 arrest and down-regulation of cyclin E/cyclin-dependent kinase 2 by the protein kinase inhibitor staurosporine are dependent on the retinoblastoma protein in the bladder carcinoma cell line 5637. Proc Natl Acad. Sci USA 1996; 93(12): 5941-6.