

بررسی جهش‌های اگزونی ژن NOD2 در بیماران ایرانی مبتلا به کرون

دکتر نصرت‌الله نادری^۱، دکتر آلمـا فرنـود^{۲*}، منـیـه مـبـیـی^۳، هـدـیـه بـالـیـی^۴، دـکـتر هـمـایـوـن (ـجـابـیـ)ـیـانـیـ^۵، عـلـیـ تـهـامـیـ^۶

دـکـتر هـرـزاد فـیـروـزـیـ^۷، مـحـصـومـه سـلـطـانـیـ^۸، دـکـتر (ـمـیـم آـقـازـادـهـ)^۹، دـکـتر فـرامـرـز دـفـشـانـیـ^{۱۰}، دـکـتر مـمـدـ رـضا (ـالـیـ)^{۱۱}

۱. استادیار، مرکز تحقیقات بیماریهای گوارش و کبد، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی

۲. محقق، مرکز تحقیقات بیماریهای گوارش و کبد، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی

۳. استاد، مرکز تحقیقات بیماریهای گوارش و کبد، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی

چکیده

سابقه و هدف: ژن NOD2 به عنوان ژنی که ارتباطی قوی با بیماری کرون دارد، شناخته شده است. ولی جهش‌های این ژن در جمعیتهای مختلف، فراوانی‌های متفاوتی را نشان داده‌اند. هدف از مطالعه حاضر، تعیین توالی تمام اگزونهای ژن NOD2 در بیماران ایرانی مبتلا به کرون بود تا جهش‌های موجود در این ژن را بیابیم و فراوانی هریک از آنها را در بیماری کرون در مقایسه با افراد شاهد بررسی نماییم.

مواد و روش‌ها: در مطالعه تحلیلی مورد شاهدی ۹۰ بیمار کرون و ۱۲۰ فرد سالم که از نظر سن و جنس با بیماران همسان بودند، مورد بررسی قرار گرفتند. این افراد در طی سه سال (۱۳۸۶-۱۳۸۸) به بیمارستان طالقانی وابسته به دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی مراجعه کرده بودند. تمام مناطق اگزونی ژن NOD2 در این افراد به روش polymerase chain reaction (PCR) و sequencing مورد بررسی قرار گرفت و در دو گروه بیمار و شاهد مقایسه شد.

یافته‌ها: ۲۱ جهش در تمام اگزونهای ژن NOD2 یافت گردید که ۸ عدد از این جهش‌ها فراوانی آللی بیش از ۵٪ داشتند. هشت موتاسیون جدید (یکی در اگزون ۲ و ۷ عدد در اگزون ۴) یافت شد. سه جهش شایع ژن NOD2 (R702W, G908R, 1007fs) به ترتیب فراوانی آللی برابر با ۲/۳٪، ۱۳/۳٪ و ۱/۷٪ داشتند. سه جهش جدید T794P, P371T و Q908H و نیز جهش R702W در بیماران کرون به شکل معنی‌داری فراوان‌تر از گروه شاهد بود ($p < 0.001$).

نتیجه‌گیری: ۸ جهش جدید در ژن NOD2 یافت شد ولی هنوز اهمیت پاتوفیزیولوژیک این جهش‌ها نامشخص است. بر اساس این مطالعه به نظر می‌رسد بیماران ایرانی با گنجینه ژنتیکی متفاوت ممکن است خصوصیات جدیدی را برای حساسیت به بیماری داشته باشند.

وازگان کلیدی: بیماری کرون، ژن NOD2، جهش.

مقدمه

بیماری کرون (Crohn's Disease) یا زیر مجموعه‌ای از بیماریهای التهابی روده (Inflammatory Bowel Disease) یا IBD است که با التهاب تمام لایه‌های جدار دستگاه گوارش مشخص می‌شود. این بیماری می‌تواند هر منطقه‌ای از دستگاه هاضمه از دهان تا معقد را گرفتار کند (۱). در بیشتر موارد بیماری کرون بر اساس علائم بالینی، اندوسکوپی و نیز یافته‌های بافت‌شناسی تشخیص داده می‌شود. با این حال

تفاوت در وسعت بیماری، علائم خارج روده‌ای، سیر بیماری و پاسخ به درمان، زیر گروههای متعددی را برای بیماران به وجود می‌آورد. این تنوعهای فنوتیپی، عوامل مختلفی را به عنوان علت بیماری کرون مطرح می‌نماید.

با وجود انجام مطالعات گسترده بالینی و ژنتیکی، هنوز علت و پاتوژن دقیق بیماریهای التهابی روده و بیماری کرون مشخص نشده است. بیماری کرون از بیماریهای چند عاملی است که به طور عمده سه عامل ایمونولوژیک، عوامل محیطی و خصوصیات ژنتیکی فرد در پاتوژن آن نقش دارند (۲). مطالعات اپیدمیولوژیک عوامل مختلف محیطی از جمله علی‌عفونی و مصرف سیگار را به عنوان عامل خطر بیماری کرون

*نویسنده مسئول مکاتبات: دکتر آلمـا فـرنـودـ، تـهـرـانـ، بـزـرـگـراهـ چـمـرـانـ، خـیـابـانـ

پـیـمانـسـانـ، مرـکـزـ تـحـقـيقـاتـ بـیـمارـیـهـایـ گـوـارـشـ وـ کـبدـ؛

a_farnood@yahoo.com

گوارش تشخیص داده شد و پرسشنامه کاملی برای هر بیمار تکمیل گردید. فوتویپ کرون براساس طبقه‌بندی وین (Vienna Classification) (۱۴) شامل منطقه بیماری، رفتار بیماری و سن در زمان تشخیص، گروه‌بندی شد. گروه شاهد از افراد سالم بدون علائم گوارشی یا سابقه شخصی یا خانوادگی هر بیماری مهمی انتخاب شدند. پروتکل مطالعه توسط گروه اخلاق مرکز تحقیقات گوارش مورد تأیید قرار گرفته و از تمام افراد شرکت‌کننده در مطالعه فرم رضایت‌نامه کتبی اخذ گردید.

DNA زنومی از لکوستیت‌های خون محیطی به روش استاندارد "فلل کلروفورم" (۱۵) استخراج شد. تمام اگزون‌های ژن NOD2 براساس بانک اطلاعاتی Genbank و با پرایمرهای اختصاصی (جدول ۱) تکثیر شدند. برای هر اگزون از یک جفت پرایمر استفاده گردید، به جز اگزون ۴ که به دلیل بزرگی قطعه از ۵ جفت پرایمر استفاده شد. واکنش PCR در حجم $1\mu\text{L}$ شامل 10 mM Tris-HCL ، 8 mM MgCl_2 ، 50 mM KCl از محلول $1/5\text{ mM dNTPs}$ ، 0.5 mM dNTPs از هر یک از پرایمرها، 2 ng واحد آنزیم DNA پلی‌مراز (فرمنتاز، آلمان) و 200 ng LRR ژنومی انجام گرفت. شرایط PCR برای تمام قطعات شامل: دناتوراسیون ابتدایی در 94°C به مدت 10 دقیقه، سپس 35 سیکل شامل برای 94°C برای 30 ثانیه، 56°C برای 30 ثانیه و 72°C به مدت 30 ثانیه و طویل شدن نهایی در 72°C به مدت 10 دقیقه بود. سنتز مناسب محصولات PCR با استفاده از الکتروفورز بر روی ژل آگارز ($1/1.5\text{ %}$) بررسی گردید و سپس قطعات تکثیر شده، سکانس گردیدند (با دستگاه ABI 3130XL Genetic Analyzer، Applied Biosystems، آمریکا) (شکل ۱). نتایج حاصله با استفاده از نرم‌افزار Lasergene Version 6، محصول شرکت DNASTAR (آمریکا) با سکانس ثبت شده ژن NOD2 در مقایسه (Accession No: AF178930) Genbank گردید.

بررسیهای آماری با استفاده از آزمون مربع کای یا دقیق فیشر انجام گرفت و p کوچکتر از 0.05 معنی دار در نظر گرفته شد. اطلاعات با استفاده از نرم‌افزار SPSS (Version 13) (تجزیه و تحلیل گردید).

یافته‌ها

میانه سن در گروه شاهد و بیماران مبتلا به کرون به ترتیب 31 سال (۱۷-۶۲) و 32 سال (۱۶-۶۵) بود.

مطرح نموده‌اند. از طرفی عوامل ژنتیکی نیز با بیماری کرون ارتباطی قوی دارند و در مطالعات اولیه بر روی دو قلوهای تک‌تخمی و نیز بررسیهای بعدی در مطالعات فامیلی و linkage analysis این ارتباط مطرح شده است (۳). تحقیقات متعددی در جهت روش‌تر شدن ارتباط ژنتیکی مناطق مختلف ژنوم با بیماری کرون انجام گرفته است و مناطق بسیاری از کروموزوم‌ها را با این بیماری مرتبط دانسته‌اند. هریک از این مناطق یا لوکوس‌های ژنتیکی، ژن‌های متعددی را در برمی‌گیرند (۲، ۴-۷).

یکی از لوکوس‌های مرتبط با بیماری کرون، ناحیه‌ای بر روی کروموزوم 16 به نام IBD1 است که شامل ژن NOD2 است. ژن NOD2 یا CARD15 که در سال 2001 به طور جداگانه توسط Hugot و همکاران (۸) و Ougra و همکاران (۹) معرفی شد، اولین ژن شناخته شده مرتبط با بیماریهای التهابی روده به خصوص بیماری کرون است. ژن NOD2 پروتئین (LRR) نقش دارد، در حالی که قسمت‌های CARD (caspase recruitment domain) و NBD (nuclear binding domain) یک بخش غنی از لوسین به نام leucin-rich repeats (LRR) است (۱۰). بخش LRR در تشخیص لیپوپلی‌ساکاریدهای باکتریایی (LPS) قادر به فعال ساختن آبشار (nuclear factor B) NOD2 و ایجاد آپوپتوز می‌نماید (۸).

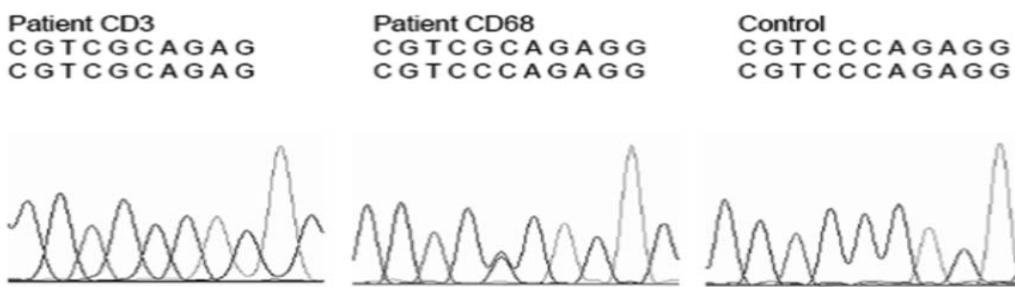
با توجه به اینکه تاکنون مطالعات محدودی در زمینه ژنتیک بیماری کرون در جمعیت ایرانی صورت گرفته است و در تنها مطالعه انجام شده بر روی سه جهش‌های شایع ژن NOD2 فقط یکی از آنها (R702W) با بیماری کرون در ایران مرتبط شناخته شده است (۱۰)، در مطالعه حاضر تصمیم گرفتیم تمام اگزون‌های ژن NOD2 را برای یافتن جهش‌های این ژن بررسی کنیم و فراوانی هریک از آنها را در بیماری کرون در مقایسه با افراد شاهد بررسی نماییم.

مواد و روش‌ها

در این مطالعه تحلیلی مورد-شاهدی، 90 بیمار کرون اسپردادیک و 120 فرد شاهد سالم که از نظر سن و جنس با بیماران همسان بودند، وارد مطالعه گردیدند. این افراد در مدت سه سال (۱۳۸۶-۱۳۸۸) به بیمارستان طالقانی وابسته به دانشگاه علوم پزشکی شهرید بهشتی مراجعه نموده بودند. بیماری کرون براساس یافته‌های بالینی، آندوسکوبی، رادیولوژیک و هیستوپاتولوژیک (۱۱-۱۳) توسط متخصص

جدول ۱- پرایمرهای استفاده شده در PCR اگزونهای زن NOD2

PCR	$\bar{A} \sim \bar{A} + Y$	\bar{Y}	Forward	Reverse	$\frac{1}{2} \bar{A}, ^3Y$
۲۹۳			GTAGACAGATCCAGGCTCACC	CCCAGAAACAGAGTCAGCAC	۱
۵۵۵			ACCTTGATCTGGCTTCTG	CCTTCCTGAGAACTCTGTG	۲
۲۰۱			ACATTGCTCCATCAGCCTTC	GACTGCCCTCCCTTCTG	۳
۴۲۲			TGCCTCTTCTTCGCTTCC	AGTAGAGTCCGACAGAGAG	۴a
۳۸۰			TTTCTCTTGTCTTCCATTTC	CCCTGTTAGAGAAGGCC	۴b
۴۴۶			GAAGTACATCCGACCGAG	AGCCAAGAGAAATGTACAG	۴c
۴۵۶			ATGTGCTGCTACGTGTTCTC	CAGACACCAGCGGGCACAG	۴d
۴۹۴			ACCTTCAGATCACAGCAGCC	GCTCCCCATACCTGAAC	۴e
۱۶۲			TTGTCTTACTAGCTCCATTTC	AGCCCATTGTCACAGCC	۵
۳۷۲			CTGTTGCATGATGGGGGG	GGGAGATCACAGCATTAGAG	۶
۴۳۵			CGTCCCCTGCTGCCCCTTTC	ACTCTCTCCCTGGCTTGTC	۷
۳۸۰			AAGTCTGTAATGTAAAGCCAC	CCCAGCTCCTCCCTTTC	۸
۱۵۶			CTTCCCTGCTCTGACATAC	CCCCAGAGCAGAGAACCC	۹
۶۵۴			GCTGCAATGGAGAGTGGG	CTTTATTGGTTACCTTCACCTTC	۱۰
۲۲۸			CTCACCAATTGTATCTTCTTTTC	GAATGTCAGAACATAGAAGGG	۱۱
۲۷۹			TAAAAACAGCCCTGACTTCC	AAACTCACAGCCTGCTCAC	۱۲



شکل ۱- الکتروفروگرام جهش S178S در دو بیمار مبتلا به کرون و یک فرد شاهد سالم، از چپ به راست

نوکلئوتید و ایجاد موتاسیون frame shift بود. یک جهش nonsense جدید در اگزون ۴ یافت شد که در اثر جایگزینی یک نوکلئوتید C بجای A و ایجاد کدون ایست زودرس در محل ۸۱۳ زنجیره اسیدآمینه بوجود آمده بود. در هیچیک از اگزونهای بررسی شده حذف یا وارد شدن قطعه‌ای از نوکلئوتیدها (جهش deletion یا insertion) یافت نشد. بیش از ۵۰٪ (n=۱۱) جهش‌های مشاهده شده missense بودند و موجب تغییر در اسیدآمینه شده بودند. بیشتر این جهش‌ها از نوع transition (۶۱/۹٪)، بخصوص جابجای T : C (۳۳/۳٪) بودند. ۱۸ جهش فراوانی بیش از ۱٪ در بیماران کرون داشتند. فقط ۱۰ جهش چنین فراوانی را در گروه شاهد نشان دادند. ۸ جهش S178S، P268S، P371T، R587R، R794P، R702W، R459R و Q809H در بیماران کرون فراوانی بیش از ۵٪ داشتند.

نسبت مرد به زن در هر دو گروه مطالعه ۱/۶ به ۱ بود. خصوصیات بالینی بیماران بر اساس طبقه‌بندی وین در جدول ۲ خلاصه شده است. در مجموع ۴۲۰ آل ژن NOD2 در ۹۰ بیمار مبتلا به کرون و ۱۲۰ شاهد سالم جهت یافتن هر تغییر در نوکلئوتیدها به روش sequencing مستقیم بررسی گردید. در مناطق اگزونی این ژن، ۲۱ موتاسیون در اگزونهای ۲، ۴، ۸ و ۱۱ یافت شد (جدول ۳). در سایر اگزونهای بررسی شده در مطالعه ما هیچ جهشی مشاهده نگردید.

بیش از ۷۰٪ جهش‌ها (n=۱۶) در اگزون ۴ متامرکز شده بودند. سایر جهش‌ها به ترتیب ۲ عدد در اگزون ۲، ۲ عدد در اگزون ۸ و یک جهش در اگزون ۱۱ قرار داشتند. تمام جهش‌ها ناشی از جابجای یک نوکلئوتید بودند، بجز جهش (SNP۱۳) 1007fsinsC که ناشی از ورود یک

جدول ۳- جهش‌های یافته شده در اگزون‌های ۲ و ۴ NOD2 در بیماران ایرانی مبتلا به کرون

P value	آلل‌های جهش‌یافته		محل تغییر در پروتئین	محل (buid36)	مارکر پلی‌مورفیک	تغییر پیتند	شماره GenBank	محل و تغییر در نوکلئوتید
	شاهد (n=240)	کرون (n=180)						
<u>۲ اگزون</u>								
NS	۰ (۰)	(۱/۷)۳	CARD1		V162I	EF364441	484 G : A	
NS	(۲۹/۲)۷۰	(۲۹/۴)۵۳	CARD2	49291360	S178S	rs2067085	534 C : G	
<u>۴ اگزون</u>								
NS	(۲۹/۶)۷۱	(۳۴/۴)۶۲		49302125	SNP5	P268S	rs2066842	802 C : T
NS	(۰/۴)۱	(۱/۱)۲	NBD	49302189		N289S	rs5743271	866 A : G
<۰.۰۰۱*	(۰/۸)۲	(۵/۵)۱۰	NBD			P371T	EF624393	1111 C : A
NS	.	(۰/۶)۱	NBD			T389T	EU817180	1167 G : A
NS	.	(۰/۶)۱	NBD	49302618		V432A	rs2076754	1295 T : C
NS	(۲۸/۳)۶۸	(۳۴/۴)۶۲	NBD	49302700	SNP6	R459R	rs2066843	1377 T : C
NS	.	(۱/۱)۲	NBD			E462K	EF624392	1384 G : A
NS	(۲۷/۱)۶۵	(۲۵/۶)۴۶		49303084	SNP7	R587R	rs1861759	1761 T : G
NS	.	(۱/۷)۳				A611A	EF624394	1833 C : T
<۰.۰۰۱†	(۱/۳)۳	(۱۳/۳)۲۴		493030427	SNP8	R702W	rs2066844	2104 C : T
NS	.	(۱/۱)۲		49303519		S732S	rs6413461	2196 C : T
NS	.	(۱/۱)۲	LRR	49303601		R760C	rs3813758	2278 C : T
NS	(۱/۳)۳	(۴/۴)۸	LRR	49303699		P792P	rs5743280	2376 C : T
<۰.۰۰۱‡	(۱/۳)۳	(۸/۹)۱۶	LRR			A794P	EU888273	2380 G : C
<۰.۰۰۱§	(۰/۸)۲	(۷/۲)۱۳	LRR			Q809H	EU888274	2427 G : C
NS	(۲/۹)۷	(۲/۲)۴	LRR			C813X	EU888275	2439 C : A
<u>۸ اگزون</u>								
NS	(۱/۷)۴	(۰/۶)۱	LRR	49314037		F906F	rs58586167	2718 C : T
NS	(۱/۳)۳	(۲/۲)۴	LRR	49314041	SNP12	G908R	rs2066845	2722 G : C
<u>۱۱ اگزون</u>								
NS	(۰/۸)۲	(۱/۷)۳	LRR	49321282:49321283	SNP13	1007fs	rs5743293	3020insC

NS: Not significant

گروه شاهد فراوانی کمتر از ۱۰٪ داشتند. در میان سه جهش شایع ژن NOD2 فقط SNP8 (R702W) فراوانی آلل بیشتری را در بیماران مبتلا به کرون نسبت به افراد شاهد سالم نشان داد که این اختلاف از نظر آماری معنی‌دار بود (۰.۱۳٪ در بیماران مبتلا به کرون در برابر ۰.۱٪ در افراد شاهد، $p < 0.001$ ، $OR = 12/2$). در آلل جهش‌های SNP12 (G908R) و SNP13 (1007fs) در بیماران ایرانی مبتلا به کرون کمتر از ۳٪ بود (به ترتیب ۰.۱٪ و ۰.۷٪). در کل ۸ جهش جدید، یکی در اگزون ۲ و هفت جهش در اگزون ۴ در بیماران کرون ایرانی مشاهده شد. از این جهش‌ها ۵ عدد missense بودند که ۳ عدد آنها شامل جهش‌های آلماری معنی‌دار بود (۰.۱٪، $p < 0.001$). حدود اطمینان هریک از جهش‌های مذکور به ترتیب $OR = 9/26$ ، $CI: 2/1 - 41/6$ و $OR = 9/3$ ، $CI: 2/1 - 41/6$ و $OR = 7/7$ ، $CI: 2/2 - 26/9$.

جدول ۲- خصوصیات بالینی بیماران ایرانی مبتلا به کرون (بر اساس تقسیم‌بندی وین)

محل بیماری
(۳۰)۲۷
درگیری اینلوم (L1)
(۳۰)۲۷
درگیری کولون (L2)
(۳۶/۷)۲۷
درگیری اینتوکولیک (L3)
(۳/۳)۳
درگیری دستگاه گوارش فوقانی (L4)
رفتار بیماری
(۵۷/۸)۵۲
بیماری التهابی
(۲۰)۱۸
stricturing
(۲۲/۲)۲۰
بیماری penetrat-
(۴/۱)۱۳۷
سن در زمان تشخیص (زیر ۴۰ سال)

چهار جهش، شامل جهش S178S در اگزون ۲ و جهش‌های (SNP7)، R587R، R459R و SNP5، P268S در اگزون ۴ از موارد فوق در جمعیت شاهد فراوانی مذکور در بیماران داشتند. ولی هیچیک از جهش‌های مذکور در بیماران مبتلا به کرون در مقایسه با گروه شاهد فراوانی بیشتری که از نظر آماری معنی‌دار شود، نداشتند. همه جهش‌های مذکور در

بحث

نتایج به دست آمده در این مطالعه، موبید نتایج قبلی گزارش شده درباره همراهی جهش NOD2 ژن R702W با بیماری کرون در بیماران ایرانی است (۱۰). همچنین، در این بررسی ۸ جهش جدید در ژن NOD2 پیدا شد. بررسی فراوانی آللهای این جهش‌ها در بیماران مبتلا به کرون در مقایسه با افراد شاهد سالم بیانگر فراوانی بیشتر بعضی از جهش‌های ژن NOD2 در بیماران ایرانی مبتلا به کرون بود.

ژن NOD2 به عنوان یکی از ژن‌های موثر در افزایش حساسیت به بیماری کرون در بسیاری از جمعیتهای سفیدپوست مطرح شده است. سه جهش شایع این ژن (1007fs, R702W, G908R) در مطالعات متعددی در جوامع اروپایی و سفیدپوستان آمریکایی با بیماری کرون مرتبط شناخته شده‌اند (۱۶، ۱۷). ولی بررسی جمعیتهای غیرسفیدپوست مانند جمعیتهای آسیای دور نتوانسته‌اند چنین رابطه‌ای را تائید کنند. در جمعیتهای ژاپن، کره و چین فراوانی این جهش‌های ژن NOD2 بسیار کم گزارش شده است (۱۸، ۱۹).

جمعیت ایرانی از نظر ژنتیکی جامعه‌ای متفاوت است که این موضوع در اثر اختلاط گنجینه ژنتیکی قومهای مختلف مهاجر به ایران (از جمله ترکها و عربها) با جمعیت اولیه این ناحیه می‌باشد. بنابراین انتظار می‌رود فراوانی جهش‌ها در این جمعیت نسبت به جوامع سفیدپوست و نیز آسیایی و زردپوست متفاوت باشد. در مطالعه در ایران بر روی جهش‌های شایع ژن NOD2 در بیماران کرون، فقط جهش R702W (SNP8) با بیماری کرون مرتبط شناخته شده بود (۱۰). در مطالعه حاضر به طور کلی ۲۱ جهش در ژن NOD2 یافت شد و شامل ۸ جهش جدید بود که در مقایسه با dbSNP تایید شدند. به تازگی مطالعاتی برای یافتن سایر تغییرات توالی در ژن NOD2 در جمعیتهای مختلف صورت گرفته است (۲۰-۲۲). در مطالعه چند مرکزی در جمعیت اروپایی، ۶۷ جهش جدید در ۴۵۳ بیمار مبتلا به کرون پیدا شده است (۲۰). در مطالعه دیگری در جمعیت اسکاتلندي نیز ۱۸ جهش جدید ژن NOD2 در ۶۶۳ بیمار کرون یافت گردیده است (۲۲).

بر اساس نتایج مطالعه حاضر، تغییرات توالی ژن NOD2 به دست آمده در جمعیت ایرانی با جمعیتهای اروپایی از نظر تعداد فراوانی قابل مقایسه است. بیش از ۷۰٪ تغییرات مشاهده شده، در آگزون ۴ یافت شدند که قطعه‌ای با ۱۸۱۶ جفت باز است و قسمت بزرگی از پروتئین NOD2 از منطقه

نتیجه‌گیری

یافته‌های مطالعه حاضر نشانگر افزایش فراوانی بعضی از جهش‌های ژن NOD2 در بیماران ایرانی مبتلا به کرون است و می‌تواند این ژن را به عنوان عاملی برای افزایش حساسیت

NBD تا بخش غنی از لوسین (LRR) این پروتئین را کد می‌کند. بخش غنی از لوسین (LRR) پروتئین NOD2 نقشی اساسی در شناسایی اجزای باکتریایی دارد (۲۳). بنابراین تغییرات توالی که این بخش پروتئین را تحت تاثیر قرار می‌دهند ممکن است موجب تغییر در عملکرد آن گردد.

سه جهش جدید P371T، A794P و Q908H فراوانی UCSC (conserved) است و این موضوع بر اساس سایت UCSC تایید شد (http://genome:UCSC.de.ir). بیشتر بودن فراوانی این جهش‌ها می‌تواند نقش جهش‌های ژن NOD2 در حساسیت به بیماری کرون را در جمعیت ایرانی مطرح نماید. جمعیت ایرانی، در این مطالعه جهش‌هایی جدید از ژن NOD2 با شیوعی متفاوت را نشان داده است.

دو جهش شایع ژن NOD2 (G908R و 1007fs) در مطالعه‌ای قبلی فراوانی‌های کمتر از ۵٪ را در بیماران ایرانی مبتلا به کرون نشان داده‌اند (۱۰) که این نتایج با مشاهدات مطالعه حاضر همخوانی دارد. فراوانی آل جهش‌های G908R و 1007fs در بیماران کرون، در این بررسی به ترتیب ۲/۲٪ و ۱/۷٪ به دست آمده است که هر دو کمتر از ۵٪ می‌باشند و هیچیک از این دو جهش در بیماران کرون نسبت به گروه شاهد سالم فراوان‌تر نبودند. این نتایج با مطالعاتی که در سایر جمعیتهای اروپایی که فراوانی بالای جهش‌های شایع ژن NOD2 را گزارش نموده‌اند، مغایرت دارد.

روش بررسی در این مطالعه مناطق پر روموتور و سایر نواحی تنظیم‌کننده ژن، که ممکن است در ترجمه ژن دخیل باشند، را بررسی نکرده است و نیز تعداد بیماران مورد بررسی در این مطالعه محدود است. با این حال علیرغم این محدودیتها، تغییرات توالی متعددی در آگزون‌های ژن NOD2 در بیماران ایرانی مبتلا به کرون یافت شد. جهش‌های این ژن به خصوص جهش‌هایی که موجب تغییر در اسیدآمینه شده‌اند از نظر تئوری می‌توانند موجب تغییر در ترجمه و عملکرد پروتئین NOD2 شوند. تغییر در ساختمان این پروتئین ممکن است به عنوان عامل افزایش دهنده احتمال ابتلا به کرون عمل کند.

تشکر و قدردانی

بدین‌وسیله از پرسنل آزمایشگاه مرکز تحقیقات بیماریهای گوارش و کبد تشکر و قدردانی می‌شود.

ابتلا به کرون در ایران مطرح نماید. بررسی مناطق غیراگزونی شامل نواحی پرومومتر و اینترنون‌های این ژن در مطالعه‌های با حجم نمونه بیشتر به روشن‌تر شدن هر چه بیشتر نقش ژن NOD2 در بیماران ایرانی مبتلا به کرون کمک خواهد کرد.

REFERENCES

1. Podolsky DK. Inflammatory bowel disease. *N Engl J Med* 2002;347(6):417-29.
2. نادری ن، فرنود آ، میناکاری م، فیروزی ف، زالی م ر. نقش فاکتورهای ژنتیکی در بیماریهای التهابی روده. مجله علوم پزشکی دانشگاه آزاد اسلامی ۱۳۸۶ سال ۱۷، شماره ۱: صفحات ۵۱ تا ۶۳.
3. Hugot JP. Genetic origin of IBD. *Inflamm Bowel Dis* 2004;10 Suppl 1:S11-5.
4. Farnood A, Naderi N, Moghaddam SJ, Noorinayer B, Firouzi F, Aghazadeh R, et al. The frequency of C3435T MDR1 gene polymorphism in Iranian patients with ulcerative colitis. *Int J Colorectal Dis* 2007;22(9):999-1003.
5. Naderi N, Farnood A, Habibi M, Derakhshan F, Balaii H, Motahari Z, et al. Association of vitamin D receptor gene polymorphisms in Iranian patients with inflammatory bowel disease. *J Gastroenterol Hepatol* 2008;23(12):1816-22.
6. Bonen DK, Cho JH. The genetics of inflammatory bowel disease. *Gastroenterology* 2003;124:521-36.
7. Hugot JP, Laurent-Puig P, Gower-Rousseau C, Olson JM, Lee JC, Beaugerie L, et al. Mapping of a susceptibility locus for Crohn's disease on chromosome 16. *Nature* 1996;379:821-3.
8. Hugot JP, Chamaillard M, Zouali H, Lesage S, Cézard JP, Belaiche J, et al. Association of NOD2 leucine-rich repeat variants with susceptibility to Crohn's disease. *Nature* 2001;411:599-603.
9. Ogura Y, Bonen DK, Inohara N, Nicolae DL, Chen FF, Ramos R, et al. A frame shift mutation in NOD2 associated with susceptibility to Crohn's disease. *Nature* 2001;411:603-6.
10. Derakhshan F, Naderi N, Farnood A, Firouzi F, Habibi M, Rezvany MR, et al. Frequency of three common mutations of CARD15/NOD2 gene in Iranian IBD patients. *Indian J Gastroenterol* 2008;27(1):8-11.
11. Podolsky DK. Inflammatory bowel disease. *N Engl J Med* 2002;347(6):417-29.
12. Lennard-Jones JE. Classification of inflammatory bowel disease. *Scand J Gastroenterol Suppl* 1989;170:2-6.
13. Malchow H, Ewe K, Brandes JW, Goebell H, Ehms H, Sommer H, et al. European Cooperative Crohn's Disease Study (ECCDS): results of drug treatment. *Gastroenterology* 1984;86:249-66.
14. Monkholm P, Binder V. Clinical features and national history of Crohn's disease. In: Sartor RB, Sandborn WJ, editors. 6th ed. Kirsner's inflammatory bowel disease. Saunders: Philadelphia, 2004;p:289-300.
15. Sambrooks J, Fritsch EF, Manitis T, editors. Molecular cloning, laboratory manual. New York: Cold Spring Harbor Laboratory Press, 1992.
16. Büning C, Genschel J, Bühner S, Krüger S, Kling K, Dignass A, et al. Mutations in the NOD2 gene in Crohn's disease are associated with ileocecal resection and are a risk factor for reoperation. *Aliment Pharmacol Ther* 2004;19:1073-8.
17. Vavassori P, Borgiani P, Biancone L, D'Apice MR, Blanco Gdel V, Vallo L, et al. CARD15 mutation analysis in an Italian population: Leu1007fsinsC but neither Arg702Trp nor Gly908Arg mutations are associated with Crohn's disease. *Inflamm Bowel Dis* 2004;10:116-21.
18. Inoue N, Tamura K, Kinouchi Y, Fukuda Y, Takahashi S, Ogura Y, et al. Lack of common NOD2 variants in Japanese patients with Crohn's disease. *Gastroenterology* 2002;123:86-91.
19. Yamazaki K, Takazoe M, Tanaka T Kazumori T, Nakamura Y. Absence of mutation in the NOD2 gene among 483 Japanese patients with Crohn's disease. *J Hum Genet* 2002;47:469-72.
20. Lesage S, Zouali H, Cezaire JP, Colombel JF, Belaiche J, Almer S, et al. CARD15/NOD2 mutational analysis and genotype-phenotype correlation in 612 patients with inflammatory bowel disease. *Am J Hum Genet* 2002;70:745-7.
21. Economou M, Trikalinos TA, Loizou KT, Sianos EV, Ioannidis JP. Differential effects of NOD2 variants on Crohn's disease risk and phenotype in diverse populations: a meta analysis. *Am J Gastroenterol* 2004;99:2393-404.

- جهش‌های اگزونی ژن NOD2 در بیماری گون
22. Russell RK, Drummond HE, Wilson DC, Anderson NH, Arnott ID, Van Limbergen JE, et al. Detailed assessment of NOD2 exonic variation in inflammatory bowel disease in Scotland: implications for disease pathogenesis. *Genes Immun* 2008;9:556-60.
 23. Lichtenberger GS, Flavell RA, Alexopoulou L. Innate immunity and apoptosis in IBD. *Inflamm Bowel Dis* 2004; 10 Suppl 1:S58-62.