

ممانعت از رشد هلیکوباکتر پیلوری توسط ماده تولیدی سودوموناس آنروژینوزا به صورت *In vitro*

دکتر علی فاضلی^۱، دکتر اکبر طبیبیان، جواد زعیمی

چکیده مقاله

مقدمه. مقاومت هلیکوباکتر پیلوری در برابر مترونیدازول که به طور فزاینده‌ای در گزارش‌های پژوهشگران در زمینه عفونت‌های دستگاه گوارشی به چشم می‌خورد جستجو برای دستیابی به داروهای مؤثر بر این باکتری را ایجاب می‌کند. در این مطالعه مهار شد هلیکوباکتر پیلوری بوسیله ماده تولیدی سودوموناس آنروژینوزا مورد بررسی قرار گرفت.

روش مطالعه. اثر ضد هلیکوباکتر ۳۷ ایزوله سودوموناس آنروژینوزا بر روی ۳۱ ایزوله هلیکوباکتر با استفاده از دو روش کشت متقاطع و نفوذ در چاهک مورد بررسی قرار گرفت.

نتایج و بحث. تنها دو سویه از ۳۷ ایزوله سودوموناس آنروژینوزا قادر به مهار رشد هلیکوباکتر بودند و فعالیت ضد باکتریایی یکی از ایزوله‌ها بر روی ۳۱ ایزوله هلیکوباکتر مشتمل بر ۲۷ ایزوله حساس و ۴ ایزوله مقاوم نسبت به مترونیدازول آزمایش گردید. ماده مهار کننده قادر به از بین بردن هر دو گروه ایزوله‌های حساس و مقاوم به مترونیدازول بود. ماده بازدارنده همچنین قادر به مهار رشد اشیشاکلی، سالمونلا، شیگلا، کلبسیلا، استافیلوکوکوس اورنوس، و یک باسیل گرم مثبت بود. در حالیکه اثر بازدارندگی ماده در حرارت ۴ درجه سانتیگراد به مدت ۳۰ روز تغییر نمی‌کرد، فعالیت آن در حرارت ۶۰°C به مدت ۱۵ دقیقه نسبتاً کاهش می‌یافت. حرارت ۶۰°C (۳۰ دقیقه)، ۸۰°C و ۱۰۰°C (۱۵ و ۳۰ دقیقه) و همچنین منجمد کردن (۲۰- درجه) و ذوب کردن (۳۷ درجه) به طور کامل ماده بازدارنده را غیرفعال می‌کرد. همچنین تیمار کردن ماده بازدارنده با آنزیم تریپسین موجب غیرفعال شدن آن می‌گردید. بنابراین ماده بازدارنده تولیدی سودوموناس آنروژینوزا احتمالاً یک پروتئین می‌باشد و می‌تواند در گروه باکتریوسین‌ها طبقه‌بندی شود.

● واژه‌های کلیدی: هلیکوباکتر - مترونیدازول - سودوموناس آنروژینوزا

مقدمه

هلیکوباکتر پیلوری باسیل خمیده گرم منفی و میکروآنروفیل است که عامل عمده بیماری‌های دستگاه گوارش مانند گاستریت مزمن فعال، زخم معده، زخم دوازدهه و سرطان معده می‌باشد (۱و۲).

یکی از داروهای اصلی برای درمان بیماری‌های ناشی از این باکتری که

در ایران نیز استفاده از آن مرسوم است مترونیدازول می‌باشد. گزارش‌های زیادی مبنی بر مقاوم شدن این باکتری نسبت به مترونیدازول از سراسر جهان ارائه شده است (۱و۲) که کاربرد این دارو را زیر سؤال می‌برد. لذا اقدام عملی در جهت تولید داروی جدید ضد هلیکوباکتر ضروری به نظر می‌رسد. بنابراین ما در این مطالعه ممانعت از رشد سویه‌های هلیکوباکتر پیلوری جدا شده از بیماران محلی را توسط سودوموناس آنروژینوزا که توانایی خاصی در تولید مواد بازدارنده رشد سایر باکتری‌ها را دارد بررسی کردیم.

روش مطالعه

جداسازی هلیکوباکتر پیلوری: از ۱۰۰ بیمار مراجعه کننده به بخش آندوسکوپی بیمارستان الزهرا از ناحیه آنتروم معده نمونه بیوپسی گرفته شد. نمونه‌های بیوپسی در سرم فیزیولوژی و یخ قرار داده شده و سریعاً به آزمایشگاه دانشکده پزشکی منتقل می‌گردید و در آنجا براساس روش‌های مشروحه در فرانسهای ۱ و ۳ و ۴ روی آنها آزمایش می‌شد که به طور خلاصه ذکر می‌گردد.

پس از له کردن نمونه مقداری از آن به محیط اوره تلقیح شده و در ۳۷ درجه انکوبه می‌شد. مقداری از نمونه در سطح محیط برین هارت اینفیوژن آگار حاوی ۵-۷ درصد سرم اسب و آنتی‌بیوتیک‌های وانکومایسین، پلی‌میکسین، تری‌متوپریم و آمفوتریسین کشت داده می‌شد. پلیتهای کشت شده به مدت ۵-۷ روز در ۳۷ درجه و در شرایط میکروآنروفیلیک (۸۵٪ نیتروژن، ۱۰٪ گاز کربنیک و ۵٪ اکسیژن) انکوبه می‌گردید. باقیمانده نمونه بیوپسی هم با روش گرم اصلاح شده رنگ‌آمیزی می‌شد و از نظر وجود باسیلهای خمیده گرم منفی مورد بررسی قرار می‌گرفت. پس از جداسازی هلیکوباکتر پیلوری، حساسیت ایزوله‌ها نسبت به مترونیدازول، آموکسی‌سیلین، تتراسیکلین و سفتری‌زوکسیم با روش Kirby-Bauer سنجیده می‌شد.

بررسی اثر مهارتی سودوموناس آنروژینوزا بر روی رشد هلیکوباکتر

پیلوری: اثر مهارتی ۳۷ ایزوله سودوموناس آنروژینوزای گرفته شده از آزمایشگاه بیمارستان الزهرا و سوانح سوختگی اصفهان و یک سویه

۱- دانشیار گروه میکروبیولوژی - دانشگاه علوم پزشکی اصفهان

بررسی اثر عصاره بر روی چند باکتری دیگر: در این قسمت اثر عصاره مورد نظر بر روی استافیلوکوکوس اورنوس، کلبسیلا، اشیریشیاکلی، سالمونلا، شیگلا و یک باسیل گرم مثبت نیز با روش کشت متقاطع مورد بررسی قرار گرفت.

نتایج

جداسازی هلیکوباکتر پیلوری: بررسی میکروسکوپی نمونه‌های بیوسی معده ۱۰۰ نفر (لام مستقیم) نشان داد که ۷۲ نفر از نظر هلیکوباکتر مثبت بودند. با توجه به تشخیص آندوسکوپی، از ۱۰۰ بیمار مورد مطالعه ۷۲ نفر مبتلا به گاستریت، ۷ نفر زخم دوازدهه، ۳ نفر دئودنیت، ۴ نفر زخم دوازدهه و گاستریت توأم، ۵ نفر ازوفازیت و ۹ نفر نرمال بودند. موارد مثبت از نظر هلیکوباکتر در هر گروه عبارت بودند از: گاستریت ۵۱ نفر (۷۰/۱۸٪)، زخم دوازدهه ۷ نفر (۱۰۰٪)، دئودنیت ۲ نفر (۶۶/۶٪)، زخم دوازدهه و گاستریت توأم ۴ نفر (۱۰۰٪)، ازوفازیت ۲ نفر (۴۰٪)، و افراد نرمال ۶ نفر (۶۶/۶٪) (جدول شماره ۱).

نمودار شماره یک نشان دهنده فراوانی آلودگی با هلیکوباکتر در بیماریهای مختلف دستگاه گوارش در مقایسه با کل موارد مثبت و همچنین فراوانی موارد منفی از نظر هلیکوباکتر در بیماریهای مختلف در مقایسه با کل موارد منفی می‌باشد.

از ۷۲ نمونه مثبت از نظر هلیکوباکتر، موفق به کشت ۶۸ ایزوله شدیم (جدول شماره ۱). از این تعداد، ۶۰ ایزوله (۸۹/۷٪) نسبت به مترونیدازول حساس و ۷ ایزوله (۱۰/۳٪) مقاوم بودند (جدول شماره ۲). تمام ایزوله‌ها نسبت به آموکسی سیلین، سفتری زوکسیم و تتراسیکلین حساس بودند.

نتایج مربوط به جداسازی ایزوله‌های سودوموناس آئروژینوزا: از ۳۷ ایزوله سودوموناس تنها ۲ ایزوله قادر به مهار رشد هلیکوباکتر پیلوری بودند و چون توانایی یکی از آنها در مهار رشد هلیکوباکتر بیشتر بود سایر آزمایشات بوسیله آن ایزوله انجام گرفت. چون یافتن سودوموناس مولد ماده بازدارنده به طول انجامید و در این مدت تعدادی از ایزوله‌های هلیکوباکتر زنده نماندند، لذا اثر ماده بازدارنده بر روی ۳۱ ایزوله هلیکوباکتر مشتمل بر ۲۷ ایزوله حساس و ۴ ایزوله مقاوم به مترونیدازول انجام گرفت.

قشر هاله عدم رشد هلیکوباکتر پیلوری متأثر از ماده بازدارنده ۱۴ میلی‌متر بود و این ماده بدون هیچ تفاوتی ایزوله‌های حساس و مقاوم به مترونیدازول را از بین می‌برد. ماده بازدارنده در رقت‌های ۱/۲ و ۱/۴ نیز قادر به مهار رشد هلیکوباکتر بود. حرارت ۴۰C به مدت ۳۰ روز تأثیری بر فعالیت ماده بازدارنده نداشت در حالیکه حرارت ۶۰C به مدت ۳۰ دقیقه و ۸۰C و ۱۰۰C به مدت ۱۵ و ۳۰ دقیقه موجب غیرفعال شدن ماده بازدارنده می‌شد. انجماد و ذوب متوالی و همین‌طور تیمار کردن ماده بازدارنده با آنزیم تریپسین موجب غیرفعالی شدن کامل آن می‌گردید.

ضمناً ماده بازدارنده قادر به مهار رشد سویه‌هایی از باکتریهای دیگر مانند اشیریشیاکلی، کلبسیلا، شیگلا، سالمونلا، استافیلوکوکوس اورنوس، و باسیل گرم مثبت نیز می‌شد.

مشخص سودوموناس آئروژینوزا (ATCC 15633) بر روی رشد هلیکوباکتر پیلوری با دو روش کشت متقاطع و نفوذ در چاهک بررسی گردید (ه۵).

۱- **روش کشت متقاطع (Cross-streak):** در این روش ابتدا با سواب استریل از سوسپانسیون سودوموناس آئروژینوزا در سطح محیط کشت (برین هارت اینفیوژن آگار حاوی سرم اسب) به شکل خطی به عرض یک سانتیمتر کشت داده می‌شد و پلیت به مدت ۲۴ ساعت در انکوباتور ۳۷ درجه قرار می‌گرفت. پس از این مدت کلنی‌های رشد یافته در محل تلقیح توسط لامل استریل برداشته می‌شد و میکروکلنی‌های باقیمانده نیز توسط بخار کلروفرم کشته می‌شدند (ه۵). سپس از سوسپانسیون هلیکوباکتر پیلوری در جهت عمود بر خط تلقیح سودوموناس کشت داده شده و پلیت‌ها به مدت ۵-۷ روز در ۳۷ درجه و در شرایط میکروآتروفیل انکوبه می‌گردید. پس از این مدت پلیت‌ها از نظر مهار رشد هلیکوباکتر پیلوری در محل برخورد خط تلقیح سودوموناس آئروژینوزا مورد بررسی قرار می‌گرفتند.

۲- **روش نفوذ در چاهک (Well-diffusion):** در این روش در سطح محیط اختصاصی هلیکوباکتر پیلوری چاهکی به قطر ۷ میلی‌متر ایجاد کرده و سطح پلیت با سوسپانسیون هلیکوباکتر پیلوری نظیر روش آنتی بیوگرام کشت داده می‌شد. پس از خشک شدن سطح محیط، ۱۰۰ میکرولیتر از صاف شده محیط کشت مایع سودوموناس آئروژینوزا درون چاهک ریخته و پلیت‌ها به مدت ۳ روز در شرایط میکروآتروفیل انکوبه می‌شد. پس از این مدت ایجاد هاله عدم رشد هلیکوباکتر پیلوری اطراف چاهک بیانگر اثر مهار صاف شده کشت سودوموناس آئروژینوزا تلقی می‌گردید (ه۵). برای تهیه صاف شده یا عصاره محیط کشت سودوموناس آئروژینوزا، باکتری در محیط TSB کشت داده شده و در ۳۷ درجه انکوبه می‌شد. پس از ۲۴ ساعت کشت مایع سانتیفریژ می‌شد (۳۰۰۰ دور به مدت ۲۰ دقیقه و محلول رونی (سوپرناتانت) توسط فیلترهای غشایی با قطر منافذ ۰/۲۲ میکرون در شرایط استریل صاف می‌شد و این محلول بدون سلول، حاوی ماده بازدارنده مورد آزمایش قرار می‌گرفت.

نحوه بررسی تأثیر شرایط مختلف بر ماده بازدارنده

حرارت: صاف شده محیط کشت سودوموناس آئروژینوزا در بن ماری در حرارت‌های معین (۶۰، ۸۰ و ۱۰۰ درجه) با زمانهای مشخص (۱۵ و ۳۰ دقیقه) قرار گرفته و سپس تأثیر بازدارندگی آن همراه با شاهد حرارت ندیده از همان نمونه مورد بررسی قرار می‌گرفت (ه۶). لازم به یادآوری است که تأثیر فریز (۲۰- درجه) و ذوب (۳۷ درجه) متوالی و همین‌طور نگهداری در یخچال بر روی عصاره نیز به همان نحو مورد بررسی قرار گرفت.

آنزیم: برای این منظور آنزیم تریپسین پس از حل شدن در بافر فسفات (۱mg/ml) توسط فیلتر ۰/۲۲ میکرون استریل گردیده و به نسبت ۱:۱ با صاف شدن محیط کشت سودوموناس مخلوط گردید و سپس اثر بازدارندگی عصاره تیمار شده مورد بررسی قرار گرفت (ه۶).

جدول ۱: فراوانی نسبی موارد مثبت هلیکوباکتر پیلوری تشخیص داده شده بوسیله بررسی میکروسکوپی، کشت و تست اوره‌آز و ارتباط آن با بیماری‌های مختلف دستگاه گوارش فوقانی

شماره گروه	تشخیص آندوسکوپی	تعداد بیماران	لام مستقیم مثبت		تست اوره مثبت		کشت مثبت	
			درصد	تعداد	درصد	تعداد	درصد	تعداد
گروه یک	انواع گاستریت	۷۲	۷۰/۸	۵۱	۶۵/۲	۴۷	۴۹	۶۸/۱
گروه دو	زخم دوازدهه	۷	۱۰۰	۷	۱۰۰	۷	۷	۱۰۰
گروه سه	دئودنیت	۲	۶۶/۶	۲	۶۶/۶	۲	۱	۲۳/۳
گروه چهار	گاستریت و زخم دوازدهه	۴	۱۰۰	۴	۱۰۰	۴	۴	۱۰۰
گروه پنج	ازوفاجیت	۵	۴۰	۲	۴۰	۲	۲	۴۰
گروه شش	نرمال	۹	۶۶/۶	۶	۶۶/۶	۵	۵	۵۵/۵
	کل	۱۰۰	۷۲	۷۲	۶۷	۶۷	۶۸	۶۸

جدول ۲: فراوانی نسبی ایزوله‌های هلیکوباکتر پیلوری حساس و مقاوم به مترونیدازول در دو جنس

کل نمونه‌ها	زن	مرد	جنس	حساسیت
				به مترونیدازول
۶۱	۲۹	۳۲		حساس
۸۹/۷	۴۷/۵	۵۲/۵		
۷	۳	۴		مقاوم
۱۰/۳	۴۲/۹	۵۷/۱		

نمودار ۱: مقایسه فراوانی آلودگی با هلیکوباکتر پیلوری در بیماری‌های مختلف دستگاه گوارش

بحث

۳۰ روز تأثیری بر فعالیت ماده بازدارنده نداشت.

در تحقیقی مشابه نشان داده شده است که ماده بازدارنده رشد استافیلوکوکهای مقاوم به متی‌سیلین تولید شده توسط سودوموناس، در ۴۰C درجه به مدت ۳۰ روز همچنان فعال فعال باقی می‌ماند (۶). کاهش فعالیت در ۶۰C (۱۵ دقیقه) و غیرفعال شدن آن در ۶۰C (۳۰ دقیقه)، ۸۰C و ۱۰۰C (۱۵ و ۳۰ دقیقه) نشان دهنده این مطلب است که ماده بدست آمده در مطالعه ما نمی‌تواند کینولین بدست آمده در مطالعه S.Lacey (۵) باشد چرا که کینولین‌ها نقطه جوشی معادل ۲۳۷/۷ درجه دارند و توسط حرارت‌های مورد آزمایش ما غیرفعال نمی‌شوند. غیرفعال شدن ماده بازدارنده توسط آنزیم تریپسین نیز مؤید این مطلب است. با توجه به نتایج بدست آمده احتمالاً ماده بازدارنده در مطالعه حاضر یک پروتئین است و می‌تواند در گروه باکتریوسین‌ها طبقه‌بندی گردد.

براساس نتایج بدست آمده از این مطالعه، می‌توان انتظار داشت که با تخلیص و شناسایی دقیق ماده بازدارنده فوق و همچنین بررسی تأثیر آن بر روی عفونتهای ناشی از هلیکوباکتریلوری در حیوانات آزمایشگاهی و اطمینان کامل از عدم ایجاد شرایط مخاطره‌آمیز، اطلاعات بیشتری در ارتباط با کاربرد آن در درمان عفونتهای ناشی از هلیکوباکتر در انسان بدست خواهد آمد.

سپاسگزاری: بدین وسیله از مرکز تحقیقات بیماریهای عفونی و گرمسیری اصفهان که در تصویب بودجه این طرح ما را یاری کرد تشکر و قدردانی می‌گردد.

نتایج مربوط به موارد مثبت هلیکوباکتر پیلوری در بیماریهای مختلف دستگاه گوارش که در این مطالعه بدست آمده با سایر مطالعات همخوانی دارد (۱ و ۲ و ۳). ۸۹/۷٪ ایزوله‌های هلیکوباکتر جدا شده در این مطالعه نسبت به مترونیدازول حساس و ۱۰/۳٪ مقاوم بودند (جدول شماره ۲). شیوع مقاومت به مترونیدازول در کشورهای مختلف و جمعیت‌های مختلف متفاوت می‌باشد. نتایج حاصل از این مطالعه با مطالعه M-Lopez از اسپانیا (۷) و Glupezynski (۴) مطابقت دارد. در مطالعه اول ۲۵-۱۰٪ ایزوله‌ها نسبت به مترونیدازول مقاوم بودند. در مطالعه دوم ۷٪ سویه‌های هلیکوباکتر جدا شده از مادرید و ۴۹٪ ایزوله‌های جدا شده از آن نسبت به مترونیدازول مقاوم بودند.

در رابطه با ممانعت از رشد هلیکوباکتر پیلوری توسط باکتریهای دیگر در مطالعه انجام شده است (۸ و ۹). در مطالعه اول رشد هلیکوباکتر توسط لاکتوباسیلوس اسیدوفیلوس به صورت In vitro مهار شده است و محققین حدس می‌زنند که ماده بازدارنده اسیدلاکتیک باشد. در مطالعه دوم مهار رشد هلیکوباکتر توسط سودوموناس آئروژینوزا بررسی شده است. در این مطالعه از ۱۰ سویه سودوموناس ۵ سویه قادر به مهار رشد هلیکوباکتر بوده‌اند و با استفاده از روش HPLC نشان داده شده است که خاصیت مهارتی ماده بازدارنده مربوط به ماده‌ای است به نام ۴-هیدروکسی-۲-الکیل کینولین. ترکیب مذکور همانند ماده مورد مطالعه ما قادر به مهار هر دو گروه ایزوله‌های حساس و مقاوم به مترونیدازول بوده است. برای ارزیابی ماده بازدارنده تأثیر برودت، حرارت و آنزیم تریپسین بر روی آن بررسی شد و همان گونه که ذکر گردید نگهداری در ۴۰C به مدت

مراجع

- Blaser, MJ. *Helicobacter pylori and related organisms*, In: Mandell GL, Doncyas RG, and Bennett JE. *Principle and practice of infectious diseases: From Churohill Levingston Inc. New York, USA, 1995: 1956-63.*
- McCull Kel. *Helicobacter pylori: Clinical aspects*. *J. of Infection*, 1997;34:7-13.
- حاذقی کامبیز، فاضلی علی و علیمحمدی حسین. جداسازی و تشخیص هلیکوباکتر پیلوری از نمونه‌های بیوسی در بیماران مبتلا به ضایعات دستگاه گوارش فوقانی در اصفهان. *مجله دانشکده پزشکی اصفهان*. ۱۳۷۵، ۴۴، ص ۳۲-۲۵.
- Glupezynski Y. *Infection with Helicobacter*. In: Collier L, Balows A, and Sussman M. *Microbiology and Microbial Infection*, 4th ed. vol. 3: From Arnold London, UK. 1998: 581-91.
- Lacey SL, Mehmet S, and Tanlor GW. *Inhibition of Helicobacter pylori growth by 4-hydroxy-2-alkyl auinolones produced by pseudomonas aeruginosa*. *J. of antimicrobial chemotherapy*: 1995;36:827-31
- فاضلی علی و پورحسین معراج. بررسی تأثیر بازدارندگی سودوموناس آئروژینوزای ایزوله شده از حفره دهانی بر روی استافیلوکوکهای مقاوم به ملی سیلین، *مجله دانشکده پزشکی اصفهان*. ۱۳۷۵، ۴۴، ص ۲۹-۲۲.
- Lopez-Brea M, Martinez MJ, Domingo D, and Sanchez J. *Evaluation of the resistance to several antibiotics in H. pylori over a 4 year period*. *Gut*, 1996;38:675-78.
- Bhatia SJ, Kocher N, Abraham P, and Nair NG. *Lactobacillus acidophilus inhibition growth of Campylobacter pylori In vitro*. *J. Clinical Microbiology*, 1989;27(10):2328 2330.