

تمایز سوش های غالب هلیکوباکتر پیلوری جدا شده از بیماران مبتلا به بیماری های مختلف گوارشی با استفاده از الگوهای پروتئینی

نویسندگان :

شهره فرشاد^۱، استادیار مرکز تحقیقات میکروپ شناسی بالینی استاد البرزی، دانشگاه علوم پزشکی شیراز
عزیز زاپونی^۲، استادیار مرکز تحقیقات میکروپ شناسی بالینی استاد البرزی، دانشگاه علوم پزشکی شیراز
عبدالوهاب البرزی^۳، استادیار مرکز تحقیقات میکروپ شناسی بالینی استاد البرزی، دانشگاه علوم پزشکی شیراز
سید علیرضا تقوی^۴، دانشیار مرکز تحقیقات گوارش و کبد، دانشگاه علوم پزشکی شیراز
مرضیه حسینی^۵، کارشناس مرکز تحقیقات میکروپ شناسی بالینی استاد البرزی، دانشگاه علوم پزشکی شیراز

مجله پزشکی دانشگاه علوم پزشکی چهارم، دوره ششم، شماره ششم، بهار و تابستان ۸۷

چکیده :

مقدمه : علیرغم مطالعات زیاد، هنوز بطور دقیق مشخص نیست که چه عواملی تعیین کننده ی پیامدهای متنوع عفونت ناشی از هلیکوباکتر پیلوری می باشند. بنابراین، هدف از مطالعه حاضر تمایز سوش های هلیکو باکتر پیلوری جدا شده از بیماران مبتلا به بیماری های مختلف معده بر اساس الگوهای پروتئینی می باشد.

مواد و روش تحقیق : الگوهای پروتئینی سوش های مختلف هلیکو باکتر پیلوری جدا شده از سه گروه بیمار مبتلا به گاستریت، زخم معده و سرطان معده با استفاده از روش ID-PAGE-SDS مورد تجزیه و تحلیل واقع شد.

یافته ها : بر اساس الگوهای بسیار متنوع پروتئینی در حثالی که شباهت سوش ها در هر گروه به ترتیب در گروه بیماران دارای سرطان ۷۵ درصد، در گروه بیماران دارای زخم معده ۴۷/۷۶ درصد و در گروه بیماران بدون زخم ۵۷/۷۸ درصد بود، تنها حدود ۷۶/۳۰ درصد از باندهای پروتئینی در تمام سوش های جدا شده از سه گروه بیماران مشترک بودند. بعضی از باندها در هر گروه از بیماران اختصاصی بوده و به نظر می رسد که برخی از سوش های هلیکوباکتر پیلوری ممکن است با بیماری های خاصی بیشتر از سایرین ارتباط داشته باشند و نه این ترتیب بعضی از آنها در یک گروه بیماری دسته بندی شدند.

نتیجه گیری : این مطالعه نشان داد که الگوی پروتئینی می تواند شاخصی در جهت تمایز سوشهای غالب هلیکوباکتر پیلوری جدا شده از بیماران مبتلا به بیماری های مختلف گوارشی باشد. باندهای اختصاصی شناسایی شده برای اعضای هر گروه شامل باند ۵، ۲۲/۱۰۶، ۴۵، ۶۱، ۲۰ کیلودالتونی برای بیماران سرطانی، باند ۲۲ کیلودالتونی برای بیماران دارای زخم معده و باند ۱۳ کیلودالتونی جهت بیماران فاقد زخم بودند. در عین حال مطالعات بیشتری نیاز می باشد تا ارزش پیشگویی پروتئینهای توصیف شده را برای وضعیتهای بالینی نشان دهند.

واژه گان کلیدی : هلیکوباکتر پیلوری، SDS-PAGE، الگوی پروتئینی

مقدمه :

ایجاد کننده عفونت باکتریایی مزمن در انسان ها است [۱].

هلیکو باکتر پیلوری به عنوان عامل فراگیر به عنوان عامل اصلی التهاب ها منجر به سوء هاضمه

نویسنده مسئول : آدرس : شیراز، بیمارستان نمازی، مرکز تحقیقات میکروپ شناسی بالینی استاد البرزی پست الکترونیک: s-farshad@yahoo.com

تلفن: ۲۰۵
تاریخ دریافت

This document was created with the trial version of Print2PDF!

Once Print2PDF is registered, this message will disappear!

Purchase Print2PDF at <http://www.software602.com/>

باکتر پهای است، از این روش می توان جهت مرتبط ساختن الگوهای ویژه پروتئینی با بیماریهای خاص یا بهبود شاخص های پروتئینی اختصاصی استفاده کرد. همچنین این روش جهت پاسخ به سئوالات اپیدمیولوژی ملکولی در میکروب شناسی پزشکی به کار می رود [۱۳]. از آنجا که شیوع عفونت با هلیکوباکتر پیلوری در ایران تقریباً ۹۳-۸۲ درصد گزارش شده است [۱۳، ۱۴]، لذا هدف از مطالعه حاضر نمایز سوش های هلیکوباکتر پیلوری جدا شده از بیماران مبتلا به گاستریت، سرطان معده یا زخم معده بر اساس الگوهای پروتئینی می باشد که با روش PAGE-SDS انجام می گیرد. جستجو جهت پانده های پروتئینی اختصاصی بیماری و نیز مارکسر پروتئینی که بتواند جهت شناسایی سوش های هلیکوباکتر پیلوری مفید واقع شود از دیگر جنبه های این مطالعه می باشد.

مواد و روش تحقیق:

۱- بیماران این مطالعه بصورت Cross sectional در مدت یکسال بر روی ۱۴۴ بیمار که برای انجام اندوسکوپی به بخش اندوسکوپی بیمارستان نمازی وابسته به دانشگاه علوم پزشکی شیراز مراجعه کرده بودند انجام شد. تشخیص عفونت هلیکو باکتر پیلوری و تأیید بیماری معده با انجام آزمایش های پانولوزی توسط متخصص آسیب شناسی انجام گرفت. از هر بیمار دو نمونه از بافت قسمت بدنه و آنتروم گرفته شده و در محیط انتقالی (محیط آگوشی عصاره مغزو قلب غنی شده با ۲۰ درصد گلوکز) به آزمایشگاه ارسال شد. معیارهای کلی جهت حذف بیماران از مطالعه شامل موارد استفاده از عوامل ضد هلیکو باکتر پیلوری مانند آنتی بیوتیک ها، ترکیبات بیسموت یا معانت کننده های پمپ پروتونی در دو هفته قبل از اندوسکوپی و یا عمل جراحی قبلی معده بودند. همچنین در هنگام نمونه گیری، مشخصاتی مثل سن، شغل و جنس بیماران نیز یادداشت شد.

۲- کشت و جدا سازی هلیکو باکتر پیلوری: نمونه های

وسرطان دئودنوم و معده یا لنفوم های موکوسوسی مرتبط با دستگاه گوارش شناخته شده است [۲]. تخمین زده می شود که ۹۵-۹۰ درصد زخم های اثنی عشر در اروپا ناشی از عفونت هلیکو باکتر پیلوری است [۳]. همچنین این عفونت ۲/۷ تا ۱۳٪ برابر خطر بروز سرطان معده را افزایش می دهد بطوری که در سال ۱۹۹۴ سازمان بهداشت جهانی اعلام کرد که هلیکو باکتر پیلوری یک عامل شناخته شده سرطان زا است [۲]. گاستریت اساساً بین تمام افراد آلوده شده با این باکتری همگانی است اما تنها در عده کمی از بیماران منجر به پیامدهای کلینیکی باارزی مانند بیماری زخم معده یا سرطان معده می شود. مکانیسم های ایجاد کننده حالت های متفاوت بیماری بطور کامل مشخص نشده اند. در عین حال دلایل این نوع پیامدهای کلینیکی عفونت ممکن است که به فاکتورهای محیطی و میزبان و همچنین اختلاف در شیوع یا میزان فاکتورهای بیماری زای وابسته به باکتری مرتبط باشند [۴، ۵]. گوناگونی سوش های هلیکو باکتر پیلوری جدا شده در گروه های بیماران مختلف بطور گسترده ای مطالعه شده اند [۶، ۷، ۸، ۹، ۱۰]. این در حالیست که هنوز وجود سوش های خوب یا بد هلیکو باکتر پیلوری مورد بحث است [۱۱]. تفاوت های ژنتیکی در یک ارگانیسم ممکن است که فاکتورهای بیماری زای، عملکرد و خصوصیات آنتی ژنی آنها را تحت تاثیر قرار دهد. بعنوان مثال تنوع آنتی ژنی محصولات و بیان یک ژن خاص ممکن است که یک مکانیسم قرار از سیستم ایمنی را برای سوش های هلیکو باکتر در میزبان ایجاد نماید. بر این اساس مطالعات وسیعی برای تعیین ژنوتیپ و یا فنوتیپ شاخص بیماری زای هلیکو باکتر پیلوری انجام شده است تا بتوان با استفاده از آنها پیامدهای بیماری یک عفونت را پیشگویی کرد. پلی آکریل آمید ژل الکتروفورز بس (PAGE-SDS) یک روش آزمایشگاهی با کاربرد های گسترده برای طبقه بندی از عفونت های

هلیکوباکتری پیلوری [17] بودند. چرخه‌ی حرارتی شامل ۵ دقیقه در دمایی 94°C برای دناتوره شدن اولیه و ۳۰ چرخه با هر چرخه شامل: ۱ دقیقه در دمایی 82°C و ۲ دقیقه در دمایی 55°C و ۱۰ دقیقه در دمایی 72°C و سپس در آخر ۲ دقیقه در دمایی 72°C برای افزایش نهایی طول قطعه بود. محصولات PCR پس روی ژل ۱/۵ درصد آگاروز الکتروفورسیس و با اتیدیوم بروماید رنگ آمیزی و در مقایسه با مارک 100-bp (MBI, Fermentas, Lithuania) طول قطعه PCR تخمین زده شد. در هر واکنش DNA از یک نمونه با اینی خالص هلیکوباکتری پیلوری که بوسیله مرفولوژی برای اساس رنگ آمیزی گرم و آزمایش های مثبت اکسیداز، کاتالاز و اوره آز نتاید شده بود با روش فنل کلروفورم استخراج شده و بعنوان کنترل مثبت در PCR مورد استفاده قرار گرفت. از آب مقطر استریل نیز به عنوان کنترل منفی استفاده گردید تا احتمال هر گونه آلودگی حذف شود.

۴- تهیه پروتئین های تام سلولی: سلول های هلیکوباکتری پیلوری از سطح محیط جامد جمع آوری شده و از آنها یک سوپانسیون سلولی با غلظت 6×10^8 CFU/ml تهیه گردید. سوپانسیون های تهیه شده دوبار در بافر PBS سرد (۵۰ mM سدیم فسفات، ۱۵ M / ۰/۱ سدیم کلراید، $\text{pH} = 7.4$) که حاوی ۱ mM معانت کننده پیروتاز فیل مثل سولفونیل فلورید (PMSF, sigma, USA) بود، شسته شدند. رسوب باکتری در بافر استخراج حاوی ۰/۷۵ درصد تریس، ۲ درصد سدیم دودسیل سولفات، ۵ درصد دی تیوتریتول، ۱۰ درصد گلیسرول و ۱ درصد بروموفنیل بلو حل شده و در مرحله بعد این محلول هموزن برای مدت ۵ دقیقه در حمام آب جوش حرارت داده و سپس در دمایی 20°C تا زمان استفاده فریز شدند.

۵- SDS-PAGE: اجزای پروتئین تمام سلول با استفاده از روش SDS-PAGE در دستگاه ۶۶۰ (Amersham Biosciences) Hoefler SE 600/SE

بیوپسی گرفته شده از بیماران به آرامی هموزن شده و سپس بر روی محیط اوره آز سریع و Brucella agar base (شرکت Merck آلمان) که با ۱۰ درصد خون لیز شده اسب غنی گردیده و حاوی امپوترپین (۲mg/L)، تریمتوپریم (۵mg/L) و نالییدیکسیک اسید (۱۰mg/L) بود کشت داده شدند. کشت ها در محیط میکرو آنرو فیلک حاوی ۶ درصد اکسیژن، ۷/۱ درصد دی اکسید کربن، ۷/۱ درصد نیتروژن و ۷۹/۸ درصد نیتروژن و در حرارت 37°C بمدت ۱۰-۵ روز قرار گرفتند. سپس نمونه های مذکور به منظور نتاید وجود هلیکوباکتری پیلوری با انجام آزمایش های اکسیداز، کاتالاز، تست اوره آز سریع و رنگ آمیزی گرم مورد بررسی قرار گرفتند.

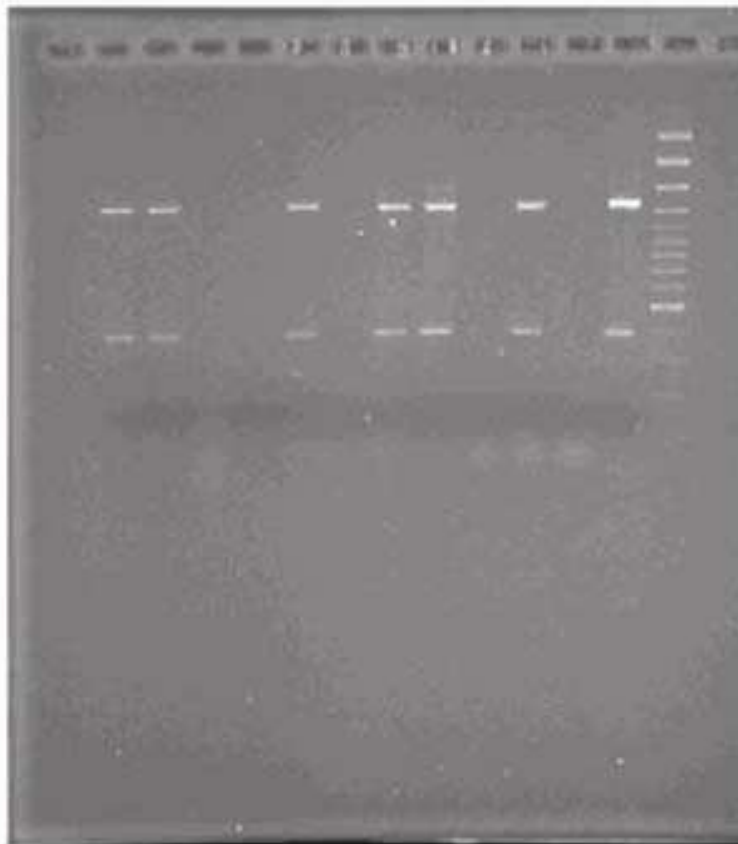
۳- واکنش زنجیره ای پلیمرز جهت نتاید هلیکوباکتری پیلوری: ژنوم تام سوش های هلیکوباکتری پیلوری جدا شده، با استفاده از روش فنل کلروفورم استخراج و جهت نتاید با یک روش Multiple PCR که قبلاً توضیح داده شده [۱۵] مورد آزمایش قرار گرفتند. به طور خلاصه ۱۰ میکرو لیتر از DNA نمونه ها استفاده شد به ۴۰ میکرو لیتر مخلوط واکنش شامل ۵۰ pmol از هر کدام از پرایمرها، ۲U آنزیم Tag پلی مرز، ۲/۲ میلی مول سوکلوتید تری فسفات و ۲ میلی مول MgCl_2 اضافه گردید. سپس توله ها در دستگاه چرخه ی حرارتی قرار داده شدند. دو جفت پرایمری که در این روش مورد استفاده قرار گرفتند عبارت بودند از (TIB MOLBIOL Syntheselabor GmbH, Germany) یک جفت بر اساس ژن 16s rRNA و با ترادف $5'-\text{GTA AAG GCT CAC CAA GGC TAT}-3'$ و $5'-\text{CCA CCT ACC TCT CCC ACA CTC}-3'$ جهت تکثیر یک قطعه ۲۸۹ جفت بازای اختصاصی جنس هلیکوباکتری [۱۶] و جفت دیگر بر اساس ژن ایزوسیترات دهیدروژناز و با ترادف $5'-\text{ATG GCT TAC AAC CCT AAA ATT TTA CAA AAG CC}-3'$ و $5'-\text{TCA CAT GTT TTC AAT CAT CAC GC}-3'$ جهت تکثیر یک قطعه ۱۲۰۰ جفت باری اختصاصی گونه

و ژل ۱۰ درصد طبق متد Laemmli جدا شدند [۱۸]. پس از الکتروفورز، ژل ها با استفاده از کوماسی بریلیانت بلوی ۲۵۰-G طبق روش Sambrook [۱۹] رنگ آمیزی شده و پس از اسکن وزن های مولکولی پاندهای مرتبط طبق شاخص وزن مولکولی مارکر پروتئینی تعیین شدند.
یافته ها:

۱- **گروه بیماران:** در این مطالعه، ۱۲۴ بیمار با بیماری های مختلف گوارشی وارد شدند که بر طبق یافته های بالینی و آسیب شناسی به سه گروه شامل بیماران دارای زخم (۳۷ نفر)، بیماران

بدون زخم (۷۷ نفر) و بیماران سرطانی (۳۰ نفر) دسته بندی شدند.

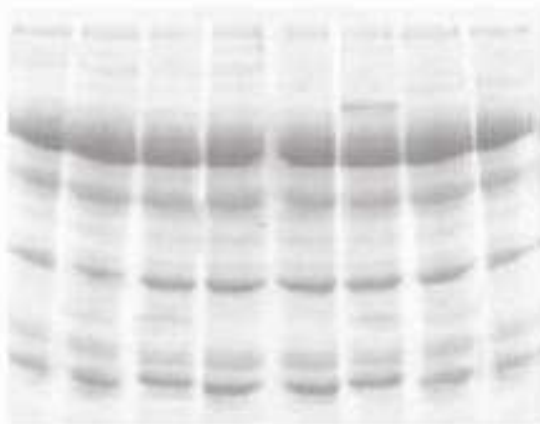
۲- **جدا سازی و تأیید هلیکو باکتریلوری:** کل از قسمت های بدنه و آنتروم معده بیماران دارای زخم به ترتیب ۲۸ و ۳۰، بیماران بدون زخم ۳۱ و ۲۵ و بیماران سرطانی ۱۲ و ۱۳ مورد هلیکو باکتریلوری جدا گردید. با استفاده از روش Multiplex PCR در تمامی نمونه های DNA تهیه شده از هلیکو باکترهای جدا شده دو قطعه مورد انتظار ۳۸۹-bp و ۱۲۰۰-bp اختصاصی به ترتیب جنس، هلیکو باکتر و گونه هلیکو باکتریلوری تکثیر گردیدند شکل (۱).



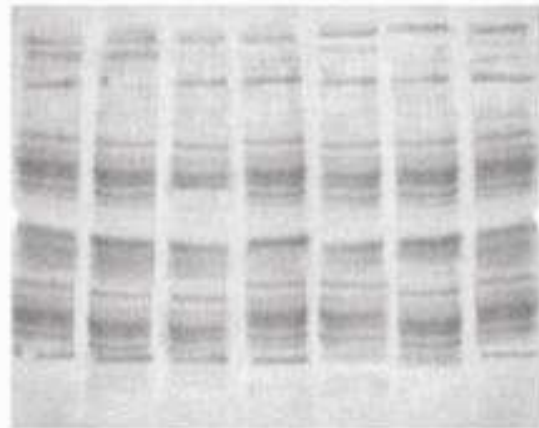
شکل (۱): ژل الکتروفورز پس محصول PCR ناحیه 16S RNA (۳۸۹-bp) و ژن ایزوسیترات دهیدروژناز (۱۲۰۰-bp) سوش های هلیکو باکتریلوری. ردیف های ۲، ۳، ۶، ۸، ۹، ۱۱ ایزوله های هلیکو باکتریلوری؛ ردیف های ۱، ۴، ۵، ۷ ایزوله های غیر هلیکو باکتریلوری، ردیف ۱۲ کنترل منفی؛ ردیف ۱۳ کنترل مثبت؛ ردیف ۱۴ مارکر

۳- الگوهای پروتئینی هلیکوباکترهای جدا شده با روش SDS-PAGE : الگوی پروتئینی سوش های متفاوت هلیکوباکتر پیلوری

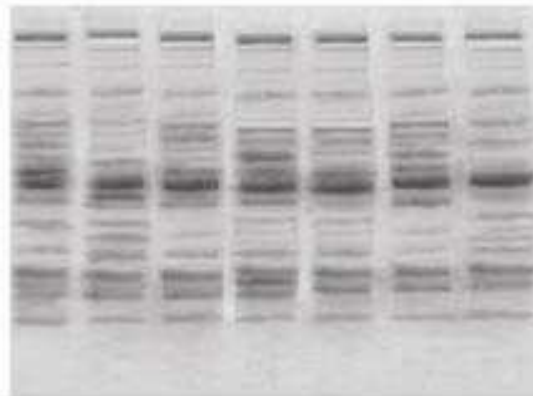
جدا شده از بیماران مبتلا به بیماری های مختلف گوارشی برخی تفاوت ها را در الگوی بیان شده نشان دادند شکل (۲).



(A)



(B)



(C)

شکل (۲) : 1D-SDS-PAGE پروتئین تمام هفت نمونه از سوش های هلیکوباکتر پیلوری جدا شده از بیماران بدون زخم (A)، با زخم معده (B) و با سرطان معده (C)

الگوهای پروتئینی برخی سوش های شاخص از ۳ گروه بر اساس شباهت در الگوشن نشان دادند و در نتیجه در بیماران را نشان می دهد. اعضاء هرگروه ارتباط بالایی را یک دسته مشابه قرار گرفتند جدول (۱ و ۲) - جدول (۲) : باندهای اختصاصی و مشترک در سوش های هیلکو باکتر جدا شده از گروه های مختلف بیماران

باندهای پروتئینی مشاهده شده					
بیماران	تعداد کل باندها	باندهای مشترک (KDa)	درصد	باندهای اختصاصی (KDa)	درصد
سرطان معده	۲۰	۵۸/۵، ۲۷، ۲۵، ۲۴، ۲۳، ۲۰، ۲۶/۵ و ۱۲، ۳، ۳، ۹۲، ۱۰۶ و ۱۶۰	۷۵	۲۰، ۲۴، ۲۵، ۶۱/۵ و ۱۰۶	۲۵
بیماری زخم معده	۱۷	۵۸/۵، ۵۲، ۲۷، ۲۵، ۲۴، ۲۸، ۲۷، ۲۲ و ۱۲، ۳، ۳، ۹۳ و ۱۶۰	۷۶/۲۷	۲۲	۵/۱۸
بیماری گاستریت بدون زخم	۱۴	۵۸/۵، ۵۲، ۲۷، ۲۴، ۲۶/۵، ۱۴، ۱۲ و ۳، ۳، ۹۳ و ۱۶۰	۷۸/۵۷	۱۳	۷/۱۴
تعداد کل	۲۶	۵۸/۵، ۲۷، ۲۴ و ۱۲، ۳، ۳، ۹۳ و ۱۶۰	۲۰/۷۶	-	-

نیست که چه عواملی تعیین کننده این پیامدهای متفاوت ناشی از عفونت می باشند. با این وجود، دانستن این حقیقت که سوش های هیلکو باکتر پیلوری در بیماری زایی متفاوت یک نیاز مبرم برای راه اندازی روش های پیشرفته و جدید جهت تشخیص و درمان سوش های بیماری زا عفونت ایجاد کرده است. در مطالعه قبلی الگوهای پروتئینی سوش های مختلف هیلکو باکتر پیلوری جدا شده از سه گروه بیمار با استفاده از روش ID-PAGE-SDS مورد تحلیل قرار گرفتند. الگوهای سوش های مختلف هیلکو باکتر پیلوری بسیار متنوع بودند. در حدود ۲۰/۷۶ درصد (۱۷ از ۲۶ باند) پروتئینی های مشاهده شده در تمام سوش های جدا شده از سه گروه بیماران مشابه بودند. این نشانه درون اعضای هر گروه ۷۵ درصد (۱۵ از ۲۰ باند)، ۷۶/۲۷ درصد (۱۳ از ۱۷ باند) و ۷۸/۵۷ درصد (۱۱ از ۱۴ باند) به ترتیب برای بیماران سرطانی، بیماران بدون زخم و بیماران دارای زخم بود. برخی از باندهای مشاهده شده به طور معنی داری برای هر گروه اختصاصی بودند جدول (۲) .

بالاترین تعداد باندها در گروه بیماران سرطانی (۲۰ باند) و کمترین باند در گروه بیماران بدون زخم مشاهده گردید (۱۴ باند). بزرگترین باند با وزن ملکولی ۱۶۰ کیلو دالتون در تمام استرین ها مشترک بود و کوچک ترین باند با ۱۳ کیلو دالتون وزن ملکولی تنها در نمونه های بیماران بدون زخم اختصاصی بود. باندهای اختصاصی برای اعضای هر گروه شامل باندهای ۱۰۶، ۶۱/۵، ۲۵، ۲۴ و ۲۰ کیلو دالتونی برای بیماران سرطانی، باند ۲۲ کیلو دالتونی برای بیماران دارای زخم و باند ۱۳ کیلو دالتونی جهت بیماران فاقد زخم بودند. گرچه تفاوت های جزئی بین استرین های جدا شده از بدنه و آنتروم هر یک بیمار مشاهده شد ولی به نظر نمی رسد هیچگونه تفاوت معنی داری در تولید پروتئین ها وجود داشته باشد بطوری که بتوان آن را به جدا سازی ارگانیزم از بخش خاصی از معده نسبت داد ($p < 0.05$).
بحث و نتیجه گیری:
 گرچه هیلکو باکتر پیلوری به عنوان عامل بیماری های گوارشی مختلفی نظیر زخم های اثنی عشر و سرطان های گوارشی شناخته شده است ولی معلوم

جدول (۱): فراوانی ۲۶ باند پروتئینی مشخص شده در الگوی SDS-PAGE سوش های هلیکو باکتری پلوری جدا شده از سه گروه بیمار مبتلا به بیماری های مختلف گوارشی

		باند های پروتئینی (KDa)																													
		۱۳۰	۱۲۵	۱۲۴	۱۱۶	۱۰۵	۹۷	۹۰	۸۵	۸۴	۸۲	۸۱/۵	۷۹	۷۵	۷۳	۷۲	۷۸	۷۴	۷۰	۶۶/۵	۶۲	۶۰	۵۸/۵	۵۴	۵۰	۴۶	۴۲	۳۶	۳۲		
CD ⁺	تعداد POS	۱۳	۱۲	۰	۱۳	۱۳	۷	۰	۰	۱۳	۱۳	۱۳	۱۰	۱۳	۱۳	۱۳	۰	۱۳	۰	۱۳	۰	۱۳	۰	۰	۰	۰	۰	۰	۰	۰	
	درصد	۱۰۰	۹۷/۳	۰	۱۰۰	۱۰۰	۵۴	۰	۰	۱۰۰	۱۰۰	۱۰۰	۷۵	۱۰۰	۱۰۰	۱۰۰	۰	۱۰۰	۰	۱۰۰	۰	۱۰۰	۰	۰	۰	۰	۰	۰	۰	۰	
UD ⁺	تعداد POS	۳۰	۰	۳۰	۰	۷۵	۳۰	۰	۱۵	۳۰	۳۰	۳۰	۳۰	۳۰	۳۰	۳۰	۳۰	۳۰	۳۰	۳۰	۳۰	۳۰	۳۰	۳۰	۳۰	۳۰	۳۰	۳۰	۳۰	۳۰	
	درصد	۱۰۰	۰	۱۰۰	۰	۸۱/۳	۱۰۰	۰	۵۰	۶۶/۷	۱۰۰	۱۰۰	۱۰۰	۱۰۰	۱۰۰	۱۰۰	۱۰۰	۱۰۰	۱۰۰	۱۰۰	۱۰۰	۱۰۰	۱۰۰	۱۰۰	۱۰۰	۱۰۰	۱۰۰	۱۰۰	۱۰۰	۱۰۰	
NUD ⁺	تعداد POS	۲۵	۰	۶	۰	۲۵	۰	۰	۰	۸	۲۵	۰	۲۵	۲۵	۲۵	۲۵	۰	۲۵	۰	۲۵	۰	۲۵	۰	۲۵	۰	۲۵	۲۵	۱۷	۱۸	۲۵	
	درصد	۱۰۰	۰	۱۷/۱	۰	۱۰۰	۰	۰	۰	۳۲/۹	۱۰۰	۰	۱۰۰	۱۰۰	۱۰۰	۱۰۰	۰	۱۰۰	۰	۱۰۰	۰	۱۰۰	۰	۱۰۰	۰	۱۰۰	۵۶/۷	۵۱/۸	۱۰۰	۱۰۰	
	تعداد NEG	۰	۳۵	۲۹	۲۵	۲۵	۰	۳۵	۲۷	۰	۲۵	۰	۰	۰	۰	۲۵	۰	۲۵	۰	۰	۰	۰	۰	۰	۰	۰	۰	۰	۱۷	۲۵	۰
	درصد	۰	۱۰۰	۸۷/۹	۱۰۰	۱۰۰	۰	۱۰۰	۷۷/۱	۰	۱۰۰	۰	۰	۰	۰	۱۰۰	۰	۱۰۰	۰	۰	۰	۰	۰	۰	۰	۰	۰	۰	۴۴/۶	۱۰۰	۰

۱- مثبت ۲- منفی ۳- منوطاً معده ۴- بیماری زخم معده ۵- بیماری گاستریت بدون زخم

بر بیماران پروتئین ها در سوش هایی با ژنوم مشابه را از نظر دور ننگه داشت. در حال حاضر اساسی تفاوت ژنومی میان سوش های جدا شده در این مطالعه تحت بررسی است از طرفی در حال حاضر تفاوت ژنومی میان سوش های جدا شده مربوط به این مطالعه در آزمایشگاه ما تحت بررسی است. علاوه در مطالعه حاضر ارتباط معنی داری بین اطلاعات بیماران مثل جنس و سن با الگوی باندها دیده نشد. تنها در مورد بیماران سرطانی، سن همبستگی خاصی را نشان داد. این بیماران بطور متوسط میانگین سنی بالاتری را نسبت به بیماران دارای زخم داشتند و بنا بر این می توانستند هلیکوباکتری پیلوری را به مدت طولانی تری در زمان حیات شان حمل کرده باشند. در این زمینه نتایج متفاوتی وجود دارد. در مطالعه ای با استفاده از 2D-PAGE-SDS، شناسایی پروتئین GroES مرتبط با سن بود [۲۲] ولی مطالعه دیگری این یافته را تأیید نکرده است [۲۴]. بنا بر این واضح است که شناسایی افتراقی پروتئین های وصف شده مذکور می تواند نتیجه بیماری ها باشند تا این که باعث بالقوه شان ارتباط داشته باشد. این مطالعه برای تعیین این احتمالات ظواحق نشده بود ولی با کاندیدهایی که شناخته شدند این بررسی در آینده امکان پذیر خواهد بود. بیان عوامل بیماری زا، سن بروز عفونت و طول دوره آن، پاسخ ایمنی، میزان ترشح اسید و عوامل محیطی همگی مواردی هستند که احتمال دارند بتوانند بر روی نتایج حاصل از عفونت هلیکوباکتری پیلوری موثر باشند [۲۵، ۲۶، ۲۷] ولی سهم مشارکت نسبی آنها مشخص نیست. بطور خلاصه، مطالعه حاضر نشان داد که پروفایل پروتئینی می تواند شاخصی در جهت تمایز سوش های غالب هلیکوباکتری پیلوری جدا شده از بیمارهای متفاوت بالیتی گوارشی باشد. باندهای اختصاصی شناسایی شده برای اعضای هر گروه شامل باندهای ۱۰۶، ۱۵، ۴۵، ۴۴ و ۳۰ کیلودالتونی برای

باندهای ۱۰۶، ۱۵، ۴۵، ۴۴ و ۳۰ کیلودالتونی در گروه بیماران سرطانی مشاهده شدند. باندهای ۲۲ و ۱۳ کیلودالتونی به ترتیب مختص گروه بیماران دارای زخم و بیماران بدون زخم بودند. بدین ترتیب به نظر می رسد که برخی سوش های هلیکوباکتری پیلوری احتمالاً بیشتر از سایر سوش ها با برخی بیماری های اختصاصی مرتبط هستند و به همین دلیل می توان برخی سوش های هلیکوباکتری پیلوری و نه همه آنها را در داخل هر گروه بیماری، دسته بندی نمود. یافته های ما با نتایج مطالعات بدست آمده بوسیله انروث و همکارانش [۱۳] که در سال ۲۰۰۰ صورت گرفت همخوانی داشت ولی با بعضی دیگر از نتایج تفاوت داشتند [۷]. با توجه به تعداد باندهای مشاهده شده در سوش های مورد مطالعه ما به نظر می رسد که از گروه بیماران بدون زخم به سمت بیماران دارای زخم و سپس بیماران سرطانی بروز پروتئین ها به صورت بالقوه افزایش می یابد. این پدیده می تواند ناشی از تنوع در محتویات ژنومی سه گروه سوش هلیکوباکتری پیلوری باشد سوش های بالینی هلیکوباکتری پیلوی یک تنوع داخلی سوشی بالینی را در سطح ژنومی نشان می دهند [۲۱، ۲۰، ۱۳، ۷]. با این وجود یک تنوع بالاتر سطح ژنومی سوش ها به علت وقوع جهش های خاموش مثل جهش در قسمتی از ژنوم که گذ نمی شود و یا در قسمت سوم گذون، نمی تواند بر تفاوت های عملکردی آنها دلالت داشته باشد. جهش هایی که منجر به تغییرات آمینو اسیدی می شوند به احتمال بیشتری، عملکردی و یا نتیجه انتخاب طبیعی هستند. چنین تغییراتی می توانند بعضی از تفاوت های موجود در الگوهای پروتئینی مشاهده شده در این مطالعه را توصیف کنند. البته با وجود این نظریه که حضور ژن های خاص در هلیکوباکتری پیلوری می تواند مرتبط با وضعیت بالینی خاصی باشد [۲۲]. نباید تاثیر عوامل مرتبط با بیماری یا وضعیت بیماری

بیماران سرطانی، باند ۲۲ کیلودالتونسی برای بیماران دارای زخم و باند ۱۳ کیلودالتونسی جهت بیماران فاقد زخم بودند که می توان آنها را کاندیدهای برای بررسی بیشتر جهت راه اندازی تست های آزمایشگاهی که سوشهای هلیکوباکتری مختص بیماری را تجزیه و تحلیل کنند و نیز برای تشخیص بیماریها و پیامدهای مختلف ناشی از این باکتری فراگیر در نظر گرفت. در عین حال مطالعات بیشتری نیاز می باشد تا ارزش پیشگویی پروتئین های توصیف شده

را برای وضعیتهای بالینی نشان دهند.

تقدیر و تشکر :

این مطالعه در مرکز تحقیقات میکروب شناسی بالینی استناد البیزی، دانشگاه علوم پزشکی شیراز و تحت حمایت مالی طرح شماره ۵-۸۱ انجام گرفته است. نویسندگان از آقای دکتر داود مهربانی در مرکز توسعه پژوهش های بالینی بیمارستان نمازی برای همکاری در ویرایش این مقاله کمال قدردانی و تشکر را دارند.

REFERENCES :

منابع :

- 1) Ernst PB, Gold BD. The disease spectrum of Helicobacter pylori: the immunopathogenesis of gastroduodenal ulcer and gastric cancer. *Annu Rev Microbiol* 2000; 615-640.
- 2) IARC working Group on the evaluation of carcinogenic risks to humans. Schistosomes, liver flukes and Helicobacter pylori. *IARC Monogr Eval Carcinog Risks Hum* 1994;61:1-241.
- 3) Labenz J, Meining A, Tillenburg B, et al. Helicobacteriose: update. *Leber Magen Dam* 1999; 29:80-92.
- 4) Parsonnet J, Friedman GD, Vandersteen DP, et al. Helicobacter pylori infection and the risk of gastric carcinoma. *N Engl J Med* 1991; 325: 1127-1131.
- 5) Uemura N, Okamoto S, Yamamoto S, et al. Helicobacter pylori infection and the development of gastric cancer. *N Engl J Med* 2001; 345: 784-789.
- 6) Blaser MJ. Not all Helicobacter pylori strains are created equal: should all be eliminated? *Lancet* 1997; 349: 1020-1022.
- 7) Hazell SL, Andrews RH, Mitchell HM, et al. Genetic relationship among isolates of Helicobacter pylori; evidence for the existence of a Helicobacter pylori species-complex. *FEMS Microbiol Lett* 1997; 150: 27-32.
- 8) Jiang Q, Hiratsuka K, Taylor DE. Variability of gene order in different Helicobacter pylori strains contributes to genome diversity. *Mol Microbiol* 1996; 20: 833-842.
- 9) Salaun L, Audibert C, Le Lay G, et al. Panmictic structure of Helicobacter pylori demonstrated by the comparative study of six genetic markers. *FEMS Microbiol Lett* 1998; 161: 231-239.
- 10) Van der Ende A, Rauws EAJ, Feller M, et al. Heterogenous Helicobacter pylori isolates from members of a family with a history of peptic ulcer disease. *Gastroenterology* 1996; 111: 638-647.

REFERENCES :

منابع :

- 11) Blaser MJ. In a world of black and white, *Helicobacter pylori* is grey. *Ann Intern Med* 1999; 130: 695-697.
- 12) Censini S, Lang C, Crabtree JE, et al. Cag A pathogenicity island of *Helicobacter pylori*, encodes type I- specific and disease -associated virulence factors. *Proc Natl Acad Sci USA* 1996; 93: 14648-53.
- 13) Enroth H, Akerlund T, Sillen A, et al. Clustering of clinical strains of *Helicobacter pylori* analyzed by two-dimensional gel electrophoresis. *Clin Diagn Lab Immunol* 2000; 7: 301-306.
- 14) Farshad SH, Rasouli M, Alborzi A. Simultaneous Detection of *Helicobacter Genus* and *Helicobacter pylori* species using a Multiplex PCR Method. *Iran Biomed J* 2004; 8: 205-209.
- 15) Choi YK, Han JH, Joo HS. Identification of novel *Helicobacter* species in Pig stomachs by PCR and partial sequencing. *J Clin Microbiol* 2001; 39(9): 3311-3315.
- 16) Argyros FC, Ghosh M, Huang L, et al P. Evaluation of a PCR Primer based on the Isocitrate Dehydrogenase gene for Detection of *Helicobacter pylori* in Feces. *J Clin Microbiol* 2000; 38: 3755-3758.
- 17) She FF, Su DH, Lin JY, et al. Virulence and potential pathogenicity of coccoid *Helicobacter pylori* induced by antibiotics. *World J Gastroenterol* 2001; 7: 254-258.
- 18) Laemmli UK. Cleavage of structural proteins during the assembly of the head of bacteriophage T4. *Nature London* 1970; 227: 680-685.
- 19) Sambrook J, Russel DW. *Molecular cloning a laboratory manual*. 3rd edition. 2001: Volume 3: A8.40-A8.51.
- 20) Enroth H, Nyren O, Engstrand L. One stomach -one strain: does *Helicobacter pylori* strain variation influence disease outcome? *Dig Dis Sci* 1999; 44: 102-107.
- 21) Taylor DE, Eaton M, Chang N, et al. Construction of a *Helicobacter pylori* genome map and demonstration of diversity at the genome level. *J Bacteriol* 1992; 174: 6800-6806.
- 22) Graham DY, Yamaoka Y. Disease-specific *Helicobacter pylori* virulence factors: the unfulfilled promise. *Helicobacter* 2000;5: S3-9.
- 23) Iaquinto G, Todisco A, Giardullo N, et al. Antibody response to *Helicobacter pylori* Cag A and heat-shock proteins in determining the risk of gastric development. *Dig Liver Dis* 2002; 32: 378-383.
- 24) Krahl A, Muhlke S, Pleissner KP, et al. Identification of candidate antigens for serologic detection of *Helicobacter pylori*-infected patients with gastric carcinoma. *Int J Cancer* 2004; 108: 456 -463.
- 25) Graham DY. *Helicobacter pylori* infection in the pathogenesis of duodenal ulcer and gastric cancer: a model. *Gastroenterology* 1997; 113: 1983-1991.

REFERENCES :

منابع :

- 26) Farthing MJ, Fitzgerald R, Zhang ZW. Acid, Helicobacter and immunity: a new paradigm for oesophagogastric cancer. *J Physiol Paris* 2001; 95: 423-427.
- 27) Calam J, Baron JH. ABC of the upper gastrointestinal tract: pathophysiology of duodenal and gastric ulcer and gastric cancer. *BMJ* 2001; 323: 980-982.

Discrimination of Dominant H. Pylori Strains Isolated From Patients With Different Gastroduodenal Pathologies By Protein Profiling

Farshad Sh.¹ Japori A.² Alborzi A.³ Taghavi A.⁴ Hoseini M.⁵

1- Dept. of Prof-Alborzi Clinical Microbiology Research Center, University of Medical Sciences, Shiraz, Iran.

2- Dept. of Prof-Alborzi Clinical Microbiology Research Center, University of Medical Sciences, Shiraz, Iran.

3- Dept. of Prof-Alborzi Clinical Microbiology Research Center, University of Medical Sciences, Shiraz, Iran.

4- Dept. of Prof-Alborzi Clinical Research Center, University of Medical Sciences, Shiraz, Iran.

5- Dept. of Prof-Alborzi Clinical Microbiology Research Center, University of Medical Sciences, Shiraz, Iran.

(Received 15 Oct, 2008 Accepted 23 August, 2008)

Abstract:

Introduction: It is not clear what factors determine divergent outcomes of infections caused by H. pylori. The aim of this study was to differentiate H. pylori strains isolated from the patients with different gastroduodenal pathologies by protein profiling.

Materials and Methods: The protein profiles of different strains of H. pylori isolated from 3 groups of patients with ulcerative disease, nonulcerative gastritis and cancer disease were analyzed using 1D-SDS-PAGE.

Results: Based on the highly divergent protein patterns, the similarity of the strains inside each group was 75%, 76.47% and 78.57% for cancerous, ulcerative and no ulcerative groups respectively, while about 30.76% of the protein bands were common in all strains isolated from three groups of the patients. Some of the observed bands were significantly specific for each group. We speculated that some H. pylori strains might be more associated with a specific disease than others, leading to the clustering of some, but not all, strains within each disease group.

Conclusion: This study showed that protein profile can be a criterion used for discriminating of dominant states in different gastric clinical states. Specific and dominant proteins of different strains isolated from three groups of patients under the study could be welcome candidates for further exploration to be used both for laboratory tests, which analyze disease-specific H. pylori strains, and for diagnosis of different diseases and outcomes associated with this widespread bacterium.

Key Words: Helicobacter pylori, SDS-PAGE, Protein profile