

فراوانی باکتری‌های ایجاد کننده عفونت ادراری و مقاومت آنتی‌بیوتیکی آنها در بیماران سوندگذاری شده

نسترن اصغری مقدم^۱، مليحه طالبی^۲، سید محمد‌مهدی حسینی مقدم^۳، غلامرضا جوادی^۴ و محمدرضا پورشفیع^{۵*}

۱. کارشناس ارشد ژنتیک، انسستیتو پاستور ایران، دانشگاه آزاد اسلامی واحد علوم و تحقیقات

۲. محقق انسستیتو پاستور ایران

۳. استادیار مرکز تحقیقات بیماریهای کلیوی، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی

۴. دانشیار دانشگاه آزاد اسلامی، واحد علوم و تحقیقات تهران

۵. دانشیار انسستیتو پاستور ایران

نشانی برای مکاتبه: تهران، خیابان کارگر، خیابان ۱۲ فروردین، انسستیتو پاستور ایران، بخش میکروب شناسی، تلفن: ۰۵۵۳۵۶۶۴۰، پذیرش برای چاپ: مهر هشتماد و هشتم دریافت مقاله: تیر هشتماد و هشتم

چکیده

زمینه و هدف: عفونت مجازی ادراری شایع‌ترین نوع عفونتهای بیمارستانی در مجازی ادراری حاصل می‌شود که سوندگذاری از عوامل مهم ایجاد آن می‌باشد. از طرف دیگر این عفونت یکی از معمول‌ترین منابع ایجاد مقاومت آنتی‌بیوتیکی می‌باشد. این مطالعه با هدف تعیین فراوانی باکتری‌های ایجاد کننده عفونت ادراری در بیماران سوندگذاری شده و نیز تعیین میزان مقاومت آنتی‌بیوتیکی آنها انجام شده است.

روش کار: نمونه‌های ادرار از افراد سوندگذاری شده بستری در چندین بیمارستان شهر تهران جمع‌آوری شدند. سپس نمونه‌ها با روش لوپ استاندارد کشت داده شده و در صورت وجود $CFU/ml^{۱۰}$ باکتری کشت مثبت در نظر گرفته شدند. تشخیص باکتری‌ها با استفاده از روش‌های بیوشیمیایی انجام شد و با استفاده از دستور العمل *CLSI*، مقاومت آنتی‌بیوتیکی سویه‌ها نسبت به آنتی‌بیوتیک‌های مختلف تعیین شد.

یافته‌ها: ۱۱۱ نمونه ارسال شده از بیمارستانهای لبافی نژاد، شهدا، آسایشگاه جانبازان شهید بهشتی، ثار... و بقیه... مورد بررسی باکتریولوژیک قرار گرفتند. باکتری *E. coli* فراوانترین باکتری مشاهده شده و *Enterococci*, *Klebsiella spp.* و چندین باکتری دیگر مشاهده شده بودند. همچنین باکتری‌ها دارای درصد بالایی از مقاومت نسبت به آنتی‌بیوتیک‌های مورد بررسی بودند.

نتیجه گیری: این بررسی نشان داد که گونه‌های مختلف باکتری‌های گرم منفی و مثبت ایجاد عفونت در افراد سوندگذاری شده می‌کنند که این باکتری‌ها از نظر شیوع عفونتهای بیمارستانی و مقاومت‌های آنتی‌بیوتیکی حائز اهمیت هستند.

واژگان کلیدی: عفونت مجازی ادراری- سوندگذاری- مقاومت آنتی‌بیوتیکی

مقدمه

ادرار و کشت آن ۲ ساعت بود و در صورت تاخیر زمانی در انجام تست مذکور، نمونه‌ها دریخچال ۴ درجه سانتی گراد نگهداری شدند. نمونه‌ها با روش لوب استاندارد در محیط‌های بلاد آگار و مک کانکی کشت داده شدند. در صورت رشد، در مواردی که رشد یک نوع باکتری با شمارش کلی ها بیش از 10^5 CFU/ml ۱۰۰ ادرار به همراه لکوسیتوری در آزمایش کامل ادرار (تعداد بیش از ۵ عدد گلبول سفید در درشت نمایی بزرگ میکروسکوپ) و یا در مواردی که رشد بیش از یک نوع باکتری با شمارش هرکدام از باکتریها با تعداد 10^3 CFU/ml ۱۰ مشاهده شد، عنوان کشت ادرار مثبت تلقی گردید(۱). در صورت عدم رشد، به مدت ۴۸ ساعت در انکوباسیون ۳۷ درجه سانتی گراد، جواب منفی گزارش گردید.

بررسی مرغولوژی و شناسایی باکتری با استفاده از رنگ آمیزی گرم و بکارگیری آزمایش‌های بیوشیمیایی افتراقی انجام شد. در مورد باکتری‌های گرم منفی از آزمایش‌های اکسیداز، تخمیر قند، توانایی حرکت، تولید اندول، مصرف سیترات به عنوان منبع کربن، آزمایش متیل رد و تولید استئین، مصرف اسیدآمینه لیزین و نیز مصرف اوره استفاده شد.

جهت تشخیص باکتری‌های گرم مثبت آزمایش‌های کاتالاز، PYR، بایل-

-اسکولین، توانایی رشد در نمک ۶/۵ درصد، حرکت، استفاده از قند آراینوز، DNase و کوآگولاز توسط باکتری مورد استفاده قرار گرفتند.

تعیین حساسیت آنتی بیوتیکی با استفاده از دستورالعمل CLSI با روش انتشار از دیسک صورت گرفت. به این ترتیب که ابتدا از باکتری‌ها محلول ۵/۰ مک فارلند تهیه شد. سپس از این محلول با استفاده از سواب کشتی روی مولر-هینتون آگار تهیه گردید و مطابق با دستورالعمل CLSI دیسک‌های آنتی بیوتیک‌های زیر برای انواع مختلف باکتری‌ها استفاده شدند:

در مورد انتروباکتریاسه از دیسک‌های آمپی سیلین($10\ \mu\text{g}$)، (AM)، سفپیم($30\ \mu\text{g}$)، (T)، تتراسیکلین($30\ \mu\text{g}$)، سیپروفلوکسائین($5\ \mu\text{g}$)، سفتیزوکسایم($10\ \mu\text{g}$)، (ZOX)، جنتامیسین($30\ \mu\text{g}$)، (CIP)، آمیکاسین($30\ \mu\text{g}$)، (AK)، (GM)، (GM)، (AZ)، (CFX)، (FT)، (300 μg) و سفالکسین($30\ \mu\text{g}$)؛ برای سویه‌های Pseudomonas spp. از دیسک‌های سفتازیدایم(CAZ)، (30 μg)، جنتامیسین($10\ \mu\text{g}$)، آزلوسلین($75\ \mu\text{g}$)، (IMI)، (CPM)، (AK)، (30 μg)، سفپیم($30\ \mu\text{g}$)، (CIP)، (5 μg)، ایمپینم($10\ \mu\text{g}$)، سیپروفلوکسائین($5\ \mu\text{g}$)، توپرامیسین($10\ \mu\text{g}$)، (TN)، سفوتاکسایم($30\ \mu\text{g}$)، (CTX)، (TS)، (25 μg)، (C)، (30 μg)، کلرامفنیکل($25\ \mu\text{g}$)، (TS)، (CB)، (100 μg)؛ کاربافیسیلین($10\ \mu\text{g}$)؛

و برای باکتری Staphylococci و Enterococci از آنتی بیوتیک‌های اریتروماگنیسین($15\ \mu\text{g}$)، کلرامفنیکل(E)، (C)، (30 μg)، سینرسید(SYN)، (C)، (30 μg)، تتراسیکلین(T)، (30 μg)، آمپی سیلین($10\ \mu\text{g}$)، (AM)، (GM)، (120 μg)، (V)، (30 μg)، جنتامیسین($5\ \mu\text{g}$)، (LZD)، (30 μg)، سیپروفلوکسائین($5\ \mu\text{g}$)، (CIP)، (5 μg)، لینزولید(L), و تیکوپلاتین($1\ \mu\text{g}$)، (TEC)، (30 μg)، اگزاسیلین(OX)، (1 μg) بهره برداری شد.

عفونت مجاری ادراری(Urinary Tract Infection=UTI) در نتیجه حضور عوامل میکروبی متعدد در مجاری ادراری پدید می‌آید(۱). این بیماری می‌تواند هر انسانی را در طول زندگی گرفتار کند. تخمین زده می‌شود که تنها در ایالات متحده آمریکا سالیانه هفت میلیون مراجعه به پزشک به علت UTI انجام می‌شود و هزینه بالایی صرف درمان این بیماری می‌گردد(۲). علاوه بر تحمیل هزینه بالای درمانی، UTI منجر به افزایش مرگ و میر و زمان بستری شدن می‌گردد(۳). احتمال ابتلا به UTI در زنان(۲)، افراد مبتلا به دیابت(۴)، سالمندان(۵)، کودکان(۶) و بیماران قطع نخاع شده بیشتر از سایر افراد می‌باشد(۷).

با توجه به اینکه سوندگذاری در اغلب موارد در بیماران بستری در بیمارستان‌ها انجام می‌شود، می‌توان UTI را مرتبط با عفونت بیمارستانی در نظر گرفت. مطالعات انجام شده روی عفونت‌های بیمارستانی نشان داده است که UTI ۴۰ درصد موارد را تشکیل می‌دهد(۸) و سوندهای ادراری نیز به عنوان عامل اصلی بیمارستانی در نظر گرفته می‌شوند(۹). مدت زمان سوندگذاری نیز عامل مهمی در احتمال ایجاد عفونت محسوب می‌شود(۱۰ و ۱۱). وقتی که برای بیمار از سوند ادراری استفاده شود، احتمال ابتلای وی به باکتریوری در هر روز بین ۳ تا ۱۰ درصد است(۱۰). علاوه بر این به دلیل تحت درمان بودن این بیماران به صورت طولانی با آنتی بیوتیک‌ها، باکتری‌هایی که نسبت به آنتی بیوتیک‌های مصرفی در بیمارستان‌ها مقاوم هستند، منجر به ایجاد عفونت در این افراد می‌شوند(۱۲). از دیگر عوامل ایجاد‌کننده مقاومت آنتی بیوتیکی تشکیل بیوفیلم توسط این باکتری‌ها می‌باشد که از نفوذ موثر آنتی بیوتیک‌ها جلوگیری می‌کند(۱۰).

UTI حاصل از سوندگذاری توسط انواع مختلفی از باکتری‌های بیماریزا ایجاد می‌گردد ولی در تمام مطالعات E. coli به عنوان اصلی ترین عامل ایجاد‌کننده عفونت شناخته می‌شود(۱۳ و ۱۴). Klebsiella spp.، Pseudomonas spp.، Enterococcus spp.، Proteus spp.، Candida spp. و Serratia spp. Enterobacter spp. مهم ایجاد‌کننده عفونت در این افراد می‌باشد(۱۱).

مطالعات متعددی در مورد عوامل ایجاد‌کننده عفونت‌های ادراری انجام شده است، اما در مورد ارگانیسم‌های ایجاد‌کننده عفونت‌های ادراری در افراد سوندگذاری شده و مقاومت‌های آنتی بیوتیکی آنها اطلاعات کمی در کشور ما وجود دارد لذا هدف از این مطالعه تعیین ارگانیسم‌های ایجاد‌کننده عفونت ادراری در افراد سوندگذاری شده بستری و تشخیص آنها در حد گونه و تعیین مقاومت‌های آنتی بیوتیکی این سویه‌ها بود.

روش کار

از آذر ماه ۱۳۸۶ تا مهر ماه ۱۳۸۷، نمونه‌های ادرار از بیماران بستری مراکز درمانی شهید بهشتی(۲)، ثارا... (۴)، بقیه ... (۷)، شهدا (۱۰۹) و لبافی نژاد(۵۹) مطابق با اصول صحیح جمع آوری نمونه از افراد سوندگذاری شده جمع آوری شدند. تمام نمونه‌ها در ظروف نگهدارنده استریل جمع آوری و به آزمایشگاه فرستاده شدند. زمان بین گرفتن نمونه

بحث

عفونت‌های ادراری (UTI) از شایع‌ترین بیماری‌های عفونی می‌باشند که در افراد عادی و بستری شده در بیمارستان تشخیص داده می‌شوند. افزایش در UTI ایجاد شده در بیمارستان کانون توجه زیادی می‌باشد که علت عمدۀ آن افزایش در طول مدت زمان بستری شدن و نیز تحمل هزینه درمانی بیشتر علاوه بر بیماری اصلی و زمینه ای می‌باشد. علاوه بر این عفونت‌های ادراری در خیلی از موقع منجّر به عفونت جریان خون در بیماران بستری می‌شوند(۱۵). بنابراین شناسایی و درمان درست عفونت‌های ادراری ضروری می‌باشد. اما به این دلیل که معمولاً افراد سوند گذاری شده مدت بیشتری در بیمارستان بستری می‌شوند، پاتوژن‌ها کاملاً در معرض محیط بیمارستانی قرار می‌گیرند که شامل ایجاد فشار انتخابی توسط آنتی‌بیوتیک‌ها می‌باشد و بنابراین عفونت‌های بیمارستانی ممکن است بزرگترین منبع پاتوژن‌های مقاوم به آنتی‌بیوتیک‌ها باشند(۱۲). بنابراین بررسی‌های میکروبیولوژیکی روی نوع باکتری‌های ایجاد کننده و هم‌چنین مقاومت آنها نسبت به آنتی‌بیوتیک‌ها می‌تواند به ما در استفاده بهتر از آنتی‌بیوتیک‌ها و کنترل عوامل عفونی در طی زمان کمک کند.

مطابق با مطالعات انجام شده فراوانی عوامل ایجاد‌کننده عفونت‌های ادراری در افراد بستری و افراد سرپایی متغّر است. در افراد سرپایی *E. coli* بیشترین موارد عفونت‌های ادراری را ایجاد می‌کند، در افراد بستری نیز این باکتری بیشترین موارد عفونت را ایجاد می‌کند، اما در کنار آن باکتری *Proteus*، *Klebsiella* spp. ، *P. aeruginosa* های دیگری مانند *Enterococci* و *Staphylococci*, spp. کننده عفونت‌های ادراری در افراد بستری می‌باشند(۱۰) و در این افراد عفونت مخلوط بیشتر مشاهده می‌شود و معمولاً در افراد سوند گذاری شده طیف گسترده‌تری از باکتری‌های گرم منفی و گرم مثبت در ایجاد عفونت دخیل هستند و اغلب آنها نیز دارای مقاومت چندگانه می‌باشند(۱۲).

در مطالعه حاضر نیز ۱۱۵٪ (۰.۸۵٪) از موارد مثبت توسط یک عامل پاتوژن و ۲۰٪ (۰.۱۴٪) مورد توسط بیش از یک عامل پاتوژن ایجاد شدند. عفونت مخلوط در ۶ مورد شامل مخلوطی از کاندیدا و باکتری‌های *E. coli*، *Klebsiella pneumonia* و *E. faecium* بوده و در بقیه موارد *E. faecalis*، *K. pneumonia*، *E. coli* و *P. aeruginosa* مخلوطی از باکتری‌های *M. morganii*، *Diphtheroids* و *M. morganii* بودند.

در عفونت‌های ناشی از باکتری، انتروباکتریاسه، عامل ایجاد عفونت در بیماران سوند گذاری شده بود. که این فراوانی مشابه با موارد گزارش شده در سایر کشورها شامل فنلاند(۰.۳۸٪) و ایتالیا(۰.۳۳٪/۵٪) می‌باشد(۱۷، ۱۶).

برخلاف بررسی انجام شده در انگلستان(۱۸) که *Proteus* spp. را به عنوان یکی از عوامل ایجاد‌کننده عفونت ادراری در افراد سوند گذاری گزارش کرده‌اند، در این مطالعه فقط یکی از موارد عفونت ناشی از این جنس بود، البته مطالعات دیگر انجام شده در ایران نیز نتایج مشابهی را گزارش کرده‌اند(۱۹، ۲۰).

در این بررسی ۱۷٪ موارد را تشکیل می‌داد که کمی بالاتر از گزارشات نقاط دیگر (ایتالیا ۵٪، ترکیه ۱۲٪) بود که می‌تواند به علت مصرف بالای آنتی‌بیوتیک در بیماران مورد بررسی باشد(۲۱، ۱۷).

یافته‌ها

در طی دوره ۱۰ ماهه جمع آوری نمونه‌ها، ۱۸۱ نمونه از بیماران سوند گذاری شده به دست آمد. در بین کل نمونه‌ها، ۴۶٪ (۰.۲۵٪) نمونه فاقد هر گونه رشد بودند و ۷۴٪ (۰.۳۵٪) نمونه دارای رشد در محیط‌های کشت بودند. در میان نمونه‌های مثبت (۰.۲۳٪) ۳۱ مورد از جنس مونث، (۰.۷۴٪) ۱۰۰ نمونه از جنس مذکور و (۰.۳٪) ۴ مورد نامشخص بودند. همچنین از نظر سنی تعداد ۶۰ مورد مثبت از افراد بالای ۵۰ سال و نمونه از افراد زیر ۵۰ سال بودند و باقی نمونه‌ها دارای توزیع سنی نامشخص بودند. از میان نمونه‌های مثبت ارسالی از بیمارستان‌ها (۰.۳۵٪)، ۹۴٪ (۰.۷۰٪) مورد از بخش اورولوژی، ۴٪ (۰.۳٪) نمونه از بخش ICU (۰.۲۴٪) ۳۴٪ (۰.۲٪) نمونه از بخش پوست و (۰.۱۵٪) ۲۷ مورد فاقد اطلاعات در مورد بخش بودند؛ تعداد کل ۱۸۱ نمونه ارسالی ۲۷ مورد کاندیدا و *E. coli* باکتری‌های جدا شده با تعداد ۴۹٪ (۰.۳۸٪) بیشترین باکتری‌های جدا شده و *Klebsiella* spp. با تعداد ۲۰٪ (۰.۱۵٪) و انتروکوک با تعداد ۱۹٪ (۰.۱۵٪) باکتری‌های بعدی را تشکیل می‌دادند. *Pseudomonas* spp. همچنین دادند.

Morganella morganii, *Diphtheroids*, *Alkaligenes*, *Acinetobacter* spp., *Enterobacter* spp., *Staphylococci* و *Proteus mirabilis*, *Serratia* spp., *Citrobacter* spp. *Micrococcus* دیگر باکتری‌های جدا شده بودند. جدول ۱ فراوانی باکتری‌های جدا شده را نشان می‌دهد. در میان تمام نمونه‌های مثبت (۰.۱۴٪) ۲۰٪ مورد دارای عفونت مخلوط بودند. در ۶ مورد از این نمونه‌ها رشد یک باکتری به همراه ۱۴٪ (۰.۱۴٪) مورد دیگر رشد همزمان دو باکتری مشاهده شد. بیشترین مقاومت آنتی‌بیوتیکی در خانواده انتروباکتریاسه، عده ترین گروه ایجاد کننده عفونت مجاری ادراری، نسبت به آمپی سیلین مشاهده گردید. به طوری که از میان ۸۲٪ (۰.۱۲٪) جدا شده از خانواده انتروباکتریاسه تنها ۱۰٪ (۰.۱۰٪) مورد دارای حساسیت نسبت به آمپی سیلین بودند. کمترین میزان مقاومت آنتی‌بیوتیکی مربوط به آمیکاسین بود که از بین این باکتری‌ها فقط (۰.۱۴٪) ۱۲٪ مورد نسبت به این آنتی‌بیوتیک دارای مقاومت بودند. مقاومت آنتی‌بیوتیکی در دو جنس این خانواده (*Klebsiella* spp. و *E. coli*) در نمودارهای ۱ و ۲ آمده است. تمام سویه‌های باکتری *Pseudomonas aeruginosa* نسبت به آنتی‌بیوتیک کاربانتیسیلین دارای مقاومت بودند و تمامی آنها (۰.۱۰٪) نسبت به ایمپینم حساس بودند (نمودار ۳). در میان سویه‌های *Enterococcus faecium* (۰.۶٪)، تمام نمونه‌ها دارای حساسیت نسبت به آنتی‌بیوتیک های تیکوپلانین، لیزولید، سینرسید و آمپی سیلین بودند. بالاترین مقاومت (۰.۱۰٪) نسبت به آنتی‌بیوتیک سیپروفلوکساسین مشاهده شد. همچنین (۰.۰۶٪) ۴٪ سویه نسبت به جنتامیسین و (۰.۳٪) ۲٪ سویه نسبت به ونکومایسین مقاوم بودند. در میان سویه‌های *Enterococcus faecalis* (۰.۷٪) ۱۰٪ مشاهده بیوتیک های تتراسیکلین (۰.۹٪) ۱۲٪ و اریترومایسین (۰.۷٪) ۷٪ شد. از طرفی دیگر تمامی آنها نسبت به آنتی‌بیوتیک های کلرامفینیکل، تیکوپلانین، لیزولید، ونکومایسین و آمپی سیلین حساس بودند (نمودار ۴). در سویه‌های *Staphylococci* نیز در ۳٪ نمونه (۰.۶٪) مقاومت نسبت به آنتی‌بیوتیک اگزاسیلین مشاهده شد. از طرفی دیگر، هیچ گونه مقاومتی نسبت به آنتی‌بیوتیک های ونکومایسین، تیکوپلانین و لیزولید مشاهده نشد.

دارای مقاومت بالایی نسبت به آنتی بیوتیک ها بودند و حتی ۲ نمونه از این باکتری ها نسبت به ونکومایسین مقاوم بودند(نمودار ۴)، که این نوع مقاومت درمان این بیماران را دچار مشکل می کند.

در مورد مقاومت های آنتی بیوتیکی مشاهده شده در مطالعه حاضر می باشد گفت که مقاومت مشاهده شده در اکثر سویه های باکتری تا حدود قابل توجهی بالا بود. به عنوان مثال در باکتری *E. coli* کمترین حساسیت نسبت به آمپی سیلین با ۱۴/۳٪ و بیشترین حساسیت نسبت به آمیکاسین به اندازه ۸۵/۷٪/مشاهده شد(نمودار ۱). در مطالعه ای که مربوط به کشور ایتالیا بود نیز بیشترین مقاومت و کمترین مقاومت به ترتیب نسبت به آمپی سیلین و آمیکاسین به ترتیب ۴۴٪ و ۹۹٪ گزارش شد. در سویه های *Klebsiella spp.* نیز کمترین حساسیت نسبت به آمپی سیلین و سیپروفلوکساسین مشاهده شد(نمودار ۲).

نتیجه گیری

علاوه بر تعدد نوع باکتری های ایجادکننده عفونت در افراد سوندگذاری شده که لزوم شناسایی دقیق این باکتری ها را مطرح می کند، مقاومت بالا نسبت به آنتی بیوتیک هایی مانند سیپروفلوکساسین در باکتریهای گرم منفی و وجود مقاومت به ونکومایسین در باکتری های گرم مثبت که انتخاب های درمانی مهم این باکتریها مخصوصا در محیط بیمارستان می باشند و با توجه به این نکته که افراد سوندگذاری شده دارای مشکلات جسمانی دیگری نیز می باشند، عدم درمان صحیح می تواند وضعیت این بیماران را حادتر کند. بنابر این توجه ویژه نسبت این موارد باید مبذول شود.

اگرچه *E. coli* مهمترین ارگانیسم ایجاد کننده عفونت می باشد، نتایج مطالعات دیگر نشان می دهد که باکتریهای دیگر مانند *Enterobacter spp.* و *Klebsiella spp.* در برخی از بخش های بیمارستان مانند جراحی، مراقبت های ویژه، فیزیوتراپی و اورولوژی در حال افزایش می باشند(۳). در این مطالعه نیز ۶۰٪ از موارد *Klebsiella spp.* از بخش اورولوژی و در مورد انتروباکتر نیز ۷۵٪ از نمونه ها از بخش اورولوژی جدا شدند.

فراوانی باکتری *P. aeruginosa* در بخش مراقبت ویژه (ICU) در سطح جهانی در حال افزایش است(۳). در این مطالعه ۶ نمونه از بخش ICU وجود داشت که در آن ۲ نمونه از لحظه رشد منفی گزارش شدند و در ۴ نمونه باقی مانده ۲ نمونه دارای کاندیدا، یک نمونه دارای *E. coli* و یک نمونه حاوی *P. aeruginosa* بود. از سویی دیگر، *P. aeruginosa* نقشه تقابلی بین بیماران بسیار بد حال که درمان های تهاجمی دریافت می کنند و مقاوم ترین پاتوژن ها که توسط استفاده از درمان های آنتی بیوتیکی وسیع الطیف ایجاد شده اند، را ارائه می کند(۲۲). در این بررسی نیز مشاهده شد که *P. aeruginosa* جدا شده در این بخش دارای مقاومت نسبت به اکثر آنتی بیوتیک ها بود. همچنین *E. coli* ایزوله شده از این بخش نیز نسبت به تمام آنتی بیوتیک ها از خود مقاومت نشان داد.

Enterococci نیز به عنوان یکی از پاتوژنهای مهم در عفونت های ادراری در بیمارستانها مطرح می باشند معمولاً موارد بیشتری از عفونت ها توسط *E. faecalis* ایجاد می شوند(۲۳). در این مطالعه نیز حدود ۶۸٪ موارد عفونت *Enterococci* ناشی از *E. faecalis* بود. از جهت دیگر به دلیل مقاومت های بالای آنتی بیوتیکی در *E. faceium*، امروزه این باکتری به عنوان یکی از عوامل مهم ایجاد کننده عفونت بیمارستانی مطرح می باشد(۲۳). در این مطالعه نیز مشاهده شد موارد *E. Faecium* جدا شده

REFERENCES

1. Foxman B. Epidemiology of urinary tract infections: incidence, morbidity, and economic costs. Am J Med; 2002 Jul 8; 8;113: 5S-13S.
2. Williams DH, Schaeffer AJ. Current concepts in urinary tract infections. Minerva Urol Nefrol; 2004 Mar; 56: 15- 31.
3. Tal S, Guller V, Levi S, Bardestein R, Berger D, Gurevich I, Gurevich A.. Profile and prognosis of febrile elderly patients with bacteremic urinary tract infection. Journal of Infection; 2005 May; 50: 296-305
4. Bonadio M, Costarelli S, Morelli G, Tartaglia T. The influence of diabetes mellitus on the spectrum of uropathogens and the antimicrobial resistance in elderly adult patients with urinary tract infection. BMC Infect Dis; 2006 Mar 17; 6: 54- 61.
5. Hazelett S E, Tsai M, Gareri M, Allen K. The association between indwelling urinary catheter use in the elderly and urinary tract infection in acute care. BMC Geratr; 2006 Oct 12; 6: 15-7.

6. Shortliffe LM, McCue JD. Urinary tract infection at the age extremes: pediatrics and geriatrics. Am J Med; 2002 Jul 8;113: 55S-66S.
7. Siroky MB. Pathogenesis of bacteriuria and infection in the spinal cord injured patient. Am J Med; 2002 Jul 8;113: 67S-79S .
8. A. Corona, Raimondi F. Prevention of nosocomial infection in the ICU settings. Minerva Anestesiol; 2004 May; 70: 329- 337
9. Godfrey H, Evens A. Catheterization and urinary tract infections: microbiology. Br J Nursing; 2000 Jun 8-21; 9: 682- 690.
10. Warren JW. Catheter-associated urinary tract infections. Int J Antimicrob Agents; 2001 Apr;17(4):299-303.
11. Warren JW. Catheter urinary tract infections. Infect Dis Clin North Am;1997 Sep; 11(3): 609- 622.
12. Wagenlehner FM, Naber KG. Treatment of bacterial urinary tract infections: presence and future. Eur Urol; 2006 Feb;49(2):235-244.
13. Chomarat M. Resistance of bacteria in urinary tract infections. Int J Antimicrob Agents; 2000 Dec;16(4):483-487.
14. Wu AHB. Clinical guide to laboratory tests. Elsevier; 2006; 1620-1622.
15. Trautner BW, Darouiche RO. Catheter-associated infections: pathogenesis affects prevention. Arch Intern Med; 2004 Apr 26;164(8):842-850.
16. Lytykäinen O, Kanerva M, Agthe N, Möttönen T, Ruutu P; Finnish Prevalence Survey Study Group. Healthcare-associated infections in Finnish acute care hospitals: a national prevalence survey, 2005. J Hosp Infect; 2008 Jul;69(3):288-294.
17. De Francesco MA, Ravizzola G, Peroni L, Negrini R, Manca N.M. A. Urinary tract infections in Brescia, Italy: etiology of uropathogens and antimicrobial resistance of common uropathogens. Med Sci Monit; 2007 Jun;13(6): 136-144.
18. Wazait HD, Patel HR, Veer V, Kelsey M, Van Der Meulen JH, Miller RA, Emberton M. Catheter-associated urinary tract infections: prevalence of uropathogens and pattern of antimicrobial resistance in a UK hospital (1996-2001). BJU Int. 2003 Jun;91(9):806-809.
۱۹. فلاح فاطمه، شریفیان مصطفی، مرادی آرزو، ملکان محمدعلی، بهزادنیا حمیده، قلی نژاد زری. مقاومت آنتی بیوتیکی عفونت‌های ادراری در کودکان تحت دیالیز صفاقی مراجعه کننده به مراکز درمانی کودکان مفید و لبافی نژاد. فصلنامه بیماری‌های عفونی و گرمسیری، بهار ۱۳۸۷، سال سیزدهم؛ شماره ۴۰، صفحات ۳۷ تا ۴۱.
20. Haghi Ashtiani MT. Abedini M, Sadeghi Fard NKH, Soroush S, Taheri Kalani M. Etiology and antibacterial resistance of bacterial urinary tract infections in children's medical center, Tehran, Iran. Acta Medica Iranica; 2007; 45(2):153-157.
21. Leblebicioglu H, Esen S; Turkish Nosocomial Urinary Tract Infection Study Group. Hospital-acquired urinary tract infections in Turkey: a nationwide multicenter point prevalence study. J Hosp Infect; 2003 Mar;53(3):207-210.
22. Leone M, Garnier F, Avidan M, Martin C. Catheter-associated urinary tract infections in intensive care units. Microbes Infect; 2004 Sep;6(11):1026-1032.
23. Cetinkaya Y, Falk P, Mayhall CG. Vancomycin-resistant enterococci. Clin Microbiol Rev; 2000 Oct;13(4):686-707.