

بررسی وجود هلیکوباکترپیلوری در پلاک دندانی مبتلایان به مشکلات گوارشی

دکتر شهین جعفری* - دکتر ناصر ابراهیمی دریانی** - دکتر سیروس زینلی*** - دکتر مینا مطلب نژاد****

*دانشیار گروه آموزشی بیماریهای دهان دانشکده دندانپزشکی دانشگاه علوم پزشکی و خدمات بهداشتی، درمانی تهران

**دانشیار بخش گوارش بیمارستان امام خمینی «ره» دانشگاه علوم پزشکی و خدمات بهداشتی، درمانی تهران

***استادیار بخش بیوتکنولوژی انسیتوپاستور

****استادیار گروه آموزشی بیماریهای دهان دانشکده دندانپزشکی دانشگاه علوم پزشکی و خدمات بهداشتی، درمانی بابل

Title: A Study of helicobacter pylori presence in patients with gastrointestinal disorder

Authors: Jafari Sh. Associate Professor*, Ebrahimi-e- Daryani N. Associate Professor**, Zeinali S. Assistant Professor***, Motalleb Nejad M. Assistant Professor****

Address: * Dept. of Oral Medicine. Faculty of Dentistry. Tehran University of Medical Sciences

** Dept. of Gastroenterology. Imam Khomeini Hospital. Tehran University of Medical Sciences

*** Dept. of Biotechnology. Institute Pastor

**** Dept. of Oral Medicine. Faculty of Dentistry. Babol University of Medical Sciences

Abstract: Helicobacter pylori infection causes gastric and duodenal ulcer. However recurrence of infection after eradication would suggest the existence of other reinfecting sources in the gastrointestinal tract (GI). The aim of this study was to assess the existence of helicobacter pylori in dental plaques of patients harboring helicobacter pylori in their GI tract. Antral biopsies were taken from 40 patients with GI problems and cultured. Samples were also taken from dental plaques of patients with positive helicobacter pylori culture under microaerophilic conditions and evaluated by polymerase chain reaction (PCR) reamplification. The mean age of patients was 40 years; 24 (60%) male and 16 (40%) female. The results obtained from dental plaque cultures, which analysed by PCR were all negative, however 7 (17.5%) cases were found positive by PCR reamplification. The results showed that helicobacter pylori could exist in dental plaque and PCR reamplification could be used for its detection as a more sensitive technique. More research should be conducted to examine any relation between the existence of helicobacter pylori in dental plaques and recurrent GI disorders.

Key words: Helicobacter pylori- Dental plaque- PCR

Journal of Dentistry. Tehran University of Medical Sciences (Vol. 14, No: 2, 2001)

چکیده :

هلیکوباکترپیلوری عامل ایجاد زخم معده و اثنی عشر می باشد و به دلیل وجود عودهای مکرری که به دنبال ریشه کنی این باکتری از معده گزارش شده است، احتمال وجود منبع آلوده کننده ای در دستگاه گوارش مطرح می گردد. هدف از این مطالعه، بررسی وجود هلیکوباکترپیلوری در پلاک دندانی بیمارانی است که معده آنها آلوده به این باکتری بوده است. با در نظر گرفتن این موضوع از پلاک دندانی ۴ بیمار با آلودگی معده به هلیکوباکترپیلوری نمونه گیری انجام شد که نمونه ها توسط کشت و Polymerase Chain Reaction (PCR) بررسی شدند. نمونه گیری از پلاک دندانی زیر لثه ای به عمل آمد.

کشت در محیط بروسلا آگار انجام و PCR با روش PCR Reamplification صورت گرفت. سن متوسط بیماران ۴۰ سال شامل ۲۴ نفر مرد (۶۰٪) و ۱۶ نفر زن (۴۰٪) بود. نتیجه کشت و PCR مرحله اول منفی و نتیجه PCR Reamplification در ۷ مورد (۱۷/۵٪) مثبت بود. هلیکوباکترپیلوری را می‌توان در پلاک دندانی یافت و روش PCR Reamplification می‌تواند به عنوان روش حساس‌تری برای تشخیص آن در پلاک دندانی بکار رود. مطالعات بیشتر برای اثبات ارتباط بین وجود هلیکوباکترپیلوری در پلاک دندانی و عود بیماریهای گوارشی لازم می‌باشد.

کلید واژه‌ها: هلیکوباکتر پیلوری - پلاک دندانی - PCR

مجله دندانپزشکی دانشگاه علوم پزشکی و خدمات بهداشتی، درمانی تهران (دوره ۱۴، شماره ۲، سال ۱۳۸۰)

روشهای مختلفی برای بررسی وجود هلیکوباکترپیلوری

در پلاک دندانی بکار رفته و نتایج مختلفی ارائه گردیده است. Krajde و همکاران، Shames، Majmadar و همکاران و Hardo این ارگانیسم را با روش‌هایی از جمله کشت میکروبی و PCR در پلاک دندانی یافته‌اند (۷,۶,۵,۴). ولی Cheng و Asikainen معتقد‌ند که پلاک دندانی محیط مناسبی برای جایگزینی این باکتری نمی‌باشد (۹,۸). لذا با توجه به تناظرات موجود و مسائل مطرح شده فوق، این بررسی با هدف یافتن هلیکوباکترپیلوری در پلاک دندانی زیر لثه‌ای توسط کشت و PCR صورت گرفت.

روش بررسی :

در این مطالعه توصیفی، ۴۵ بیمار که با مشکلات گوارشی به کلینیک تخصصی خصوصی گوارش مراجعه کرده بودند، بطور تصادفی انتخاب شدند. شرایط انتخاب بیمار داشتن دندان و عدم استفاده از آنتی‌بیوتیک طی یک هفته گذشته (در زمان مراجعه بیمار) بود. برای تمام بیماران پرسشنامه‌ای مشتمل بر مشخصات بیمار، تاریخچه بیماری و علائم و سوابق درمانی بیماری گوارشی تکمیل گردید؛ سپس سه ناحیه در فک بالا و سه ناحیه در فک پایین (یک ناحیه قدام، یک ناحیه خلف سمت چپ و یک ناحیه خلف سمت راست) توسط گاز استریل از پلاک فوق

مقدمه : اولین بار Marshall و Robin در سال ۱۹۸۲ هلیکوباکترپیلوری را در معده افراد مبتلا به زخم یافتند و این باکتری را به عنوان عامل زخم پیتیک معرفی کردند (۱). این باکتری در ۹۵ تا ۱۰۰٪ افراد دارای زخم انتی‌شر و ۷۵ تا ۸۵٪ افراد دارای زخم معده یافت شده است؛ لذا با توجه به اتیولوژی میکروبی زخم‌های پیتیک، درمان این موارد توسط آنتی‌بیوتیک‌ها صورت می‌گیرد ولی در مواردی ممکن است پس از یک درمان موفق، عود مشاهده شود (۲)؛ لذا احتمال دارد یک منبع آلوده‌کننده مقاوم به درمان سیستمیک در دستگاه گوارش وجود داشته باشد که مجدداً باعث آلودگی معده بیمار گردد. چون این باکتری میکروآنوفیل است لذا پلاک دندانی زیرلثه‌ای محیط مناسبی برای مخفی‌ماندن این باکتری به نظر می‌رسد. در صورتی که هلیکوباکترپیلوری در پلاک دندانی یافت شود، چند نکته اپیدمیولوژیک مطرح می‌گردد که باید مورد توجه قرار گیرد:

- ﴿ احتمال انتقال Fecal-Oral به دلیل وجود این باکتری در مدفوع (۳)﴾
- ﴿ احتمال آلودگی دندانپزشکان با این ارگانیسم﴾
- ﴿ احتمال انتقال این باکتری از فرد ناقل به سالم بخصوص بین افراد یک خانواده﴾

پرایمر بر اساس فرمول زیر به اندازه ۲۰ (bp) ساخته شد:
Heli 1= (5, CAT AGA GGG ATTGG-3,)

Heli 2- (5, TAA CAA ACC GAT AAT GGC
GC-3,)

در هر واکنش ۰/۱۴۸ میلی گرم از هر یک از پرایمرها بکار رفت.

برنامه استفاده شده عبارت است از ۹۳ به مدت دو دقیقه، ۵۰ Annealing به مدت یک دقیقه و Extension ۷۲ به مدت یک دقیقه به اندازه ۳۵ سیکل. روش دوم PCR انجام شده روش Reamplification می باشد:

ابتدا با برنامه فوق الذکر ۲۰ سیکل PCR انجام شد؛ سپس از محلول PCR چهار رقت $\frac{1}{1}$ و $\frac{1}{10}$ و $\frac{1}{50}$ و $\frac{1}{100}$ تهیه گردید و مجدداً ۳۵ سیکل در تیوب های جدید انجام گردید. حساسیت روش اخیر در حد کمتری از ۱۰ رشته DNA در هر نمونه می باشد (۱۲).

یافته ها :

پلاک دندانی ۴۰ بیمار که کشت معده آنها از نظر هلیکوبکتریلوری مثبت بود با روش کشت و PCR بررسی شد. ۲۴ بیمار مرد (۶۰٪) و ۱۶ بیمار زن (۴۰٪) بودند. دامنه سنی آنها بین ۲۳ تا ۵۸ سال با متوسط ۴۰ سال بود.

۴۷/۵٪ آنان سابقه آندوسکوپی قبلی و ۵۷/۵٪ آنان بیماری گوارشی به همراه زخم داشتند و بقیه مبتلا به Functional Dyspepsia بودند.

نتیجه کشت و PCR (روش اول) تمام نمونه های پلاک منفی بود. علل منفی شدن نمونه ها در روش PCR از نظر وجود ممانعت کننده PCR با استفاده از ژن گلوبین انسانی و کنترل داخلی بررسی شد که نتایج نمایانگر عدم وجود

لشهای پاک شد و با کورت پریودنتال استریل از عمق شیار لشهای یا پاکت پریودنتال، پلاک دندانی جمع آوری گردید. در مجموع از شش ناحیه فوق یک نمونه در محیط ترانسپورت برای انجام کشت و یک نمونه در لوله های ۱/۵ میلی لیتری حاوی سرم فیزیولوژی برای انجام PCR جمع آوری و به آزمایشگاه برده شد. کشت در محیط بروسلا آگار + ۱٪ نشاسته + ۷-۱۰٪ خون گوسفندی + آنتی بیوتیک ها (ونکومایسین + پلی میکسین و تری متاپریم) و در حرارت ۳۷ درجه سانتی گراد و طوبت ۹۵٪ و فشار ۰/۵٪ در انکوباتور CO₂ قرار داده شد. پس از گذشت ۳ تا ۷ روز در نمونه هایی که کلني های ته سنجاقی ۰/۵ تا ۲ میلی متری شبیه قطرات شبنم تشکیل شده بود، تست های بیوشیمیایی از جمله تست اوره آز، نیترات، اکسیداز و کاتالاز انجام شد و مقاومت نسبت به نالیدیکسیک اسید و حساسیت به سفالوتین نیز بررسی گردید. دیدن کلني های فوق و مثبت شدن هر یک از تست های مذکور و مقاومت باکتری به نالیدیکسیک اسید و حساسیت نسبت به سفالوتین به عنوان نتیجه مثبت تلقی می گردد. در صورتی که کشت نمونه بیوپسی شده از معده هر یک از بیماران منفی گزارش می شد، این فرد از مطالعه حذف می گردد (۱)؛ در نهایت پلاک دندانی ۴۰ بیمار که کشت معده آنها مثبت بود، مورد بررسی قرار گرفت (۵ بیمار دیگر، به علت منفی بودن کشت معده از مطالعه حذف شدند).

Nمونه های پلاک جمع آوری شده، برای PCR نیز پس از شستشو با آب مقطر توسط روش Phenol DNA Extraction نهایت DNA تخلیص شده در ۵۰ میکرو لیتر بافر TE حل شد. اساس روش PCR بکار رفته و فرمول توالی پرایمرها و درجه Annealing و اندازه محلول PCR بر اساس مقاله Valentine می باشد (۱۱)؛ به منظور انجام PCR یک جفت

هیچ یک از ۴۰ بیمار مورد بررسی در این مطالعه قابل توجه است؛ حتی در مواردی که PCR مثبت شده بود. در مطالعه Hardo (۱۹۹۵) کشت تمام نمونه‌ها منفی بود (۷)؛ همچنین Krajden (۱۹۸۹) یک مورد از ۷۱ مورد مثبت و Cheng (۱۹۹۶) فقط یک مورد از ۱۲۲ مورد مثبت بدست آورد (۹,۴). Majmudar در هند ادعا کرد که از کشت پلاک‌های دندانی مربوط به ۴۰ فرد سالم توانسته است هلیکوباتر را جدا نماید (۶). Aggarwal روشهای تشخیصی Majmudar را برای هلیکوباتر کافی و اختصاصی ندانست (۱۶). Mapstone و همکاران نیز پلاک دندانی را منبع مهمی از هلیکوباترپیلوری به حساب آورده‌اند (۱۷).

PCR روشی بسیار دقیق برای تشخیص هلیکوباتر بخصوص در پلاک دندانی است؛ زیرا قادر است تعداد بسیار کم باکتری را نیز در جمعیت و تنوع زیاد باکتری‌های دیگر و مواد مختلف متشکله پلاک مشخص نماید؛ ولی تکنیک‌ها و پرایمرهای مختلفی که در این روش بکار رفته، نتایج مختلفی را به همراه داشته است. Banatvala (۱۹۹۳) PCR خود را بر مبنای تکثیر ژن اوره آز انجام داد (۱۸) ولی ژن مذکور غیر از هلیکوباترپیلوری در نوعی کمپیلوباتر نیز وجود دارد؛ بنابراین ویژگی این تست پایین است و موارد مثبت کاذب خواهد داشت، (همان‌طور که در بررسی Banatvala مشاهده شد). دقیق‌ترین روش PCR که تاکنون در مورد پلاک دندانی بکار رفته، تکنیک RT-PCR است (۲۰,۱۹) که حساسیت آن حدود یک یا دو باکتری در نمونه می‌باشد و Nguyen (۱۹۹۳) با استفاده از این روش ۳۹٪ پاسخ مثبت بدست آورد (۱۳).

Mapstone (۱۹۹۵) و Hardo (۱۹۹۵) نیز بر اساس تکثیر ژن 16S rRNA ریبوزومی به ترتیب ۳٪ و ۳۶٪ پاسخ مثبت بدست آوردند (۱۷,۷).

مانعنت کننده بود و چون دقت این تست در حد ۱۰۰ باکتری می‌باشد، بنابراین از روش حساس‌تری به نام PCR Reamplification استفاده شد که با روش اخیر ۷ مورد (۱۷/۵٪) مثبت بدست آمد.

به دلیل تعداد کم نمونه‌های مثبت بررسی ارتباط وجود هلیکوباترپیلوری در پلاک دندانی با سن و جنس بیمار و نوع بیماری گوارشی و سابقه آندوسکوپی میسر نبود.

بحث:

در مطالعه حاضر ۴۰ بیمار مورد بررسی قرار گرفتند که پلاک‌های دندانی زیر لثه آنان جهت انجام کشت و PCR بررسی شد. چون به عقیده Nguyen هلیکوباتر در تمام دهان بطور یکنواخت پراکنده نمی‌باشد، لذا نمونه‌های پلاک دندانی از نواحی مختلف دهان جمع آوری شد (۱۳). روشهای تشخیصی مختلفی در مورد عفونت هلیکوباترپیلوری در معده وجود دارد ولی کاربرد این روشهای پلاک دندانی محدود است. تست اوره در دهان بر خلاف معده ارزش تشخیصی ندارد؛ زیرا در پلاک دندانی میکروب‌های دیگر اوره آز مثبت نیز وجود دارد. Desai در سال ۱۹۹۱، ۹۸٪ پلاک‌های دندانی را اوره آز مثبت بدست PCR خود و نتیجه‌گیری کرد که در این تعداد پلاک دندانی هلیکوباتر وجود دارد (۱۴) که این نتیجه گیری قابل قبول نمی‌باشد. در بررسی حاضر تست اوره آز پلاک دندانی انجام نشد.

کشت هلیکوباترپیلوری نیز در پلاک دندانی مناسب نمی‌باشد. به عقیده Bhatia شواهدی وجود دارد که لاکتوباسیل اسیدوفیلوس، با آزادسازی موادی از رشد هلیکوباتر ممانعت می‌کند (۱۵)؛ همچنین تنوع زیاد باکتری‌های پلاک دندانی، مانع رشد هلیکوباتر می‌شوند؛ بنابراین به دست نیاوردن کشت مثبت در پلاک دندانی

در این محل به اندازه‌ای کم است که باید روش‌های حساس را در مورد تشخیص آن بکار برد؛ بین روش‌های بکار رفته در این بررسی PCR Reamplification که دقیق‌ترین آنها می‌باشد، بهترین پاسخ را داد.

چون دندانپزشکان و بهداشتکاران دهان و دندان افرادی هستند که بطور مستقیم با پلاک دندانی بیماران در تماس هستند، باید از احتمال آلوده شدن خود یا آلوده کردن دیگر افراد بخوبی آگاه باشند. مقاوم بودن هلیکوپاکتریلوری به آنتی‌بیوتیک‌ها (زمانی که در پلاک مستقر می‌باشد) نیز نیاز به بررسی پلاک دندانی پس از تجویز آنتی‌بیوتیک دارد؛ همچنین انتقال این باکتری از راه دهان به افراد دیگر و اثبات ارتباط بین وجود هلیکوپاکتریلوری در پلاک دندانی و عود بیماریهای گوارشی نیاز به بررسیهای بیشتری دارد.

در بررسی حاضر دو روش PCR بکار رفته است. روش اول بر اساس مقاله Valentin (۱۹۹۱) بود (۱۱)؛ وی این روش را بسیار دقیق و با حساسیت ۱۰۰ باکتری در نمونه معرفی کرد. با این روش هیچ یک از نمونه‌های پلاک دندانی مثبت نشد. روش دیگر PCR Reamplification می‌باشد که مراحل آن شرح داده شد. اختلاف نتایج بدست آمده در مورد وجود هلیکوپاکتریلوری در پلاک دندانی با روش PCR به علت اختلاف در حساسیت روش‌های انجام شده یا حساسیت پرایمرها است و این مطلب گویای این نکته است که تعداد باکتری در پلاک دندانی بسیار کم می‌باشد و روش‌هایی که حساسیت کمتری دارند، قادر به تشخیص این تعداد باکتری در نمونه نیستند.

بر اساس اطلاعات بدست آمده می‌توان نتیجه گرفت که هلیکوپاکتریلوری در پلاک دندانی وجود دارد؛ ولی تعداد آن

منابع:

- 1- Alcoma IE. Fundamental of Microbiology. (Chap 8). 5th ed. Benjamin Comings; 1997.
- 2- Fauci AS, Braunwald E, Isselbacher KJ, Wilson JD, Martin JB, Kasper DL, et al. Helicobacter Infections. Harrison's Principles of Internal Medicine. Vol. 1. 14th ed. New York: Mc Graw Hill; 1998.
- 3- Brown LM. Helicobacter Pylori: Epidemiology and Routes. *Transmission Epidemiol Rev* 2000; 22(2), 283-97.
- 4- Krajden Faska M, Kempston AJ, Boccia AJ, Babidac PC. Examination of human stomach biopsies, saliva and dental plaque for campylobacter pylori J Clin Microbiol 1989; 27(6): 1397-98.
- 5- Shames B. Evidence for the occurrence of the same strain of campylobacter pylori in the stomach and dental plaque. J Clin Microbiol 1989; 27(12): 2849-50.
- 6- Majmudar P, Shah SM, Dhunjibhoy KR, Desai HG. Solation of helicobacter pylori from dental plaques in healthy volunteers. Indian J Gastroenterol 1990 Oct; 9(4): 271-72.
- 7- Hardo PG, Tugnait A, Hassan F, Lynch DA, West AP, Mapstone NP, Quirke P, Chalmers DM, Kowolik MJ, Axon AT. Helicobacter pylori infection and dental care. Gut 1995 Jul; 37(1): 44-46.
- 8- Asikainen S. Absence of helicobacter pylori in sub gingival samples determined by polymerase chain reaction. Oral Microbiol Immunol 1994; (5): 318-20.
- 9- Cheng LH. Helicobacter pylori dental plaque and gastric mucosa. Oral Surg Oral Med Oral Pathol 1996; 81: 421-23.
- 10- Manitis Molecular Cloning. A Laboratory Manual 2nd ed. Cold Spring Harbor Laboratory Press 1689; E3-E11, 9.8-6.13
- 11- Valentin JL, Arthur RP, Mobley HL, Dick JD. Detection of helicobacter pylori by using the polymerase chain reaction. J Clin Microbiol 1991; 29(4): 689-95.
- 12- Roux KH. Optimization and troubleshooting in PCR methods. J Appl Bacteriol 1995; 4(5): 185-94.
- 13- Nguyen AM, Engstrand L, Genta RM, Graham DY, el Zaatar FA. Dectection of helicobacter pylori in dental

- plaque by reverse transcription polymerase chain reaction. *J Clin Microbiol* 1993; 31(4): 783-87.
- 14- Desai HG, Gill HH, Shankaran K, Mehta PR, Prabhu SR. Dental plaque: a permanent reservoir of Helicobacter pylori? *Scand J Gastroenterol* 1991 Nov; 26(11): 1205-208.
- 15- Bhatia SJ, Rochar N, Abraham P, Nair NG. Lactobacillus acidophilus inhibits: campylobacter pylori in-vitro. *J Clin Microbiol* 1989; 27: 2328-30.
- 16- Aggarwal R. Are they H pylori in dental plaques? *Indian J Gastroenterol* 1991 Jan; 10(1): 33-34.
- 17- Mapstone NP, Lynch DA, Lewis FA, Axon AT, Tompkins DS, Dixon MF, Quirke P. Identification of Helicobacter pylori DNA in the mouths and stomachs of patients with gastritis using PCR. *J Clin Pathol* 1993 Jun; 46(6): 540-43.
- 18- Banatvala N, Lopez CR, Dwen R, Abdi Y, Davies G. Helicobacter pylori in dental plaque? *Lancet* 1993; 341 (2): 380.
- 19- Clayton CL, Kleanthous H, Coates PJ, Morgan DD. Sensitive detection of helicobacter pylori by using polymerase chain reaction *J Clin Microbiol* 1992; 30(1): 192-200.
- 20- Engstrand L, Nguyen AM, Graham DY. Reverse transcription and polymerase chain reaction amplification of RNA for detection of helicobacter species. *J Clin Microbiol* 1992; 30(4): 2295-301.

* * * *