

شیوع پاتوژن های روده ای جدا شده از موارد اسهال حاد در تهران

فرشته جعفری^{۱*}، محمد حمیدیان^۲، سیاوش سلمانزاده اهرابی^۳، لیلا شکر زاده^۴، سمانه دولت آبادی^۴، مرصده تاجبخش^۴، حسین دبیری^۵ و محمد رضا زالی^۶

۱. کارشناس میکروبیولوژی مرکز تحقیقات بیماریهای گوارش و کبد دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی، دایره بیماریهای ناشی از غذا و اسهالهای مزمن
۲. کارشناس ارشد میکروبیولوژی پزشکی مرکز تحقیقات بیماریهای گوارش و کبد دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی، دایره بیماریهای ناشی از غذا و اسهالهای مزمن
۳. دکترای تخصصی میکروبیولوژی مرکز تحقیقات بیماریهای گوارش و کبد دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی، دایره بیماریهای ناشی از غذا و اسهالهای مزمن
۴. کارشناس ارشد زیست شناسی گرایش میکروبیولوژی مرکز تحقیقات بیماریهای گوارش و کبد دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی، دایره بیماریهای ناشی از غذا و اسهالهای مزمن
۵. دکترای تخصصی میکروبیولوژی پزشکی مرکز تحقیقات بیماریهای گوارش و کبد دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی، دایره بیماریهای ناشی از غذا و اسهالهای مزمن
۶. فوق تخصص بیماریهای گوارش، استاد دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی، مرکز تحقیقات بیماریهای گوارش و کبد

* نشانی برای مکاتبه: تهران، ولنجک، خیابان یمن، خیابان تابناک، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی، مرکز تحقیقات گوارش و کبد و بیماریهای اسهالی
مزم. تلفن/فاکس: ۲۲۴۳۲۵۱۸ - f_jaafari580@yahoo.com
دریافت مقاله: آبان هشتاد و شش پذیرش برای چاپ: دی هشتاد و شش

چکیده

سابقه و هدف: بیماریهای اسهالی در بسیاری از کشورهای دنیا به ویژه کشورهای در حال توسعه یکی از عوامل مهم مرگ و میر به حساب می آید. در این بین باکتریهای روده ای سهم عمده ای از موارد ابتلا به این بیماریها را به خود اختصاص میدهند. این مطالعه با هدف تعیین شیوع پاتوژنهای باکتریایی عامل اسهال در نمونههای اسهال حاد و همچنین توصیف علایم و نشانههای بیماری در بیماران با اسهال انجام گرفت.

روش کار: نمونههای مدفوع ۸۰۸ بیمار دارای اسهال حاد از بیماران مراجعه کننده به بیمارستانهای تهران در طول اردیبهشت ۱۳۸۳ تا اردیبهشت ماه ۱۳۸۴ با روش های استاندارد جمع آوری و مورد مطالعه قرار گرفت. در این مطالعه ژنهای بیماریزایی پاتوژنهای باکتریایی روده ای اسهال زا با استفاده از واکنش زنجیره ای پلیمرز (PCR) شناسایی گردیدند.

یافته ها: در بین ۸۰۸ نمونه افراد دارای اسهال حاد، ۳۶۹ (۴۵/۶٪) باکتریهای پاتوژن روده ای جدا شدند. در این بین سویه های شیگلا ۱۵۵ (۴۵٪) و اشرشیا کلی اسهال زا ۱۴۳ (۳۸/۸٪) بیشترین شیوع را داشتند. سویه های سالمونلا ۵۱ (۱۳/۸٪) و کمپیلوباکتر ۲۰ (۵/۴٪) شیوع کمتری داشته و مکانهای بعدی را بخود اختصاص دادند. بیشترین سویه جدا شده در بین اشرشیاکلی های پاتوژن STEC (*Shiga like toxin producing E. coli*) ۶۴ (۴۴/۷٪) و سپس سویه های *Enterotoxaemia E. coli* (ETEC) ۴۷ (۳۲/۹٪) بودند. در بین سویه های شیگلا گونه فلکسنری ۶۹ (۴۴/۵٪) بیشترین سویه جدا شده بود. همچنین ۱۸ سویه، ۴/۸٪ به شکل عفونت های همراه با باکتریهای دیگر دیده شد که غالباً STEC به همراه EAEC (*Enterogastric E. coli*) بودند.

نتیجه گیری: اطلاعات صحیح در مورد اپیدمیولوژی و شیوع پاتوژنهای اسهالی و همچنین بکارگیری روشهای تشخیصی سریع می تواند با کم کردن بار عفونت های اسهالی در ارتقای بهداشت و سلامت عمومی بسیار کمک کننده باشد. همچنین حضور بالای *Enterohemorrhagic E. coli* در سویه های جدا شده نشان دهنده اهمیت این باکتری به عنوان عامل اسهال حاد می باشد.

واژگان کلیدی: پاتوژنهای روده ای، اسهال حاد، شیگلا، اشرشیا کلی اسهال زا

مقدمه

کشورهای در حال توسعه در اثر این بیماریها بوقوع می پیوندد (۱-۴). عوامل اصلی ایجاد کننده این بیماریهای اسهالی به شکل قابل ملاحظه ای در بین کشورهای در حال توسعه و توسعه یافته متغیر است.

بیماریهای اسهالی عفونی در تمام دنیا به عنوان مشکلی بزرگ محسوب می شوند و تعداد قابل ملاحظه ای از مرگ و میرهای سالیانه به ویژه در

به صورت سوسپانسیون در آمد. سپس به مدت ۲۰ دقیقه جوشانیده شد (boiling Procedure) و از مایع رویی آن جهت انجام PCR استفاده گردید. ۶ جفت پرایمر جهت شناسایی اشرشیاکلی اسهالزا (stx1, stx2, eae, pcvD432 Plasmid, It, st) و یک جفت جهت شناسایی سویه های شیگلا (ipaH) مورد استفاده قرار گرفت (۱۲-۸). تست های آگلوتیناسیون O₁₅₇H₇ جهت شناسایی سویه های stx مثبت انجام گردید (Mast Company). برای واکنش زنجیره ای پلیمرز (PCR amplification) ۲ میکرولیتر از DNA استخراج شده، به ۲۲ میکرولیتر از ترکیب PCR شامل ۵۰ میلی مول KCL، ۱۰ میلی مولار Tris - HCL (PH:8:3) و ۱/۵ میلی مولار MgCl₂، ۰/۲ میلی مولار از هر کدام از dNTP ها، ۰/۶ واحد Taq Polymerase (Fermentase) و ۱۰ میکرولیتر از ترکیب پرایمر F و R که هر کدام از پرایمرها غلظت ۱۰ نانوگرم در میکرولیتر را داشته اضافه گردید. تمام نمونه ها با استفاده از دستگاه ترموسایکلر (Eppendorf AG 2233, Germany) و طبق برنامه دمایی زیر تکثیر (amplify) گردیدند. ۹۵°C به مدت ۲ دقیقه برای جداسازی رشته های DNA سپس ۳۰ چرخه به ترتیب ۹۴°C، ۳۰ ثانیه، ۶۰°C به مدت ۳۰ ثانیه جهت اتصال پرایمر به رشته الگو و ۲۰ ثانیه در دمای ۷۲°C جهت amplification و بسط رشته های پرایمر در طول رشته های الگو و در آخر یک دمای ۷۲°C جهت بسط نهایی تمام رشته ها به مدت ۱۰ دقیقه در نظر گرفته شد. در هر مرحله از انجام PCR یک تست به عنوان کنترل منفی و از آب مقطر استریل استفاده گردید تا احتمال وجود آلودگی معرف ما از بین برود. سویه های E.coli ATCC (stx1⁺, stx2⁺, eae⁺), 35401(LT⁺, ST⁺) و E.coli ATCC E.coli RH4620 (E.coli 172, EAEC) و شیگلا ATCC Shigella به عنوان کنترل مثبت مورد استفاده قرار گرفتند. سویه های E.coli که واجد ژن eae بوده و stx منفی بودند به عنوان EPEC (Enteropathogenic E.coli)، سویه های Lt و St مثبت یا هر دو به عنوان ETEC و سویه های ipaH مثبت به عنوان شیگلا در نظر گرفته شدند. محصول PCR ژنهای مذکور در ژل ۱/۵٪ در ولتاژ ۱۰۰ الکتروفورز گردید (Agarose LE Roche, Germany) و سپس توسط اتیدیوم بروماید رنگ آمیزی و تحت اشعه UV مطالعه گردید.

یافته ها

در مدت یک سال از اردیبهشت ماه ۱۳۸۳ تا ۱۳۸۴، ۸۰۸ نمونه مدفوع از افراد دارای اسهال حاد جمع آوری گردیدند. و در آزمایشگاه مرکز تحقیقات گوارش و کبد، در دپارتمان بیماریهای ناشی از غذا و اسهال حاد واقع در دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی تعیین هویت گردید. از ۸۰۸ بیمار دارای اسهال حاد، در ۴۵/۶٪ (۳۶۹ نفر) از بیماران، باکتریهای پاتوژن به عنوان عوامل اتیولوژیک ایجاد کننده اسهال حاد شناسایی شدند. از این تعداد اکثر آنها (۵۴۰ مورد، ۶۶/۸٪) در محدوده سنی بالای ۱۴ سال قرار داشتند. در این مطالعه ۵۳/۳٪ از بیماران (۴۱۷ نفر) را مردان و مابقی را زنان تشکیل میدادند. ۴۲٪ از نمونه های اسهالی جمع آوری شده (۳۴۰ نمونه) را موارد اسهال آبکی شامل می شد (جدول ۱). در فصول خشک سال نسبت بسیار بیشتری از نمونه ها جمع آوری شدند و این دقیقاً برعکس فصول سرد سال بود، به طوریکه ۷۲٪ از نمونه های جمع آوری شده این مطالعه در فصول خشک سال جمع آوری گردید.

به گونه ای که در کشورهای توسعه یافته و بیروسها از عوامل مهم ایجاد بیماریهای اسهالی بوده در حالیکه عوامل باکتریایی همچون اشرشیاکلی انترتوکسیژنیک، گونه های کمپیلوباکتر، شیگلا و گونه های سالمونلا بیشترین عوامل ایجاد کننده بیماری در کشورهای در حال توسعه می باشند (۵ و ۲). در این بین اشرشیاکلی اسهالزا، شیگلا و سالمونلا از عوامل عمده و مهم در ایجاد اسهال اندمیک و اپیدمیک در سراسر دنیا هستند (۶). در سالهای اخیر توانایی شناسایی و تعیین هویت پاتوژن های روده ای در نمونه های مدفوع، با بکارگیری روشهای مولکولی پیشرفته افزایش یافته است (۷). طبعاً دانش صحیح در مورد اپیدمیولوژی پاتوژنهای اسهالی نیاز به تحقیقات دقیق و گسترده جهت شناسایی عوامل ایجاد کننده و شایع دارد. در نتیجه اطلاعات بدست آمده راهکارهای بسیار موثری جهت برنامه ریزی های بهداشتی و پیشگیری و درمان بیماریهای اسهالی بوجود خواهد آورد. علاوه بر آن در کشورهای در حال توسعه اطلاعات محدودی در مورد شیوع پاتوژنهای روده ای موجود میباشد. هدف اصلی این مطالعه تعیین شیوع پاتوژنهای باکتریایی عامل اسهال در نمونه های اسهال حاد و همچنین توصیف علایم و نشانه های بیماری در بیماران با اسهال حاد بوده است.

روش کار

نمونه های مدفوع ۸۰۸ بیمار دارای اسهال حاد از بیماران مراجعه کننده به بیمارستانهای تهران (مفید، مرکز طبی کودکان، مهراد، شهدای تجریش) در طول اردیبهشت ۱۳۸۳ تا اردیبهشت ماه ۱۳۸۴ جمع آوری و مورد مطالعه قرار گرفت. بیماران در ۳ گروه سنی ۱۴-۵ سال، ۶۰-۱۴ سال و بالای ۶۰ سال تقسیم بندی شدند و اطلاعات شامل تب، تهوع، استفراغ، درد شکم و وجود خون در مدفوع از بیماران مراجعه کننده جمع آوری گردید. سپس از هر نمونه مدفوع ۲ سوپا تهیه و در محیط انتقالی Cary-Blair به همراه بافر فسفات سالیب (PBS) بوسیله ice pack به آزمایشگاه مرکز تحقیقات گوارش و کبد دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی در دپارتمان بیماریهای ناشی از غذا و اسهال حاد منتقل گردید. نمونه های مدفوع از بیماران با اسهال حاد جهت تعیین هویت و شناسایی سالمونلا و شیگلا بر روی محیط Xylose - Lysine (Merck GaA, Germany) و Desoxycholate-Agar (XLD) Salmonella - Shigella و Agar (Pronadisa, manufactured by Hispanlab, S.A Madrid) کشت داده شدند. جهت شناسایی سویه های کمپیلوباکتر نمونه ها به محیط پایه Campy blood agar با مکمل (Himedia M994.India) منتقل شدند و در دمای ۴۲°C برای ۴۸ ساعت و تحت شرایط میکروآئروفیلیک (۱۰% CO₂, 5% O₂, 85% N₂) انکوبه گردیدند. یک سوپا نیز از نمونه دیگر در محیط (Merck K CIN- Agar, Yersinia - Selective Darmstadt, Germany) و در دمای ۲۲°C جهت شناسایی سویه های یرسینیا کشت داده شدند. کلونی های مختلف پس از رشد جهت تعیین هویت نهایی توسط تستهای بیوشیمیایی و همچنین آنتی-سرم های اختصاصی (MAST House, Derby Road, Bootle, Merseyside, L201EA and UK) مورد مطالعه قرار گرفتند. تمام نمونه های مدفوع در محیط های اختصاصی (Merck GaA- Germany) Mac Sorbitol agar, Mac-Concky Concky agar کشت شده و به مدت ۲۴ ساعت در دمای ۳۷°C انکوبه گردیدند.

جهت استخراج DNA یک لوپ پر از باکتریهای گرم منفی کشت شده در محیط مک کانکی آگار برداشته شد و در ۰/۷ میلی لیتر آب مقطر استریل فصلنامه بیماری های عفونی و گرمسیری ، سال سیزدهم ، شماره ۴۱

جدول ۱- توزیع بیماران مبتلا به اسهال حاد بر اساس نوع باکتری و مهمترین علائم بالینی

باکتری عامل بیماری	تعداد باکتریهای جدا شده	اسهال خونی	اسهال دارای موکوس	اسهال آبی	استفراغ	تب
سویه های شیگلا	(۴۳۱)۱۵۵	(۲۱۰)۳۹	(۲۱۶)۳۵	(۵۵۵)۶۶	(۴۲۶)۶۶	(۳۴۸)۵۴
انترو هموراژیک اشرفیا کلی	(۱۷۳۴)۶۴	(۲۷۵)۲۴	(۲۰)۱۳	(۲۸۴)۳۱	(۳۹۱)۲۵	(۲۰۳)۱۳
سویه های سالمونلا	(۱۳۸)۵۱	-	(۵۳)۲۷	(۴۵)۲۳	(۵۴)۲۰	(۲۶)۱۷
انتروتوکسین اشرفیا کلی	(۱۲۷)۴۷	(۴۲)۲	(۲۹۸)۱۴	(۶۶)۳۱	(۶۸)۳۲	(۳۹)۱۵
سویه های کمپیلو باکتری	(۵۴)۲۰	(۴۵)۹	(۲۵)۷	(۴۰)۸	(۴۰)۸	(۳۰)۷
انتروآکرو گاتیو اشرفیا کلی	(۵۴)۲۰	(۲۵)۲	(۳۰)۶	(۵۰)۱۰	(۴۵)۹	(۴۵)۹
انتروپاتوژنیک اشرفیا کلی	(۳۲)۱۲	(۸)۳	(۵۰)۶	(۴۱)۷	(۴۱)۷	(۴۱)۷

در بین سویه های شیگلا، بیشترین مقدار را شیگلا فلکسنری (۶۹٪) (۵۴ نفر) بخود اختصاص میداد و بعد از آن شیگلا سوننی (۳۴/۸٪) (۵۴ نفر) شیگلا دیسانتری ۱۲/۲٪ (۱۹ نفر) و شیگلا بوئیدی (۸/۴٪) (۱۳ نفر) قرار داشتند. در رده سنی ۵-۱۴ شیگلا سوننی (۵۵/۷٪) (۲۹ نفر) بیشترین مقدار را داشت در حالیکه در بیماران بزرگسال شیگلا فلکسنری (۳۲/۲٪) از مقدار بیشتری برخوردار بود. در بین سویه های مختلف اشرفیا کلی اسهالها که توسط PCR شناسایی گردید، STEC (۴۴/۷٪)، ETEC (۴/۷٪)، EAEC (۱۴٪) و EPEC (۸/۴٪) به ترتیب میزان شیوع قرار داشتند. ژنهای stx_1 و stx_2 به ترتیب در ۲۲ (۳۴/۳۷٪) و ۲۸ (۴۳/۷۵٪) از سویه های STEC یافت شد. و ۱۴ سویه (۲۱/۸۷٪) نیز به طور همزمان هر دو ژن را داشتند. در بین سویه های ETEC ۱۵ سویه (۴٪) توکسین LT و ۲۵ سویه (۶/۷۷٪) توکسین ST تولید می کردند. و ۷ سویه (۱/۸۹٪) هر دو ژن را به طور همزمان داشتند. در بین باکتریهای پاتوژن ۶۶ درصد از سویه های ETEC و ۵۵ درصد از سویه های شیگلا از نمونه های اسهالی آبی جدا گردیدند و همچنین ۵۳ درصد از سویه های سالمونلا از موارد مدفوع موکوسی جدا شد.

۱۸ مورد از سویه های جدا شده (۴/۸٪) موارد Mixed Infection با یک عفونت باکتریایی دیگر همراه بودند و بیشترین این موارد را عفونتهای همزمان سویه های STEC و EAEC تشکیل می دادند. در بین نمونه های اسهال خونی سویه های STEC و شیگلا بیشترین موارد باکتریهای جدا شده بودند در حالی که هیچ سالمونلایی از نمونه های اسهال خونی جدا نگردید. در بین سویه های جدا شده سالمونلا، سالمونلا پاراتیفی A (۳۳/۳٪) و تیفی ۱۴ (۲۷/۶٪) به ترتیب بیشترین گونه های جدا شده سالمونلا بودند.

در بین سویه های جدا شده گونه های شیگلا، بیشترین گونه باکتریایی جدا شده ۱۵۵ (۴۵/۶٪) به شمار می رفت. پس از آن اشرفیا کلی اسهالها ۱۴۳ (۳۸/۸٪)، سویه های سالمونلا ۵۱ (۱۳/۸٪) و کمپیلو باکتر ۲۰ (۵/۴٪) رده های بعدی را تشکیل دادند. در هیچکدام از موارد اسهال حاد گونه های یرسینیا جدا نگردید.

جدول ۲- توزیع بیماران مبتلا به اسهال حاد بر اساس نوع باکتری و سن بیماران

گروه های سنی مختلف	۱۴ تا ۵ سال	۶ تا ۱۴ سال	بالای ۱۶ سال	جمع کلی
تعداد بیماران	۲۶۷	۴۹۵	۴۶	(۱۰۰۸)۸۰۸
تعداد پاتوژنهای روده ای جدا شده	(۳۲۸)۱۲۱	(۵۵۵)۲۱۶	(۳۰)۳۲	(۱۰۰۳)۲۶۹
سویه های شیگلا	۵۲	۹۳	۱۰	(۱۹۳)۱۵۵
شیگلا سوننی	(۵۵)۲۹	(۲۵۸)۲۴	(۱۰)۱	(۳۴۸)۵۴
شیگلا فلکسنری	(۳۶)۱۹	(۴۵)۲۲	(۸)۰	(۸۵)۶۹
شیگلا دیسانتری	(۳)۴	(۱۷)۲	(۱)۰	(۲۳)۱۹
شیگلا بوئیدی	(۳)۳	(۱۱)۱	-	(۱۴)۳
سویه های سالمونلا	۱۲	۲۲	۷	(۱۳۸)۵۱
سالمونلا پاراتیفی A	(۱۶)۷	(۴۰)۳	(۳۸)۲	(۳۴)۱۷
سالمونلا پاراتیفی B	(۸)۳	(۶)۲	(۷)۱	(۲۹)۴
سالمونلا پاراتیفی C	(۵)۰	(۱۵)۶	(۱۴)۳	(۳۴)۱۲
سالمونلا پاراتیفی D	-	(۶)۲	-	(۶)۲
سالمونلا انتریتیدیس	-	(۳)۱	(۱۴)۳	(۱۷)۱
سالمونلا تیفی	(۳)۳	(۳۸)۱۹	(۳۸)۲	(۷۷)۱۴
اشرفیا کلی اسهالها	۵۱	۸۰	۱۲	(۲۸۸)۱۴۳
انتروپاتوژنیک اشرفیا کلی	(۳۹)۲	(۱۱)۳	(۸)۳	(۱۴)۲
انترو هموراژیک اشرفیا کلی	(۵۱)۲۶	(۳۰)۳۲	(۵۰)۶	(۱۴۷)۶۴
انتروآکرو گاتیو اشرفیا کلی	(۹)۸	(۱۷)۵	(۸)۳	(۲۴)۲۰
انتروتوکسین اشرفیا کلی	(۳۵)۱۸	(۳۱)۲۵	(۳۳)۴	(۳۲۹)۴۷
سویه های کمپیلو باکتر	(۳)۰	(۵۵)۱۱	(۱۵)۳	(۷۵)۲۰

فصلنامه بیماری های عفونی و گرمسیری، سال سیزدهم، شماره ۴۱

بیماریهای اسهالی که توسط پاتوژنهای روده‌ای مختلف ایجاد می‌گردند از موارد اصلی مشکل‌ساز برای بهداشت عمومی می‌باشند و سالانه موارد زیادی از بیمارها را در کشورهای در حال توسعه از جمله ایران ایجاد می‌کنند (۱۳ و ۱۴). در این مطالعه روشهای بیوشیمیایی و مولکولی مختلف بکار گرفته شد، تا با افزایش دقت و حساسیت، بتوان برآورد مناسبی از شیوع عفونت‌های اسهالی ایجاد شده توسط سویه‌های شیگلا اشرشیاکلی های اسهال‌زا، سالمونلا و ارگانسیم‌های مرتبط بدست آورد. از آنجائیکه اکثر محققین مطالعات خود را روی بیماریهای کودکان و اطفال متمرکز نموده‌اند اطلاعات اندکی در مورد شیوع و اپیدمیولوژی پاتوژنهای روده‌ای در افراد بزرگسال در کشورهای مختلف و همچنین ایران موجود است. از این رو بررسی هر چه بیشتر و دقیق‌تر این عوامل از نیازهای اساسی و مهم جهت ارتقای بهداشت عمومی جامعه می‌باشند چرا که عفونت‌های بزرگسالان علاوه بر ایجاد مشکلات در این گروه، غالباً باعث انتقال عامل بیماری به کودکان نیز میگردد (۱۷-۱۵). در این مطالعه عوامل باکتریایی شایع ترین (۴۵٪) علت اسهال حاد تشخیص داده شدند. بقیه موارد اسهالی را می‌توان به عوامل غیر عفونی و عفونی دیگر از جمله ویروسها و یا انگل‌های (تک‌یاخته‌ها) روده ای مرتبط دانست. میزان جداسازی باکتریهای پاتوژن مولد اسهالهای حاد در کره جنوبی ۴۸٪ گزارش گردید (۱۸). در قیاس با مطالعات دیگر می‌توان گفت که میزان جداسازی در این مطالعه (۴۵٪) نیز مقدار بالایی را تشکیل می‌دهند. از این مقدار سویه‌های شیگلا (۴۲٪)، اشرشیاکلی‌های اسهال‌زا (۳۸/۶۴٪، سالمونلا (۱۳/۱٪) و کمپیلو باکتر (۵/۴٪) از نمونه های جدا شده را بخود اختصاص می‌دهد. فراوانی سویه‌های مختلف شیگلا در بین بیماران دارای اسهال حاد در این مطالعه (۱۹/۱٪) بیشتر از مطالعات قبلی انجام شده (۱۶/۸٪) و (۹-۵٪) در کشور می‌باشد (۲۱-۱۹). شیگلا یکی از مهمترین پاتوژن‌های روده‌ای ایجاد کننده اسهال حاد در کشورهای در حال توسعه می‌باشد. و همچنانکه از یافته های این مطالعه بر می‌آید در این مطالعه نیز این باکتری میزان بالایی از موارد باکتریهای جدا شده مولد اسهال حاد را بخود اختصاص داده است. این شیوع بالا می‌تواند بخاطر تمایل این ارگانسیم به مخاط روده و ایجاد اسهال شدید باشد (۱۵ و ۱۴). در این مطالعه بیشترین سویه جدا شده از شیگلا، سویه‌های شیگلا فلکسنسی (۴۴/۵٪) بود. این میزان با مطالعات قبلی از ایران و کشورهای در حال توسعه هم‌خوانی دارد و نشان دهنده اهمیت این ارگانسیم به عنوان یکی از عوامل مهم ایجاد کننده اسهال می‌باشد. (۱۴ و ۲۲). در محدوده سنی ۱۴-۵ سال شیگلا سوننی ۵۵/۷٪ از شیوع بالاتری (نسبت به محدوده بالای ۱۴ سال ۲۵/۸٪) برخوردار بود این تفاوت میتواند نشانه‌دهنده الگوی متفاوت ارگانسیمهای درگیر در هر رده سنی در کشور باشد. در مطالعه حاضر گونه های شیگلا به عنوان سویه غالب در بین باکتریهای جدا شده بیشترین شیوع را در بیماران اسهالی داشت. در تمام دنیا مطالعات زیادی جهت بررسی پاتوژنهای روده‌ای مولد اسهال حاد انجام شده و مقایسه آنها نشاندهنده متغیر بودن شیوع این پاتوژنها در مناطق مختلف میباشد (۱۴ و ۲۰). این مطالعات نشاندهنده اهمیت سویه‌های مختلف E.coli به عنوان بیشترین باکتری جدا شده از موارد اسهال حاد در سراسر دنیا میباشد (۲۳). در بین پاتوژنهای جدا شده شیوع سویه‌های STEC ۳۸/۶٪ مشاهده گردید در حالیکه شیوع این سویه‌ها در نیجریه ۲۰٪ گزارش گردیده است (۲۴). همانطور که مشاهده می‌شود یافته های متفاوتی از شیوع STEC به عنوان یک پاتوژن از قسمتهای مختلف دنیا گزارش شده است (۲۵ و ۲۶). در ایران مطالعات اندکی در مورد فراوانی این پاتوژنها به چاپ رسیده است. سلمان زاده و همکاران در مطالعات خود در سال ۱۳۸۴، STEC به خصوص O₁₅₇ H₇ را به عنوان سویه‌ای شایع در ایجاد اسهال حاد در کودکان ایرانی گزارش کردند (۲۷). روی هم‌رفته میتوان بیان کرد شیوع‌های ناگهانی STEC ناشی از غذا می‌تواند تعداد زیادی از افراد را مبتلا سازد و به عنوان عامل خطر ساز مهمی تلقی شود که بیشتر از همه بخاطر فصلنامه بیماری های عفونی و گرمسیری، سال سیزدهم، شماره ۴۱

ایجاد شدن سندرم همولیتیک اورمیک (HUS) توسط این سویه‌ها می‌باشد. و از آنجاییکه درمان اختصاصی و سریعی جهت این بیماری وجود ندارد دانش صحیح راجع به اپیدمیولوژی STEC و روشهای پیشگیری از عفونت‌های مربوط به آن ضروری می‌باشد. در بین سویه‌های اشرشیاکلی سویه‌های EPEC شیوع پایینی در این مطالعه داشتند (۸/۴٪). همچنین در سومالی (۱۴٪) و نایلند (۵/۵٪) نیز EPEC درصد کمی از سویه‌های اشرشیاکلی اسهال‌زا را بخود اختصاص می‌داد در حالیکه در مقابل در شیلی ۳۸/۳٪، کره ۵۶٪ و برزیل ۳۴٪ شیوع بالایی از سویه‌های EPEC مشاهده گردید. البته شیوع EPEC در کشورهای توسعه‌یافته بیشتر از کشورهای در حال توسعه است. در این مطالعه میزان شیوع ETEC (۳۲/۹٪) بیشتر از سویه‌های EPEC (۸/۴٪) بود در حالیکه میزان جداسازی سویه‌های ETEC در کره ۱۷٪ گزارش شده است. در این مطالعه شیوع بالای دیسانتری ۱۳/۷٪ در بین بیماران دارای اسهال حاد بیشتر از مطالعات قبلی در ایران می‌باشد و این نشاندهنده بالا بودن شیگلا نسبت به بقیه باکتریها است. در بین پاتوژنهای روده‌ای جدا شده از بیماران سویه‌های سالمونلا در ۶/۳٪ از بیماران دیده شد و از بین آنها نیز سالمونلا تیفی A سویه غالب بود. برعکس کشور ما در کشورهای توسعه یافته میزان جداسازی سویه‌های سالمونلا بسیار بیشتر است به گونه‌ای که میزان جداسازی سالمونلا در ایالات متحده ۲۲٪ و در ایتالیا ۱۸/۵٪ گزارش گردیده است. عوامل اتیولوژیک اسهال در کشورهای در حال توسعه یافته متفاوت است عوامل باکتریایی مانند سالمونلا، کمپیلو باکتر و یا عوامل ویروسی همچون روتاویروسها در کشورهای در حال توسعه یافته و عواملی همچون شیگلا و اشرشیاکلی اسهال‌زا در کشورهای در حال توسعه سویه‌های غالب می‌باشند (۳۶-۳۴). در این مطالعه سویه‌های کمپیلوباکتر درصد کمی (۵/۴٪) را بخود اختصاص دادند اگرچه در سوئد این رقم به حدود ۱۳٪ می‌رسید (۳۵). این یافته با اطلاعات قبلی مبنی بر پایین بودن شیوع کمپیلوباکتر به عنوان یک عامل مولد اسهال در کشورهای در حال توسعه هم‌خوانی دارد. البته شرایط انتقال، کشت و تشخیص درست این باکتری از جمله عواملی است که باید مورد توجه قرار گیرد. در این مطالعه باکتری شیگلا بعنوان سویه غالب در بیماران دارای اسهال حاد مشاهده گردید علاوه بر آن اشرشیاکلی‌های اسهال‌زا در رده بعدی و با شیوع بالا به همراه سویه‌های شیگلا حضوری مهم در ایجاد اسهال ایفا می‌کردند. اپیدمی‌های اسهال در اثر شیگلا و اشرشیاکلی‌های پاتوژن می‌توانند هزاران انسان را مبتلا کرده و صدمات زیادی به بهداشت عمومی و سلامت افراد یک جامعه وارد کند. چرا که این عوامل باکتریایی نقش مهمی در انتقال عامل بیماری به کودکان نیز می‌باشند. در نتیجه روشن است که تکنیک‌های سریع تشخیص از ابزارهای مهم جهت کم کردن میزان ابتلا و بار این بیماریها بر بهداشت و سلامت عمومی افراد می‌باشد. چرا که با توجه به هزینه های سنگین تهیه آنتی سرم های H و O در تشخیص E.coli های پاتوژن این میکرو ارگانسیمها در آزمایشگاههای تخیص طبی ارزیابی نمیشود در نتیجه استفاده از تکنیکهای سریع مولکولی میتواند جایگزینی مناسب برای روش های سنتی جهت تشخیص عوامل فوق باشد. همچنین اطلاعات صحیح در مورد اپیدمیولوژی این عوامل نیز می‌تواند به عنوان پیکر اصلی طراحی و برنامه‌ریزی استراتژی‌های بهداشتی و کنترل بیماریهای اسهالی قلمداد گردد.

تشکر و قدر دانی

نگارندگان این مقاله مراتب سپاسگزاری و قدر دانی خود را از استادان عزیز آقای دکتر محمد مهدی فیض آبادی، دکتر محمد مهدی اصلانی، همچنین همکاران محترم سرکار خانم پریسا ترابی، محمد امین پور حسین قلی و سرکار خانم هاله عدالت خواه به خاطر مساعدت هایشان در انجام این مطالعه و همچنین جناب آقای دکتر جار الهی و سرکار خانم لیلا کاشی به خاطر کمکهای ایشان در جمع آوری و ارسال نمونه اعلام میدارند.

REFERENCES

1. Guerrant RL, Hughes JM, Lima NL. Diarrhea in developed and developing countries: magnitude, special settings, and etiologies. *Rev Infect Dis*; 1990 Jan-Feb 12 Suppl 1, S41-50.
2. Baudry B, Savarino SJ, Vial P. A sensitive and specific DNA probe to identify enteroaggregative *Escherichia coli*, a recently discovered diarrheal pathogen. *J. Infect. Dis*; 1990 161; 1249-1251.
3. Guerrant RL, Kosek M, Moore S. Magnitude and impact of diarrheal diseases. *Arch Med Res*; 2002; 33; 351-355.
4. Black R. Epidemiology of travelers' diarrhoea and relative importance of various pathogens. *Rev Infect Dis*; 1990 12(Suppl 1); S73- 78.
5. Jertborn M and Svennerholm AM. Enterotoxin-producing bacteria isolated from Swedish travellers with diarrhoea. *Scand J Infect Dis*; 1991; 23; 473- 479.
6. Nataro JP and Kaper JB. Diarrheagenic *Escherichia coli*. *Clin Microbiol Rev*; 1998; 1; 142-201.
7. Pershing D. Automated Molecular Diagnostics. *Gen Eng Biotech*; 2007; 27; 35-39.
8. Jamal WY, Rotimi VO, Chugh TD. Prevalence and susceptibility of *Shigella* species to 11 antibiotics in a Kuwait teaching hospital. *J. Chemother*; 1998; 10; 285-290.
9. Sonawala M, Saraswathi K, Deodhar LP. Serogroup prevalence of *Shigellae* in Bombay. *J. Postgrad. Med*; 1995; 41; 104-106.
10. Olsvik O, Strockbine NA. PCR detection of heat-stable, heat-labile and shiga-like toxin genes in *Escherichia coli*. In: Persing DH, Smith TH, Tenover F, White TJ, editors. *Diagnostic molecular microbiology-Principles and applications*. Washington DC. USA: A. S. M; 1993; 25, 2761-2765.
11. Kell Y MT, Brenner J and Farmer JJ. *Enterobacteriaceae*. In: *Manual of clinical microbiology*, 4th edn. Clennette, E.H., Ballows, A. tausler, Jr., W.J. and Shadomy, ASM press Washington DC H J EDs; 1985; 263-277.
12. Thiem VD, Sethabutr O, Seidlein L. Detection of *Shigella* by a PCR Assay Targeting the ipaH Gene Suggests Increased Prevalence of Shigellosis in Nha Trang, Vietnam. *J. Clin. Microbiol*; 2004; 42; 2031-2035.
13. Navia MM, Ruiz J, Vila J. Molecular characterization of the integrons in *Shigella* strains isolated from patients with traveler's diarrhoea. *Diagn Microbiol Infect Dis*; 2004; 48; 175-179.
14. MoezArdalan K, Zali MR, Soltan Dallal. Prevalence and Pattern of Antimicrobial resistance of *Shigella* species among Patients with Acute Diarrhoea in Karaj, Tehran, Iran. *J Health Popul Nutr*; 2003; 21; 96-102.
15. Katouli, M., Jaafari, A., Farhoudi, A.A. Aetiological studies of diarrhoeal diseases in infants and young children in Iran. *J Trop Med Hyg*; 1990; 93; 22-28.
16. Svanteson B, Thorén A, Castor B. Acute diarrhoea in adults: aetiology, clinical appearance and therapeutic aspects. *Scand. J. Infect. Dis*; 1988; 20; 303-314.
17. Munk Petersen A, Vinther Nielsen S, Meyer D. Bacterial gastroenteritis among hospitalized patients in a Danish county, 1991-93. *Scand. J. Gastroenterol*; 1996; 31; 906-911.

18. Cho SH, Kim JH, Kim JC. Surveillance of bacterial pathogens associated with acute diarrheal disease in the republic of Korea during one year, 2003. *J. Microbiol*; 2006; 44; 327-335.
19. Katouli M, Jaafari A, Moghaddam AA. Aetiological studies of diarrhoeal diseases in infants and young children in Iran. *J. Trop. Med. Hyg*; 1990; 93, 22-27.
20. Katouli M, Pachenary A, Jaafari A, et al. The role of *Shigella* spp. in childhood diarrhoeal in Iran and their antibiotic resistance. *Scand. J. Infect. Dis*; 1989; 21; 415-419.
21. Nikkah J and Movahead A. Antibiotic resistance among *Shigella* species isolated in Tehran, Iran. *Ann. Trop. Med. Parasitol*; 1988; 82; 481-483.
22. Kotloff KL, Winickoff JP, Ivanoff B. Global burden of *Shigella* infections: implications for vaccine development and implementation of control strategies. *Bull. World. Health. Organ*; 1999; 77; 651-666.
23. Nishikawa Y, Zhou Z, Hase A. Surveillance Team. Diarrheogenic *Escherichia coli* isolated from stools of sporadic cases of diarrheal illness in Osaka City, Japan between 1997 and 2000: prevalence of enteroaggregative *E. coli* heat-stable enterotoxin 1 gene-possessing *E. coli*. *Jpn J Infect Dis*; 2002; 55; 183-190.
24. Okeke IN, Ojo O, Lamikanra A. Etiology of Acute Diarrhea in Adults in Southwestern Nigeria. *J. Clin. Microbiol*; 2003; 41; 4525-4530.
25. Valentiner-Branth P, Steinsland H, Fischer TK. Cohort study of Guinean children: incidence, pathogenicity, conferred protection, and attributable risk for enteropathogens during the first 2 years of life. *J. Clin. Microbiol*; 2003; 41; 4238-4245.
26. Van Pelt W, De-Wit MA, Wannet WJ. Laboratory surveillance of bacterial gastroenteric pathogens in The Netherlands, 1991-2001. *Epidemiol Infect*; 2003; 130; 431-441.
27. Salmanzadeh-Ahrabi S, Habibi E, Jaafari F, Zali MR. Molecular epidemiology of *Escherichia coli* diarrhoea in children in Tehran. *Ann. Trop. Paediatr*; 2005; 25; 35-39.
28. Casalino M, Yusuf MW, Nicoletti M. A two-year study of enteric infections associated with diarrhoeal diseases in children in urban Somalia. *Trans. R. Soc. Trop. Med. Hyg*; 1988; 82; 637-641.
29. Echeverria P, Orskov F, Orskov I. Attaching and effacing enteropathogenic *Escherichia coli* as a cause of infantile diarrhea in Bangkok. *J. Infect. Dis*; 1991; 164; 550-554.
30. Vine MM, Prado V, Robins-Browne R. Use of DNA probes and Hep-2 cell adherence assay to detect diarrheogenic *Escherichia coli*. *J Infect Dis*; 1988; 158; 224-228.
31. Gomes TAT, Rassi V, MacDonald KL. Enteropathogens associated with acute diarrheal disease in urban infants in São Paulo, Brazil. *J Infect Dis*; 1991; 164; 331-337.
32. Rees JR, Pannier MA, McNeas A. Persistent diarrhea, arthritis, and other complications of enteric infections: a pilot survey based on California Food Net surveillance, 1998-1999. *Clin. Infect. Dis*; 2004; 38; Suppl 3, S311-317.
33. Saporito L, Colomba C, Scarlata F. Clinical and microbiological features of *Salmonella* gastroenteritis in children. *Infez. Med. Mar*; 2007; 15; 24-29.
34. Al-Gallas N, Bahri O, Bouratbeen A. Etiology of Acute Diarrhea in Children and Adults in Tunis, Tunisia, with Emphasis on Diarrheogenic *Escherichia coli*: Prevalence, Phenotyping, and Molecular Epidemiology. *Am J Trop Med Hyg*; 2007; 77; 571-582.

35. Stutman HR. Salmonella, Shigella, and Campylobacter: common bacterial causes of infectious diarrhea. *Pediatr Ann*; 1994; 23; 538-543.
36. Hassanzadeh P, Motamedifar M. Occurrence of Campylobacter jejuni in Shiraz, Southwest Iran. *Med. Princ. Pract*; 2007; 16; 59-62.
37. Fernandez H. Thermotolerant Campylobacter species associated with human diarrhea in latin Ameica. *J. Braz. Ass. Adv. Sci*; 1992; 44; 39-43.
38. Fernandez H, Kahler K, Salazar R. Prevalence of thermotolerant species of Campylobacter and their biotypes in children and domestic birds and dogs in Southern Chile. *Rev Inst Med Trop*; 1994; 36; 433-436.
39. Feizabadi MM, Dolatabadi S, Zali MR. Isolation and drug-resistant patterns of Campylobacter strains cultured from diarrheic children in Tehran. *Jpn. J. Infect. Dis*; 2007; 60; 217-219.
40. Hassanzadeha P, Motamedifar M. Occurrence of Campylobacter jejuni in Shiraz, Southwest Iran. *Med Princ Pract*; 2007; 16; 59-62.

Archive of SID