

فاکتور آزاد کنندهٔ یوکاریوتی شمارهٔ ۳ و احتمال ابتلا به سرطان پستان

محبوبه میری^۱، دکتر منوچهر توسلی^۲، دکتر سیمین همتی^۳

مقاله پژوهشی

چکیده

مقدمه: شواهد متعددی از وجود نقش عوامل ترجمه‌ی یوکاریوتی در ایجاد سرطان پستان حمایت می‌کنند. پروتئین eRF3 (فاکتور آزاد کنندهٔ یوکاریوتی شمارهٔ ۳)، به عنوان یک عامل جداکنندهٔ زنجیره‌ی پلی‌پیتیدی در فرایند ترجمه شناخته شده است و برای گنر سلول‌ها از فاز S سیکل سلولی (GSPT1) نیز ضروری است. مطالعات اخیر حاکی از نقش احتمالی این پروتئین در ایجاد سرطان می‌باشد. هدف پژوهش حاضر، بررسی پلی‌مورفیسم تکرار سه گانهٔ GGC در اگزون شمارهٔ ۱ ژن eRF3a/GSPT1 و ارتباط آن با خطر ابتلا به سرطان پستان در جمعیت اصفهان بود.

روش‌ها: طی این پژوهش که بر روی ۲۵۰ زن مبتلا به سرطان پستان و ۲۵۰ زن سالم انجام شد، پس از استخراج DNA از خون محیطی، توالی مورد نظر توسط روش واکنش زنجیره‌ای پلی‌مراز (PCR) یا Polymerase chain reaction تکثیر گردید و در نهایت پلی‌مورفیسم ژن eRF3a با الکتروفورز قطعات تکثیرشده بر روی ژل پلی‌اکریل آمید مشخص شد.

یافته‌ها: با بررسی پلی‌مورفیسم آلی ژن eRF3a/GSPT1 در جمعیت مورد نظر، ۴ آل شامل آل‌های ۷، ۱۰، ۱۱ و ۱۲ تکرار از GGC در اگزون شمارهٔ ۱ این ژن یافت شد. بیشترین فراوانی آلی در هر دو گروه بیمار و شاهد مربوط به (GGC) بود. نتایج این تحقیق نشان داد که زنان حامل آل ۱۲ تکرار و نیز زنانی که برای آل ۷ (GGC) از ژن مورد مطالعه هموزیگوت هستند، شناس بیشتری برای ابتلا به سرطان پستان دارند.

نتیجه‌گیری: در این تحقیق برای اولین بار در ایران، الگوی پراکنده‌ی، فراوانی آلی و همچنین ژنوتیپ‌های مختلف ژن eRF3a/GSPT1 مشخص گردید. به علاوه یافته‌ها نشان داد که در جمعیت اصفهان، وجود طویل‌ترین آل و کوتاه‌ترین آل (به صورت هموزیگوت) از ژن مزبور می‌تواند خطر ابتلا به سرطان پستان را در این جمعیت افزایش دهد.

وازگان کلیدی: سرطان پستان، فاکتور آزاد کنندهٔ یوکاریوتی شمارهٔ ۳، توالی تکراری GGC، پلی‌مورفیسم

ارجاع: میری محبوبه، توسلی منوچهر، همتی سیمین. فاکتور آزاد کنندهٔ یوکاریوتی شمارهٔ ۳ و احتمال ابتلا به سرطان پستان. مجله دانشکده پزشکی اصفهان ۱۳۹۱، ۳۰ (۲۲۱): ۲۴۷۵-۲۴۶۷

مقدمه

سرطان پستان که لایه‌ی داخلی غدد یا مجاری شیری بافت پستان را درگیر می‌کند، شایع‌ترین نوع سرطان در بین زنان دنیا است؛ به طوری که از هر ۱۱ زن،

یک نفر در طول زندگی خود به این نوع سرطان مبتلا می‌شود (۱). با وجود این که انتظار می‌رود نرخ بروز سرطان پستان در ایران همانند سایر کشورهای آسیایی پایین باشد، اما افزایش این نرخ طی چهار دههٔ اخیر

* این مقاله هاصل پایان‌نامه‌ی دوره‌ی کارشناسی ارشد در دانشگاه اصفهان است.

۱- دانشجو، گروه زیست‌شناسی، دانشکده‌ی علوم، دانشگاه اصفهان، اصفهان، ایران

۲- دانشیار، گروه زیست‌شناسی، دانشکده‌ی علوم، دانشگاه اصفهان، اصفهان، ایران

۳- استادیار، گروه پرتودرمانی، دانشکده‌ی پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی اصفهان، اصفهان، ایران

نویسنده‌ی مسؤول: دکتر منوچهر توسلی

Email: manoochehrt@yahoo.com

سایر فرایندهای سلولی همچون پیشرفت سیکل سلولی، اپوپتوز و سازمان دهی سیتواسکلتون نیز دخالت داشته باشد (۹-۱۱).

eRF3 در انسان دارای دو ایزوفرم مشخص به نامهای eRF3a و eRF3b است. این دو پروتئین دارای ۸۷ درصد تشابه توالی هستند و اغلب تفاوت‌های آن‌ها به ناحیه‌ی انتهای آمینی مربوط می‌شود (۱۲). در شرایط *In vivo* حذف eRF3a مانع از فرایند ختم ترجمه می‌شود؛ در حالی که خاموشی ژن eRF3b اثر قابل ملاحظه‌ای ندارد. به علاوه، این حذف eRF3a است که سبب کاهش سطح درون سلولی پروتئین eRF1، به واسطه‌ی کاهش پایداری آن می‌گردد. این نتایج نشان می‌دهد که eRF3a عامل اصلی عمل کننده در ختم ترجمه‌ی پستانداران است و سطح بیان آن، تشکیل کمپلکس ختم را با تنظیم پایداری پروتئین eRF1 تحت تأثیر قرار می‌دهد (۱۳).

ASK1 eRF3 اپوپتوز وابسته به پروتئین ASK1 (Apoptosis signal-regulating kinase 1) را با تسهیل جداسازی مهارکننده‌ی ۳-۱۴ از پروتئین کیاز ASK1 تحت تأثیر قرار می‌دهد (۱۴). به علاوه، تحقیقات نشان می‌دهد که یک ایزوفرم از (eRF3a/G1 to S phase transition protein 1) eRF3a/GSPT1 می‌تواند به عنوان یک پروتئین متصل شونده به مهارکننده‌های پروتئین‌های اپوپتوزی عمل کند. این فرم که به طور پروتئولیتیک از پروتئین اصلی eRF3 تولید می‌شود، از انتهای آمینی خود با این پروتئین‌ها بر هم کنش می‌کند و منجر به کردن سرانجام وقوع اپوپتوز می‌گردد (۱۵).

دمین انتهای آمینی eRF3 واجد یک گسترش

نشان می‌دهد که این نوع سرطان یکی از فراوان ترین بدخیمی‌ها در بین زنان ایرانی است (۲). نرخ بروز سرطان پستان در بین زنان ایرانی ۱۲۰ نفر در هر ۱۰۰۰۰۰ نفر گزارش شده است. همچنین سن ابتلا به سرطان پستان در ایران بین ۱۵-۸۵ سال است که افراد ۴۰-۴۹ سال در این بین فراوان‌تر هستند (۳). سرطان پستان از نظر ژنتیکیه عنوان یک بیماری پیچیده تلقی می‌شود و عقیده بر آن است که فنوتیپ بیماری ناشی از ارتباطات میان برخی ژن‌ها و عوامل محیطی است. شایع‌ترین ژن‌هایی که در بروز سرطان پستان دخالت دارند، شامل ژن‌های مسؤول ترمیم DNA، کترول رشد و تقسیم سلول و یا کترول مسیرهای انتقال پیام می‌باشند. شواهدی وجود دارد که از دخالت عوامل ترجمه‌ای در ایجاد انواع سرطان حمایت می‌کند، اما نقش این عوامل در ایجاد و پیشرفت سرطان ناشناخته مانده است. مطالعات نشان می‌دهند که چندین عامل دخیل در مراحل آغاز و طویل سازی ترجمه در انواع مختلفی از سرطان‌ها از جمله سرطان‌های پستان، پروستات و سمینومای بیضه افزایش بیان می‌یابند (۴-۶).

فرایند ختم ترجمه در سلول‌های یوکاریوتی توسط دو فاکتور eRF1 (فاکتور آزاد کننده‌ی یوکاریوتی شماره‌ی ۱) و eRF3 (فاکتور آزاد کننده‌ی یوکاریوتی شماره‌ی ۳) کترول می‌شود. eRF1 وظیفه‌ی جداسازی زنجیره‌ی پلی پپتیدی تازه سنتز شده را بر عهده دارد و eRF1 به عنوان یک GTPase، عملکرد eRF3 را تقویت می‌کند (۷). eRF3 همچنین با پروتئین متصل شونده به انتهای polyA (که سبب پایداری mRNA‌ها می‌شود) نیز بر هم کنش می‌کند (۸). مطالعات اخیر نشان می‌دهد که احتمال دارد eRF3 در

(GGC) استخراج شد. قطعه‌ی تکراری n (Salting out) واقع در اگزون ۱ ژن eRF3a توسط پرایمرهای مورد استفاده در مطالعات گذشته (۱۷)، شامل پرایمر پیشرو ۵'-CAT TTC TCG CTC TCT GTC CAC-۳' ۵'-CTG GTC CCA GCA GTC AGG-۳' پرایمر پیرو تکثیر گردید. واکنش زنجیره‌ای پلی‌مراز (PCR) یا Polymerase chain reaction در حجم نهایی ۲۵ میکرولیتر حاوی ۱۰۰-۲۵۰ نانوگرم DNA ژنومی، ۲۰۰ میکرومولار dNTP mix، ۰/۸ میکرومولار از هر یک از پرایمرهای پیشرو و پیرو، ۲ میلی‌مولار $MgCl_2$ ۲/۵ میکرولیتر DMSO ۱۰ درصد، ۵ میکرولیتر بتایین ۵ مولار، ۲/۵ میکرولیتر بافر X PCR^{۱۰} و دو واحد آنزیم SmarTM Taq DNA Polymerase در دستگاه Mastercycler Eppendorf انجام شد.

پس از واشرست شدن اولیه‌ی DNA در دمای ۹۴ درجه‌ی سانتی گراد به مدت ۵ دقیقه، ۳۳ سیکل PCR شامل یک دقیقه در دمای ۹۴ درجه‌ی سانتی گراد برای واشرست شدن رشته‌ها، یک دقیقه در دمای ۵۸ درجه‌ی سانتی گراد جهت اتصال پرایمرها و یک دقیقه نیز در دمای ۷۲ درجه‌ی سانتی گراد برای گسترش پرایمرها انجام شد. به علاوه، یک سیکل نهایی نیز به مدت ۱۰ دقیقه در دمای ۷۲ درجه‌ی سانتی گراد جهت تکثیر توالی‌های ناقص در نظر گرفته شد.

محصولات PCR پس از بهینه‌سازی شرایط دمایی و همچنین غلاظت $MgCl_2$ ، توسط ژل آگاراز ۱ درصد تأیید شد. جهت بررسی پلی‌مورفیسم ژن eRF3a از الکتروفوروز ژل پلی‌اکریل‌آمید (PAGE) یا Polyacrylamide gel electrophoresis (Non-denaturing PAGE) درصد معمولی ۱۰ استفاده شد. ژل با روش رنگ آمیزی نیترات نقره

پلی گلیسین است که توسط یک قطعه‌ی تکراری n (GGC) در اگزون شماره‌ی ۱ ژن کدکننده‌ی این eRF3a/GSPT1 شناسایی شده است که برای ۱۲، ۱۱، ۱۰، ۹، ۷ و ۶ گلیسین کد می‌کنند (۱۶). مطالعاتی که به تازگی به بررسی ارتباط فاکتورهای آزاد کننده با فرآیند تومورزاوی پرداخته‌اند، نشان می‌دهند که سطوح eRF3a mRNA در تومورهای معده، پستان و کولورکتال افزایش می‌یابند. همچنین این مطالعات حاکی از ارتباط مستقیم بین وجود آلل GGC ۱۲-۱۶ و احتمال ابتلا به سرطان‌های فوق است (۱۷-۱۹).

در مطالعه‌ی حاضر، پلی‌مورفیسم ژن eRF3a/GSPT1 در جمعیت ۵۰۰ نفره از زنان ساکن شهر اصفهان و ارتباط این پلی‌مورفیسم با سرطان پستان، برای اولین بار در ایران، بررسی شد.

روش‌ها

طی این مطالعه مورد-شاهدی نمونه‌های خون محیطی از ۲۵۰ زن مبتلا به سرطان پستان و ۲۵۰ سالم جمع‌آوری گردید. بیماران در محدوده سنی ۲۴-۷۹ سال و مراجعین بیمارستان سیدالشهادی (ع) شهر اصفهان بودند. نمونه‌های شاهد نیز به طور تصادفی از بین زنانی انتخاب شدند که جهت انجام بررسی‌های معمول به بیمارستان مراجعه کرده بودند؛ این افراد هیچ سابقه‌ی فامیلی از نظر وجود سرطان پستان در خانواده نداشتند و از نظر سن نیز در محدوده سنی افراد بیمار بودند. از کلیه‌ی شرکت‌کنندگان در مطالعه برای گرفتن نمونه‌ها رضایت کتبی گرفته شد.

DNA با استفاده از روش رسوب‌دهی نمکی

عوامل مرتبط با بروز سرطان به کمک آزمون های Logistic regression و Pearson ضریب همبستگی تعیین شد.

یافته ها

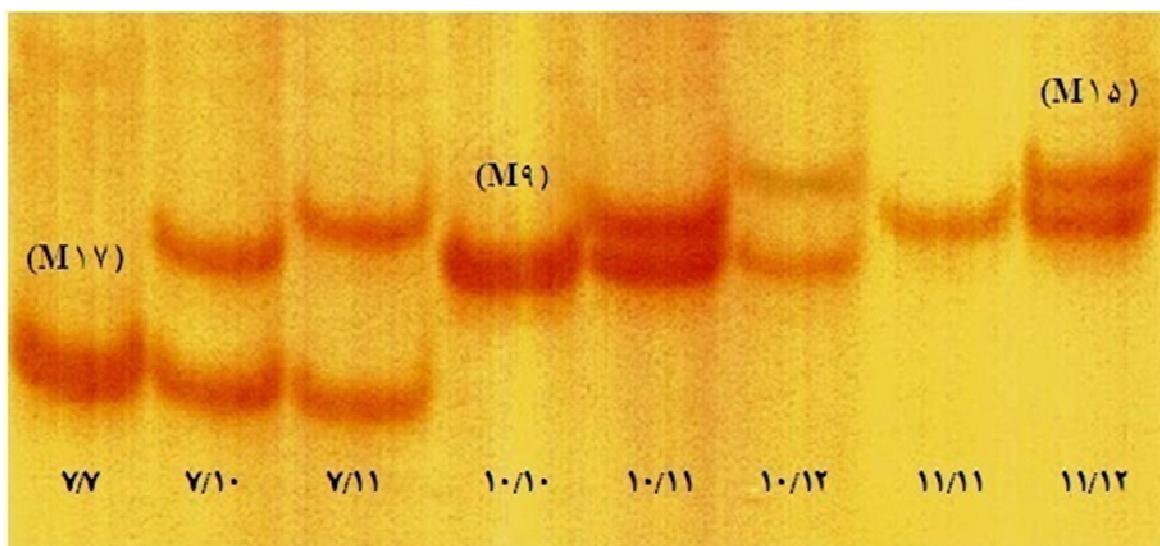
پس از تهیه مارکرهای مخصوص آللی با استفاده از تعیین توالی محصول PCR نمونه های ۹، ۱۵ و ۱۷، از این مارکرها برای تعیین دقیق تعداد تکرارهای سایر نمونه ها در بیماران و افراد شاهد استفاده شد. به این ترتیب با بررسی تمامی ۲۵۰ نمونه بیمار و ۲۵۰ نمونه شاهد، چهار نوع آلل شامل ۷، ۱۰، ۱۱ و ۱۲ تکرار شد و هشت نوع ترکیب آللی مختلف برای ژن مذبور مشاهده گردید.

چنانچه در شکل ۱ مشخص است، این ۸ نوع ترکیب آللی به ترتیب از چپ به راست عبارت از ۷/۷، ۷/۱۰، ۷/۱۱، ۱۰/۱۰، ۱۰/۱۱، ۱۰/۱۲، ۱۱/۱۱ و ۱۱/۱۲ (M15) بود.

رنگ آمیزی شد و پس از ظهور باندهای DNA، نتایج توسط اسکنر ثبت گردید.

پس از بررسی حدود ۱۰۰ نمونه از محصولات PCR بر روی ژل پلی اکریل آمید، فراوان ترین آلل هموزیگوت (M9) به همراه نمونه های شماره ۱۵ و ۱۷ جهت تعیین توالی انتخاب شدند تا در مرحله ای بعد به عنوان مارکر اختصاصی، برای تعیین تعداد تکرارهای GGC در سایر نمونه ها مورد استفاده قرار گیرند. پس از خالص سازی DNA نمونه های کاندید توالی یابی از ژل آگارز توسط کیت استخراج DNA شرکت فرمتاز، این نمونه ها جهت تعیین توالی به شرکت سیناژن تهران فرستاده شدند.

بعد از تعیین طول تکرار آلل های مربوط به تمامی افراد بیمار و شاهد و محاسبه ای فراوانی آللی ژن eRF3a، داده ها آماده بررسی های آماری گردید. نرم افزار SISA جهت انجام آنالیزهای آماری مورد استفاده قرار گرفت و در نهایت ارتباط بین ژنوتیپ و



شکل ۱. تعیین ژنوتیپ (تعداد تکرارهای GGC) افراد مورد آزمایش برای ژن eRF3/GSPT1، به کمک مارکرهای اختصاصی شماره ۹ (M15)، شماره ۱۵ (M17) و شماره ۱۷ (M17) بر روی ژل پلی اکریل آمید ۱۰ درصد و مشاهده ۸ نوع ترکیب آللی مختلف (M9)، شماره ۱۵ (M15) و شماره ۱۷ (M17).

جدول ۱. فراوانی و درصد آلل‌های مختلف ژن eRF3/GSPT1 در بین بیماران و افراد شاهد

آلل	افراد بیمار (درصد) تعداد	افراد سالم (درصد) تعداد	OR (CI 95%)
۷	۲۹ (۵/۸)	۲۷ (۵/۴)	۱/۰۷ (۰/۶۲-۱/۸۵)
۱۰	۳۲۱ (۶۴/۲)	۳۴۴ (۶۸/۸)	۰/۸۱ (۰/۶۲-۱/۰۵)
۱۱	۱۳۶ (۲۷/۲)	۱۲۴ (۲۴/۸)	۱/۱۳ (۰/۸۵-۱/۵۰)
۱۲	۱۴ (۲/۸)	۵ (۱)	۲/۹۰ (۱/۰۳-۸/۰۱)
تعداد کل آلل‌ها	۵۰۰ (۱۰۰)	۵۰۰ (۱۰۰)	۵۰۰ (۱۰۰)

جدول ۲. فراوانی و درصد انواع ترکیبات آللی ژن eRF3/GSPT1 مشاهده شده در جمعیت بیماران و افراد سالم

ژنوتیپ	افراد بیمار (درصد) تعداد	افراد سالم (درصد) تعداد	OR (CI 95%)
۷/۷	۵ (۲)	۱ (۰/۴)	۵/۰۸ (۰/۵۸-۴۳/۸۱)
۷/۱۰	۱۳ (۵/۲)	۱۷ (۶/۸)	۰/۷۵ (۰/۳۵-۱/۵۸)
۷/۱۱	۶ (۲/۴)	۸ (۳/۲)	۰/۷۶ (۰/۲۵-۲/۱۷)
۱۰/۱۰	۱۱۰ (۴۴)	۱۲۰ (۴۸)	۰/۸۵ (۰/۵۹-۱/۲۱)
۱۰/۱۱	۷۷ (۳۰/۸)	۸۳ (۳۳/۲)	۰/۸۹ (۰/۶۱-۱/۳۰)
۱۰/۱۲	۱۱ (۴/۴)	۴ (۱/۶)	۲/۸۳ (۰/۸۸-۹/۰۱)
۱۱/۱۱	۲۵ (۱۰)	۱۶ (۶/۴)	۱/۶۲ (۰/۸۴-۳/۱۲)
۱۱/۱۲	۳ (۱/۲)	۱ (۰/۴)	۳/۰۲ (۰/۳۱-۲۹/۲۷)
تعداد کل ژنوتیپ‌ها	۲۵۰ (۱۰۰)	۲۵۰ (۱۰۰)	۲۵۰ (۱۰۰)

فرکانس ژنوتیپی تکرار GGC در بیماران و افراد شاهد در جدول ۲ مشخص شده است.

ژنوتیپ هموزیگوت ۱۰ با فرکانس ۴۴ و ۴۸ درصد، به ترتیب در بیماران و افراد شاهد معمول ترین ژنوتیپ و پس از آن، ژنوتیپ هتروزیگوت ۱۰/۱۱، فراوان ترین نوع ترکیب آللی بود. ژنوتیپ هموزیگوت ۷ نیز در بیماران بیشتر از افراد شاهد به چشم خورد (OR: ۵/۰۸ (CI % ۹۵: ۰/۵۸۹۴-۴۳/۸۱۳۳) با

به این ترتیب نتایج بررسی‌های آماری نشان داد که آلل ۱۲ تکرار از ژن eRF3a که در بین بیماران بیشتر بود، می‌تواند یک عامل افزایش خطر به مقدار سه برابر، برای ابتلا به سرطان پستان به شمار رود. از طرفی در تجزیه و تحلیل نتایج مربوط به

بررسی فراوانی آللی ژن eRF3a نشان داد که از بین آلل‌های یافت شده در جمعیت مورد بررسی، آلل ۶۴/۲ تکرار بیشترین فراوانی را در بین بیماران (۶۸/۸ درصد) و افراد شاهد (۶۴/۲ درصد) به خود اختصاص داده است. به این ترتیب در میان کل افراد مورد بررسی، شایع ترین آلل $\text{Gly}^{12}-\text{GSPT1}$ (GGC) با فراوانی ۶۶/۵ درصد و دومین آلل رایج، $\text{Gly}^{11}-\text{GSPT1}$ (GGC) با فراوانی ۲۶ درصد بود. همچنین کمترین فراوانی آللی در هر دو گروه بیمار و شاهد متعلق به $\text{Gly}^{12}-\text{GSPT1}$ (GGC)، به ترتیب با فراوانی ۲/۸ و ۱ درصد بود (جدول ۱).

همان گونه که در جدول ۱ مشخص است، در مقایسه با افراد شاهد، فرکانس آللی $\text{Gly}^{12}-\text{GSPT1}$ (GGC) با بیمار بیشتر بود (OR: ۲/۹۰ (CI % ۹۵: ۱/۰۳-۸/۰۱) با

شماره‌ی ۱ ژن GSPT1 کد می‌شود. در این پروژه، ۴ آلل مختلف برای تکرار GGC در ناحیه‌ی مورد نظر، در محدوده‌ی ۷-۱۲ تکرار تعیین شد.

مطالعات قبلی مربوط به پلی‌مورفیسم ناحیه‌ی ژنی مذکور و خطر ابتلا به سرطان، تا کنون تنها بر روی جمعیت‌هایی از کشور پرتغال انجام شده است. نتایج این مطالعات نشان داد که حضور آلل (GGC)_{۱۲} می‌تواند تا ۱۲ برابر خطر ابتلا به سرطان‌های معده، پستان و کولورکتال را افزایش دهد (۱۸).

در پژوهش حاضر، پلی‌مورفیسم_n (GGC) در ۵۰۰ نمونه‌ی خونی مربوط به جمعیتی از زنان ساکن شهر اصفهان مورد بررسی قرار گرفت. یافته‌های نشان داد که افراد حامل آلل (GGC)_{۱۲} و کسانی که برای آلل (GGC)_۷ از ژن مورد نظر هموزیگوت بودند، به طور قابل ملاحظه‌ای در معرض خطر بیشتری برای ابتلا به سرطان پستان قرار داشتند.

همچنین نتایج حاکی از آن بود که فرکانس آلل‌های ۷، ۱۰، ۱۱ و ۱۲ تکرار در جمعیت ساکن اصفهان کمایش^{*} مشابه با جمعیت همسان پرتغالی بود. اما آلل_n (GGC) در بین گروه ۵۰۰ نفری مورد مطالعه یافت نشد. به علاوه فرکانس آلل (GGC)_{۱۲} در جمعیت شاهد ساکن اصفهان ۱ درصد بود، در حالی که این آلل در هیچ یک از گروه‌های شاهد پرتغالی گزارش نشده بود (۱۸).

تحقیقات نشان می‌دهد که سطوح mRNA مربوط به ۱ GSPT1 در تومورهای معده، پستان و کولورکتال در مقایسه با بافت‌های سالم افزایش بیان نشان می‌دهد. به علاوه، بیماران واجد آلل ۱۲ تکرار در مقایسه با حاملین آلل‌های کوتاه‌تر، دارای سطوح افزایش یافته‌ای از mRNA این ژن هستند (۱۹-۱۷). این سطوح

فراآنی ترکیبات آللی در بین دو گروه بیمار و شاهد نیز هموزیگوت‌های ۷/۷ در بین بیماران بیشتر از افراد شاهد دیده شد.

در مرحله‌ی بعد، ارتباط بین طول تکرار GGC در ژن eRF3a با دو عامل سابقه‌ی فامیلی بیماری و سن شروع آن مورد بررسی قرار گرفت. بررسی اطلاعات توسط آزمون Logistic regression نشان داد که وجود یا عدم وجود سابقه‌ی ابتلا به سرطان پستان در خویشاوندان درجه‌ی یک و دو، با تکرارهای GGC در ژن مورد نظر ارتباط معنی داری نداشت. اما نتایج تحلیل‌های آماری نشان داد که نسبت فراینده‌ی بیشتر از ۱ (OR: ۳/۶۵۶۲ با ۳۳/۱۸ CI: ۰/۴۰-۰/۹۵) می‌تواند دلیلی بر وجود ارتباط بین ژنتیک_n (GGC) ۷/۷ تکرار با سن شروع بیماری باشد. در این مورد اگر چه سطح معنی داری بیشتر از سطح خطأ بود ($P = 0/21$)، اما با توجه به فاصله‌ی اطمینان به دست آمده نتایج حاکی از تأیید وجود این ارتباط بود.

به این ترتیب، می‌توان نتیجه گرفت که افراد واجد eRF3a/GSPT1 GGC از ژن ۷/۷ تکرار بیشتری در ابتلا به سرطان پستان در سنین قبل از ۵۰ سالگی دارند.

بحث

در این مطالعه برای اولین بار در ایران، ارتباط بین تکرار سه نوکلئوتیدی پلی‌مورف در یک فاکتور ترجمه‌ای و خطر ابتلا به سرطان پستان مورد بررسی قرار گرفت. eRF3a/GSPT1 یک پروتئین چند عملکردی در سلول‌های یوکاریوتی است که دمین انتهای آمینی آن واجد یک قطعه‌ی پلی‌گلیسین می‌باشد و توسط یک گسترش_n (GGC) در اگزون

از ریزهسته‌ها دیده می‌شود که ممکن است نتیجه‌ی اختلال در تشکیل دوک میتوزی باشد (۱۸).

نتیجه‌گیری

به طور خلاصه، نتایج حاصل از پژوهش حاضر بیانگر این بود که وجود آلل Gly¹²-GSPT1 از ژن GGC مستقیم با تعداد تکرارهای GGC متناسب است؛ اما ارتباطی بین طول آلل‌ها و سطوح متیلاسیون سایت‌های CpG درون گسترش GGC گزارش نشده است (۱۸). بنابراین می‌توان گفت که مکانیسم‌های mRNA دیگری باید مسؤول سطوح افزایش یافته‌ی mRNA مربوط به GSPT1 باشند.

افزایش یافته‌ی mRNA، نمی‌تواند نتیجه‌ی افزایش عملکرد ماشین ختم ترجمه باشد؛ چرا که مقادیر mRNA سایر عوامل ختم ترجمه تغییر نمی‌کند.

مطالعات نشان می‌دهد که در پلی‌مورفیسم (GGC)_n ژن eRF3a، تعداد سایت‌های CpG به طور مستقیم با تعداد تکرارهای GGC متناسب است؛ اما ارتباطی بین طول آلل‌ها و سطوح متیلاسیون سایت‌های CpG درون گسترش GGC گزارش نشده است (۱۸). بنابراین می‌توان گفت که مکانیسم‌های دیگری باید مسؤول سطوح افزایش یافته‌ی mRNA مربوط به GSPT1 باشند.

اختلالات عملکردی eRF3a در نواقص تجمع سیتواسکلتون و در نتیجه، در جداسازی کروموزومی، در موجودات مختلفی همچون مخمر و مگس سرکه نشان داده شده است (۱۱-۱۳). تشکیل ریزهسته‌ها در سلول‌های تقسیم‌شونده در نتیجه‌ی اختلال جداسازی کروموزومی به واسطه‌ی اختلال میتوزی ایجاد می‌شود؛ بنابراین فراوانی ریزهسته‌ها را می‌توان به عنوان یک مارکر زیستی برای بررسی احتمال ابتلا به سرطان در نظر گرفت (۲۰). در همه‌ی رده‌های سلولی واجد آلل‌های طویل eRF3a، فرکانس بالاتری

تشکر و قدردانی

از حمایت مالی معاونت تحقیقات و فناوری دانشگاه اصفهان جهت انجام این پژوهش و از خانم الهه جان‌ثاری به خاطر رحمتشان در تهیه‌ی نمونه‌ها تشکر و قدردانی می‌شود.

References

- Williams N. Breast cancer research and the European Union Clinical Trials Directive. *Breast Cancer Res* 2004; 6(4): 145-7.
- Center for Disease Control and Prevention, Health Deputy, Ministry of Health and Medical Education. Iranian annual cancer registration report 2003. Tehran, Iran: Kelk-e-Dirin Publications; 2005. [In Persian].
- Mousavi SM, Montazeri A, Mohagheghi MA, Jarrahi AM, Harirchi I, Najafi M, et al. Breast cancer in Iran: an epidemiological review. *Breast J* 2007; 13(4): 383-91.
- Nuppenen NN, Porkka K, Kakkola L, Tanner M, Persson K, Borg A, et al. Amplification and overexpression of p40 subunit of eukaryotic translation initiation factor 3 in breast and prostate cancer. *Am J Pathol* 1999; 154(6): 1777-83.
- Rothe M, Ko Y, Albers P, Wernert N. Eukaryotic initiation factor 3 p110 mRNA is overexpressed in testicular seminomas. *Am J Pathol* 2000; 157(5): 1597-604.
- Anand N, Murthy S, Amann G, Wernick M, Porter LA, Cukier IH, et al. Protein elongation factor EEF1A2 is a putative oncogene in ovarian cancer. *Nat Genet* 2002; 31(3): 301-5.
- Zhouravleva G, Frolova L, Le G, X, Le GR, Inge-Vechtomov S, Kisseelev L, et al.

- Termination of translation in eukaryotes is governed by two interacting polypeptide chain release factors, eRF1 and eRF3. EMBO J 1995; 14(16): 4065-72.
8. Hoshino S, Hosoda N, Araki Y, Kobayashi T, Uchida N, Funakoshi Y, et al. Novel function of the eukaryotic polypeptide-chain releasing factor 3 (eRF3/GSPT) in the mRNA degradation pathway. Biochemistry (Mosc) 1999; 64(12): 1367-72.
 9. Hoshino S, Imai M, Mizutani M, Kikuchi Y, Hanaoka F, Ui M, et al. Molecular cloning of a novel member of the eukaryotic polypeptide chain-releasing factors (eRF). Its identification as eRF3 interacting with eRF1. J Biol Chem 1998; 273(35): 22254-9.
 10. Chauvin C, Salhi S, Jean-Jean O. Human eukaryotic release factor 3a depletion causes cell cycle arrest at G1 phase through inhibition of the mTOR pathway. Mol Cell Biol 2007; 27(16): 5619-29.
 11. Valouev IA, Kushnirov VV, Ter-Avanesyan MD. Yeast polypeptide chain release factors eRF1 and eRF3 are involved in cytoskeleton organization and cell cycle regulation. Cell Motil Cytoskeleton 2002; 52(3): 161-73.
 12. Serio TR, Lindquist SL. [PSI⁺]: an epigenetic modulator of translation termination efficiency. Annu Rev Cell Dev Biol 1999; 15: 661-703.
 13. Basu J, Williams BC, Li Z, Williams EV, Goldberg ML. Depletion of a Drosophila homolog of yeast Sup35p disrupts spindle assembly, chromosome segregation, and cytokinesis during male meiosis. Cell Motil Cytoskeleton 1998; 39(4): 286-302.
 14. Lee JA, Park JE, Lee DH, Park SG, Myung PK, Park BC, et al. G1 to S phase transition protein 1 induces apoptosis signal-regulating kinase 1 activation by dissociating 14-3-3 from ASK1. Oncogene 2008; 27(9): 1297-305.
 15. Hegde R, Srinivasula SM, Datta P, Madesh M, Wassell R, Zhang Z, et al. The polypeptide chain-releasing factor GSPT1/eRF3 is proteolytically processed into an IAP-binding protein. J Biol Chem 2003; 278(40): 38699-706.
 16. Merkulova TI, Frolova LY, Lazar M, Camonis J, Kisseelev LL. C-terminal domains of human translation termination factors eRF1 and eRF3 mediate their in vivo interaction. FEBS Lett 1999; 443(1): 41-7.
 17. Brito M, Malta-Vacas J, Carmona B, Aires C, Costa P, Martins AP, et al. Polyglycine expansions in eRF3/GSPT1 are associated with gastric cancer susceptibility. Carcinogenesis 2005; 26(12): 2046-9.
 18. Malta-Vacas J, Aires C, Costa P, Conde AR, Ramos S, Martins AP, et al. Differential expression of the eukaryotic release factor 3 (eRF3/GSPT1) according to gastric cancer histological types. J Clin Pathol 2005; 58(6): 621-5.
 19. Malta-Vacas J, Chauvin C, Goncalves L, Nazare A, Carvalho C, Monteiro C, et al. eRF3a/GSPT1 12-GGC allele increases the susceptibility for breast cancer development. Oncol Rep 2009; 21(6): 1551-8.
 20. Eastmond DA, Tucker JD. Identification of aneuploidy-inducing agents using cytokinesis-blocked human lymphocytes and an antikinetochore antibody. Environ Mol Mutagen 1989; 13(1): 34-43.

Eukaryotic Release Factor 3 and Risk of Breast Cancer

Mahboobeh Miri¹, Manoochehr Tavassoli PhD², Simin Hemmati MD³

Original Article

Abstract

Background: Eukaryotic release factor 3 (eRF3) is known as a polypeptide chain releasing factor in the translation process. It is necessary for G₁ to S phase transition (GSPT1). Recent studies have demonstrated that this protein may have a potential role in development of cancer. The purpose of this study was to investigate the tri-nucleotide polymorphism (GGC) in *eRF3a/GSPT1* exon 1 gene and to identify its association with risk of breast cancer in Isfahan, Iran.

Methods: This study was conducted on 250 women with breast cancer and 250 healthy women. DNA was extracted from peripheral blood and amplified by polymerase chain reaction (PCR). Finally, polyacrylamide gel electrophoresis was used to detect GGC polymorphism.

Findings: Four alleles including 7, 10, 11 and 12 repetitions of GGC were found. GGC₁₀ was the most common allele between patients and controls. Women who carried GGC₁₂ allele (odds ratio = 2.9068, confidence interval = 1.0308-8.0196) and those who are homozygous for GGC₇ (odds ratio = 5.0816, confidence interval = 0.5894-43.8133) of *eRF3a/GSPT1* gene were at significantly higher risk for developing breast cancer.

Conclusion: This was the first Iranian study to identify the distribution, allelic frequency, and various genotypes of *eRF3a/GSPT1* gene. We found the homozygous occurrence of the longest and the shortest allele of this gene to increase the risk for breast cancer among women in Isfahan.

Keywords: Breast cancer, Eukaryotic release factor 3, Repeated sequences of GGC, Polymorphism

Citation: Miri M, Tavassoli M, Hemmati S. **Eukaryotic Release Factor 3 and Risk of Breast Cancer.** J Isfahan Med Sch 2013; 30(221): 2467-75

* This paper is derived from MSc thesis in University of Isfahan.

1- Student, Department of Biology, School of Science, University of Isfahan, Isfahan, Iran

2- Associate Professor, Department of Biology, School of Science, University of Isfahan, Isfahan, Iran

3- Assistant Professor, Department of Radiotherapy, School of Medicine, Isfahan University of Medical Sciences, Isfahan, Iran

Corresponding Author: Manoochehr Tavassoli PhD, Email: manoochehrt@yahoo.com