

بررسی نقش سویه‌های تیپیک اشريشیا کلی انتروآگره گیتیو (tEAEC) در اسهال کودکان

محمد مهدی اصلانی^۱، علی زواری^۲، محمد یوسف علیخانی^{۳*}

- ۱- دانشیار گروه میکروبیشناسی، بخش میکروبیشناسی، انتیتوپاستور ایران، تهران، ایران
۲- کارشناس ارشد، گروه میکروبیشناسی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی همدان، همدان، ایران
۳- دانشیار گروه میکروبیشناسی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی همدان، همدان، ایران (مؤلف مسئول) تلفن: ۰۸۱۱-۸۲۷۶۲۹۴؛ alikhani43@yahoo.com

چکیده

زمینه و هدف: سویه‌های اشريشیا کلی انتروآگره گیتیو عامل ایجاد اسهال حاد و مزمن و اسهال پایدار در کودکان می‌باشدند. این سویه‌ها دارای الگوی چسبندگی اختصاصی اگره گیتیو (stacked brick) به سلول‌های اپیتلیالی مانند HeLa و HEp-2 هستند. استفاده از تکنیک PCR بر اساس حضور ژنهای مرتبط با ویرولانس، تشخیص سویه‌های EAEC را تسهیل می‌نماید. هدف از انجام این مطالعه ارزیابی روش PCR ژن pCVD432 جهت شناسایی سویه‌های EAEC و وجود ژنهای ویرولانس astA, aap, aafA، aggA، aggR، آتیپیک EAEC و aggR-aaP، aafA، aggA، astA از پرایمرات افتراق سویه‌های تیپیک و آتیپیک EAEC می‌باشد.

روش بررسی: در این تحقیق ۱۴۰ نمونه مدفع جمع‌آوری شده از کودکان زیر ۱۲ سال دارای اسهال مراجعه کننده به بیمارستان بعثت همدان در سال ۸۶-۸۷ مورد بررسی قرار گرفتند. بعد از تلخیح نمونه‌ها به محیط مکانیکی آگار در دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد بمدت ۱۸ ساعت انکوبه گردیدند. بعد از شناسایی کلندی‌های اشريشیا کلی با تستهای بیوشیمیائی، ابتدا با استفاده از پرایمر pCVD432 که اختصاصی سویه‌های EAEC است، سویه‌های EAEC شناسایی و پس از آن فاکتورهای ویرولانس آنها با استفاده از پرایمرهای اختصاصی ژنهای ویرولانس R، aggA، aafA، aaP، aap و astA مورد ارزیابی قرار گرفت.

یافته‌ها: از ۱۴۰ بیمار مبتلا به اسهال ۱۵٪ (۲۱٪) سویه اشريشیا کلی دارای ژن pCVD432 ایزوله گردید. ژن aggR در ۱۱٪ (۱۲٪) سویه شناسایی گردید. ژنهای aafA و aggA به ترتیب در ۳ و ۴ ایزوله وجود داشت. ژن aap در ۹٪ سویه و ژن astA در ۷٪ سویه مشتبه گزارش گردید. چندین ترکیب مختلف از شاخص‌های ژنتیکی در بین سویه‌های EAEC مشاهده شد و مشخص گردید که شایعترین الگوهای ژنومی aggR-aafA با ۵۳٪ و aggR-aap با ۲۶٪ بودند.

نتیجه‌گیری: نتایج این مطالعه نشان می‌دهد که در این منطقه سویه‌های EAEC یکی از شایعترین پاتوژنهای روده‌ای محسوب می‌گرددند. PCR ژن pCVD432 بعنوان معمول‌ترین هدف جهت شناسایی مولکولی این سویه‌ها می‌باشد. سویه‌های تیپیکال EAEC با دارا بودن ژن aggR شیوع بالاتی در سویه‌های ایزوله شده در این منطقه را نشان داده‌اند و با توجه به الگوی فاکتورهای ویرولانس دارای هتروژنی هستند.

کلید واژه‌ها: اشريشیا کلی انتروآگره گیتیو، واکنش زنجیره‌ای پلمراز، کودکان

وصول مقاالت: ۹۰/۶/۱۵ اصلاحیه نهایی: ۸۹/۱۰/۱۱ پذیرش مقاالت: ۹۰/۶/۱۵

از عوامل مهم مرگ و میر کودکان است به طوری که دومین عامل مرگ و میر بعد از عفونت‌های تنفسی در کودکان به شمار می‌آید (۱). سالیانه ۱/۴ بیلیون مورد

اسهال از شایع‌ترین بیماری‌ها در دنیا است که بخصوص در کشورهای در حال توسعه شایع می‌باشد و

مقدمه

مناسبی نمی‌باشد. استفاده از تکنیک PCR بر اساس حضور ژنهای مرتبط با ویرولانس، تشخیص سویه‌های EAEC را بهبود می‌بخشد. پاتوژن و نحوه بیماریزایی سویه‌های EAEC به طور کامل مشخص نشده است و بسیاری از ژنهای کد کننده فاکتورهای ویرولانس سویه‌های EAEC بر روی پلاسمید ۶۵-۶۰ مگا دالتونی باکتری (pAA) قرار دارند. فعالیت اکثر ژنهای کد کننده فاکتورهای ویرولانس در سویه‌های EAEC توسط یک ژن تنظیم کننده اصلی به نام aggR کنترل می‌شود. ژن aggR بر روی پلاسمید اصلی ویرولانس باکتری (pAA) که بسیاری از فاکتورهای ویرولانس را کد می‌کند قرار دارد، سویه‌های دارای رگولون aggR بنام سویه‌های EAEC تپیک (Typical EAEC) نامگذاری شده‌اند و اعتقاد بر این است که سویه‌های بالقوه پاتوژن EAEC دارای ژن aggR می‌باشند (۸). هدف از انجام این مطالعه ارزیابی روش PCR ژن pCVD432 جهت شناسائی سویه‌های EAEC و وجود ژنهای ویرولانس aap, aafA, aggA, astA، وجود aafA, aggA, aggR و آفراد سویه‌های تپیک و آتیپیک EAEC می‌باشد.

روش بررسی

در این مطالعه توصیفی- تحلیلی (sectional)، ۱۴۰ نمونه مدفوع جمع‌آوری شده از کودکان (Cross-Zیر ۱۲ سال (۸۳ پسر و ۵۷ دختر) دارای اسهال مراجعه کننده به بیمارستان بعثت همدان در سال ۸۶-۸۷ مورد بررسی قرار گرفتند.

نمونه‌های مدفوع بوسیله محیط انتقالی کری بلیر به آزمایشگاه تحقیقاتی میکروب شناسی دانشکده پزشکی دانشگاه علوم پزشکی همدان منتقل گردید و بر روی محیط مک کانکی آگار و اوزین متیلن بلو آگار

اسهال فقط در کودکان زیر ۵ سال در کشورهای در حال توسعه اتفاق می‌افتد که از این تعداد ۱۲۶/۶ میلیون نفر نیاز به مراقبتهای پزشکی و ۹ میلیون نفر نیاز به بستری شدن در بیمارستان دارند و ۲ تا ۳/۵ میلیون نوزاد سالیانه در این کشورها بر اثر اسهال تلف می‌شوند (۲). همچنین تخمین زده می‌شود که روزانه ۱۲۶۰۰ مورد مرگ در کودکان کمتر از ۵ سال در آسیا، آفریقا و آمریکای جنوبی اتفاق می‌افتد (۳).

معمولًاً اسهال حاد علت عفونی دارد و توسط بسیاری از باکتریها، ویروس‌ها و انگل‌ها ایجاد می‌شود که این عوامل با ایجاد عفونت و تخریب سلولهای پوششی سطح روده و همچنین ترشح توکسین باعث ایجاد اسهال می‌شوند. اشریشیاکلی از مهمترین عوامل عفونی باکتریایی اتیولوژیک اسهال می‌باشد (۴). علاوه بر ایجاد عفونتهای خارج روده‌ای، شش دسته از اشریشیاکلی‌های بیماریزای روده‌ای شناسایی شده است که بیماریزایی پنج گونه از آنها برای انسان به اثبات رسیده است (۴)، که عبارتند از: اشریشیاکلی انتروپاتوژنیک (EPEC)، اشریشیاکلی انتروکسیژنیک (EHEC)، اشریشیاکلی انتروهموراژیک (ETEC)، اشریشیاکلی دیفیوز ادھیرنت (DAEC)، اشریشیاکلی انترواینوسیو (EIEC)، و اشریشیاکلی انترواگره گیتیو (EAEC).

سویه‌های اشریشیاکلی انترواگره گیتیو عامل ایجاد اسهال حاد و مزمن و اسهال پایدار در کودکان، می‌باشند. این سویه‌ها دارای الگوی چسبندگی اختصاصی اگره گیتیو (stacked brick) به سلول‌های اپیتلیالی مانند HeLa و HEp-2 هستند (۵-۷). اگرچه چسبندگی بعنوان یک متد تشخیصی بدلیل پر زحمت بودن و نیاز به افراد با تجربه جهت تفسیر نتایج روش

۱/۵ از μM $\text{MgCl}_2(25\text{mM})$ ، $0.5\text{ }\mu\text{l}$ از آنزیم تک پلیمراز (Fermentase $5\text{u}/\mu\text{l}$)، و $1\text{ }\mu\text{l}$ از DNA الگو بود. به منظور اطمینان از عدم آلودگی در حین مراحل آزمایش یک میکروتیوب فاقد DNA الگو بعنوان کنترل منفی استفاده گردید. از سویه اشريشيا کلی E. coli K12 بعنوان سویه کنترل مثبت و از سویه E. coli K12 بعنوان سویه کنترل منفی در تمام مراحل آزمایش استفاده شده است. آشکار سازی محصول PCR با الکتروفورز بر روی ژل آگارز ۰.۱٪ انجام گردید.

داده‌ها با استفاده از نرم فزار آماری SPSS-13، و آزمون کای اسکوئر تجزیه و تحلیل شدند. p کوچکتر و مساوی 0.05% معنی دار تلقی شد.

یافته‌ها

در این مطالعه نمونه‌های مدفوع تهیه شده از کودکان دارای اسهال بستری یا مراجعه کننده به بیمارستان بعثت همدان از خرداد تا اسفند ماه ۱۳۸۶ مورد بررسی قرار گرفت. 49% نمونه‌ها در فصل تابستان و 30% در فصل پائیز جمع‌آوری شده‌اند. مشخصات بیماران بر اساس گروه‌های سنی، و جنس در جدول ۲ آورده شده است.

نتایج PCR ژن *pCVD432*

از 140 نمونه مدفوع جمع‌آوری شده از کودکان مبتلا به اسهال در مجموع با استفاده از PCR ژن *pCVD432*، $15(10.7\%)$ سویه اشريشيا کلی انترواگره گیتیو شناسایی گردید. بیشترین سویه‌های اشريشيا کلی انترواگره گیتیو از کودکان زیر ۵ سال جدا گردید. بطوریکه 12 سویه EAEC (8.0%) از کودکان زیر ۵ سال جدا شد. بر اساس جنس نیز فراوانی سویه‌های EAEC جدا شده بین جنس مذکور و مؤنث تقریباً یکسان بود که

(EMB) کشت داده شد و بعد از 18 ساعت انکوباسیون در دمای 37 درجه سانتیگراد، پلیت‌ها در 4 درجه سانتیگراد نگهداری شد تا تعداد نمونه‌ها کامل شوند. در این تحقیق از شش جفت پرایمر اختصاصی به منظور شناسائی و تعیین فاکتورهای ویرولانس سویه‌های اشريشيا کلی انترواگره گیتیو استفاده شد ($9-14$). مشخصات و توالی پرایمرهای استفاده شده در این تحقیق در جدول ۱ ذکر شده است.

بعد از شناسائی کلنی‌های اشريشيا کلی با تست‌های بیوشیمیائی، ابتدا با استفاده از پرایمر *pCVD432* که EAEC است، سویه‌های شناسایی و پس از آن فاکتورهای ویرولانس آنها با استفاده از پرایمرهای اختصاصی ژن‌های ویرولانس *astA*، *aafA*، *aggA*، *aggR* مورد ارزیابی قرار گرفت.

تھیه DNA باکتری: به منظور استخراج DNA باکتری از روش حرارت دادن (boiling) استفاده گردید. بطور خلاصه، یک لوپ کامل از قسمت اول پلیت تلقيق شده با نمونه مدفوع برداشت نموده و در $2\text{ }^{\circ}\text{C}$ سی سی نوترینت براث کشت داده و در دمای $37\text{ }^{\circ}\text{C}$ بمدت 4 ساعت انکوبه گردید. بعد از حرارت دادن این سوسپانسیون در دمای $100\text{ }^{\circ}\text{C}$ 100 s بمدت 15 دقیقه و سانتریفیوژ نمودن آن در 14000 g مایع روئی آن جمع‌آوری و بعنوان DNA الگو استفاده شد.

روش انجام PCR: جهت شناسائی سویه‌های EAEC و تعیین ژنهای ویرولانس از پرایمرهای اختصاصی (جدول ۱) استفاده گردید. واکنش مخلوط PCR در حجم نهائی $25\text{ }\mu\text{l}$ میکرولیتر انجام گردید که شامل $1\text{ }\mu\text{l}$ از غلظت 10 pmol هر کدام از پرایمرها، $1\text{ }\mu\text{l}$ PCR buffer (10X) $2.5\text{ }\mu\text{l}$, $1\text{ }\mu\text{l}$ dNTPs(2 mM) از

شده از کودکان دارای سن زیر ۱۰ سال از نظر تعداد متناسب با گروه سنی زیر ۵ سال بود ولی فقط سه سویه EAEC از این گروه سنی جدا گردید، در مقابل ۱۲ سویه EAEC (۸۰٪) از کودکان زیر ۵ سال جدا شد که نشان دهنده حساسیت بیشتر کودکان زیر ۵ سال به عفونت ناشی از سویه‌های EAEC می‌باشد.

بودری و همکاران در سال ۱۹۹۴ چسبندگی سویه‌های جدا شده از بیماران دارای اسهال را بررسی کردند (۱۵) که ۳۲ درصد این سویه‌ها اتصال اگره گیتیو به سلول‌های HeLa داشتند که به عنوان فراوانی این سویه‌ها در ایران (تهران) گزارش گردید. اما در مطالعه بعدی در سال ۲۰۰۱ که بر روی همین سویه‌ها انجام گرفته است فقط ۴۶/۹ درصد این سویه‌ها با پروب اختصاصی سویه‌های EAEC واکنش دادند (۱۶). اگر روش هیبریدیزاسیون در این مورد ملاک قرار گیرد میزان شیوع حدود ۱۲ تا ۱۵ درصد خواهد بود که نزدیک به میزان فراوانی سویه‌های EAEC در این مطالعه می‌باشد. با توجه به اقلیم آب و هوایی شهر همدان که جزو مناطق سردسیر است و مقایسه آن با کشورهای سردسیر مانند مطالعه انجام گرفته در کشور سوئد می‌بینیم که فراوانی سویه‌های EAEC در این دو ناحیه تقریباً یکسان می‌باشد. البته فراوانی سویه‌های EAEC در مناطق مختلف جغرافیایی بسیار متفاوت است. بطوریکه فراوانی آن در شیلی ۳۳ درصد، هند ۲۰ درصد، بزرگیل ۶۹ درصد، آلمان ۲ درصد (۱۷)، سوئد ۱۲ درصد (۱۸)، استرالیا ۶/۵ درصد (۱۹)، نیجریه ۳۹ درصد (۲۰)، ژاپن ۳۷/۳ درصد (۲۱) و افریقای جنوبی ۱۹/۶ درصد (۲۲) است که نشان‌دهنده شیوع کمتر در کشورهای صنعتی نسبت به کشورهای در حال توسعه، می‌باشد.

مشخصات کامل سویه‌های جدا شده بر حسب سن و جنس در جدول ۳ آرائه شده است.

نتایج PCR ژن‌های ویرولانس

EAEC جدا شده از بیماران از نظر وجود ژن‌های ویرولانس، aggA، aggR، aaP و astA بوسیله PCR مورد ارزیابی قرار گرفتند که نتایج آن در جدول ۴ مشخص شده است.

بحث

اسهال یکی از شایع‌ترین بیماریهای کودکان، به ویژه در کشورهای در حال توسعه می‌باشد، بطوریکه سالیانه ۲ تا ۳/۵ میلیون کودک در این کشورها بر اثر اسهال تلف می‌شوند. سویه‌های اشريشياکلي انترواگره گيتيو عامل ایجاد اسهال مداوم کودکان در کشورهای صنعتی و در حال توسعه، اسهال مسافران، اسهال مداوم در افراد مبتلا به ایدز و همچنین عفونت‌های منتقله از راه غذا می‌باشند. مطالعات مختلف نشان داده‌اند که اشريشياکلي EAEC دومین عامل ایجاد اسهال مسافران پس از اشريشياکلي انتروتوکسیزنیک (ETEC) می‌باشد (۸).

بوسیله تکنیک PCR تعداد ۱۵ سویه اشريشياکلي انترواگره گيتيو شناسایی گردید که فراوانی آن برابر ۱۰/۷ درصد می‌باشد. شیوع سویه‌های اشريشياکلي EAEC در مناطق مختلف جغرافیایی متفاوت گزارش شده است اما متوسط شیوع آن در دنیا تقریباً حدود ۱۰ درصد می‌باشد. از ۱۵ سویه اشريشياکلي انترواگره گيتيو جدا شده در این مطالعه، ۲ سویه (۱۳/۳٪) از کودکان زیر یکسال، ۱۰ سویه (۶۶/۷٪) از کودکان یک تا ۵ سال جدا گردید. در حالیکه نمونه‌های مدفوع از کودکان با سنین متفاوت گرفته شده بود و نمونه‌های جمع‌آوری

EAEC فاقد ژن aggR سویه‌های آتیپیک بوده و اهمیت بیماریزایی کمتری دارند یا اینکه غیر بیماریزایی باشند. ژن aggR ابتدا به عنوان فاکتور مورد نیاز جهت بیان فیمبریه AAF/I توصیف شد. سپس مشخص شد که بیان aggR فیمبریه AAF/II و AAF/III نیز تحت تنظیم ژن aggR می‌باشد. تحقیقات اخیر نشان داده که ژن aggR برای بیان پروتئین دیسپرسین و توکسین EAST1 نیز ضروری می‌باشد، بنابراین Nataro پیشنهاد کرده است که از رگولون aggR می‌توان به عنوان مارکری جهت شناسایی سویه‌های بیماریزای EAEC استفاده کرد (۲۴). از طرفی Jiang و همکاران در بررسی بیماران امریکایی دارای EAEC اسهال مسافرتی مشاهده کردند، در سویه‌های EAEC جدا شده از این بیماران پس از ژن aggA شیوع ژن aggR از سایر فاکتورهای ویرولانس بیشتر است. همچنین مشاهده کردند که سیتوکین‌های اینترلوکین ۸ و اینترفرون گاما در مدفع افراد مبتلا به سویه‌های EAEC دارای رگولون aggR بسیار بالاتر از افرادی است که aggR مبتلا به عفونت سویه‌های EAEC فاقد ژن aggR می‌باشند. به همین جهت پیشنهاد کردند که سویه‌های EAEC دارای هر دو ژن aggR و aafA یا هر کدام از این ژن‌ها به تنها ی سویه‌های پاتوژن می‌باشند (۲۵). در Mohamed و همکاران (۲۶)، سویه‌های EAEC مطالعه Nataro قابل شناخته بودند، بر این اساس پیشنهاد کردند که سویه‌های ژن aggR به تنها ی یا همراه با سایر ژن‌های کدکننده فاکتورهای ویرولانس ارتباط پیوسته‌ای با تشکیل بیوفیلم داشتند. همچنین سویه‌هایی که علاوه بر ژن aggR دارای ژن‌های irp2، aaP، astA، pet و aafA بودند، بیوفیلم بیشتری تولید کردند. با توجه به این مشاهدات این محففين پیشنهاد کردند که تولید بیوفیلم باعث کلونیزاسیون مداوم این سویه‌ها در روده انسان می‌شود و

در این مطالعه ۸۶/۷ درصد سویه‌های جدا شده حداقل یکی از فاکتورهای ویرولانس aggA، aggR، aafA و astA را دارا بودند. فقط دو سویه (۱۳/۳٪) ایزوله شده هیچکدام از فاکتورهای ویرولانس را نداشتند. در مقابل یکی از سویه‌های ایزوله شده دارای تمامی ژن‌های کدکننده فاکتورهای ویرولانس (۰/۶٪)، دو سویه دارای چهار ژن کدکننده فاکتورهای ویرولانس (۱۳/۳٪)، پنج سویه هم دارای سه ژن ویرولانس (۰/۳٪)، یک سویه دارای دو ژن (۰/۶٪) و چهار سویه ایزوله شده نیز دارای فقط یک ژن کدکننده فاکتورهای ویرولانس بودند (۰/۲۶٪). با توجه به این نکته که سویه‌های اشریشیاکلی انترواگره گیتیو علاوه بر افراد بیمار دارای اسهال در افراد سالم نیز یافت می‌شوند، به همین دلیل محققین جهت شناسایی سویه‌های بیماریزای EAEC فاکتورهای خاصی را به عنوان فاکتورهای اصلی بیماریزایی این سویه‌ها پیشنهاد داده‌اند (۲۳).

Okeke (۲۰) و همکاران نشان دادند که سویه‌های EAEC دارای فیمبریه AAF/II ارتباط مستقیم با ایجاد اسهال در کودکان نیجریه دارند و اکثر سویه‌های جدا شده از کودکان ژن کدکننده فیمبریه II (aafA) AAF/II را دارا بودند. بر این اساس پیشنهاد کردند که سویه‌های EAEC دارای ژن کدکننده فیمبریه II پاتوژن حقیقی می‌باشند، اما در سایر مطالعات انجام شده مشخص شد که در تعداد کمی از سویه‌های EAEC جدا شده از بیماران ژن aafA قابل شناسایی است. Nataro مشابه با سویه‌های اشریشیاکلی انتروپاتوژنیک (EPEC) واژه سویه‌های اشریشیاکلی انترواگره گیتیو تیپیک را برای سویه‌هایی که دارای ژن aggR می‌باشند، پیشنهاد کرده است و معتقد است سویه‌های EAEC دارای این ژن پاتوژن حقیقی هستند. بر این اساس سویه‌های

میزان بروز ژن aggR در مناطق جغرافیایی مختلف بسیار متنوع است، به طور مثال در امریکا در ۴۱ درصد سویه‌ها (۲۵)، انگلستان در ۶۴ درصد سویه‌ها (۲۷)، هند در $\frac{65}{3}$ درصد سویه‌ها (۲۸) و کره جنوبی (۲۹) و نیجریه (۲۰) در ۱۰۰ درصد سویه‌های EAEC ایزوله شده از بیماران، ژن aggR شناسایی شده است. بوذری و همکاران (۳۰) در ۶۶ درصد سویه‌های EAEC جدا شده از بیماران این ژن را شناسایی کردند که تقریباً مشابه نتیجه بدست آمده در این تحقیق می‌باشد. از طرفی در این مطالعه ۴ سویه aggR EAEC جدا شده از بیماران دارای اسهال فاقد ژن aggR بررسی شده و یک سویه EAEC فقط دارای توکسین EAST1 و سویه EAEC دیگر هم فقط دارای پروتئین دیسپرسین بودند.

ارتباط نزدیکی با رگولون aggR و ژن‌های تحت تنظیم آن دارد.

در این مطالعه ژن aggR بیشترین فراوانی را در میان فاکتورهای ویرولانس بررسی شده در سویه‌های EAEC بررسی شده داشتند و در $\frac{73}{3}$ درصد سویه‌های EAEC جدا شده شناسایی گردید که به عنوان سویه‌های EAEC تیپیک شناخته می‌شوند. همچنین ۶۰ درصد سویه‌های ایزوله شده علاوه بر ژن aggR دارای یک یا چند فاکتور دیگر ویرولانس نیز بودند (جدول ۴) که در این میان ژن aaP بیشترین فاکتور ویرولانس همراه با ژن aggR بود. با توجه به اینکه اکثر سویه‌های اشريشیاکلی ایزوله شده در این تحقیق دارای ژن aggR بودند می‌توان چنین نتیجه گرفت که اکثر سویه‌های اشريشیاکلی ایزوله شده از کودکان شهر همدان تیپیک و پاتوژن حقیقی هستند.

جدول ۱: توالی پرایمرهای استفاده شده در این مطالعه

Gene	Primers	Size bp	Annealing temperature	Reference
pCVD432	F-5'-CTGGCGAAAGACTGTATCAT-3' R-5'-AATGTATAGAAATCCGCTGTT-3'	630	53 °C	12
aggR	F-5'-GTATACACAAAAGAAGGAAGC-3' R-5'-ACAGAACATCGTCAGCAGTCAGC-3'	254	53 °C	13
aggA	F-5'-TTAGTCTTCTATCTAGGG-3' R-5'-AAATTAAATTCCGGCATGG-3'	457	46 °C	8
aafA	F-5'-TGCATTGCTACTTTATTAT-3' R-5'-ATTGACCGTGATTGGCTTCC-3'	242	55 °C	15
aaP	F-5'-CTTGGGTATCAGCCTGAATG-3' R-5'-AACCCATTGGTTAGAGCAC-3'	310	52 °C	16
astA	F-5'-CCATCAACACAGTATATCCGA-3' R-5'-GGTCGCGAGTGACGGCTTGT-3'	111	55 °C	17

جدول ۲: توزیع فراوانی نمونه‌های جمع‌آوری شده از بیماران بر حسب سن و جنس

تعداد کل	مؤنث	ذکر	گروههای سنی	
			تعداد (%)	تعداد (%)
۱۸ (۱۲/۸)	۸ (۵/۷)	۱۰ (۷/۱)	زیر ۱ سال	
۶۴ (۴۵/۷)	۲۵ (۱۷/۸)	۳۹ (۲۷/۸)	۱-۵ سال	
۵۸ (۴۱/۴)	۲۴ (۱۷/۱)	۳۴ (۲۴/۲)	۶-۱۲ سال	
۱۴۰ (۱۰۰)	۵۷ (۴۰/۷)	۸۳ (۵۹/۳)	جمع کل	

**جدول ۳: توزیع فراوانی سویه‌های اشیشیا کلی انترواگره گیتو
جدا شده از کودکان دارای اسهال با روش PCR به تفکیک سن و جنس**

تعداد کل	مؤنث	مذکور	گروههای سنی		
				تعداد (%)	تعداد (%)
۲ (۱۳/۳)	۰ (۰)	۲ (۱۳/۳)	زیر یک سال	۲	
۱۰ (۶۶/۷)	۴ (۴۶/۷)	۶ (۴۰)	۱-۵ سال	۱۰	
۳ (۲۰)	۳ (۲۰)	۰ (۰)	۶-۱۲ سال	۳	
۱۵ (۱۰۰)	۷ (۴۶/۷)	۸ (۵۳/۳)	جمع کل	۱۵	

جدول ۴: نتایج PCR ژن‌های ویرولانس در سویه‌های EAEC جدا شده

EAEC strains	aggR	aggA	aafA	aaP	astA
EAEC1	+	-	-	+	+
EAEC2	+	+	-	+	-
EAEC3	-	-	-	-	-
EAEC4	+	-	-	+	+
EAEC5	-	-	-	-	-
EAEC6	-	-	-	+	-
EAEC7	+	-	-	-	-
EAEC8	+	-	-	+	+
EAEC9	-	-	-	-	+
EAEC10	+	-	-	-	-
EAEC11	+	-	-	+	-
EAEC12	+	+	+	-	+
EAEC13	+	+	+	+	+
EAEC14	+	-	+	+	+
EAEC15	+	-	+	+	-
Total	11	3	4	9	7
%	73.3	20	26.7	60	46.7

نتایج نشان داد که در این منطقه سویه‌های EAEC با دارا بودن ژن aggR شیوع بالائی را نشان داده‌اند و با توجه به الگوی فاکتورهای ویرولانس دارای هتروزنی هستند. ضمناً، نتیجه این مطالعه نشان می‌دهد که سویه‌های EAEC فاقد ژن aggR نیز بیماریزا هستند و احتمالاً فاکتورهای ویرولانس دیگری در بیماریزا این سویه‌ها نفس دارند که تاکنون شناسایی نشده‌اند.

نتیجه‌گیری

نتایج نشان داد که در این منطقه سویه‌های EAEC یکی از شایعترین پاتوژنهای روده‌ای محسوب می‌گردند و ژن pCVD432 PCR بعنوان معمول‌ترین هدف جهت شناسائی مولکولی این سویه‌ها می‌باشد. سویه‌های تیپیکال

بیمارستان بعثت همدان که در انجام این تحقیق ما را یاری

رسانده اند کمال تشکر و امتنان را داریم.

تشکر و قدردانی

از معاونت محترم تحقیقات و فن آوری دانشگاه علوم

پزشکی و خدمات بهداشتی درمانی همدان و همکاران

آزمایشگاه میکروشناسی دانشکده پزشکی و آزمایشگاه

References

1. Sengupta A, Mannan M. Diarrheal disease in children. Quarterly Medical Rev. 2005; 56: 2-35.
2. Miguel O'Ryan, Valeria Prado, and Larry K. Pickering, FAAP. A. Millennium update on pediatric diarrheal illness in the developing world. Pediatric Infect Dis 2005; 16: 125-136.
3. Trung Vu Nguyen, Phung Le Van, Chinh Le Huy, Khanh Nguyen Gia, and Andrej Weintraub. Detection and characterization of diarrheagenic escherichia coli from young children in Hanoi, Vietnam. J Clin Microbiol .2004;57:2204-5.
4. Nataro JP, and JB Kaper. Diarrheagenic escherichia coli Clin.Microbiol Rev 1998; 11: 142-201.
5. Cravioto A, A Tello A Navarro, J Ruiz, H Viliafan, F Uribe, and C Eslava. Association of Escherichia coli HEp-2 cell adherence patterns with type and duration of diarrhoea. Lancet 1991; 337: 262-264.
6. Nataro JP, JB. Kaper, R Robins-Browne, V Prado and MM Levine. Patterns of adherence of diarrheagenic Escherichia coli to HEp-2 cells. Pediatr Infect Dis J 1987; 6: 829-831.
7. Savarino SJ. Enteroadherent Escherichia coli: a heteroge-neous group of E. coli associated with diarrhoeal diseases. Trans Soc Trop Med. Hyg 1993; 87:S49-53.
8. Boisen N,Struve C, Scheutz F, Krogfelt KA,Nataro JP. New adhesin of enteroaggregative Escherichia coli related to the Afa/Dr/AAF family. Infect Immun 2008; 76: 3281- 92.
9. Schmidt H, Knop C, Franke S, Aleksic S, Heesemann J & Karch H. Development of PCR for screening of enteroaggregative Escherichia coli. J Clin Microbiol 1995; 33: 701–705.
10. Yatsuyanagi J, Saito S, Sato H, Miyajima Y, Amano K, Enomoto K. Characterization of enteropathogenic and enteroaggregative Escherichia coli isolated from diarrheal outbreaks. J Clin Microbiol 2002; 40: 294-7.
11. Czeczulin JR, Balepur S, Hicks S, Phillips A, Hall R, Navarro-Garcia F, and et al. Aggregative adherence fimbria II, a second fimbrial antigen mediating aggregative adherence in enteroaggregative Escherichia coli. Infect Immun 1997; 65: 4135-45.
12. Vila J, Vargas M, Henderson IR, Gascón J, Nataro JP. Enteropathogenic Escherichia coli virulence factors in traveler's diarrhea strains. J Infect Dis 2000; 182:1780-3.
13. Cerna JF, Nataro JP, Estrada-Garcia T. Multiplex PCR for detection of three plasmid borne genes of enteroaggregative Escherichia coli strains. J Clin Microbiol 2003; 41:2138-40.
14. Monteiro-Neto V, Campos LC, Ferreira AJ, Gomes TA, Trabulsi LR. Virulence properties of Escherichia coli O111:H12 strains. FEMS Microbiol Lett. Jan 1997; 146:123-8.
15. Bouzari S, Jafari A, Farhoudi-Moghaddam AA, Shokouhi F, Parsi M. Adherence of non - enteropathogenic Escherichia coli to HeLa cells. J Med Microbiol. 1994; 40:95-7
16. Bouzari S, A Jafari, A Azizi M. Oloomi & JP Nataro. Short report: characterization of enteroaggregative Escherichia coli isolates from Iranian children. J. Trop Med Hyg 2001; 65: 13-14.
17. James P. Nataro, Theodore Steiner, and L Guerrant. Enteroaggregative Escherichia coli. Emerging Infectious Diseases, 1998; 4: 251-261.
18. Pabst WL, Altweig M, Kind C, Mirjanic S, Hardegger D, Nadal D. Prevalence of enteroaggregative Escherichia coli among children with and without diarrhea in Switzerland. J Clin Microbiol 2003; 41: 2289-93.
19. Robins-Browne RM, Bordun AM , Tauschek M, Bennett - Wood VR, Russell J, and et al. Escherichia coli and community-acquired gastroenteritis, Melbourne,Australia. Emerg Infect Dis

- 2004; 10: 1797-805.
20. Okeke IN, Lamikanra A, Czeczulin J, Dubovsky F, Kaper JB, Nataro JP. Heterogeneous virulence of enteroaggregative *Escherichia coli* strains isolated from children in Southwest Nigeria. *J Infect Dis* 2000; 181: 252-60.
 21. Yamazaki Mitsugu, Inuzuka Kazuhisa, Matsumoto Masakado, Sakae Kenji, Kimura Takashi, Miyazaki Yutaka. Prevalence of enteroaggregative *Escherichia coli* (EAggEC) among diarrheal patients attended in one general hospital in Aichi Prefecture, Japan- Detection rate, O-serogroups, age of the patients, and seasonally. Report of Aichi Prefectural Institute of Public Health. 2006; 56: 1-8.
 22. Samie A, Obi CL, Dillingham R, Pinkerton RC, Guerrant RL: Enteroaggregative *Escherichia coli* in Venda, South Africa: distribution of virulence-related genes by multiplex polymerase chain reaction in stool samples of human immunodeficiency virus (HIV)-positive and HIV- negative individuals and primary school children. *Am J Trop Med Hyg* 2007; 77: 142-50.
 23. Villaseca JM, Hernandez U, Sainz-Espués TR, Rosario C, Eslava C: Enteroaggregative *Escherichia coli* an emergent pathogen with different virulence properties. *Rev Latinoam Microbiol* 2005; 47: 140-159.
 24. Sarantuya J, Nishi J, Wakimoto N, Erdene S, Nataro JP, Sheikh J, and et al. Typical enteroaggregative *Escherichia coli* is the most prevalent pathotype among *E. coli* strains causing diarrhea in Mongolian children *J Clin Microbiol* 2004; 42: 133-9.
 25. Zhi-Dong Jiang, David Greenberg, James P, Nataro. Robert Steffen, and Herbert L DuPont Rate of Occurrence and Pathogenic effect of enteroaggregative *Escherichia coli* virulence factors in international travelers *JCM*. 2002; 40: 4185-4190.
 26. Mohamed JA, Huang DB, Jiang ZD, DuPont HL, Nataro JP, Belkind-Gerson J, Okhuysen PC. Association of putative enteroaggregative *Escherichia coli* virulence genes and biofilm production in isolates from travelers to developing countries. *J Clin Microbiol* 2007; 45: 121-6.
 27. C Jenkins1, H Chart GA, Willshaw T Cheasty and DS Tompkins. Association of putative pathogenicity genes with adherence characteristics and fimbrial genotypes in typical enteroaggregative *Escherichia coli* for patients with and without diarrhoea in the United Kingdom. Springer Verlag 2007; 26: 901-6.
 28. Kahali S, Sarkar B, Rajendran K, Khanam J, Yamasaki S, Nandy RK, Bhattacharya SK, Ramamurthy T: Virulence characteristics and molecular epidemiology of enteroaggregative *Escherichia coli* isolates from hospitalized diarrheal patients in Kolkata, India. *J Clin Microbiol* 2004; 42: 4111-20.
 29. Ji Young Moon a, Jae Hong Park b, Yung Bu Kim. Molecular epidemiological characteristics of virulence factors on enteroaggregative *E.coli*, *FEMS Microbiology Letters* 2005; 253: 215-220.
 30. Bouzari S, Jafari A, and Zarepour M. Distribution of virulence related genes among enteroaggregative *Escherichia coli* isolates: using multiplex PCR and hybridization. *Infect Genet Evol* 2005; 5: 79-83.