

مطالعه یرسینیا انتروکولیتیکا در اسهال‌های حاد کودکان زیر چهارده سال در مرکز طبی اطفال بیمارستان امام خمینی تهران

دکتر محمد مهدی سلطان دلال: گروه پاتوبیولوژی، دانشکده بهداشت، دانشگاه علوم پزشکی تهران
دکتر محمد تقی اخی: گروه میکروبشناسی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی تبریز: نویسنده رابط

علیرضا پرتو آنر: گروه میکروبشناسی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی تبریز

E-mail: M_T_Akhi@yahoo.com

دریافت: ۸۶/۶/۱۴، پذیرش: ۸۷/۷/۱۸

چکیده

زمینه و اهداف: شیوع یرسینیا انتروکولیتیکا در دنیا افزایش یافته و مطالعات مختلفی ارتباط بین اسهال حاد کودکان را با آن مطرح نموده اند. در این مطالعه میزان عفونت و نقش بعضی از فاکتورهای دخیل در ایجاد عفونت توسط یرسینیا انتروکولیتیکا در کودکان زیر ۱۴ سال بررسی شده است. در ضمن تاثیر استفاده از KOH به همراه روش غنی سازی با سرما در جداسازی یرسینیاها و نیز الگوی مقاومت آن نسبت به آنتی بیوتیکهای مختلف تحت مطالعه قرار گرفت.

روش بررسی: پانصد نمونه مدفوع اسهالی (در نوزادان بصورت رکتال سواب) کودکان زیر چهارده سال ارجاع شده به آزمایشگاه مرکز طبی اطفال بیمارستان امام خمینی تهران در سال ۱۳۸۱ بر روی محیط‌های کشت انتخابی برای گونه‌های یرسینیا انتروکولیتیکا، شیگلا، اشیشیا کلی پاتوژن و سالمونلا کشت داده شدند. عمل غنی سازی با روش سرما (۴ درجه سانتیگراد) و نیز KOH بر روی نمونه‌های مخصوص جداسازی یرسینیا انتروکولیتیکا قبل از انجام چکیده

یافته‌ها: شش سویه از یرسینیا انتروکولیتیکا سروتاپ ۳:۰ از میان پانصد نمونه اسهالی کودکان زیر چهارده سال جدا گردید. در تمام نمونه‌های مثبت از نظر یرسینیا انتروکولیتیکا لکوسیت زیادی مشاهده گردید و در چهار مورد از نمونه‌ها همراه با خون بود. علائم بالینی شامل اسهال، درد‌های شکمی و استفراغ در تمام بیماران و تب در دونفریست گردید. یرسینیا انتروکولیتیکا‌های جدالشده نسبت به آمینو گلیکوزید‌ها، کوتزیموکسازول، سفتی زوکسیم حساس و در مقابل آمپی سیلین، سفارزولین و سفالوتین مقاوم بودند.

نتیجه گیری: میزان جدا سازی یرسینیا انتروکولیتیکا با بکار گیری توان روش غنی سازی KOH و سرما (۴ درجه سانتیگراد) افزایش یافت. میزان جدا سازی یرسینیا انتروکولیتیکا بیشتر از سایر انتروپاتوژن‌ها نبوده و با سن و فصل در ارتباط می‌باشد.

کلید واژه‌ها: یرسینیا انتروکولیتیکا، حساسیت آنتی بیوتیکی، اسهال کودکان

مقدمه

از روش‌های غنی سازی مثل به کار گیری روش سرما (Cold enrichment) و یا استفاده از KOH به شدت تقویت می‌شود (۸). ارتباط بیماری‌های انسان با خوردن مواد غذائی آلوده به یرسینیا انتروکولیتیکا و آب کلر نزده توسط تحقیقات فراوانی بطور کامل ثابت شده است (۱۵-۱۳). مواد غذائی یخچالی و سیله انتقال مناسبی می‌باشد چرا که این باکتری نه تنها در دمای یخچال زنده می‌ماند

یرسینیا انتروکولیتیکا که اولین بار در سال ۱۹۳۹ شرح داده شد (۱) یک پاتوژن دستگاه معدی روده ای بوده و باعث انتربیتیس یا انتروکولیت حاد در تمام دنیا می‌شود (۲-۷). این باسیل بیهوای اختیاری، گرم منفی ولاکتوز منفی به کرات از خاک، آب، حیوانات مختلف و بسیاری از مواد غذائی مثل گوشت، شیر، سبزیجات و بینیات جدا می‌شود (۸-۱۲). جداسازی این ارگانیسم‌ها با استفاده

باکتری های جدا شده نسبت به آنتی بیوتیکهای مختلف با استفاده از دیسکهای کوتیریموکسازول (ع_m ۱.۲۵/۷۵/۲۳)، نالی دیکسیک اسید (ع_m ۳۰)، کلرامفینیکل (ع_m ۳۰)، سپتی زوکسیم (ع_m ۳۰)، سپروفلوکساسین (ع_m ۵۰)، تراسیکلین (ع_m ۳۰)، نومایسین (ع_m ۳۰)، کانامایسین (ع_m ۳۰)، آمیکاسین (ع_m ۳۰)، کلوكساسیلین (ع_m ۱۰)، سفالوتین (ع_m ۳۰)، آمپی سیلین (ع_m ۱۰)، کلیندامایسین (ع_m ۲۰)، ریفام پین (ع_m ۵۰)، سفازولین (۳۰)، پنی سیلین (۱۰ units) ساخت پادتن طب بروش Kirby- Bauer و طبق دستورالعمل شرکت سازنده دیسک ها صورت گرفت (۳۰).

یافته ها

شش سویه یرسینیا انتروکولیتیکا سروتاپ ۰:۳ از میان پانصد نمونه مدفع اسهالی کودکان زیر ۱۴ سال جدا گردید. از آنجاییکه سه مورد از یرسینیا انتروکولیتیکاها بعد از بکار گیری توان دوروش غنی سازی جدا شدند، لذا بنظر میرسد که میزان جدا سازی این باکتری ها با به کار گیری توان روشن های غنی سازی سرما (۴ درجه سانتیگراد) و KOH افزایش می یابد. علاوه بر یرسینیا انتروکولیتیکا سایرپاتوژن ها روده ای شامل گونه های شیگلا (۳۶ مورد) (سونه ای ۲۴ مورد، فلکسیتری ۸ مورد، بوئیدی ۴ مورد)، اشریشیا کلی انتروپاتوژنیک ۲۶ مورد و گونه های سالمونلا ۱۲ مورد (سالمونولا پارا B ۶ مورد، سالمونولا پارا A ۴ مورد و سالمونولا تیفی ۲ مورد) نیز جدا گردید. چهار سویه یرسینیا انتروکولیتیکا در بهار و ۲ مورد باقی مانده در پائیز جدا گردیدند. در مواردیکه یرسینیا انتروکولیتیکا جدا گردید هیچ گونه انتروپاتوژن دیگری یافت نشد. جوانترین بیمار ۲۷ روز و مسن ترین آنها ۱۳ سال سن داشتند. تمام شش نمونه آروده با یرسینیا انتروکولیتیکا دارای لکوسیت بوده و در چهار مورد نمونه ها همراه با خون بودند. علاشم بالینی ثبت شده در پرسشنامه اطلاعاتی نشان دهنده اسهال، شکم درد واستفراغ در تمامی بیماران وتب فقط در دو نفر از آنها وجود داشت. شش یرسینیا انتروکولیتیکایی جدا شده نسبت به کوتیریموکسازول، کلرامفینیکل، نالی دیکسیک اسید، سپروفلوکساسین، سپتی زوکسیم، کانامایسین، تراسیکلین، سفالوتین، آمیکاسین حساس و در مقابل کلوكساسیلین، سفالوتین، آمپی سیلین، کلیندامایسین، ریفام پین، سفازولین، پنی سیلین مقاوم بودند.

جدول : باکتری های جدا شده در فصوص مختلف

نام باکتری	بهار	تابستان	پائیز	کل
(تعداد)	(تعداد)	(تعداد)	(تعداد)	N = ۵۰۰
برسینیا انتروکولیتیکا	(۴)	(۴)	(۲)	(۲)/۱۲
گونه های سالمونلا	(۶)	(۶)	(۲)	(۲)/۲۴
گونه های شیگلا	(۱۲)	(۹/۲)	(۷/۱۴)	(۴)/۷/۲
اشریشیا کلی انتروپاتوژنیک	(۸)	(۶/۱)	(۱۴)	(۴)/۴/۴۴
N =	= تعداد نمونه های مطالعه شده			(۴۶)۵/۲

بلکه رشد نیز می کند (۱۶). انتروکولیت حاصل از یرسینیا انتروکولیتیکا بوسیله علائمی مثل اسهال و دردشکم مشخص میشود. اسهال به مدت ۷-۱۴ روز ادامه داشته و اسهال ناشی از این باکتری در موارد زیادی در ماه های سرد و نیز در فرورد مذکرو جوان شایع تر است. در بعضی از کشور ها مثل هلند، بلژیک، کانادا و استرالیا تعداد آلدگهای حاصل از یرسینیا انتروکولیتیکا بیشتر از عفونتها شیگلانی می باشد (۱۷). این باکتری قادر به ایجاد لغافدیت (۱۸)، سلولیت و عفونتها زخم (۱۹)، فارژیت (۲۰)، سپتی سمی و میتریت (۲۱-۲۲)، آندوکاردیت (۲۲)، پنمونی، آبسه های متصرکر در کبد و طحال و استئومیلتی می باشد (۲۲). واکنش های ثانوی مثل اریتما نودوزوم، گلومرولوفریت (۲۴) و آرتریت (۲۵) نیز، احتمالاً توسط این باکتری ایجاد میشود. مطالعات آزمایشگاهی (-in vitro) بر روی مقاومت آنتی بیوتیکی یرسینیا انتروکولیتیکا، حساسیت آنرا نسبت به سلفامتوکسازول، جستامیسین، سفوتابکسیم و تراسیکلین نشان داده است (۲۶، ۲۲). هدف از این مطالعه، بررسی شرکت و ارتباط عفونت یرسینیا انتروکولیتیکا با اسهال های حاد کودکان زیر ۱۴ سال می باشد. نقش بعض از فاکتور های دخیل در این عفونتها مثل سن، فصل نیز در کنار تعیین الکوی مقاومت یرسینیا انتروکولیتیکا های جدا شده نسبت به آنتی بیوتیکها بررسی شده است.

مواد و روش ها

یک بررسی توصیفی مقطعی در مدت سه فصل بهار، تابستان و پائیز سال ۱۳۸۱ انجام شد. پانصد نمونه مدفع از بیماران زیر ۱۴ سال و با اسهال حاد که به مرکز طبی اطفال بیمارستان امام خمینی تهران مراجعه کرده وسپس به آزمایشگاه ارجاع شده بودند جمع آوری و تحت مطالعات میکروسکوپی وکشت قرار گرفت. در نوزادانی که به هر علت امکان جمع آوری مدفع نبود از رکتال سواب (در صورت ارسال در محیط کشت Carry & Blair) برای کشت استفاده گردید. حدود نیم گرم از هر نمونه در داخل ۸ ml PSBB(Peptone Sorbitol Bile Broth) کشت و در دمای ۴ درجه سانتیگراد به مدت سه هفته انکوبه گردید. همزمان با این عمل همان مقدار مدفع روی محیط کشت CIN(Cefsulodin- Novobiocin) و مک گانگی آگار کشت و در دمای ۲۵ درجه سانتیگراد انکوبه گردید. در روز چهاردهم آبگوشت غنی شده از یخچال بیرون آورده شده و سپس بخوبی مخلوط گردید. نیم میلی لیتر از آبگوشت به ۴/۵ میلی لیتر پتاس (KOH) ۰/۰۲۵٪ متقل و به مدت ۲۰ ثانیه بهم زده شد. سپس ۰/۱ میلی لیتر از آن روی محیط مک گانگی و CIN آگار کشت داده شد. بعد از ۷۲-۴۸ ساعت انکوباسیون در دمای ۲۵ درجه سانتیگراد تمام پلیت ها بررسی وکلنی های مشکوک بر روی CIN و مک گانگی توسط سیستم API-20 (بیومر فرانسه) و تست های بیوشیمیائی تعیین Mast (O:3, O:5, O:8, O:9) (diagnostic) تعیین سروتاپ گردید (۲۷-۲۹).

بحث

بیوپتیک های مختلف انجام داده و نتیجه گرفت که صد درصد سویه ها به سیروفلوکسازین، ۹۸٪ به تری متیپریم سلفا متوكسازول، تتراسیکلین، کلامفینیکل، سفامندول، سفوتاکسیم و آمینوگلیکوزید حساس و تمام سویه های جدا شده به اریتروماسین، فورازولیدون و کلیندامایسین مقاوم بودند.^(۳۴) در مطالعه دیگری که در کانادا انجام شد مقاومت به آمپی سیلین، کاربینی سیلین و سفالولتین ۶۰٪ گزارش گردید.^(۳۴) در مقابل در تحقیق دیگری که بر روی ۱۳۲ یرسینیا انتروکولیتیکا جدا شده از انتری تیس انجام شد تمامی آنها نسبت به تری متیپریم سلفا متوكسازول، توراما مایسین، جاتاما مایسین و ۹۹٪ از آنها به سفوتاکسیم و ۸۹٪ به سفتازیدیم و ۸۸٪ به سفتی زوکسیم حساس بودند.^(۴) با توجه به این نتایج Bronfin و همکاران تری متیپریم سولفامتوکسازول، سفالو سپورین، سفوتاکسیم و تتراسیکلین را به عنوان داروی انتخابی برای درمان عفونتهای یرسینیا انتروکولیتیکا پیشنهاد کردند.^(۲۲) سفالو سپورین های نسل سوم بهمراه یک آمینوگلیکوزید برای درمان آندوکاردیت حاصل از یرسینیا انتروکولیتیکا های جداسده به کوتريموکسازول، کلامفینیکل، Papaionnou و همکاران پیشنهاد گردید.^(۲۳) نتایج این بررسی نشان داد که تمام یرسینیا انتروکولیتیکا های جداسده به کوتريموکسازول، کلامفینیکل، سیروفلوکسازین، سفتی زوکسیم، کاتاما مایسین، تتراسیکلین، آمیکاسین، نالیدیکسیک اسید، نئومایسین حساس و نسبت به کلوکسازیلین، سفالولتین، آمپی سیلین، سفافازولین، ریفارمپین، کلیندامایسین و پنی سیلین مقاوم بودند. این تشابه حساسیت با گزارشات قبلی نشان میدهد که تغییرات زیادی در حساسیت ارگانیسم ها نیست به آتشی بیوپتیک های مرسم در سال های اخیر اتفاق نیافتداده است.

نتیجه گیری

میزان جداسازی یرسینیا انتروکولیتیکا در مقایسه با سه انتروپاتوژن دیگر (سالمونلا، شیگلا و اشریشیا کلی) انتروپاتوژن) کمتر از همه بوده وبا بکار گیری تقام روشهای غنی سازی سرما و پناس میزان جدا سازی این ارگانیسم افزایش می یابد. میزان جدا سازی یرسینیا انتروکولیتیکا با فصل و سن کاملا در ارتباط بوده و تغییرات زیادی در ارتباط با حساسیت آنها نسبت به آتشی بیوپتیک ها، در مقایسه با گزارش های قبلی مشاهده نگردید.

References

1. Brooks DC. *Yersinia enterocolitica* (24 Jun 2005). <http://www.emedicine.com/med/topic/2434.htm>.
2. Lee LA, Taylor J, Carter GP, Quinn B, Farmer JJ, Tauxe RV. *Yersinia enterocolitica* 0:3 an emerging cause of pediatric gastroenteritis in the United States. *The J. of Infect. Dis* 1991; **163** (3): 660-3.
3. Marks MI, Pai CH, Laufleur L, Lackman L, Hammerberg O. *Yersinia enterocolitica*

یرسینیا انتروکولیتیکا در ایران از سال ۱۳۵۹ به عنوان عامل اسهال گزارش گردیده است.^(۳۱) در این مطالعه شیوع سروتاپ ۰:۳ یرسینیا انتروکولیتیکا به میزان ۱/۲٪ ثبت گردید که در مقایسه با سایر انتروپاتوژن ها از میزان کمتری بر خوردار است. میزان جداسازی این ارگانیسم در بهار (۰/۳۰۶) و پائیز (۰/۲۲۲) تقریباً برابر با میزان جداسازی سالمونلا در این دو فصل می باشد (جدول). میزان پائین جداسازی یرسینیا انتروکولیتیکا در این مطالعه احتمالاً در ارتباط با دلایل زیر می باشد: ۱- بخشی از این مطالعه در تابستان انجام شده وبا توجه به نتایج سایر مطالعات یرسینیا انتروکولیتیکا در فصل های سرد تر بیشتر شایع می باشد.^(۲۲) ۲- عادات و فرهنگ تغذیه، عدم تمایل به مصرف غذاي سرد و منع مذهبی مصرف گوشت خوک که از مهمترین منابع آلودگی یرسینیا انتروکولیتیکا می باشد تا حدودی از آلودگی به این ارگانیسم ممانعت به عمل می آورد. اهمیت انتقال یرسینیا انتروکولیتیکا از گوشت خوک با توجه به عدم مصرف آن در کشورهای اسلامی و مقایسه آن با کشور های اروپائی مصرف کننده گوشت خوک توسط Taux و همکاران شرح داده شده است.^(۳۲، ۳۳) مطالعه ای توسط Hoogkamp و همکاران بر روی کودکان از بدو تولد تا پانزده ساله نشان داد که یرسینیوزیز ملایم، انتری تیس یرسینیائی و یرسینیوزیز شدید و خارج روده ای معمولاً به ترتیب در کودکان کمتر از یکسال، با شش سال سن و بالای دارند.^(۱۱) شش سویه یرسینیا انتروکولیتیکا در این مطالعه از بیمارانی جدا گردید که زیر ۱۴ ماه سن داشتند. با توجه به میانگین شش سال اتفاق می افتد.^(۳۳) و همکاران در مطالعه دیگری بر روی بیمارانی باسن ۳ ماه تا ۳۸ سال نتیجه گرفتند که بیماران با سن شش ماه، بالا ترین رقم آلودگی با یرسینیا انتروکولیتیکا را دارند.^(۱۱) شش سویه یرسینیا انتروکولیتیکا در این مطالعه از بیمارانی جدا گردید که زیر ۱۴ ماه سن داشتند. با توجه به میانگین ۹ ماه یک همسوی و شباهت قابل قبول خوبی بین نتایج این مطالعه و نتایج گزارش شده توسط Hoogkamp و همکاران وجود دارد.^(۳۳) در چندین مطالعه دیگر علاوه یرسینیوزیز صورت اسهال، شکم درد، تب و استفراغ گزارش گردیده است که با نتایج بدست آمده در این مطالعه مطابقت داشت.^(۱۷، ۳۲، ۳۳) حضور خون و لکosit در ۴ نمونه بیماران نماینگر یک عفونت باکتریائی بوده است. Preston و همکاران بر روی ۱۱۰ سروتاپ ۰:۳، ۰:۸، ۰:۹ از یرسینیا انتروکولیتیکا های جدا شده از انسان و حیوانات در فاصله زمانی ۱۹۷۲-۱۹۹۰ تست تعیین حساسیت نسبت به آتشی

Gastroenteritis: A prospective study of clinical bacteriologic and epidemiologic features. *J.pediatr* 1980; **96**: 26.

4. Abdel- Hag NM, Asmar BI, Abuhammour WM, Brown WJ. *Y. enterocolitica* infection in children. *Pediatr Infect Dis J* 2000; **19**(10): 954-8.

5. Fenwick SG, McCarthy MD. *Yersinia enterocolitica* is a common cause of gastroenteritis in Auckland. *N Z Med J* 1995; **108**: 269-71.
6. Ostroff SM, Kapperud G, Lassen J, Aasen S, Tauxe RV. Clinical features of sporadic *Yersinia enterocolitica* infections in Norway. *J Infect Dis* 1992; **166**(4): 812-7.
7. CDC. *Yersinia enterocolitica* gasteroenteritis among infants exposed to chitterlings-Chicago, Illinois, 2002. *MWR* 2003; **52**(40): 956-958.
8. De Boer E. Isolation of *Yersinia enterocolitica* from foods. *Int J Food Microbiol*. 1992; **17**(2): 75-84.
9. Black RE, Jackson RJ, Tsai T, Medvesky M, Shayegani M, Fee JC, MacLeod KI, Wakelee AM. Epidemic of *Yersinia enterocolitica* infection due to contaminated chocolate milk. *N Engl J Med*. 1978; **298**(2): 76-9.
10. Ackers ML, Schoenfeld S, Markman J, Smith MG, Nicholson M, De witt W, et al. Outbreak of *Yersinia enterocolitica* O: 8 infections associated with Pasteurized milk. *J Infect Dis* 2000; **81**(5): 1834-7.
11. Lee LA, Gerber AR, Lonsway DR, Smith JD, Carter GP, Puhr N, et al. *Yersinia enterocolitica* O: 3 infections in infants and children, associated with the household preparation of chitterlings. *N Engl J Med* 1990; **322**(14): 984-7.
12. Tauxe RV, Vandepitte J, Wauters G. *Yersinia enterocolitica* infections and pork: the missing link. *Lancet*. 1987; **1**: 1129-32.
13. Aulizio CCG, Lanier JM, Chappel MA. *Yersinia enterocolitica* O: 13 associated with Outbreaks in three southern states. *J Food Prot*. 1982; **45**:1263
14. Aulizio CCG, Stanfield JT, Weagant SD, and Hill WE. Yersiniosis associated with tofu consumption: serological, biochemical and pathogenicity studies of *Yersinia enterocolitica* isolates. *J Food Prot*. 1983; **46**: 226-230.
15. Constantiniu S. Isolation of *Yersinia enterocolitica* group in human infections, animal and environment factors. *Arch Roum Pathol Exp Microbiol* 1990; **49** (2): 131-7.
16. CDC, Red blood cell transfusion contaminated with *Y. enterocolitica*-United States,1991-1996. *MMWR* 1997; **46**(24): 553-555. <http://www.cdc.gov/mmwr/preview/mmwrhtml/00048006.htm>
17. Cover TL, Alber RC. *Yersinia enterocolitica*. *N Engl J Med*. 1989; **321**: 16-24.
18. Green RM, Steinberg JP. Suppurative cervical lymphadenitis after *Yersinia enterocolitica* bacteremia. *South Med J* 1991; **84**(5): 653-4
19. Krogstad P, Mendelmen PM, Miller VL, Clausen C, Abbott S, Weagant S, et al. Lewis DB. Clinical and microbiologic characteristics of cutaneous infection with *Yersinia enterocolitica*. *J Infect Dis* 1992 Apr; **165**(4): 740-3.
20. Tacket CO, Davis BR, Carter GP, Randolph JF, Cohen ML. *Yersinia enterocolitica* pharyngitis. *Ann Intern Med*. 1983; **99**(1): 40-2.
21. Foberg U, Fryden A, Kihlsrom E, Person K, Weiland O. *Yersinia enterocolitica* septicemia Clinical and microbiological aspects. *Scand J Infect Dis* 1986; **18**: 269.
22. Bronfin DR, Krilov LR, Konop R, Domachowske J, Tolan RW, Steel R. *Yersinia enterocolitica*. Infection. E-medicine May 20, 2003. <http://www.E medicine.com/ped/topic 2465.htm>
23. Papaionnou CA, Varvarigos N, Karatsolis G, Papaionnou N, Draganigos A, Katsantouris C, et al. *Yersinia enterocolitica* endocarditis. *Hellenic J Cardiol* 2003; **44**: 427-430.
24. Friedberg M, Denneberg T, Brun C, Larsen JH, Larsen S. Glomerulonephritis in infections with *Yersinia enterocolitica* O-serotype 3.II.The incidence and immunological features of *Yersinia* infection in a consecutive glomerulonephritis population. *Acta Med Scand* 1981; **209** (1-2):103-10.
25. Vesselinova A, Najdenski H, Nikolova S, Wesselinova D. Arthritis after experimental infection with *Yersinia enterocolitic* O: 3 in rabbits. *J Vet Med B Infect Dis Vet Public Health* 2001; **8** (1): 43-53.
26. Stock I, Wiedemann B. An in- vitro study of the antimicrobial susceptibilities of *Yersinia enterocolitica* and the definition of a database. *J Antimicrob Chemother* 1999; **43**:37-45.
27. Jiang GC, Kang DH, Fung DY. Enrichment procedures and plating media for isolation *Yersinia enterocolitica*. *J Food Prot* 2000; **63** (11): 1483-6.
28. FDA/CFSAN .*Y.enterocolitica* and *Y. pseudotuberculosis*. *Bacteriological Analytical Manual online*. Jan 2001 Chapter 8. <http://www.vm.cfsan.fda.gov/bam-8.html>
29. Mahon CR, Mauselis G. Enterobacteriaceae. In: Mahon CR, Manuselis G ed. *Textbook of Diagnostic Microbiology*. 2nd ed. Philadelphia: Saunders Co. 2000; p: 463-511.
30. Bauer AW, Kirby WMM, Sherris JC and Truck M. Antibiotic susceptibility testing by standardized single disk method. *Am J Pathol*. 1966; 493-6.
31. Haghghi L: The first successful isolation and identification of *Y.enterocolitica* in Iran. *Contr Microbiol Immunol*.1977; **5**: 206.
32. Tauxe RV, Wauter G, Goossens V, VAN Noyer R. *Y.enterocolitica* infections and pork. *Lancet* 1987; **16**: 1129 -1133.
33. Hoogkamp JA, Kolstaj A. *Y.enterocolitica* infection in children. *Pediatr Infect Dis J*.1995; **14**(5): 771- 775.
34. Preston MA, Brown S, Riley G, Krishnan C. Antimicrobial susceptibility of pathogenic *Y.enterocolitica* isolated in Canada from 1972 to 1990. *Antimicrob Agents Chemothr*. 1994; **38**(9): 2121-2124