

بررسی میزان شیوع جهش δ32 در Ζn CCR5 بیماران مبتلا به سرطان پستان شهرستان رفسنجان

محمد کاظمی عرب آبادی^۱ ابراهیم رضازاده زرندی^۲ محمد رضا میرزاوی^۲
غلامحسین حسن شاهی^۴ محمدرضا وطنی باف^۵

چکیده

سابقه و هدف : بسیاری از سرطان‌ها یک شبکه قوی از کموکین‌ها و گیرنده‌های آنها از جمله کموکین‌های CCL4 (MIP-1 β) و CCL3 (MIP-1 α)، CCL5 (RANTES) و CCR2 و CCR5 انجام می‌کنند. این کموکین‌ها اعمال خود را از طریق گیرنده‌های CCR2 و CCR5 انجام می‌دهند. به دلیل اهمیت CCR5 در تومورها بررسی نقش این گیرنده در تومورها مهم به نظر می‌رسد. مطالعات نشان می‌دهد که نوعی جهش با نام جهش 32 δ در Ζn CCR5 می‌تواند منجر به کاهش بیان و عملکرد این گیرنده شود. ما در این مطالعه به بررسی جهش شناخته شده 32 δ و متعاقب آن حذف ۳۲ نوکلوتیدی از این جهش در بیماران مبتلا به سرطان پستان پرداختیم.

مواد و روش‌ها : این مطالعه طی ماههای بهمن سال ۱۳۸۶ روی ۳۶ بیمار با سرطان پستان و ۱۰۰ نمونه کنترل و با کمک تکنیک Gap-PCR انجام شد. اطلاعات مربوط به سن، شغل و طبقه اجتماعی از طریق پرسش‌نامه و بررسی‌های آماری با کمک آزمون‌های T و کای-دو انجام شد.

یافته‌ها : بررسی‌ها در این جمعیت نشان داد که هیچکدام از بیماران مورد مطالعه دارای جهش 32 δ CCR5-δ نبودند. نتایج ما همچنین نشان داد که ۳ نفر از ۱۰۰ نفر (۳ درصد) گروه کنترل دارای فرم هتروزیگوت این جهش بودند.

استنتاج : مطالعه ما نشان داد که جهش 32 δ CCR5-δ در بیماران مورد مطالعه مشاهده نشد. بنابراین به نظر می‌رسد که شاید این جهش در سرطان پستان نقشی نداشته باشد.

واژه‌های کلیدی: کموکین‌ها، CCR5، جهش 32 δ، سرطان پستان

مقدمه

بسیاری از سرطان‌ها یک شبکه قوی از کموکین‌ها و گیرنده‌های آنها را بیان می‌کنند (۱). مطالعات روی دسته مولکول‌ها، در تومور متفاوت است که می‌توان از

مؤلف مسئول: محمد کاظمی عرب آبادی - رفسنجان: میدان انقلاب، دانشکده پزشکی، گروه میکروبیولوژی و ایمونولوژی E-mail: kazemi24@yahoo.com

۱. دکترای ایمونولوژی، استادیار دانشکده پزشکی دانشگاه علوم پزشکی رفسنجان

۲. دکترای زنتیک، استادیار دانشکده پزشکی دانشگاه علوم پزشکی رفسنجان

۳. کارشناسی ارشدمیکروبیولوژی، مریبی دانشکده پزشکی دانشگاه علوم پزشکی رفسنجان

۴. دکترای هماتولوژی، استادیار دانشکده پزشکی دانشگاه علوم پزشکی رفسنجان

۵. متخصص پاتولوژی، استادیار دانشکده پزشکی دانشگاه علوم پزشکی رفسنجان

تاریخ دریافت: ۸۷/۶/۳ تاریخ ارجاع جهت اصلاحات: ۸۷/۷/۲۴ تاریخ تصویب: ۸۸/۲/۲۶

نقش جهش ۳۲ در نقص عملکرد CCR5 به عنوان گیرنده کموکینی موثر در پاسخ‌های ایمنی، این مطالعه طراحی شد تا به بررسی وجود جهش ۳۲ در بیماران با سرطان پستان پردازیم.

مواد و روش‌ها

نحوه انتخاب بیماران:

این مطالعه طی ماه‌های بهمن سال ۱۳۸۶ تا خرداد ۱۳۸۷ روی ۳۶ بیمار زن مبتلا به سرطان پستان (تمامی بیماران مراجعه کننده به بیمارستان علی ابن ابیطالب (ع) شهرستان رفسنجان) و ۱۰۰ نمونه کنترل (۳ برابر گروه مورد) به انجام رسید. به این ترتیب که با مراجعه به پرونده بیماران، با آنها جهت اهدا خون محیطی هماهنگی به عمل آمد. افراد مورد بررسی بیماران زن مبتلا به سرطان پستان بودند که توسط یک پاتولوژیست بیماری آنها از روی نمونه رنگ آمیزی شده با تکنیک H & E مشخص شده بود. بیماری اندازه تومور و میزان متاستاز آن درجه بندی شد به این ترتیب که درجه ۱ و درجه ۲ بیماران با تومور کمتر از ۲ سانتیمتر و عدم در گیری غدد لنفاوی به عنوان درجه ۱، تومور بزرگتر از ۲ سانتیمتر و در گیری غدد لنفاوی به عنوان درجه ۲ و تومور بزرگتر از ۲ سانتیمتر و در گیری غدد انفاوی به همراه در گیری عضلات و متاستاز به نقاط دوردست نیز به عنوان درجه ۳ در نظر گرفته شدند. براساس این درجه بندی، تومور ۱۱ نفر از بیماران درجه ۲، ۶ نفر درجه ۱ و ۱۹ نفر باقی مانده درجه ۲ بود. گروه کنترل را خانم‌هایی تشکیل می‌دادند که از نظر سن، شغل و طبقه اجتماعی با گروه موردمطالعه یکسان‌سازی شده بودند. دو گروه به گونه‌ای انتخاب شدند که عوامل مخدوش کننده به طور کامل حذف شوند، مثلاً دو گروه عاری از تمام بیماری‌های عفونی و آلرژی بودند و سیگار نمی‌کشیدند. مطالعه پس از تصویب در کمیته اخلاق دانشگاه علوم پزشکی رفسنجان به انجام رسید و نمونه‌گیری نیز با تفهیم کامل مبنی بر تحقیقاتی بودن مطالعه و با اخذ رضایت کتبی از افراد انجام شد.

به این موارد اشاره کرد: بسیج سلول‌های ایمنی از جمله ماکروفائزها، سلول‌های T تنظیم کننده (regulatory lymphocyte T)، سلول‌های NK cell و لنفوسيت‌های T عملکردی به محل تومور(۲)، تحریک سلول‌های ایمنی موجود در محل تومور برای ترشح مدیاتورهای خود از جمله سایتوکین‌های آژنیوژن و آژنیواستاتیز(۳)، تنظیم پاسخ‌های ضد توموری، نقش مستقیم و غیرمستقیم به عنوان فاکتور رشد و زندگی برای سلول‌های تومور و استرومای تومور(۱)، کمک به اعمالی مثل متاستاز(۴) و بسیاری از اعمال دیگر(۱). از جمله کموکین‌های مهم که محققین زیادی به خواص ضد توموری آنها و همچنین نقش آنها در متاستاز ریز محیط تومور پی برده‌اند، کموکین‌های CCL3(MIP-1 α), CCL4(MIP-1 β) و CCL5 (RANTES) CCR2 و CCR5 انجام می‌دهند(۶,۵). مطالعات نشان می‌دهد که سیگنال‌های ناشی از CCR5 منجر به افزایش RONویسی و ترجمه از ژن p53 می‌شود(۵). P53 پروتئین با خواص ضد توموری است که در بسیاری از موارد، نقش در بافتی خاص از جمله بافت پستان می‌شود(۵). سرطان در بافتی خاص از جمله منجر به ایجاد بنابراین به نظر می‌رسد که هر گونه نقصی در پروتئین CCR5 و مولکول‌های در گیر در سیگنالینگ داخل سلولی این گیرنده می‌تواند منجر به ایجاد و یا خیانت شدن سرطان پستان شود. مطالعات گذشته نشان می‌دهد که یک جهش در تنها اگزون ژن CCR5 و متعاقب آن حذف ۳۲ نوکلوتید (32) از این ناحیه منجر به بیان کاهش یافته و غیر عملکردی این مولکول بر سطح سلول‌های این افراد می‌شود(۱۰-۷). به گونه‌ای که این جهش به صورت پلی مرفیسم در برخی جوامع در آمده است(۹). با توجه به اینکه سرطان پستان شایعترین فرم بدخیمی در زنان محسوب می‌شود(۱۱)، به نظر می‌رسد بررسی مکانیسم‌های متعدد موثر بر این بیماری با اهمیت باشد. بنابراین با توجه به توضیحات ارائه شده در مورد نقش سیستم ایمنی در مبارزه علیه سرطان‌ها و همچنین

استخراج DNA:

نمونه مورد بررسی در این بیماران و گروه کنترل، خون محیطی بود که در ضد انعقاد EDTA جمع آوری شده بود. ژنومی افراد مورد بررسی از نمونه‌های خون محیطی و توسط کیت‌های استخراج DNA که از شرکت Pioneer ساخت کشور انگلستان تهیه شده بود، مطابق با دستورالعمل کیت، استخراج و در ویال‌های جداگانه تقسیم‌بندی شد و در دمای ۲۰°C- تا زمان انجام آزمایشات PCR نگهداری شد.

واکنش Gap-PCR:

به منظور بررسی وجود CCR5 δ 32، پرایمرها به گونه‌ای طراحی شدند که ناحیه حذف شده مورد نظر را به طور کامل در بر داشته باشند. بنابراین براساس اندازه قطعه مورد نظر می‌توان به وجود جهش در این ناحیه پی‌برد به گونه‌ای که پرایمرهای طراحی شده در این مطالعه یک قطعه ۱۸۸ bp را در نوع وحشی (بدون جهش) تکثیر می‌دادند و وجود محصول PCR با اندازه ۱۵۶ bp نشان دهنده وجود 32 δ در ژن موردنظر خواهد بود. توالي پرایمرها به اینگونه بود:

F: 5'-CAAAAGAAGGTCTTCATTACACC-3'

R: 5'-CCTGTGCCCTTCTCTCATTCG-3'

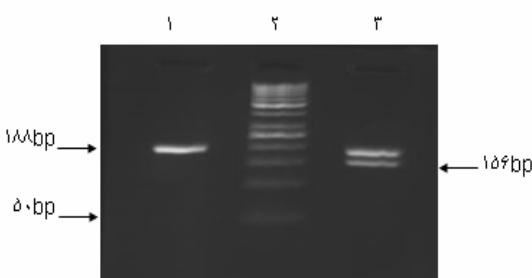
PCR در حجم ۱۱۳۲ میکرومول از هر ۰/۰۶ μM dNTP، ۰/۱۰ mM tris-HCL KCl، ۰/۱۵ mM MgCl₂، ۱، ۰ لیتر ۱ درصد، ۰/۲۰۰ میکرومول از هر ۰/۰۵ μM پرایمر، ۰/۵۰۰ نانو گرم از DNA استخراج شده به همراه ۰/۵ units recombinant Taq DNA polymerase آنزیم.

سیکل‌های PCR به این گونه بود: یک سیکل به صورت: ۹۴°C به مدت ۱ دقیقه، ۵۸/۵°C به مدت ۴۰ ثانیه، ۷۲°C به مدت ۴۰ ثانیه و سپس ۳۵ سیکل به صورت: ۹۴°C به مدت ۴۰ ثانیه، ۵۸/۵°C به مدت ۴۰ ثانیه، ۷۲°C به مدت ۴۰ ثانیه. برای الکتروفورز ابتدا یک ژل آگارز ۲ درصد به همراه اتیدیوم برومايد درست شد سپس محصول PCR به همراه ۵۰ bp ladder به همراه الکتروفورز قرار گرفت. تمام مواد فوق از شرکت سیناژن تهیه شدند.

در طی این تحقیق، ۳۶ نفر از بیماران مبتلا به سرطان پستان و ۱۰۰ نفر از افراد سالم از نظر جهش ۳۲ δ مورد بررسی قرار گرفتند. میانگین سن افراد در دو گروه مورد و شاهد به ترتیب 50 ± 9 و 50 ± 8 سال بوده است. آزمون آماری t-test هیچگونه اختلاف معنی داری را در بین دو گروه نشان نمی‌دهد (جدول شماره ۱). مضاف بر اینکه نسبت افراد دو گروه در طبقات اجتماعی موجود در جدول شماره ۱ نیز اختلاف معنی دار آماری نداشته است. نتایج حاصل از بررسی جهش ۳۲ δ در دو جمعیت نشان داد که هیچکدام از بیماران داری جهش ۳۲ δ در ژنوم خود نبودند اما سه نفر (۳ درصد) از گروه کنترل دارای هر دو فرم وحشی و ۳۲ δ (هتروزایگوت) بودند و مابقی همگی بدون جهش بودند. با انجام آزمون‌های آماری مشخص شد که این نتایج هیچگونه اختلاف معنی داری را بین دو گروه نشان نمی‌دهد. نتایج حاصل از این مطالعه در جدول شماره ۲ و شکل شماره ۱ نشان داده شده است.

جدول شماره ۱: فراوانی متغیرهای سن و طبقه اجتماعی را در دو گروه موردو شاهد

متغیر	گروه موردو شاهد	موردنمایه شاهد
سن (انحراف میار ± میانگین)		
50 ± 9	50 ± 8	
(٪۲۲/٪۲۸	(٪۲۴/٪۲۴	طبقه اجتماعی
(٪۴۴/٪۴۴) ۱۶	(٪۴۴/٪۴۴) ۴	ضعیف
(٪۳۳/٪۳۳) ۱۲	(٪۳۲/٪۳۲)	متوسط
		بالا



شکل شماره ۱: نمونه‌ای از نتایج تکثیر ژن CCR5. ستون ۱ تکثیر ژن CCR5 بدون ۳۲ δ را نشان می‌دهد (قطعه ۱۸۸ bp)، ستون ۲ CCR5 و ستون ۳ محصول PCR که حاوی هر دو قطعه (هتروزایگوت) ۱۸۸ bp و ۱۵۶ bp (حاوی جهش ۳۲ δ) را نشان می‌دهد.

بحث

القاء بیان p53 می‌شود و دوم اینکه نقص در این گیرنده منجر به کاهش بسیج سلول‌های ایمنی به ناحیه سلول‌های سرطانی و پاسخ ایمنی خوب به این سرطان می‌شود. از طرف دیگر مطالعه ناسی در ترکیب نشان داد که میزان CCR5 در جامعه ترکیه ۲/۱۸ درصد می‌باشد(۱۷). این محقق به بررسی این جهش در بین بیماران با سرطان پستان، سرطان تیروئید، سرطان مغز و سرطان لارینژال پرداخت. اگر چه نتایج این محقق نشان می‌دهد که بیشترین میزان وجود CCR5 در بیماران مبتلا به سرطان پستان می‌باشد اما این نتایج ارتباط معنی‌دار آماری بین این جهش و سرطان پستان را نشان نداد(۱۷). نتایج مطالعه حاضر نشان داد که جهش CCR5 در بیماران مبتلا به سرطان پستان واقع در شهرستان رفسنجان وجود ندارد، از طرفی تنها ۳ درصد افراد جامعه، فقط دارای فرم هتروزایگوت جهش CCR5 بودند و حتی هیچکدام از افراد گروه کنترل دارای فرم هموزایگوت این جهش هم نبودند. بنابراین از آنجایی که میزان این جهش در جامعه ما بسیار پایین و در جامعه بیماران مورد نظر به هیچ وجه مشاهده نشد، به نظر بیماران پستان و همچنین شدت آن در بیماران مورد بررسی شهرستان رفسنجان نمی‌تواند دخیل باشد. از طرف دیگر مطالعات مختلفی نشان می‌دهند که سلول‌های سرطانی خود اقدام به تولید CCL5 می‌کنند و از طریق CCR5 اقدام به متاستاز و حرکت منظم و برنامه‌ریزی شده سلول‌های سرطانی به نقاط مختلف بدن می‌کنند(۴). بنابراین نبود CCR5 در بیماران ما با این نکته نیز قابل توجیه است.

References

- Karnoub AE, Weinberg RA. Chemokine networks and breast cancer metastasis. Breast Dis 2006; 26: 75-85.
- Andre F, Cabioglu N, Assi H, Sabourin JC, Delaloge S, Sahin A, et al. Expression of chemokine receptors predicts the site of

مولکول CCR5 به عنوان گیرنده کموکین‌های CCL3، CCL4 و CCL5 در طی پاسخ‌های ایمنی اعمال مختلفی را انجام می‌دهند(۵،۶). به گونه‌ای که منجر به ارتضاح سلول‌های ایمنی به بافت تومور و همچنین اثر مستقیم روی خود سلول‌های سرطانی می‌شود(۵). عمدۀ تحقیقات روی این گیرنده مربوط به بیماران ایدزی HIV می‌شود، زیرا این مولکول به عنوان کمک گیرنده CCR5 محسوب می‌شود(۷-۹) و مطالعات نشان می‌دهد که افرادی که دارای CCR5 در ژن CCR5 می‌باشند نسبت به افراد بدون این جهش نسبت به بیماری ایدز مقاومت هستند و بیماری با سیری کندر در آنها پیشافت می‌کند(۱۰). مطالعات زیادی به بررسی ارتباط CCR5 و بیماری‌های مختلف عفونی و غیرعفونی پرداخته‌اند، به گونه‌ای که یک مطالعه نشان داد که وجود CCR5 در افراد زیادی به پاسخ مناسب دارویی در بیماری هپاتیت C مزمن، ارتباط CCR5 دارد(۱۱) و یا مطالعه دیگری نشان داد که وجود CCR5 در افرادی که به خوبی به ویروس هپاتیت B پاسخ می‌دهند و بیماری را ریشه کن می‌کنند در ارتباط است(۱۲). مطالعات روی بیماران سرطانی نیز نتایج جالبی در برداشت به گونه‌ای که سریوستاوا از کشور هند به بررسی این جهش در بیماران با سرطان مثانه پرداخت و نشان داد که این جهش با سرطان مورد مطالعه ارتباط معنادار دارد(۱۳). مطالعات روی سرطان پستان نیز نتایج مختلفی در برداشته است به گونه‌ای که سانتوز نشان داد که بیماران مبتلا به سرطان پستان که دارای CCR5 در ژن طول بودند، نسبت به افراد دارای فرم وحشی این ژن عمر کمتر داشتند و شدت بیماری در آنها بیشتر بود(۱۴). نتایج سانتوز از دو جهت قابل بحث می‌باشد اول اینکه این جهش منجر به عدم سیگنال مناسب CCR5 جهت

- metastatic relapse in patients with axillary node positive primary breast cancer. *Ann Oncol* 2006; 17(6): 945-951.
3. Strieter RM, Burdick MD, Mestas J, Gomperts B, Keane MP, Belperio JA. Cancer CXC chemokine networks and tumour angiogenesis. *Eur J Cancer* 2006; 42(6): 768-778.
 4. Vaday GG, Peehl DM, Kadam PA, Lawrence DM. Expression of CCL5 (RANTES) and CCR5 in prostate cancer. *Prostate* 2006; 66(2): 124-134.
 5. Aldinucci D, Lorenzon D, Cattaruzza L, Pinto A, Gloghini A, Carbone A, et al. Expression of CCR5 receptors on Reed-Sternberg cells and Hodgkin lymphoma cell lines: involvement of CCL5/Rantes in tumor cell growth and microenvironmental interactions. *Int J Cancer* 2008; 122(4): 769-776.
 6. Arababadi MK, Pourfathollah AA, Jafarzadeh A, Hassanshahi G, Mohit M, Hajghani M, et al. Evaluation of expression rate of chemokines receptor CCR5 on peripheral blood CD8+ T cells of occult hepatitis B infected patients. *J Mazand Univ Med Sci* 2009; 18 (68): 11-18.
 7. Jin Q, Agrawal L, Meyer L, Tubiana R, Theodorou I, Alkhatib G. CCR5Delta32 59537-G/A promoter polymorphism is associated with low translational efficiency and the loss of CCR5Delta32 protective effects. *J Virol* 2008; 82(5): 2418-2426.
 8. Singh H, Sachan R, Jain M, Mittal B. CCR5-Delta32 polymorphism and susceptibility to cervical cancer: association with early stage of cervical cancer. *Oncol Res* 2008; 17(2): 87-91.
 9. Nahon P, Sutton A, Rufat P, Simon C, Trinchet JC, Gattegno L, et al. Chemokine system polymorphisms, survival and hepatocellular carcinoma occurrence in patients with hepatitis C virus-related cirrhosis. *World J Gastroenterol* 2008; 14(5): 713-719.
 10. Arababadi MK, Naghavi N, Hassanshahi G, Mahmoodi M. CCR5 Δ 32 mutation is associated with nephropathies of type 2 diabetes?. *Ann Saud med*, article in press.
 11. Spector D, Mishel M, Skinner CS, Deroo LA, Vanriper M, Sandler DP. Breast Cancer Risk Perception and Lifestyle Behaviors Among White and Black Women With a Family History of the Disease. *Cancer Nurs* 2009; 13: 13.
 12. Oh DY, Jessen H, Kucherer C, Neumann K, Oh N, Poggensee G, et al. CCR5Delta32 genotypes in a German HIV-1 seroconverter cohort and report of HIV-1 infection in a CCR5Delta32 homozygous individual. *PLoS ONE* 2008; 3(7): e2747.
 13. Mangia A, Santoro R, D'Agruma L, Andriulli A. HCV chronic infection and CCR5-delta32/delta32. *Gastroenterology* 2003; 124(3): 868-869; author reply 69-70.
 14. Thio CL, Astemborski J, Bashirova A, Mosbruger T, Greer S, Witt MD, et al. Genetic protection against hepatitis B virus conferred by CCR5Delta32: Evidence that CCR5 contributes to viral persistence. *J Virol* 2007; 81(2): 441-445.
 15. Srivastava A, Pandey SN, Choudhuri G, Mittal B. CCR5 Delta32 polymorphism: associated with gallbladder cancer susceptibility. *Scand J Immunol* 2008; 67(5): 516-522.
 16. Manes S, Mira E, Colomer R, Montero S, Real LM, Gomez-Mouton C, et al. CCR5 expression influences the progression of human breast cancer in a p53-dependent manner. *J Exp Med* 2003; 198(9): 1381-1389.
 17. Degerli N, Yilmaz E, Bardakci F. The delta32 allele distribution of the CCR5 gene and its relationship with certain cancers in a Turkish population. *Clin Biochem* 2005; 38(3): 248-252.