

ORIGINAL ARTICLE

Analysis of HSP70-2 gene G1267A polymorphism in Helicobacter pylori infected patients

Mohammad-Javad Ghorbani¹,

Zivar Salehi²,

Fardad Ejtehadi³

¹ MSc, Department of Biology, Pardis International, University of Gilan, Rasht, Iran

² PhD, MD, Professor, Department of Biology, Faculty of Sciences, University of Gilan, Rasht, Iran

³ MD, Assistant Professor, Department of Internal Medicine, Faculty of Medicine, Shiraz University of Medical Sciences, Shiraz, Iran

(Received July 20, 2014; Accepted March 9, 2014)

Abstract

Background and purpose: Helicobacter pylorus is a well-recognized cause of chronic active gastritis, peptic ulcer disease (PUD) and linked to the development of gastric adenocarcinoma. Heat shock protein (HSP) acts as molecular chaperons in the folding of newly synthesized proteins in cells and assist in the refolding of damaged proteins. The HSP70-2 gene has a *pst1* site due to an A to G transition at the 1267 position and different genotypes of the HSP70-2 gene have been shown to be associated with a different level of HSP70 mRNA expression. The aim of this study was to investigate the association between polymorphism of the HSP70-2 gene and susceptibility to helicobacter pylori infection.

Materials and methods: The studied population comprised of 100 subjects, attending the Endoscopy Center of Hafez Hospital in Shiraz, Iran. All the subjects underwent upper gastroscopy. RFLP (restriction fragment length polymorphism) analysis was performed for 1267G/A polymorphism of HSP70-2 gene in all the subjects.

Results: After gastroscopy, 50 cases with *H. pylori* infection and 50 cases with normal gastric tissues were considered as the controls. In the normal subjects, the HSP70-2 genotype distribution was 20 AA (40%), 26 AG (52%), and 4 GG (8%). Meanwhile, the HSP70-2 genotype distribution in patients were 5 AA (10%), 43 AG (86%) and 2 GG (4%).

Conclusion: The analysis showed that the AG genotype increased the risk of peptic ulcer ($OR = 6.61$, 95% CI = 2.21-19.76, $P = 0.0007$). The results of this study suggested that HSP70-2 polymorphism may be involved in susceptibility to helicobacter pylori infection.

Keywords: Helicobacter pylori, HSP70-2, polymorphism

J Mazand Univ Med Sci 2014; 23(Suppl 2): 128-33 (Persian).

آنالیز پلیمورفیسم A/G زن-۲ HSPV-۲ در افراد مبتلا به عفونت هلیکوباکتر پیلوری

محمد جواد فربانی^۱

زیور صالحی^۲

فرداد اجتهادی^۳

چکیده

سابقه و هدف: هلیکوباکتر پیلوری (*Helicobacter pylori*) عامل شناخته شده‌ای در ایجاد گاستریت مزمن فعلی، زخم پیتیک و مرتبط با گسترش سرطان معده است. پروتئین‌های شوک حرارتی به عنوان چاپرون مولکولی، در تا کردن پروتئین‌های تازه سنتز شده در سلول و تا خوردن مجدد پروتئین‌های آسیب دیده عمل می‌کنند. زن-۲ HSPV-۲ دارای نواحی پلی‌مورف متعددی است که یکی از مهم‌ترین آن‌ها ناحیه ۱۲۶۷ زن مذکور است؛ به طوری که یک ترازنیشن A به G در ناحیه ۱۲۶۷ زن-۲ HSPV-۲ در ارتباط با سطوح مختلف بیان mRNA زن HSPV-۲ وجود دارد. هدف از این پژوهش، بررسی تأثیر پلی‌مورفیسم زن-۲ HSPV-۲ و استعداد ابتلا به عفونت هلیکوباکتر پیلوری بود.

مواد و روش‌ها: مطالعه حاضر بر روی ۱۰۰ بیمار مراجعه کننده به بخش اندوسکوپی بیمارستان حافظ شهر شیراز صورت گرفت. همه نمونه‌ها تحت گاسترسکوپی فوکانی قرار گرفتند. تحلیل (Restriction fragment length polymorphism) RFLP (جهت) بررسی پلی‌مورفیسم A/G زن-۲ HSPV-۲ در همه نمونه‌ها صورت گرفت.

یافته‌ها: بعد از گاسترسکوپی، ۵۰ نفر مبتلا به عفونت هلیکوباکتر پیلوری و ۵۰ نفر دارای بافت معده طبیعی بودند که به عنوان شاهد در نظر گرفته شدند. توزیع ژنتیکی زن HSPV-۲ در گروه شاهد برابر با ۲۰ (AA) ۴۰ درصد، ۲۶ (AG) ۵۲ درصد و ۴ (GG) ۴ درصد بود.

استنتاج: تحلیل داده‌ها مشخص نمود که ژنتیک AG سبب افزایش ۶/۶۱ برابری در بروز بیماری می‌گردد [$P = 0/007$]، $CI = 2/21 - 19/76$ (odds ratio) OR = ۹۵ [Confidence interval] درصد و ۶/۶۱ (AA) درصد و ۲ (GG) درصد بود.

واژه‌های کلیدی: هلیکوباکتر پیلوری، زن-۲ HSPV-۲، پلی‌مورفیسم

لایه موکوسی (نزدیک به سطح اپیتلیالی موکوس که در آن pH فیزیولوژیک وجود دارد) یافت می‌شود. این باکتری با الهاب در آنتر معده، زخم‌های معده و سرطان معده همراه است (۳-۵). گزارش شده است که بیان پروتئین‌های شوک حرارتی در موکوس معده که توسط هلیکوباکترپیلوری تضعیف شده است، افزایش نشان می‌دهد (۶، ۷). پروتئین‌های شوک حرارتی اولین بار توسط ریتوزا (به نقل

مقدمه

هلیکوباکترپیلوری یک باسیل گرم منفی میکروآئروفیل مارپیچی است که در معده حدود نیمی از جمعیت جهان وجود دارد (۱). هلیکوباکترپیلوری یک عامل شناخته شده در ایجاد گاستریت مزمن فعلی، زخم پیتیک و سرطان معده است (۲). این باکتری تازه‌کاری‌های متعددی را در هر قطب خود دارد و تحرک فعالی را نشان می‌دهد. هلیکوباکترپیلوری در اعماق

E-mail: geneticzs@yahoo.co.uk

مؤلف مسئول: زیور صالحی - دانشگاه گیلان، دانشکده علم پایه، گروه زیست‌شناسی

۱. کارشناسی ارشد ژنتیک، گروه زیست‌شناسی، پردیس بین‌الملل، دانشگاه گیلان، رشت، ایران

۲. استاد، گروه زیست‌شناسی، دانشکده علوم پایه، دانشگاه گیلان، رشت، ایران

۳. استادیار، گروه پزشکی داخلی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی شیراز، شیراز، ایران

تاریخ دریافت: ۱۳۹۲/۴/۲۹ تاریخ ارجاع جهت اصلاحات: ۱۳۹۲/۱۰/۵ تاریخ تصویب: ۱۳۹۲/۱۲/۱۸

یک ترازیشن A به G رخ می‌دهد که موجب ایجاد ژنتیپ‌های متفاوت ژن HSP70-۲ می‌شود. Pociot و همکاران نشان دادند که ژنتیپ‌های حاصل از پلی مورفیسم ناحیه ۱۲۶۷ ژن HSP70-۲ در ارتباط با سطوح متفاوت بیان mRNA (Messenger RNA) mRNA این ژن است (۱۳). احتمال می‌رود این یافته نشان دهنده این مطلب باشد که این ناحیه می‌تواند به عنوان یک Enhancer عمل نماید. پلی مورفیسم مورد بررسی در ناحیه کد کننده پروتئین ژن HSP70-۲ قرار دارد. هدف از این پژوهش، بررسی فراوانی ژنتیپ‌های مختلف مربوط به ناحیه پلی مورفیک ۱۲۶۷ ژن HSP70-۲ و نیز بررسی ارتباط بین ژنتیپ‌های مختلف این پلی مورفیسم با خطر ابتلا به عفونت هلیکوباکتریلوری می‌باشد.

مواد و روش‌ها

در این مطالعه توصیفی-تحلیلی، ۱۰۰ نفر مورد بررسی قرار گرفتند که از تیر تا شهریور ماه سال ۱۳۹۱ به بخش آندوسکوپی بیمارستان‌های حافظ و شهید فقیهی شهر شیراز مراجعه نمودند و پس از اخذ رضایت‌نامه آگاهانه در این تحقیق شرکت کردند. از این تعداد، ۵۰ نفر مبتلا به عفونت هلیکوباکتریلوری بودند که به عنوان بیمار در نظر گرفته شدند و تعداد ۵۰ نفر دارای بافت معده طبیعی بودند که به عنوان گروه شاهد در نظر گرفته شدند. تشخیص عفونت هلیکوباکتریلوری بر اساس هیستولوژی، کشت و آزمایش تنفسی اوره (UBT) یا (Urea breath test) صورت گرفت. عفونت زمانی که حداقل ۲ آزمون مثبت بود، تشخیص داده شد.

به منظور بررسی‌های ژنتیکی، DNA از بافت حاصل از بیوپسی Rapid Genomic DNA Isolation Kit با استفاده از کیت استخراج گردید. برای پی بردن به خلوص DNA و مشخص شدن مقدار خلوص مناسب برای انجام کارهای مولکولی مناسب، ارزیابی به دو روش زیر صورت گرفت:

- ۱- پس از استخراج DNA، جهت بررسی DNA استخراج شده از ژل آگارز ۱ درصد استفاده شد.

از Steen و همکاران) معرفی شدند. مقدار پروتئین‌های شوک حرارتی در اثر استرس‌های بیولوژیک، مواد شیمیابی سمی و التهاب در سلول‌ها افزایش می‌یابد و در حفاظت سلول در برابر استرس مفید هستند (۸).

در انسان سه عضو از ژن HSP70 وجود دارد (HSP70-۱، HSP70-Hom و HSP70-۲) که در منطقه (Major histocompatibility complex) MHC کلاس III، در بازوی کوتاه کروموزوم شماره ۶ قرار دارند (۹). HSP70-۱ و HSP70-۲ پروتئینی را تولید می‌کنند که باعث الفای HSP70 می‌شود. HSP70 می‌تواند به وسیله درجه حرارت بالا، کمبود اکسیژن، مواد شیمیابی سمی، واکنش واسطه اکسیژن و عفونت‌ها القا شود و این می‌تواند مخالف اثرات سمی سایتوکاین‌ها باشد (۱۰). پروتئین HSP70 در سلول به عنوان چاپرون مولکولی در تاکردن پروتئین‌های تازه ستر شده و تاکردن مجدد پروتئین‌های آسیب دیده نقش دارد (۱۱). این پروتئین در سلول به عنوان محافظه مولکولی مطرح می‌باشد که با اتصال به سایر پروتئین‌ها، از آسیب و رسوب آن‌ها در برابر التهاب و استرس‌های محیطی سلول محافظت می‌کند. پروتئین (Adenosine triphosphate) ATP با مصرف HSP70-۲ موجب تغییر ساختار پروتئین‌های تازه ستر شده در سلول می‌شود. این پروتئین اغلب به عنوان یک پروتئین داخل سلولی مطرح است. پروتئین HSP70-۲ پس از افزایش استرس‌های محیطی می‌تواند به عنوان یک ایمونوژن قوی معرفی شود و در پاتوژن‌بیماری‌های اتوایمیون دخیل گردد (۱۲).

ژن HSP70-۲ در منطقه ژنی MHC کلاس III، در بازوی کوتاه کروموزوم شماره ۶ (p21/3) قرار دارد. این ژن، طی بررسی ناحیه MHC کلاس III، برای یک ناحیه اضافی، بین ژن‌های کمپلمان و عامل نکروز دهنده تومور (TNF) یا (Tumor necrosis factor) یافت شد. ژن کد کننده HSP70-۲ فاقد اینtron است و پروتئینی به طول ۶۴۱ اسید آمینه تولید می‌کند. این ژن دارای ۲۵۲۰ نوکلئوتید می‌باشد. ژن HSP70-۲ یک pst1 site دارد که در موقعیت ۱۲۶۷ HSP70-۲ وجود دارد. در موقعیت ۱۲۶۷ ژن HSP70-۲ وجود دارد. در موقعیت ۱۲۶۷ HSP70-۲ وجود دارد.

توسط نرم افزار MedCalc (نسخه ۱۲/۱/۴۰) صورت گرفت.

یافته‌ها

از ۱۰۰ بیمار مورد مطالعه، ۵۰ بیمار دارای عفونت هلیکوباتریلوری بودند و ۵۰ فرد فاقد این عفونت بودند. از بین کل افراد مورد مطالعه، ۵۰ بیمار مبتلا به زخم پیتیک بودند که ۳۶ نفر از آن‌ها واجد عفونت هلیکوباتریلوری و ۱۴ نفر دیگر، فاقد این عفونت بودند. این مطلب گویای ارتباط مستقیم حضور هلیکوباتریلوری در معده و ایجاد زخم معده می‌باشد. میانگین سنی افراد مبتلا به عفونت هلیکوباتریلوری ۳۹/۹۶ سال و میانگین سنی افراد دارای بافت معده طبیعی ۳۴/۷۴ سال بود. ویژگی‌های افراد مورد مطالعه در جدول شماره ۲ آمده است.

پس از استخراج DNA ژنومی از نمونه‌ها، برای بررسی DNA استخراج شده از الکتروفوروز ژل آگارز ۱ درصد استفاده شد. باندهای آشکار شده بیانگر آن است که استخراج شده برای انجام واکنش PCR مناسب می‌باشد. استخراج DNA ژنومی از همه نمونه‌های مورد بررسی با موفقیت انجام گرفت. تعیین ژنوتیپ A از HSPV۰-۲ به کمک روش PCR-RFLP انجام ژن HSPV۰-۲ به طول ۱۱۷ bp پذیرفت. قطعه حاصل از تکثیر ژن HSPV۰-۲ به طول ۱۱۷ bp بر روی ژل آگارز ۱/۵ درصد آشکار گردید.

همچنین مقایسه اندازه باندهای تکثیر شده با مارکر ۱۰۰ bp نشانگر آن است که پرایمرهای به کار رفته برای واکنش

۲- از دستگاه بایوفوتومتر شرکت اپندورف (اسپکتروفوتمتر) برای تعیین غلظت DNA استخراج شده، استفاده گردید.

جهت بررسی پلی مورفیسم G/HSPV۰-۲ در ژن (Polymerase chain reaction PCR) با (RFLP) یا (Restriction fragment length polymorphism) نخست یک قطعه ژنی به روش واکنش زنجیره‌ای پلیمراز به کمک پلی مورفیسم طول قطعات محدود کننده (RFLP) یا ژنوتیپ شناسایی گردید.

در این مطالعه یک قطعه ۱۱۷ bp از ژن HSPV۰-۲ به کمک پرایمر اختصاصی و با روش PCR تکثیر گردید. این پرایمرها توسط نرم افزار Oligo^۷ (نسخه ۷/۵۶) طراحی شدند. توالی و برخی از ویژگی‌های پرایمرهای طراحی شده برای ژن HSPV۰-۲ در جدول شماره ۱ فهرست شده‌اند.

جهت یافتن آنزیم مناسب برای واکنش RFLP، توالی محصول PCR در نرم افزار SequencherTM (build ۷۰۸۱) وارد شد و با در نظر گرفتن موقعیت SNP (Single-nucleotide polymorphism)، آنزیم PstI برای این هدف انتخاب گردید. در صورت حضور توالی برش PstI، قطعات ۹۳۶ و ۱۸۱ جفت بازی و در صورت عدم حضور جایگاه برش، قطعه ۱۱۷ جفت بازی به دست می‌آید. در پایان برای سنجش واکنش RFLP، از الکتروفوروز ژل آگارز استفاده شد.

آنالیز آماری (آزمون χ^2 ، مقدار P و آزمون Odds ratio)

جدول شماره ۱: توالی پرایمرهای ژن HSPV۰-۲

		HSPV۰-۲	
		توالی پرایمر	
		طول (نوکلوتید)	محتوا GC (درصد)
۵۰	۲۰	CATCGACTTCTACACGTCCA	Forward Primer
۵۰	۲۰	CAAAGTCCTTGAGTCCCAAC	Reverse Primer

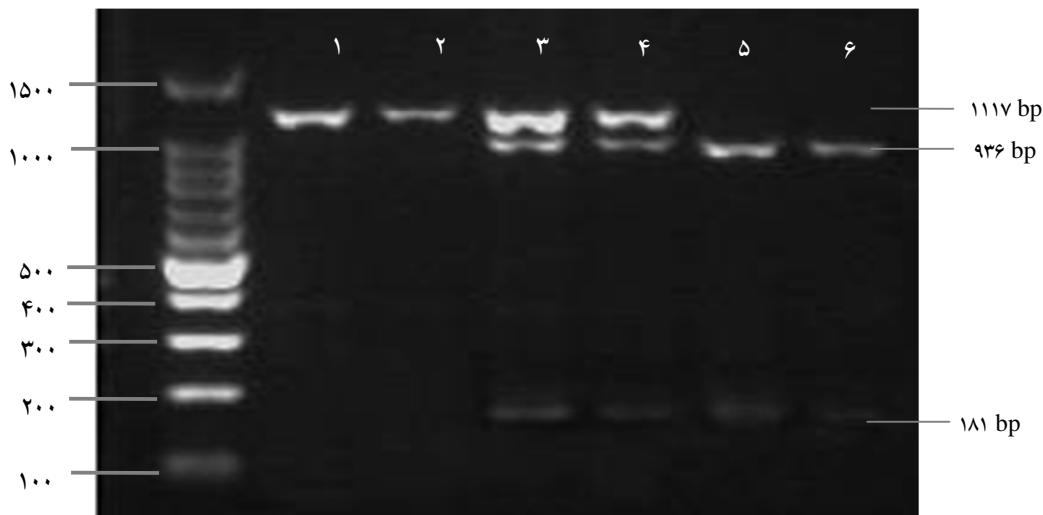
جدول شماره ۲: ویژگی‌های افراد مورد مطالعه

افراد مبتلا به عفونت هلیکوباتریلوری					
سن مردان	سن زنان	سن مردان	سن زنان	تعداد (درصد)	تعداد (درصد)
۲۷ (۳۵/۸۶)	۲۳ (۳۳/۶۱)	بدون زخم پیتیک	بدون زخم پیتیک	۱۰ (۳۵/۳۸)	۱۶ (۳۱/۶۶)
		واجب زخم پیتیک	واجب زخم پیتیک	۶ (۳۱/۶۶)	۱۸ (۵۳/۱۰۰)

HSP70-۲ در ژن ۱۲۶۷ G/A، در همه نمونه‌های مورد بررسی با موفقیت صورت گرفت. از ۵۰ بیمار مبتلا به عفونت هلیکوباکتریلوری، ۵ نفر (۱۰ درصد) دارای ژنوتیپ هموزیگوت AA، ۴۳ نفر (۸۶ درصد) دارای ژنوتیپ هتروزیگوت AG و ۲ مورد (۴ درصد) دارای ژنوتیپ هموزیگوت GG بودند. در گروه شاهد، از میان ۵۰ نمونه سالم، ۲۰ نفر (۴۰ درصد) دارای ژنوتیپ هموزیگوت AA، ۲۶ نفر (۵۲ درصد) دارای ژنوتیپ هتروزیگوت AG و ۴ مورد (۸٪ درصد) دارای ژنوتیپ هموزیگوت GG بودند. جهت بررسی تفاوت فراوانی ژنوتیپی میان دو گروه شاهد و مورد، از آزمون χ^2 استفاده شد و میزان $13/855 = 0/0010$ $P = <0.05$ میان گروه مورد و شاهد وجود دارد (جدول شماره ۳). در ادامه، برای تعیین میزان اثر هر ژنوتیپ بر خطر بیماری خزم پستیک، از آزمون Odds ratio نشان داد که ژنوتیپ AG سبب افزایش $6/61$ برابری در بروز بیماری می‌گردد ($P = 0/0007$)، $2/21 - 19/76 = 6/61$ فاصله اطمینان درصد، (OR = $6/61$).

PCR توالی اختصاصی هدف را گسترش داده‌اند. قطعه ۱۱۱۷ bp HSP70-۲ در همه افراد مورد بررسی با موفقیت تکثیر گردید. بعد از تکثیر ناحیه ۱۲۶۷ G/A در ژن HSP70-۲ (rs1061581)، RFLP انجام گردید. در صورت DNA حضور توالی آنزیم PstI CTGCAG موجب برش دو رشته‌ای می‌شود و در روی ژل، ۲ باند ۹۳۶ bp و ۱۸۱ bp ایجاد می‌کند. این حالت، معرف ژنوتیپ GG می‌باشد. در صورت عدم حضور توالی CTGCAG برش صورت نمی‌گیرد. ژل با یک باند ۱۱۱۷ bp مشاهده می‌شود که نشان دهنده ژنوتیپ AA می‌باشد. بر این اساس، سه نوع الگوی باند وجود دارد. چنانچه فردی دارای ژنوتیپ هموزیگوت AA باشد، تنها یک باند ۱۱۱۷ bp مشاهده می‌شود. در صورت دارا بودن ژنوتیپ هتروزیگوت AG سه باند ۱۱۱۷، ۹۳۶ و ۱۸۱ bp میان گرفت. همچنین اگر شخص دارای ژنوتیپ هموزیگوت GG باشد، دو باند ۹۳۶ و ۱۸۱ bp جفت بازی را ایجاد می‌گردد.

پس از تیمار فراورده PCR با آنزیم PstI، محصول هضم آنزیمی بر روی ژل آگارز ۲ درصد آشکار گردید. الگوهای گوناگون حاصل از برش آنزیم محدود کننده در تصویر شماره ۱ آمده است. تعیین ژنوتیپ پلی مورفیسم



تصویر شماره ۱: محصولات RFLP برای ژن HSP70-۲ در روی ژل آگارز ۲ درصد. باند ۱۱۱۷ bp در نمونه‌های ۱ و ۲ بیانکر ژنوتیپ AA، سه باند ۹۳۶، ۱۸۱ bp و ۱۱۱۷ bp در نمونه‌های ۳ و ۴ نشانکر ژنوتیپ AG و دو باند ۹۳۶ و ۱۸۱ bp در نمونه‌های ۵ و ۶ نشانکر ژنوتیپ GG می‌باشد. ردیف M مربوط به نشانکر ۱۰۰ bp

جدول شماره ۲: فرآینی ژنوتیپ در ژن HSP70-۲ و میزان اثر آن‌ها بر بیماری زخم پیتیک

P	OR (فاصله اطمینان٪/۹۵)	گروه مورد تجداد (درصد)	گروه شاهد تجداد (درصد)	HSP70-۲ G1267A	
				AA	AG
-	1 (Ref)	۵ (۱۰)	۲۰ (۴۰)	AA	
.۰۰۰۷	۶/۶۱ (۲/۲۱-۱۹/۷۶)	۴۳ (۸۶)	۲۶ (۵۲)	AG	
۱	۱/۰۰ (۰/۰۹-۱۱/۰۲)	۲ (۴)	۴ (۸)	GG	

HSP70-۲، در افراد مبتلا به سرطان پستان در تونس، نتایج نشان داد که ژنوتیپ هموزیگوت (GG) میزان خطر بیماری را افزایش می‌دهد (۱۵).

همچنین پلی مورفیسم HSP70-۲ G/A به عنوان یک عامل خطر برای پارگی پلاک‌های کاروتید و ایسکمی مغزی در بیماران مبتلا به نوع ۲ دیابت آترواسکلروز توسط Giacconi و همکاران مورد بررسی قرار گرفت. نتایج حاصل از این بررسی نشان داد که ژنوتیپ AG و GG با هم موجب افزایش خطر پارگی پلاک‌های کاروتید و ایسکمی مغزی در نوع ۲ دیابت بیماران مبتلا به آترواسکلروز می‌شوند (۱۶).

نتایج حاصل از این مطالعه نقش احتمالی پلی مورفیسم HSP70-۲ G/A را در افزایش استعداد ابتلا به عفونت هلیکوبکتریلوری در جمعیت مورد مطالعه نشان می‌دهد؛ بدین معنی که افراد دارای ژنوتیپ AG در معرض خطر بیشتری برای ابتلا به زخم پیتیک می‌باشند. اگر چه، جهت تعیین نقش قطعی این پلی مورفیسم، لازم است مطالعه گستره‌تری صورت گیرد.

بحث

نتایج حاصل از این مطالعه نشان داد که ژنوتیپ AG سبب افزایش ۶/۶۱ برابری در استعداد ابتلا به عفونت هلیکوبکتریلوری می‌گردد. تنها پژوهش صورت گرفته در زمینه پلی مورفیسم HSP70-۲ G/A در معده، توسط Tahara و همکاران بر روی بیماران مبتلا به زخم پیتیک در جمعیت ژاپن صورت گرفت. این پژوهش نشان داد که پلی مورفیسم ژن HSP70-۲ به طور مستقیم با استعداد ابتلا به بیماری زخم پیتیک در ارتباط نیست، اما ژنوتیپ GG با افزایش خطر ابتلا به زخم دئودنوم در افراد بالای ۶۰ سال در ارتباط است (۱۱).

Shibata و همکاران همین پلی مورفیسم را بر روی بیماران مبتلا به سرطان معده انجام داده بودند که نتایج نشان داد ژنوتیپ AA از ژن HSP70-۲ در جایگاه ۱۲۶۷ با کمترین میزان خطر ابتلا به سرطان معده در زنان ژاپنی همراه است (۱۴). در مطالعه‌ای بر روی پلی مورفیسم HSP70-۲ G/A در افراد مبتلا به سرطان معده انجام داده شد که نتایج نشان داد که آن میزان خطر ابتلا به سرطان معده در زنان ژاپنی همراه است (۱۵).

References

- Blaser MJ. Helicobacter pylori: microbiology of a 'slow' bacterial infection. *Trends Microbiol* 1993; 1(7): 255-60.
- Marshall BJ. Helicobacter pylori. *Am J Gastroenterol* 1994; 89(8 Suppl): S116-S128.
- Uemura N, Okamoto S, Yamamoto S, Matsumura N, Yamaguchi S, Yamakido M, et al. Helicobacter pylori infection and the development of gastric cancer. *N Engl J Med* 2001; 345(11): 784-9.
- Huang JQ, Sridhar S, Chen Y, Hunt RH. Meta-analysis of the relationship between Helicobacter pylori seropositivity and gastric cancer. *Gastroenterology* 1998; 114(6): 1169-79.
- Brooks G, Carroll KC, Butel J, Morse S. Jawetz Melnick & Adelbergs Medical Microbiology. New York, NY: McGraw Hill Professional; 2012. p. 428-31.
- Targosz A, Pierzchalski P, Krawiec A, Szczyrk U, Brzozowski T, Konturek SJ, et al. Helicobacter pylori inhibits expression of heat shock protein 70 (HSP70) in human epithelial cell line. Importance of Cag A protein. *J Physiol Pharmacol* 2006; 57(2): 265-78.
- Yanaka A, Zhang S, Sato D, Tauchi M, Suzuki H, Shibahara T, et al. Geranylgeranylacetone protects the human gastric mucosa from diclofenac-induced injury via induction of heat shock protein 70. *Digestion* 2007; 75(2-3): 148-55.
- Steen BR, Lian T, Zuyderduyn S, MacDonald WK, Marra M, Jones SJ, et al. Temperature-regulated transcription in the pathogenic fungus Cryptococcus neoformans. *Genome Res* 2002; 12(9): 1386-400.
- Moseley PL. Heat shock proteins and heat adaptation of the whole organism. *J Appl Physiol* (1985) 1997; 83(5): 1413-7.

10. Trautinger F, Kindas-Mugge I, Barlan B, Neuner P, Knobler RM. 72-kD heat shock protein is a mediator of resistance to ultraviolet B light. *J Invest Dermatol* 1995; 105(2): 160-2.
11. Tahara T, Arisawa T, Shibata T, Yamashita H, Nakamura M, Yoshioka D, et al. Role of heat-shock protein (HSP) 70-2 genotype in peptic ulcer in Japanese population. *Hepatogastroenterology* 2012; 59(114): 426-9.
12. Tsan MF, Gao B. Cytokine function of heat shock proteins. *Am J Physiol Cell Physiol* 2004; 286(4): C739-C744.
13. Pociot F, Ronningen KS, Nerup J. Polymorphic analysis of the human MHC-linked heat shock protein 70 (HSP70-2) and HSP70-Hom genes in insulin-dependent diabetes mellitus (IDDM). *Scand J Immunol* 1993; 38(5): 491-5.
14. Shibata T, Arisawa T, Tahara T, Yoshioka D, Maruyama N, Fujita H, et al. Protective role of genetic polymorphism of heat shock protein 70-2 for gastric cancer risk. *Dig Dis Sci* 2009; 54(1): 70-4.
15. Mestiri S, Bouaouina N, Ahmed SB, Khedhaier A, Jrad BB, Remadi S, et al. Genetic variation in the tumor necrosis factor-alpha promoter region and in the stress protein hsp70-2: susceptibility and prognostic implications in breast carcinoma. *Cancer* 2001; 91(4): 672-8.
16. Giacconi R, Caruso C, Lio D, Muti E, Cipriano C, Saba V, et al. 1267 HSP70-2 polymorphism as a risk factor for carotid plaque rupture and cerebral ischaemia in old type 2 diabetes-atherosclerotic patients. *Mech Ageing Dev* 2005; 126(8): 866-73.