

ارزیابی تست حساسیت مقداری فلوروکینولونها (سیپروفلوکساسین و افلوکساسین) و آمینوگلیکوزیدها (جنتامیسین و آمیکاسین) در سویه‌های *Enterobacter* ایجادکننده عفونت ادراری در تهران

غزاله حاجی زرقانی^{۱*}، فتح‌اله فلاحیان^۲، محمدرضا فلاحیان^۳، کامیار متواضع^۴، مینو توکلی^۵

۱. دانشجوی فوق لیسانس میکروبیولوژی، دانشکده علوم پایه، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد علوم و تحقیقات
۲. استاد قارچ‌شناسی، دانشکده علوم پایه، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد علوم و تحقیقات
۳. استادیار میکروبیولوژی، دانشکده علوم پایه، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد تهران شمال
۴. استادیار میکروبیولوژی، دانشکده علوم پایه، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد تهران شمال
۵. دانشجوی فوق لیسانس رشته میکروبیولوژی، دانشکده علوم پایه، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد علوم و تحقیقات

*مسئول مکاتبات: تهران، خیابان نیاوران، خیابان جماران، کوچه هاشمی، کوچه تکیه پایین، پلاک ۳، طبقه ۲، تلفن ثابت: ۰۲۱۲۲۹۳۵۱۲

محل انجام تحقیق: تهران، خیابان ولیعصر، نرسیده به پارک وی، روبروی بانک صنعت و معدن، پلاک ۱۵۰۲، آزمایشگاه تشخیص طبی پاتوبیولوژی مرکزی

تاریخ پذیرش: ۸۷/۱۱/۱۵

تاریخ دریافت: ۸۷/۸/۸

چکیده

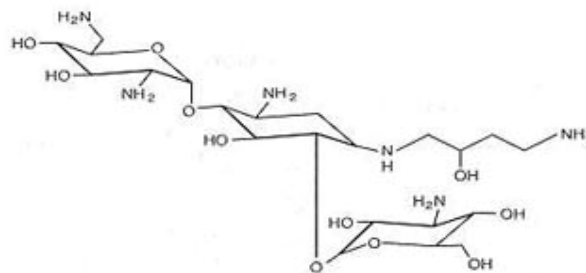
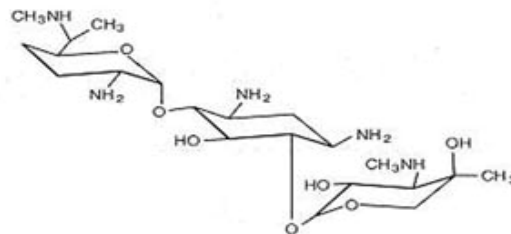
جنس *Enterobacter* از اعضای خانواده Enterobacteriaceae باکتری‌های گرم منفی، بدون اسپور و کپسول‌داری هستند که برای افراد سالم غیربیماری‌زا هستند. دو گونه این جنس (*E. aerogenes* و *E. cloacae*) از عوامل ایجادکننده عفونت‌های ادراری هستند. در این پژوهش مقاومت ۴۰ سویه بالینی *Enterobacter* نسبت به آنتی‌بیوتیک‌های وسیع‌الطیفی از خانواده آمینوگلیکوزیدها (جنتامیسین و آمیکاسین) و فلوروکینولون‌ها (سیپروفلوکساسین و افلوکساسین) مورد بررسی قرار گرفته است. آزمایش‌های تاییدی بیوشیمیایی و بررسی میکروسکوپی روی سویه‌ها انجام شد. الگوی مقاومت سویه‌ها به روش انتشار در آگار (Disk Diffusion) در مولر هینتون آگار (MHA) تعیین شد. سپس MIC (Minimum Inhibitory Concentration) به روش تهیه رقت در محیط مایع (Serial Broth Dilution) و MBC (Minimum Bactericidal Concentration) هر آنتی‌بیوتیک برای هر سویه مشخص گردید. نتایج به‌دست آمده هماهنگی بین مقادیر MIC و قطر هاله‌های عدم رشد را نشان دادند. هر آنتی‌بیوتیکی که قطر هاله عدم رشد آن برای سویه موردنظر بزرگتر بود، مقدار MIC آن کمتر شد. در غلظت ۱۲۸ میکروگرم بر میلی‌لیتر در چهار آنتی‌بیوتیک مورد آزمایش، رشد همه سویه‌ها متوقف شد. میانگین غلظت لازم برای توقف رشد کلیه سویه‌ها برای سیپروفلوکساسین ۰/۹۲۵ میکروگرم بر میلی‌لیتر، افلوکساسین ۴/۱۶۲۶ میکروگرم بر میلی‌لیتر، جنتامیسین ۷/۵۷۸۱ میکروگرم بر میلی‌لیتر و آمیکاسین ۷/۵۳۷۵ میکروگرم بر میلی‌لیتر و مقدار MBC در کلیه آنتی‌بیوتیک‌های ذکر شده حداکثر ۱۶ برابر MIC بود. میزان مقاومت سویه‌ها به آنتی‌بیوتیک‌های مورد آزمایش کم و سیپروفلوکساسین با کمترین درصد سویه‌های مقاوم موثرترین آنتی‌بیوتیک بود.

واژه‌های کلیدی: انتروباکتر، عفونت‌های ادراری، فلوروکینولون، آمینوگلیکوزید، حساسیت آنتی‌بیوتیکی، مقاومت آنتی‌بیوتیکی

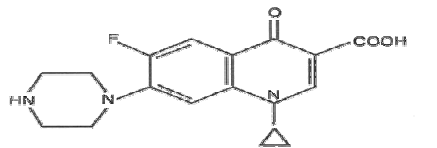
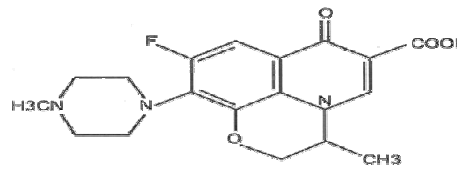
مقدمه

باکتری‌های گرم مثبت) که برای سنتز DNA باکتریایی لازم است، تداخل ایجاد می‌کنند و آمینوگلیکوزیدها با اتصال به زیر واحد 30S ریبوزومی (تعدادی با اتصال به زیر واحد 50S ریبوزومی) مانع از سنتز پروتئین مورد نیاز سلول می‌شوند. همراه با پیشرفت‌هایی که در زمینه تولید داروهای ضد میکروبی جدید صورت می‌گیرد، حضور عوامل بیماری‌زا با مقاومت هم‌زمان به چندین دارو همواره مشکل‌ساز بوده است (۳،۴). تشخیص و ارزیابی درست یک بیماری می‌تواند خطر این مشکل اساسی را با عدم استفاده از داروی نامناسب کاهش دهد. در این پژوهش، مقاومت ۴۰ سویه بالینی *Enterobacter* نسبت به آنتی‌بیوتیک‌های جنتامیسین و آمیکاسین از خانواده آمینوگلیکوزیدها (تصویر ۱) و سیپروفلوکساسین و افلوکساسین از خانواده فلوروکینولون‌ها (تصویر ۲) مورد بررسی قرار گرفته است.

هر ساله بیش از صد میلیون نفر در سراسر دنیا به عفونت‌های ادراری (Urinary Tract Infections) مبتلا می‌شوند (۱). یکی از اعضای خانواده Enterobacteriaceae جنس *Enterobacter* است. دو گونه این جنس (*E. cloacae* و *E. aerogenes*)، باکتری‌های میله‌ای شکل گرم منفی هستند که در ایجاد عفونت ادراری نقش دارند. در مراکز درمانی عوامل عفونت‌زا در بیماران خصوصاً افراد پیر و نوجوان و مبتلایان به نقص سیستم ایمنی و یا هر بیماری تضعیف‌کننده دیگری مانند نفوپلاسم توسط دست پرسنل بیمارستان، سوند و یا دیگر ابزارهای مورد استفاده در مجاری ادراری- تناسلی منتقل می‌شوند (۲). آمینوگلیکوزیدها و فلوروکینولون‌ها آنتی‌بیوتیک‌های وسیع‌الطیفی هستند که در درمان عفونت‌های ادراری مورد استفاده قرار می‌گیرند. فلوروکینولون‌ها در عمل آنزیم DNA گیراز (در باکتری‌های گرم منفی) و یا توپوایزومراز (در



تصویر ۱- ساختمان شیمیایی جنتامیسین (بالا) و آمیکاسین (پایین).



تصویر ۲- ساختمان شیمیایی افلوکساسین (بالا) و سیپروفلوکساسین (پایین).

افلوکساسین ۹۹۳ میکروگرم بر میلی‌گرم) از شرکت داروسازی رازک، آمپول‌های جنتامیسین (۲۰ و ۸۰ میلی‌گرم در ۲ میلی‌لیتر) و آمیکاسین (۵۰ میلی‌گرم در ۲ میلی‌لیتر) از شرکت‌های داروسازی داروپخش و اکسیر-ایران تهیه شدند که همگی جهت تعیین مقادیر MIC مورد استفاده قرار گرفتند. دیسک‌های آنتی‌بیوتیک جهت تعیین قطر هاله‌های عدم رشد، از شرکت پادتن طب تهیه شدند.

محیط کشت

کلیه محیط‌های مورد استفاده در این آزمایش‌ها شامل: مولر هینتون آگار، مولر هینتون برات، بلاد آگار، سیمون سیترات، TSI، TSA، SIM و اوره از شرکت‌های محیط‌سازی MERCK و High Media تهیه شدند.

مواد و روش‌ها

سویه‌های مورد آزمایش

۴۰ سویه بالینی *Enterobacter* از آزمایشگاه تشخیص طبی پاتوبیولوژی مرکزی و مرکز طبی کودکان طی ۹ ماه با منشاء ادراری تهیه شدند. آزمایش‌های تشخیصی جهت تأیید باکتری و رنگ‌آمیزی گرم صورت گرفت و در محیط (TSA) Tripton Soy Agar کشت عمقی از آنها تهیه گردید. سپس در دمای ۸-۲ درجه سانتی‌گراد در داخل یخچال نگهداری شدند (حداقل ماهی یک مرتبه تجدید کشت در همین محیط صورت گرفت). الگوی مقاومت آنتی‌بیوتیک‌های ذکر شده در ۴۰ سویه به روش انتشار در آگار در مولر هینتون آگار (MHA) تعیین شد. سپس MIC به روش تهیه رقت در محیط مایع و MBC هر آنتی‌بیوتیک برای هر سویه مشخص گردید.

آنتی‌بیوتیک

پودر سیپروفلوکساسین و افلوکساسین با درصد خلوص مشخص (سیپروفلوکساسین ۸۴۳ و

مورد استفاده قرار می‌گیرد، مولر هینتون براث است. برای تهیه محلول‌های آنتی‌بیوتیکی سیپروفلوکساسین و افلوکساسین، از پودرهای آنتی‌بیوتیکی استفاده شد و به میزان موردنیاز در داخل آب گرم به‌عنوان حلال‌کننده و رقیق‌کننده، حل شدند. محلول‌های تزریقی، جنتامیسین و آمیکاسین به‌طور مستقیم مورد استفاده قرار گرفتند. برای تهیه سوسپانسیون میکروبی، ۳ تا ۴ کلنی از محیط MHA که شب قبل سویه موردنظر روی آن پاساژ داده شده بود، برداشته شد و در لوله حاوی MHB تا آنجا که به کدورت نیم مک فارلند برسد، حل شدند. برای بررسی میزان حساسیت هرکدام از سویه‌ها نسبت به هر یک از آنتی‌بیوتیک‌های ذکر شده، از ۱۴ لوله که هر کدام حاوی یک سی‌سی محیط MHB و رقت‌های متوالی آنتی‌بیوتیک مورد نظر بود، استفاده شد و سوسپانسیون ایزوله موردنظر به‌میزان یک سی‌سی به هر کدام از لوله‌ها افزوده شد. لوله‌ها یک شبانه روز اینکوبه شدند و از نظر MIC مورد بررسی قرار گرفتند. حداقل تراکم آنتی‌بیوتیکی ممانعت‌کننده از رشد سویه موردنظر به‌عنوان MIC در نظر گرفته شد. جهت تعیین MBC (Minimum Bactericidal Concentration) یعنی حداقل غلظت کشندگی آنتی‌بیوتیک، از لوله MIC و لوله‌های قبل آن ۰/۱ میلی‌لیتر برداشته و به محیط مولر هینتون آگار فاقد آنتی‌بیوتیک اضافه شد. به‌کمک سوآپ استریل کشت متراکم داده شد و پلیت‌ها یک شبانه روز در دمای ۳۵ درجه سانتی‌گراد اینکوبه شدند. بعد از خروج از انکوباتور، غلظت آنتی‌بیوتیک موجود در پلیتی که در آن غلظت رشد ۹۹/۹ درصد از باکتری‌ها متوقف شده بود، به‌عنوان MBC گزارش داده شد.

نتایج

مقایسه مقادیر MIC سیپروفلوکساسین، افلوکساسین، جنتامیسین و آمیکاسین در سویه‌های *Enterobacter* فعالیت ضد میکروبی سیپروفلوکساسین، افلوکساسین، جنتامیسین و آمیکاسین در ۴۰ سویه

روش انتشار در آگار (Disk Diffusion method)

آزمایش به‌روش Kirby-Bauer انجام شد (۵،۶،۷،۸). جهت انجام آزمایش ابتدا ایزوله موردنظر در محیط کشت مایع کشت داده شد و در سرم فیزیولوژیک تا آنجا که به کدورت نیم مک فارلند برسد، رقیق گردید. کشت متراکم از سوسپانسیون میکروبی روی محیط مولر هینتون، آگار تهیه شد. با پنس دیسک‌های آمیکاسین حاوی ۳۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر، جنتامیسین حاوی ۱۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر، سیپروفلوکساسین حاوی ۵ میکروگرم بر میلی‌لیتر و افلوکساسین حاوی ۵ میکروگرم بر میلی‌لیتر از آنتی‌بیوتیک موردنظر، بر سطح محیط کشت قرار داده شدند. پلیت‌ها به‌مدت ۱۶ تا ۱۸ ساعت در حرارت ۳۵ درجه سانتی‌گراد به‌صورت وارونه اینکوبه شدند (۹). در نهایت قطر هاله‌های عدم رشد با استفاده از خط‌کش دقیق بر حسب میلی‌متر اندازه‌گیری شد. در پایان با مقایسه مقادیر به‌دست آمده با جدول رفرانس میزان حساسیت ایزوله‌ها نسبت به آنتی‌بیوتیک به‌صورت حساس، نیمه‌حساس و مقاوم گزارش گردید. لازم به ذکر است که قطر هاله عدم رشد علاوه بر میزان حساسیت باکتری به مقدار داروی تلقیح شده در داخل دیسک‌های آنتی‌بیوتیک، به مقدار باکتری تلقیحی در محیط، ترکیبات محیط کشت، دمای انکوباسیون، رطوبت و قطر آگار هم وابسته است.

روش تهیه رقت در محیط مایع (Broth Dilution Test)

روش تعیین حساسیت با رقیق‌نمودن آنتی‌بیوتیک برای تعیین حداقل غلظت ممانعت‌کننده از رشد باکتری یعنی (Minimum Inhibitory Concentration, MIC) در این روش، غلظت‌های متفاوتی از یک نوع آنتی‌بیوتیک بر حسب میکروگرم به محیط کشت مایع افزوده می‌شود (۸). محیط مایعی که اغلب در این آزمایش‌ها

۱۶ میکروگرم بر میلی لیتر، سیپروفلوکساسین منجر به توقف رشد ۹۷/۵٪، افلوکساسین ۹۷/۵٪، جنتامیسین ۹۵٪ و آمیکاسین ۹۲/۵٪ از سویه‌ها شدند. در غلظت ۳۲ میکروگرم بر میلی لیتر، سیپروفلوکساسین منجر به توقف رشد ۱۰۰٪، افلوکساسین ۹۷/۵٪، جنتامیسین ۹۵٪ و آمیکاسین ۹۲/۵٪ از سویه‌ها شدند. در غلظت ۶۴ میکروگرم بر میلی لیتر، سیپروفلوکساسین منجر به توقف رشد ۱۰۰٪، افلوکساسین ۹۷/۵٪، جنتامیسین ۹۵٪ و آمیکاسین ۹۷/۵٪ از سویه‌ها شدند. در غلظت ۱۲۸ میکروگرم بر میلی لیتر چهار آنتی‌بیوتیک، رشد همه سویه‌ها متوقف شد. دامنه مقادیر MIC آنتی‌بیوتیک‌ها مورد مقایسه قرار گرفت و میزان MIC ۵۰ درصد و MIC ۹۰ درصد هر آنتی‌بیوتیک (دوزهای متوقف‌کننده رشد ۵۰ و ۹۰ درصد از سویه‌ها) تعیین شد (جدول ۲).

مقایسه MIC و MBC

مقدار MBC در بعضی سویه‌ها برابر با MIC بود (سیپروفلوکساسین: ۴ سویه، افلوکساسین: ۵ سویه، جنتامیسین: ۲۵ سویه، آمیکاسین: ۲۶ سویه)، در برخی سویه‌ها مقدار MBC یک تیترا بالاتر از MIC بود (سیپروفلوکساسین: ۱۸ سویه، افلوکساسین: ۲۰ سویه، جنتامیسین: ۱۴ سویه، آمیکاسین: ۹ سویه). در تعدادی، مقدار MBC، ۴ برابر MIC بود (سیپروفلوکساسین: ۱۲ سویه، افلوکساسین: ۱۱ سویه، آمیکاسین: ۳ سویه). در بعضی ۸ برابر مقدار آن با MIC تفاوت داشت (سیپروفلوکساسین: ۶ سویه، افلوکساسین: ۴ سویه، آمیکاسین: ۱ سویه) و در برخی هم مقدار MBC ۱۶ برابر MIC بود (جنتامیسین: ۱ سویه، آمیکاسین: ۱ سویه) (جدول ۳).

ارتباط بین MIC و قطر هاله‌های عدم رشد

نتایج به دست آمده، هماهنگی بین MIC و قطر هاله عدم رشد را نشان دادند. هر آنتی‌بیوتیکی که قطر هاله عدم رشد آن برای سویه مورد نظر بزرگتر بود، مقدار MIC آن کمتر شد (جداول ۷-۴). داده‌های

Enterobacter مورد بررسی قرار گرفت (جدول ۱ و نمودارهای ۱-۴). در غلظت ۰/۰۰۰۳۹ میکروگرم بر میلی لیتر، افلوکساسین تنها آنتی‌بیوتیکی بود که منجر به توقف رشد ۲/۵٪ از سویه‌ها شد. در غلظت ۰/۰۰۷۸ میکروگرم بر میلی لیتر، سیپروفلوکساسین منجر به توقف رشد ۵٪ و افلوکساسین ۲/۵٪ از سویه‌ها شدند. در غلظت ۰/۰۱۵۶۲۵ میکروگرم بر میلی لیتر، سیپروفلوکساسین منجر به توقف رشد ۱۲/۵٪، افلوکساسین ۲/۵٪ سویه‌ها شدند. در غلظت ۰/۰۳۱۲۵ میکروگرم بر میلی لیتر، سیپروفلوکساسین منجر به توقف رشد ۲۲/۵٪، افلوکساسین ۷/۵٪ از سویه‌ها شدند. در غلظت ۰/۰۶۲۵ میکروگرم بر میلی لیتر، سیپروفلوکساسین منجر به توقف رشد ۷۰٪، افلوکساسین ۲/۵٪، جنتامیسین ۵٪ و آمیکاسین ۵٪ از سویه‌ها شدند. در غلظت ۰/۱۲۵ میکروگرم بر میلی لیتر، سیپروفلوکساسین منجر به توقف رشد ۸۷/۵٪، افلوکساسین ۷/۵٪، جنتامیسین ۱۰٪ و آمیکاسین ۱۲/۵٪ از سویه‌ها شدند. در غلظت ۰/۲۵ میکروگرم بر میلی لیتر، سیپروفلوکساسین منجر به توقف رشد ۹۰٪، افلوکساسین ۳۵٪، جنتامیسین ۵۷/۵٪ و آمیکاسین ۲۷/۵٪ از سویه‌ها شدند. در غلظت ۰/۵ میکروگرم بر میلی لیتر، سیپروفلوکساسین منجر به توقف رشد ۹۲/۵٪، افلوکساسین ۷۲/۵٪، جنتامیسین ۷۲/۵٪ و آمیکاسین ۷۵٪ از سویه‌ها شدند. در غلظت ۱ میکروگرم بر میلی لیتر، سیپروفلوکساسین منجر به توقف رشد ۹۷/۵٪، افلوکساسین ۸۷/۵٪، جنتامیسین ۷۵٪ و آمیکاسین ۷۷/۵٪ از سویه‌ها شدند. در غلظت ۲ میکروگرم بر میلی لیتر، سیپروفلوکساسین منجر به توقف رشد ۹۷/۵٪، افلوکساسین ۹۵٪، جنتامیسین ۸۷/۵٪ و آمیکاسین ۸۲/۵٪ از سویه‌ها شدند. در غلظت ۴ میکروگرم بر میلی لیتر، سیپروفلوکساسین منجر به توقف رشد ۹۷/۵٪، افلوکساسین ۹۵٪، جنتامیسین ۹۰٪ و آمیکاسین ۹۰٪ از سویه‌ها شدند. در غلظت ۸ میکروگرم بر میلی لیتر، سیپروفلوکساسین منجر به توقف رشد ۹۷/۵٪، افلوکساسین ۹۵٪، جنتامیسین ۹۲/۵٪ و آمیکاسین ۹۰٪ از سویه‌ها شدند. در غلظت

$\alpha = 0/01$ با ۹۵ درصد اطمینان و یا در سطح $\alpha = 0/05$ با ۹۹ درصد اطمینان رابطه معنی‌دار وجود دارد. اگر $\alpha < \text{sig}$ باشد $H_0 \Leftarrow$ رد نمی‌شود، پس در سطح $\alpha = 0/05$ با ۹۵٪ اطمینان و یا در سطح $\alpha = 0/01$ با ۹۹٪ اطمینان رابطه معنی‌دار وجود ندارد. با توجه به مطالب گفته شده از نظر آماری ارتباط معنی‌داری بین مقادیر به‌دست آمده MIC و قطرهای عدم رشد در این بررسی دیده شد.

حاصله با استفاده از نرم‌افزار آماری SPSS مورد تجزیه و تحلیل قرار گرفت. در این نرم‌افزار با استفاده از فرمان bivariate، میزان همبستگی بین دو متغیر تعیین می‌شود. در این فرمان برای متغیرهای کمی، ضریب همبستگی Pearson انتخاب می‌شود. با مقایسه α (سطح معنی‌دار استاندارد) با significant level (سطح معنی‌دار کامپیوتری) و با توجه به فرضیات H_0 و H_1 ارتباط معنی‌دار به‌دست می‌آید. H_0 : رابطه معنی‌دار وجود ندارد. H_1 : رابطه معنی‌دار وجود دارد. اگر $\alpha \geq \text{sig}$ $H_0 \Leftarrow$ رد می‌شود پس در سطح

دوز آنتی‌بیوتیک	سیپروفلوکساسین	افلوکساسین	جنتامیسین	آمیکاسین
۰/۰۰۳۹	۰	۲/۵	۰	۰
۰/۰۰۷۸	۵	۲/۵	۰	۰
۰/۰۱۵۶۲۵	۱۲/۵	۲/۵	۰	۰
۰/۰۳۱۲۵	۲۲/۵	۲/۵	۰	۰
۰/۰۶۲۵	۷۰	۲/۵	۵	۵
۰/۱۲۵	۸۷/۵	۷/۵	۱۰	۱۲/۵
۰/۲۵	۹۰	۳۵	۵۷/۵	۲۷/۵
۰/۵	۹۲/۵	۷۲/۵	۷۲/۵	۷۰
۱	۹۷/۵	۸۷/۵	۷۵	۷۷/۵
۲	۹۷/۵	۹۵	۸۷/۵	۸۲/۵
۴	۹۷/۵	۹۵	۹۰	۹۰
۸	۹۷/۵	۹۵	۹۲/۵	۹۰
۱۶	۹۷/۵	۹۷/۵	۹۵	۹۲/۵
۳۲	۱۰۰	۹۷/۵	۹۵	۹۲/۵
۶۴		۹۷/۵	۹۵	۹۷/۵
۱۲۸		۱۰۰	۱۰۰	۱۰۰

جدول ۱- درصد سویه‌های توقف رشد یافته *Enterobacter* در غلظت‌های مختلف آنتی‌بیوتیک‌های سیپروفلوکساسین، افلوکساسین، جنتامیسین و آمیکاسین.

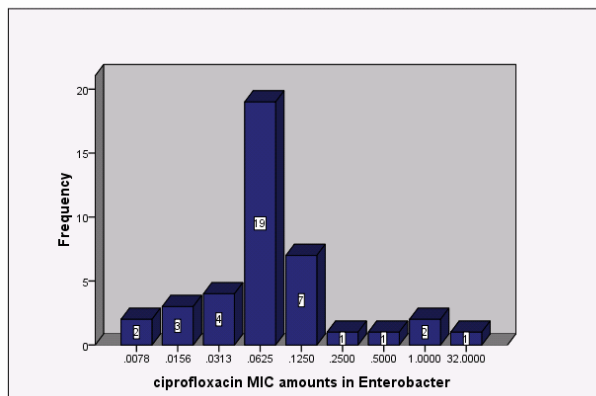
MIC ($\mu\text{g/ml}$)		دامنه مقادیر	آنتی بیوتیک	ارگانسیم
٪۹۰	٪۵۰			
۰/۲۵	۰/۰۶۲۵	۰/۰۰۷۸-۳۲	سیپروفلوکساسین	
۲	۰/۵	۰/۰۰۳۹-۱۲۸	افلوکساسین	سویه‌های
۴	۰/۲۵	۰/۰۶۲۵-۱۲۸	جنتامیسین	<i>Enterobacter</i>
۴	۰/۵	۰/۰۶۲۵-۱۲۸	آمیکاسین	

جدول ۲- مقایسه دامنه مقادیر MIC سیپروفلوکساسین، افلوکساسین، جنتامیسین و آمیکاسین در سویه‌های *Enterobacter* ایجادکننده عفونت ادراری.

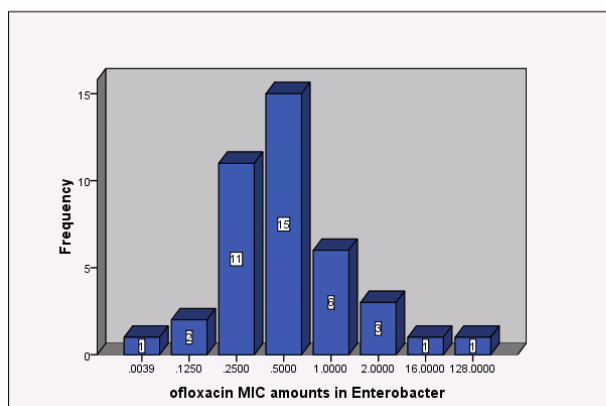
بحث

ژن این آنزیم‌ها توسط پلاسمیدهای قابل انتقال و یا ترانسپوزون‌ها کد می‌شود. آنتی‌بیوتیک‌های جنتامیسین و آمیکاسین در این گروه قرار دارند (۱۱، ۱۰). کینولون‌ها آنتی‌بیوتیک‌های وسیع‌الطیفی با فعالیت باکتریوسایدی بوده که با متصل شدن به آنزیم‌های DNA گیراز (در باکتری‌های گرم منفی) و یا توپوایزومراز نوع ۴ (در باکتری‌های گرم مثبت) مانع از رونویسی و همانندسازی DNA می‌شوند. نتایج به‌دست آمده، هماهنگی بین MIC و قطر هاله عدم رشد را نشان دادند. هر آنتی‌بیوتیکی که قطر هاله عدم رشد آن برای سویه مورد نظر بزرگتر بود، مقدار MIC آن کمتر شد. در غلظت ۱۲۸ میکروگرم بر میلی‌لیتر در چهار آنتی‌بیوتیک مورد آزمایش، رشد همه سویه‌ها متوقف شد. توقف در رشد اغلب سویه‌ها در غلظت‌های پایین سیپروفلوکساسین دیده شد.

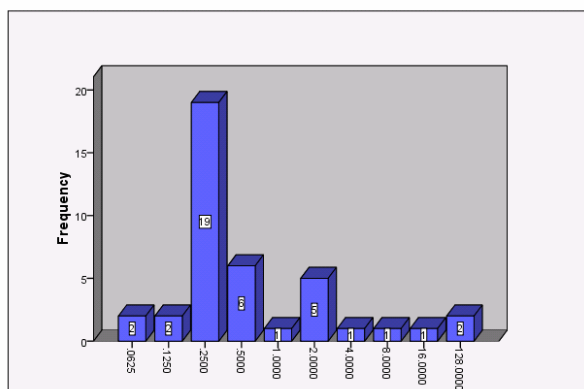
در این بررسی، فعالیت ضد میکروبی سیپروفلوکساسین، افلوکساسین، جنتامیسین و آمیکاسین در ۴۰ سویه بالینی *Enterobacter* جدا شده از بیماران مبتلا به عفونت ادراری مورد ارزیابی قرار گرفت. آمینوگلیکوزیدها شامل استرپتومیسین، کانامایسین، توبرامایسین و آمیکاسین، ترکیباتی هستند که به دلیل اتصال برگشت‌ناپذیر به ریبوزوم‌های سلولی فعالیت باکتریوسایدی دارند. این گروه از آنتی‌بیوتیک‌ها طیف اثر وسیعی داشته و بر ضد باکتری‌های هوازی، هوازی اختیاری گرم منفی و گروهی از گرم مثبت‌ها موثرند. مکانیزم‌های مقاومت سلول باکتری به این گروه از آنتی‌بیوتیک‌ها عبارت است از: تغییر ریبوزومی، کاهش نفوذپذیری سلول باکتری به ورود آنتی‌بیوتیک و تغییراتی که توسط aminoglycoside modifying enzymes روی آن‌ها ایجاد می‌شود.



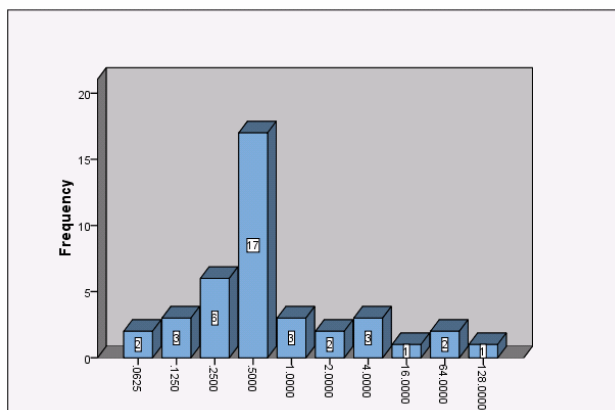
نمودار ۱- ارتباط مقادیر MIC سیپروفلوکساسین و تعداد سویه‌های توقف رشد یافته (frequency).



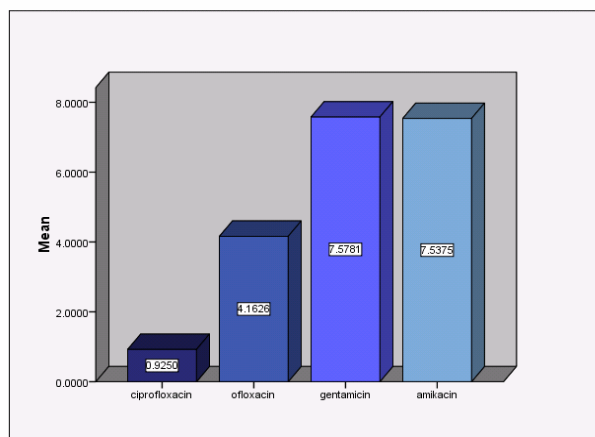
نمودار ۲- ارتباط مقادیر MIC افلوکساسین و تعداد سویه‌های توقف رشد یافته (frequency).



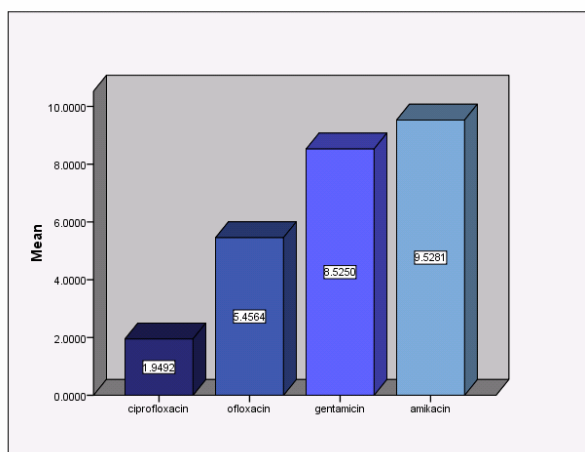
نمودار ۳- ارتباط مقادیر MIC جنتامیسین و تعداد سویه‌های توقف رشد یافته (frequency).



نمودار ۴- ارتباط مقادیر MIC آمیکاسین و تعداد سویه‌های توقف رشد یافته (frequency).



نمودار ۵- مقدار میانگین MIC سیپروفلوکساسین، افلوکساسین، جنتامیسین و آمیکاسین در *Enterobacter*



نمودار ۶- مقادیر میانگین MBC سیپروفلوکساسین، افلوکساسین، جنتامیسین و آمیکاسین در *Enterobacter*

جدول ۳- مقایسه MIC و MBC در سویه‌های *Enterobacter*

آمیکاسین		جنتامیسین		افلوکساسین		سیپروفلوکساسین		مقدار MBC
درصد	تعداد	درصد	تعداد	درصد	تعداد	درصد	تعداد	
بakteriya	بakteriya	بakteriya	بakteriya	بakteriya	بakteriya	بakteriya	بakteriya	
۶۵	۲۶	۶۲/۵	۲۵	۱۲/۵	۵	۱۰	۴	برابر
۲۲/۵	۹	۳۵	۱۴	۵	۲۰	۴۵	۱۸	۲ برابر
۷/۵	۳	۰	۰	۲۷/۵	۱۱	۳۰	۱۲	۴ برابر
۲/۵	۱	۰	۰	۱۰	۴	۱۵	۶	۸ برابر
۲/۵	۱	۲/۵	۱					۱۶ برابر

جدول ۴- رابطه مقادیر MIC و قطرهای عدم رشد سیپروفلوکساسین در ۴۰ سویه انتروباکتر. MIC: minimum inhibitory concentration

		MIC	قطرهای عدم رشد ciprofloxacin در انتروباکتر
MIC	Pearson Correlation	1.000	-.821**
	Significant (1-tailed)		.003
	Numbers	22.000	9

** . Correlation is significant at the 0.01 level (1-tailed).

جدول ۵- رابطه مقادیر MIC و قطرهای عدم رشد افلوکساسین در ۴۰ سویه انتروباکتر. MIC: minimum inhibitory concentration

		MIC	قطرهای عدم رشد ofloxacin در انتروباکتر
MIC	Pearson Correlation	1.000	-.739*
	Significant (1-tailed)		.018
	Numbers	22.000	8

*. Correlation is significant at the 0.05 level (1-tailed)

جدول ۶- رابطه مقادیر MIC و قطر هاله‌های عدم رشد جنتامیسین در ۴۰ سویه انتروباکتر. MIC: minimum inhibitory concentration

		MIC	قطر هاله‌های عدم رشد gentamicin در انتروباکتر
MIC	Pearson Correlation	1.000	-.691*
	Significant (1-tailed)		.013
	Numbers	22.000	10

*. Correlation is significant at the 0.05 level (1-tailed).

جدول ۷- رابطه مقادیر MIC و قطر هاله‌های عدم رشد آمیکاسین در ۴۰ سویه انتروباکتر. MIC: minimum inhibitory concentration

		MIC	قطر هاله‌های عدم رشد amikacin در انتروباکتر
MIC	Pearson Correlation	1.000	-.765**
	Significant (2-tailed)		.000
	Numbers	40.000	40

** . Correlation is significant at the 0.01 level (2-tailed).

۱ عدد نسبت به سیپروفلوکسازین، ۲ عدد نسبت به افلوکسازین و جنتامیسین و ۳ عدد نسبت به آمیکاسین بود. تعداد سویه‌های نیمه‌حساس تنها ۱ عدد نسبت به جنتامیسین بود. سویه‌های *Enterobacter* بیشترین حساسیت را نسبت به سیپروفلوکسازین داشتند. ۷۲/۵ درصد سویه‌ها از زنان و ۲۷/۵ درصد سویه‌ها از مردان جدا شدند. ۵۷/۵ درصد سویه‌ها از بیماران گروه سنی ۱-۱۳ سال جدا شدند. متعاقباً میزان ۷/۵ درصد سویه‌ها از بیماران گروه سنی ۲۰-۱۴ سال، ۱۰ درصد از بیماران گروه سنی ۴۰-۲۱ سال، ۱۲/۵ درصد از بیماران گروه سنی ۶۰-۴۱ سال و ۱۲/۵ درصد از بیماران بالای ۶۰ سال جدا شدند. پس بیشترین تعداد نمونه‌ها از زنان و آن هم از گروه سنی ۱-۱۳ سال جدا شدند. از آنجایی که میزان مقاومت

میانگین دوز لازم جهت توقف رشد کلیه سویه‌ها برای سیپروفلوکسازین ۰/۹۲۵۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر، افلوکسازین ۴/۱۶۲۶ میکروگرم بر میلی‌لیتر، جنتامیسین ۷/۵۷۸۱ میکروگرم بر میلی‌لیتر و آمیکاسین ۷/۵۳۷۵ میکروگرم بر میلی‌لیتر بود (نمودار ۲). میانگین دوز لازم جهت کشتن سویه‌ها برای سیپروفلوکسازین ۱/۹۴۹۲ میکروگرم بر میلی‌لیتر، افلوکسازین ۵/۴۵۶۴ میکروگرم بر میلی‌لیتر، جنتامیسین ۸/۵۲۵۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر و آمیکاسین ۹/۵۲۸۱ میکروگرم بر میلی‌لیتر بود (نمودار ۳). در مواردی مقدار MBC=MIC و در مواردی هم مقدار آن چندین برابر MIC بود. مقدار MBC در کلیه آنتی‌بیوتیک‌های ذکر شده حداکثر ۱۶ برابر MIC بود. تعداد سویه‌های مقاوم در ۴۰ سویه مورد آزمایش،

Enterobacter ایجاد کننده عفونت ادراری بودند.

سویه‌ها نسبت به چهار آنتی‌بیوتیک مورد آزمایش کم بود، دارای ارزش درمانی برای سویه‌های

منابع مورد استفاده

1. Patton, J., Nash, D., Abrutyn, E., 1991. Urinary tract infection. Med Clin North Am 75: 495-513.
2. Stamm, W. E., Hooton, T. M., 1993. Management of urinary tract infections in adults. N Engl J Med 329: 1328-34.
3. Kunin, C. M., 1994. Urinary tract infections in females. Clin Infect Dis 18: 1-12.
4. Bauerm, A. W., Kirby, W., Sherris, J. C., 1966. Antibiotic Susceptibility Testing by a single disk method. Am J Clin Pathol 45: 493.
5. Chambers, H., Hadley, W., 1998. Aminoglycosides and Spectinomycin. In Basic and Clinical Pharmacology, 7th ed, Katzung, New York, 1-4.
6. National Committee for Clinical Laboratory Standards, 1985, Methods for Dilution Antimicrobial Susceptibility Tests for Bacteria that grows Aerobically, NCCLS, 3, M7-A.
7. Rollins, D., 2000. Antibiotic disk susceptibilities. BSCI 424: 1-3.
8. Morley, D., 1945. A simple method of testing the sensitivity of wound bacteria to penicillin by use of impregnated discs. J Oathil Bacteriol 57: 379-382.
9. National committee for clinical laboratory standards, 1984. Performance standards for antimicrobial disk susceptibility tests. NCCLS 3: M2-A3.
10. Jain, S., 2005. Emerging Infectious Diseases. PMID 11: 1097-1099.
11. Garraffo, R., Drugeon, H. B., 1990. Determination of Optimal Dosage Regimen for Amikacin in Healthy Volunteers by Study of Pharmacokinetics and Bactericidal Activity. Antimicrobial Agents and Chemotherapy 34: 614-621.