

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

Mohammad-Javad Ghorbani¹,

Zivar Salehi²,

Fardad Ejtehad³

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 پلی مورفیسم $HSPV0-2$ ژن $1267G/A$ در افراد مبتلا به عفونت هلیکوباکتر پیلوری

محمد جواد قربانی^۱زیور صالحی^۲فرداد اجتهادی^۳

چکیده

سابقه و هدف: هلیکوباکتر پیلوری (*Helicobacter pylori*) عامل شناخته شده‌ای در ایجاد گاستریت مزمن فعال، زخم پپتیک و مرتبط با گسترش سرطان معده است. پروتئین‌های شوک حرارتی به عنوان چارپرون مولکولی، در تا کردن پروتئین‌های تازه سنتز شده در سلول و تا خوردن مجدد پروتئین‌های آسیب دیده عمل می‌کنند. ژن $HSPV0-2$ دارای نواحی پلی مورف متعددی است که یکی از مهم‌ترین آن‌ها ناحیه ۱۲۶۷ ژن مذکور است؛ به طوری که یک ترازیشن A به G در ناحیه ۱۲۶۷ ژن $HSPV0-2$ در ارتباط با سطوح مختلف بیان mRNA ژن $HSPV0-2$ وجود دارد. هدف از این پژوهش، بررسی تأثیر پلی مورفیسم ژن $HSPV0-2$ 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 گاستروسکوپی فوقانی قرار گرفتند. تحلیل RFLP (Restriction fragment length polymorphism) جهت بررسی پلی مورفیسم $1267G/A$ ژن $HSPV0-2$ در همه نمونه‌ها صورت گرفت.

یافته‌ها: بعد از گاستروسکوپی، ۵۰ نفر مبتلا به عفونت هلیکوباکتر پیلوری و ۵۰ نفر دارای بافت معده طبیعی بودند که به عنوان شاهد در نظر گرفته شدند. توزیع ژنوتیپی ژن $HSPV0-2$ در گروه شاهد برابر با ۲۰ (AA)، ۴۰ درصد، ۲۶ (AG) ۵۲ درصد و ۴ (GG) ۸ درصد و در گروه بیمار برابر با ۵ (AA) ۱۰ درصد، ۴۳ (AG) ۸۶ درصد و ۲ (GG) ۴ درصد بود.

استنتاج: تحلیل داده‌ها مشخص نمود که ژنوتیپ AG سبب افزایش $6/61$ برابری در بروز بیماری می‌گردد $[P = 0/007]$ ، $OR = 6/61$ (Confidence interval) CI = $2/21-19/76$]. نتایج حاصل از این مطالعه پیشنهاد می‌کند که پلی مورفیسم ژن $HSPV0-2$ می‌تواند در استعداد ابتلا به عفونت هلیکوباکتر پیلوری دخیل باشد.

واژه‌های کلیدی: هلیکوباکتر پیلوری، ژن $HSPV0-2$ ، پلی مورفیسم

مقدمه

لایه موکوسی (نزدیک به سطح اپیتلیالی موکوس که در آن pH فیزیولوژیک وجود دارد) یافت می‌شود. این باکتری با التهاب 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 هلیکوباکتر پیلوری تضعیف شده است، افزایش نشان می‌دهد (۶، ۷). پروتئین‌های شوک حرارتی اولین بار توسط ریتوزا (به نقل

هلیکوباکتر پیلوری یک باسیل گرم منفی میکروآئروفیل ماریچی است که در معده حدود نیمی از جمعیت جهان وجود دارد (۱). هلیکوباکتر پیلوری یک عامل شناخته شده در ایجاد گاستریت مزمن فعال، زخم پپتیک و سرطان معده است (۲). این باکتری تاژک‌های متعددی را در هر قطب خود دارد و تحرک فعالی را نشان می‌دهد. هلیکوباکتر پیلوری در اعماق

E-mail: genetics@yahoo.co.uk

مؤلف مسئول: زیور صالحی - دانشگاه گیلان، دانشکده علوم 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 ترانزیشن A به G رخ می دهد که موجب ایجاد ژنوتیپ های متفاوت ژن ۲-۷ HSPV۰ می شود. Pociot و همکاران نشان دادند که ژنوتیپ های حاصل از پلی مورفیسم ناحیه ۱۲۶۷ ژن ۲-۷ HSPV۰ در ارتباط با سطوح متفاوت بیان mRNA (Messenger RNA)، ژن HSPV۰ است (۱۳). احتمال می رود این یافته نشان دهنده این مطلب باشد که این ناحیه می تواند به عنوان یک Enhancer عمل نماید. پلی مورفیسم مورد بررسی در ناحیه کد کننده پروتئین ژن ۲-۷ HSPV۰ قرار دارد. هدف از این پژوهش، بررسی فراوانی ژنوتیپ های مختلف مربوط به ناحیه پلی مورفیک ۱۲۶۷ ژن ۲-۷ HSPV۰ و نیز بررسی ارتباط بین ژنوتیپ های مختلف این پلی مورفیسم با خطر ابتلا به عفونت هلیکوباکتر پیلوری می باشد.

مواد و روش ها

در این مطالعه توصیفی-تحلیلی، ۱۰۰ نفر مورد بررسی قرار گرفتند که از تیر تا شهریور ماه سال ۱۳۹۱ به بخش آندوسکوپی بیمارستان های حافظ و شهید فقیهی شهر شیراز مراجعه نمودند و پس از اخذ رضایت نامه آگاهانه در این تحقیق شرکت کردند. از این تعداد، ۵۰ نفر مبتلا به عفونت هلیکوباکتر پیلوری 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 هلیکوباکتر پیلوری 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 بررسی های ژنوتیپی، DNA از بافت حاصل از بیوپسی با استفاده از کیت Rapid Genomic DNA Isolation Kit 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 پروتئین های شوک حرارتی در اثر استرس های بیولوژیک، مواد شیمیایی سمی و التهاب در سلول ها افزایش می یابد و در حفاظت سلول در برابر استرس مفید هستند (۸).

در انسان سه عضو از ژن HSPV۰ وجود دارد (۱-۱ HSPV۰، ۲-۷ HSPV۰ و Hom-HSPV۰) که در منطقه ژنی MHC (Major histocompatibility complex) کلاس III، در بازوی کوتاه کروموزوم شماره ۶ قرار دارند (۹). ۱-۷ HSPV۰ و ۲-۷ HSPV۰ پروتئینی را تولید می کنند که باعث القای HSPV۰ می شود. HSPV۰ می تواند به وسیله درجه حرارت بالا، کمبود اکسیژن، مواد شیمیایی سمی، واکنش واسطه اکسیژن و عفونت ها القا شود و این می تواند مخالف اثرات سمی سایتوکاین ها باشد (۱۰). پروتئین ۲-۷ HSPV۰ در سلول به عنوان چاپرون مولکولی در تا کردن پروتئین های تازه سنتز شده و تا کردن مجدد پروتئین های آسیب دیده نقش دارد (۱۱). این پروتئین در سلول به عنوان محافظ مولکولی مطرح می باشد که با اتصال به سایر پروتئین ها، از آسیب و رسوب آن ها در برابر التهاب و استرس های محیطی سلول محافظت می کند. پروتئین ۲-۷ HSPV۰ با مصرف ATP (Adenosine triphosphate) موجب تغییر ساختار پروتئین های تازه سنتز شده در سلول می شود. این پروتئین اغلب به عنوان یک پروتئین داخل سلولی مطرح است. پروتئین ۲-۷ HSPV۰ پس از افزایش استرس های محیطی می تواند به عنوان یک ایمونوژن قوی معرفی شود و در پاتوژنز بیماری های اتوایمیون دخیل گردد (۱۲).

ژن ۲-۷ HSPV۰ در منطقه ژنی MHC کلاس III، در بازوی کوتاه کروموزوم شماره ۶ (۶p۲۱/۳) قرار دارد. این ژن، طی بررسی ناحیه MHC کلاس III، برای یک ناحیه اضافی، بین ژن های کمپلمان و عامل نکروز دهنده تومور (TNF) یا Tumor necrosis factor) یافت شد. ژن کد کننده ۲-۷ HSPV۰ فاقد اینترون است و پروتئینی به طول ۶۴۱ اسید آمینه تولید می کند. این ژن دارای ۲۵۲۰ نوکلئوتید می باشد. ژن ۲-۷ HSPV۰ یک pst۱ site دارد که در موقعیت ۱۲۶۷ ژن ۲-۷ HSPV۰ وجود دارد. در موقعیت ۱۲۶۷ ژن ۲-۷ HSPV۰

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

جهت بررسی پلی مورفیسم ۱۲۶۷A/G در ژن ۲-HSPV۰-۲ نخست یک قطعه ژنی به روش واکنش زنجیره‌ای پلیمرز (PCR یا Polymerase chain reaction) تکثیر شد و سپس به کمک پلی مورفیسم طول قطعات محدود کننده (RFLP یا Restriction fragment length polymorphism) نوع ژنوتیپ شناسایی گردید.

در این مطالعه یک قطعه ۱۱۱۷ bp از ژن ۲-HSPV۰-۲ به کمک پرایمر اختصاصی و با روش PCR تکثیر گردید. این پرایمرها توسط نرم‌افزار OligoV (نسخه ۷/۵۶) طراحی شدند. توالی و برخی از ویژگی‌های پرایمرهای طراحی شده برای ژن ۲-HSPV۰-۲ در جدول شماره ۱ فهرست شده‌اند.

جهت یافتن آنزیم مناسب برای واکنش RFLP، توالی محصول PCR در نرم‌افزار Sequencher™ (۷۰۸۱ build/۵۰) 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 جفت‌بازی و در صورت عدم حضور جایگاه برش، قطعه ۱۱۱۷ جفت‌بازی به دست می‌آید. در پایان برای سنجش واکنش RFLP، از الکتروفورز ژل آگارز استفاده شد.

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

توسط نرم‌افزار MedCalc (نسخه ۱۲/۱/۴/۰) صورت گرفت.

یافته‌ها

از ۱۰۰ بیمار مورد مطالعه، ۵۰ بیمار دارای عفونت هلیکوباکتریلوری بودند و ۵۰ فرد فاقد این عفونت بودند. از بین کل افراد مورد مطالعه، ۵۰ بیمار مبتلا به زخم پپتیک بودند که ۳۶ نفر از آن‌ها واجد عفونت هلیکوباکتریلوری و ۱۴ نفر دیگر، فاقد این عفونت بودند. این مطلب گویای ارتباط مستقیم حضور هلیکوباکتریلوری در معده و ایجاد زخم معده می‌باشد. میانگین سنی افراد مبتلا به عفونت هلیکوباکتریلوری 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 الکتروفورز ژل آگارز ۱ درصد استفاده شد. باندهای آشکار شده بیانگر آن است که DNAهای استخراج شده برای انجام واکنش PCR مناسب می‌باشند. استخراج DNA ژنومی از همه نمونه‌های مورد بررسی با موفقیت انجام گرفت. تعیین ژنوتیپ ۱۲۶۷A/G از ژن ۲-HSPV۰-۲ به کمک روش PCR-RFLP انجام پذیرفت. قطعه حاصل از تکثیر ژن ۲-HSPV۰-۲ به طول ۱۱۱۷ 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

جدول شماره ۱: توالی پرایمرهای ژن ۲-HSPV۰-۲

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

جدول شماره ۲: ویژگی‌های افراد مورد مطالعه

افراد مبتلا به عفونت هلیکوباکتریلوری		افراد دارای بافت معده طبیعی	
سن مردان	سن زنان	سن مردان	سن زنان
تعداد (درصد)	تعداد (درصد)	تعداد (درصد)	تعداد (درصد)
واجد زخم پپتیک	بدون زخم پپتیک	واجد زخم پپتیک	بدون زخم پپتیک
۱۸ (۵۳/۰۰)	۶ (۳۱/۶۶)	۱۶ (۳۵/۳۸)	۱۰ (۳۹/۴۰)
۲۷ (۳۵/۸۶)	۲۳ (۳۳/۶۱)		

G/A ۱۲۶۷ در ژن ۲-۷ HSPV۰، در همه نمونه‌های مورد بررسی با موفقیت صورت گرفت.

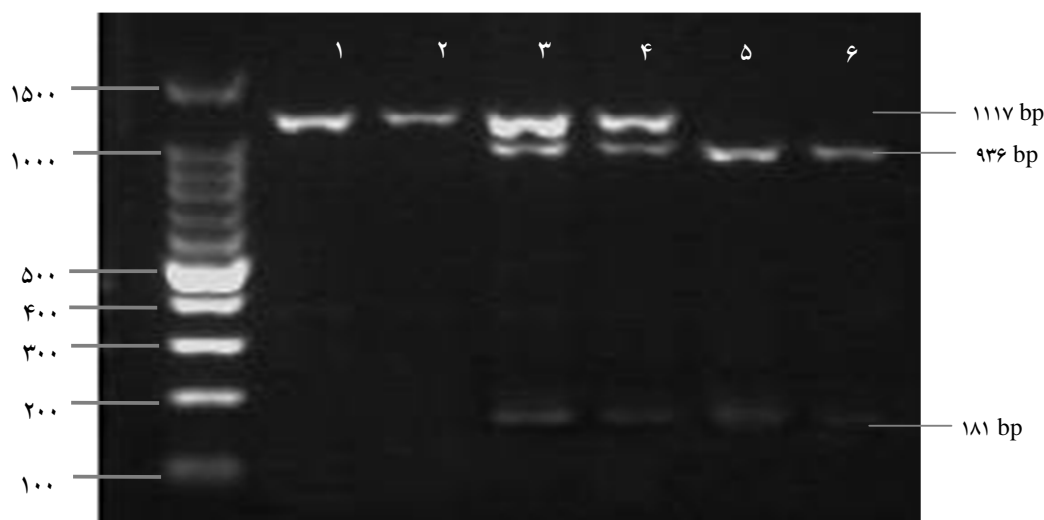
از ۵۰ بیمار مبتلا به عفونت هلیکوباکتر پیلوری، ۵ نفر (۱۰ درصد) دارای ژنوتیپ هموزیگوت AA، ۴۳ نفر (۸۶ درصد) دارای ژنوتیپ هتروزیگوت AG و ۲ مورد (۴ درصد) دارای ژنوتیپ هموزیگوت GG بودند.

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 $\chi^2 = 13/855$ با سطح معنی داری $P = 0/0010$ به دست آمد. بنابراین، از آن جایی که $P < 0/050$ می‌باشد، تفاوت معنی داری در توزیع ژنوتیپی پلی مورفیسم ۲-۷ HSPV۰ میان گروه مورد و شاهد وجود دارد (جدول شماره ۳).

در ادامه، برای تعیین میزان اثر هر ژنوتیپ بر خطر بیماری زخم پپتیک، از آزمون Odds ratio استفاده شد. این بررسی نشان داد که ژنوتیپ AG سبب افزایش ۶/۶۱ برابری در بروز بیماری می‌گردد ($P = 0/0007$ ، $P = 19/76 - 2/21 =$ فاصله اطمینان ۹۵ درصد، $OR = 6/61$).

PCR توالی اختصاصی هدف را گسترش داده‌اند. قطعه ۱۱۱۷ bp مربوط به ژن ۲-۷ HSPV۰ در همه افراد مورد بررسی با موفقیت تکثیر گردید. بعد از تکثیر ناحیه G/A ۱۲۶۷ در ژن ۲-۷ HSPV۰ (rs1061581)، RFLP انجام گردید. در صورت حضور توالی CTGCAG آنزیم Pst1 موجب برش DNA دو رشته‌ای می‌شود و در روی ژل، ۲ بانده 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 بانده ۱۱۱۷ bp مشاهده می‌شود که نشان دهنده ژنوتیپ AA می‌باشد. بر این اساس، سه نوع الگوی بانده وجود دارد. چنانچه فردی دارای ژنوتیپ هموزیگوت AA باشد، تنها یک بانده ۱۱۱۷ bp مشاهده می‌شود. در صورت دارا بودن ژنوتیپ هتروزیگوت AG سه بانده ۱۱۱۷، ۹۳۶ و ۱۸۱ جفت بازی روی ژل نمایان می‌گردد. همچنین اگر شخص دارای ژنوتیپ هموزیگوت GG باشد، دو بانده ۹۳۶ و ۱۸۱ جفت بازی ایجاد می‌گردد.

پس از تیمار فرآورده PCR با آنزیم pst1، 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 ۲-۷ HSPV۰ بر روی ژل آگارز ۲ درصد. بانده ۱۱۱۷ bp در نمونه‌های ۱ و ۲ بیانگر ژنوتیپ AA، سه بانده ۱۱۱۷، ۹۳۶، ۱۸۱ bp در نمونه‌های ۳ و ۴ نشانگر ژنوتیپ AG و دو بانده ۹۳۶ و ۱۸۱ bp در نمونه‌های ۵ و ۶ نمایانگر ژنوتیپ GG می‌باشد. ردیف M مربوط به نشانگر ۱۰۰ bp

جدول شماره ۲: فراوانی ژنوتیپی در ژن HSPV۰-۲ و میزان اثر آن‌ها بر بیماری زخم پپتیک

P	OR (فاصله اطمینان ۹۵٪)	گروه مورد تعداد (درصد)	گروه شاهد تعداد (درصد)	HSPV۰-۲ G۱۲۶۷A
-	۱ (Ref)	۵ (۱۰)	۲۰ (۴۰)	AA
۰/۰۰۰۷	۶/۶۱ (۲/۲۱-۱۹/۷۶)	۴۳ (۸۶)	۲۶ (۵۲)	AG
۱	۱/۰۰ (۰/۰۹-۱۱/۰۲)	۲ (۴)	۴ (۸)	GG

بحث

HSPV۰-۲، 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 ۱۲۶۷G/A ژن HSPV۰-۲ 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 ۱۲۶۷G/A ژن HSPV۰-۲ را در افزایش استعداد ابتلا به عفونت هلیکوباکتریلوری در جمعیت مورد مطالعه نشان می‌دهد؛ بدین معنی که افراد دارای ژنوتیپ AG در معرض خطر بیشتری برای ابتلا به زخم پپتیک می‌باشند. اگر چه، جهت تعیین نقش قطعی این پلی مورفیسم، لازم است مطالعه گسترده‌تری صورت گیرد.

نتایج حاصل از این مطالعه نشان داد که ژنوتیپ AG سبب افزایش ۶/۶۱ برابری در استعداد ابتلا به عفونت هلیکوباکتریلوری می‌گردد. تنها پژوهش صورت گرفته در زمینه پلی مورفیسم ۱۲۶۷G/A ژن HSPV۰-۲ در معده، توسط Tahara و همکاران بر روی بیماران مبتلا به زخم پپتیک در جمعیت ژاپن صورت گرفت. این پژوهش نشان داد که پلی مورفیسم ژن HSPV۰-۲ به طور مستقیم با استعداد ابتلا به بیماری زخم پپتیک 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 دادند که نتایج نشان داد ژنوتیپ AA از ژن HSPV۰-۲ در جایگاه ۱۲۶۷ با کمترین میزان خطر ابتلا به سرطان معده در زنان ژاپنی همراه است (۱۴). در مطالعه‌ای بر روی پلی مورفیسم ۱۲۶۷G/A ژن

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.