

Neda Soleimani*

Assistant Professor,
Department of Microbiology
and Microbial Biotechnology,
Faculty of Life Sciences and
Biotechnology, Shahid
Beheshti University, Tehran,
Iran.

Molecular Biology of Aminoglycoside and Relationship of Aminoglycoside Modifying Enzymes with Altering Resistance

Received: 1 Jan. 2017 ; Accepted: 11 Jul. 2017

Abstract

The clinical significance of aminoglycosides is due to effect of gram-negative bacteria, *staphylococcus aureus* and some *streptococcus*. It is most application in the treatment of infections caused by facultative aerobic gram-negative bacilli. Combination of an aminoglycoside with beta-lactam or glycopeptide has synergistic effect on sensitive bacteria and can be effective in the treatment. Today, some bacteria have multiple resistances to some antibiotics, including aminoglycosides. Acquired resistance to aminoglycosides in Gram-negative bacteria and gram-positive bacteria have been reported. Three resistance mechanisms involve a change in the position of the ribosomal binding of drugs, decreasing drug permeability and enzymatic drug inactivation. So, Identification of resistance mechanisms and find new functional groups is important in reducing resistance.

Keywords: Aminoglycoside, antibiotic resistant, gene.

***Corresponding Author:**

Assistant Professor, Department of Microbiology and Microbial Biotechnology, Faculty of Life Sciences and Biotechnology, Shahid Beheshti University, Tehran, Iran.

Tel: 021-29905516
E-mail: N.soleimani@sbu.ac.ir

بیولوژی مولکولی آمینوگلیکوزیدها و ارتباط ژن‌های آنزیم‌های تغییردهنده آمینوگلیکوزیدی با بروز مقاومت

تاریخ دریافت مقاله: ۱۳۹۵/۱۰/۱۲؛ تاریخ پذیرش: ۱۳۹۶/۴/۲۰

ندا سلیمانی*

استادیار، دکتری تخصصی باکتری شناسی پزشکی، گروه میکروبیوپریوژی و زیست فناوری میکروبی، دانشکده علوم و فناوری زیستی، دانشگاه شهید بهشتی، تهران، ایران

چکیده

اهمیت بالینی آمینوگلیکوزیدها از آن جهت است که علیه طیف وسیعی از باکتری‌های هوایی خصوصاً باکتری‌های گرم منفی، بسیاری از استافیلوکوک‌ها و برخی استرپتوکوک‌ها مؤثر می‌باشند و بیشترین کاربرد را در درمان عفونت‌های ناشی از باسیل‌های گرم منفی هوایی و بی‌هوایی اختیاری نشان می‌دهند. ترکیب یک آمینوگلیکوزید با یک عامل ضد دیواره مانند بتالاکتان و یا گلیکوپیتیدها ایجاد اثر سینرژیستی روی ایزوولهای حساس نموده و می‌تواند در درمان عفونت‌ها مؤثر باشد. امروزه باکتری‌ها، مقاومت چندگانه‌ای را نسبت به برخی از آنتی‌بیوتیک‌ها از جمله آمینوگلیکوزیدها نشان می‌دهند. مقاومت اکتسابی به آمینوگلیکوزیدها هم در باکتری‌های گرم منفی و هم در باکتری‌های گرم مثبت گزارش شده است. سه مکانیسم مقاومت شامل تغییر در جایگاه ریبوزومی اتصال دارو، کاهش در نفوذپذیری دارو و غیر فعال‌سازی آنزیماتیک دارو، مسئول مقاومت به آمینوگلیکوزیدها می‌باشند. بنابراین، شناسایی مکانیسم مقاومت آن و یافتن گروه‌های عاملی جدید در کاهش مقاومت حائز اهمیت می‌باشد.

کلمات کلیدی: آمینوگلیکوزید، مقاومت آنتی‌بیوتیکی، ژن.

*نویسنده مسئول:

استادیار، دکتری تخصصی باکتری شناسی پزشکی، گروه میکروبیوپریوژی و زیست فناوری میکروبی، دانشکده علوم و فناوری زیستی، دانشگاه شهید بهشتی، تهران، ایران

۰۲۱-۲۹۹۰۰۵۵۱۶
E-mail: N_Soleimani@sbu.ac.ir

مقدمه

امینوگلیکوزیدها خانواده‌ای از عوامل آنتی باکتریال هستند کهAME‌های گوناگون در سراسر دنیا وجود دارند. توسعه مقاومت آنتی‌بیوتیکی خصوصاً مقاومت به آمینوگلیکوزیدهایی که با واسطه پلاسمید عمل می‌کنند سریعاً باعث انتقال ژن مقاومت به سایر باکتری‌ها از جمله باکتری‌های گرم منفی گردیده و ارگانیزم‌ها را نسبت به درمان مقاوم می‌کنند.^{۱۰,۹}

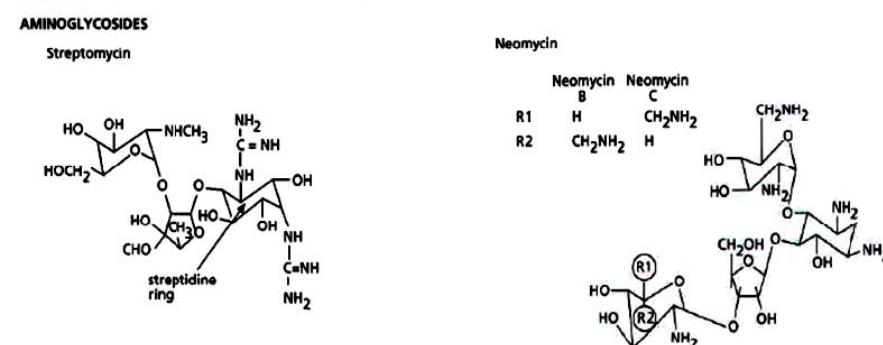
ساختار مولکولی آمینوگلیکوزیدها

آمینوگلیکوزیدها، ترکیبی از گروه‌های آمینو و گروه‌های قندی می‌باشند. این آنتی‌بیوتیک‌ها دارای یک حلقه شش عضوی آمینوسیکلیتول می‌باشند که به این حلقه گروه‌های آمینو و هیدروکسیل متصل است.^{۱۱} این آنتی‌بیوتیک‌ها باکتریوسیدال بوده و بر حسب حلقه آمینوسیکلیتول، به دو گروه کلی تقسیم می‌شوند:

- آمینوگلیکوزیدهایی که حلقه آمینوسیکلیتول آن‌ها، استرپتامین می‌باشد. در اغلب آمینوگلیکوزیدهایی که مورد استفاده بالینی دارند، حلقه ۲-داکسی استرپتامین در موقعیت‌های ۶ و ۴ (جنتامیسین، توبرامایسین، آمیکاسین و نتیل‌مایسین) و ۵ و ۴ (پارامومایسین، ریبوستاما مایسین و نومایسین) توسط گروه‌های مختلفی چون آمینوهگزوها و پتووزها جایگزین می‌شود.^{۱۲,۱۳}

در شکل ۱ تفاوت ساختاری بین دو دسته فوق مشخص شده است.

آمینوگلیکوزیدها خانواده‌ای از عوامل آنتی باکتریال هستند که بالاتصال به 30s ریبوزوم مانع از سنتز پروتئین‌سازی می‌گردند. آمینوگلیکوزیدهای اولیه محصولات طبیعی گروه بزرگی از باکتری‌های خاک به نام اکتینومیسیت‌ها، مخصوصاً گونه‌های دو جنس استرپتومایسین و میکرومونوسپورا می‌باشند که دارای بار مثبت بوده و حاوی چندین گروه آمینو در ساختار گلیکوزیدی‌شان هستند.^{۱۴} اهمیت بالینی این خانواده آنتی‌بیوتیکی از آنجهت است که علیه طیف وسیعی از باکتری‌های هوایی غیرمعتمد باکتری‌های گرم منفی، سیاری از استافیلوکوک‌ها و برخی استرپتوكوک‌ها مؤثر می‌باشند و بیشترین کاربرد را در درمان عفونت‌های ناشی از باسیل‌های گرم منفی هوایی و بیهوایی اختیاری نشان می‌دهند. ترکیب یک آمینوگلیکوزید با یک عامل ضد دیواره مانند بتالاکتام و یا گلیکوپپتیدها ایجاد اثر سینزیستی روی جاذبه‌های حساس نموده و می‌تواند در درمان عفونت‌ها مؤثر باشد. مقاومت اکتسابی به آمینوگلیکوزیدها هم در باکتری‌های گرم منفی و هم در باکتری‌های گرم مثبت گزارش شده است. سه مکانیسم مقاومت شامل تغییر در جایگاه ریبوزومی اتصال دارو، کاهش در نفوذپذیری دارو و غیر فعال‌سازی آنزیماتیک دارو، مسئول مقاومت به آمینوگلیکوزیدها می‌باشند.^{۱۵} از این بین غیر فعال‌سازی آنزیماتیک آمینوگلیکوزیدها توسط آنزیم‌های تغییردهنده‌ی آن‌ها، اصلی‌ترین مکانیسم مقاومت به این داروها در باکتری‌ها می‌باشد. سویه‌های مقاوم توانایی تغییر در ساختار بیوشیمیابی آمینوگلیکوزیدها را توسط آنزیم‌های تغییردهنده آمینوگلیکوزیدها (Aminoglycosides Modifying Enzymes)



شکل ۱: تفاوت ساختاری آمینوگلیکوزیدها

می‌باشدند. PAE مهار طولانی رشد باکتری است که به مدت ۴-۸ ساعت پس از مواجهه شدن ارگانیسم‌های چون استافیلوکوکوس اورئوس، کلبسیلا پنومونیه و سودوموناس آئروژینوزا با آنتی‌بیوتیک، پایدار می‌ماند. تجویز دوزهای بالای متناوب که سطوح بالایی از دارو ایجاد می‌کند و به دنبال آن اثر PAE، باعث حفظ کارآیی دارو زمانی که سطوح سرمی آن پائین تر از سطح حداقل غلظت مهارکننده یا MIC باشد می‌شود. اهمیت چنین پدیده‌ای همچنان بحث برانگیز باقی‌مانده است زیرا تغییرات قابل توجهی در مدت زمان این اثر از ارگانیسمی به ارگانیسم دیگر و حتی درون یک جنس و گونه مشابه دیده می‌شود.^{۱۲} آنتی‌بیوتیک‌های آمینوگلیکوزیدی ریبوزوم باکتریایی را مورد هدف قرار داده و در مرحله ترجمه‌ی پروتئین‌ها اختلال ایجاد می‌کنند. برخلاف دیگر آنتی‌بیوتیک‌های متوقف کننده فرآیند ترجمه همچون تراسیکلین‌ها و کلامفینیک که باکتریوستات هستند، اغلب آمینوگلیکوزیدها باکتریسیدال هستند و فعالیت کشنده‌ی آن‌ها به دلیل میل به ایجاد خطأ در هنگام خواندن نسخه mRNA (Misreading of the mRNA transcript) است که این عمل منجر به تولید پروتئین‌های ناقص می‌شود.^{۱۳} قیمت و هزینه کم، وسیع الطیف بودن و فعالیت باکتریسیدالی سریع از جمله مزیت‌های این گروه از آنتی‌بیوتیک‌ها می‌باشد.^{۱۴}

خصوصیات فارماکولوژیک آمینوگلیکوزیدها

آمینوگلیکوزیدها شدیداً در آب محلول‌اند و قدرت اتحاد کمی در چربی‌ها دارند. در محیط قلیایی دارای فعالیت ضد باکتریایی بیشتری نسبت به محیط اسیدی می‌باشند. از راه دهانی جذب اندکی دارند، به همین دلیل بهتر است از طریق داخل ماهیچه‌ای یا داخل رگی تجویز شوند. این آنتی‌بیوتیک‌ها توانایی نفوذ به داخل سلول و سد خونی-مغزی را ندارند. دفع آن‌ها عمدتاً از طریق ادرار می‌باشد و نیمه‌عمر آن‌ها حدود ۲ تا ۴ ساعت است. علیرغم این‌که آمینوگلیکوزیدها آنتی‌بیوتیک‌هایی با فعالیت ضدミکروبی چندگانه می‌باشند ولی دارای اثرات جانبی سمی نیز می‌باشند. شایع‌ترین اثرات جانبی آن سمیت کلیوی و سمیت شنوایی می‌باشد. سمیت کلیوی وابسته به دوز بوده و به طور کلی در اکثریت بیماران با قطع مصرف دارو قابل برگشت است. سمیت شنوایی معمولاً

شماره‌گذاری مراکز کربن برای نام‌گذاری آنزیم‌های تغییردهنده به این شکل است که حلقه آمینوسیکلیتول پسوندی نمی‌گیرد و حلقه‌های اضافی دیگر با علامت (') و (") و الى آخر مشخص می‌شوند. حضور فراوان گروه‌های آمینو موجب می‌شود که بار کلی این ترکیبات در pH فیزیولوژیک ثابت شود که این امر خود باعث حلالیت شدید آن‌ها در آب شده و هنگامی که از طریق خوراکی مصرف شوند به طور ضعیف در دسترس سلول‌ها قرار می‌گیرند.^{۱۵}^{۱۶} کاناامایسین توسط استرپتومایزر کاناامایستیکوس تولید می‌شود و از سه بخش تشکیل شده است (A ۹۸٪ و C ۲٪). جنتامایسین C نیز از سه بخش متفاوت ولی باقیمانده از B و C). جنتامایسین C به عنوان یک ترکیب کوچک و به مرتبه آمینوگلیکوزید سولفات شامل C₁، C₂، C₃ و C₄ می‌باشد. تنشکیل شده است. جنتامایسین B به عنوان یک ترکیب کوچک و به میزان کم همزمان با مجموعه جنتامایسین C طی عمل تخمیر توسط میکرومونوسپورا پورپورا تولید می‌شود و مشتق نیمه سنتیک آن یعنی ایزیپامایسین طیف فعالیت مشابه آمیکاسین دارد. اسپکتینومایسین علیرغم این‌که اغلب به عنوان یک آمینوگلیکوزید در نظر گرفته می‌شود، فاقد یک قند آمینو می‌باشد. تغییرات اختصاصی در ساختار آمینوگلیکوزیدهای نیمه سنتیک جدیدتر به منظور کاهش آسیب‌پذیری در مقابل آنزیم‌های تغییردهنده آمینوگلیکوزید و یا افزایش فعالیتشان اعمال می‌شود.^{۱۷}

خصوصیات فارماکودینامیک و فارماکوکینتیک

آمینوگلیکوزیدها

این آنتی‌بیوتیک‌ها به میزان کمی از دستگاه گوارش جذب شده و به طور ضعیف از سد خونی-مغزی عبور می‌کنند. علاوه بر این نفوذ‌پذیری آن‌ها به درون ترشحات برونژی، مایع پروستاتیک، بzac، صفراء و مایع زجاجیه کم می‌باشد. آمینوگلیکوزیدها در غلظت‌های بالا در مایع سینوویال، استخوان و مایع پریتوئن تجمع می‌یابند. همچنین در غلظت‌های بسیار بالا در ادرار (به طور مشخص ۱۰-۲۵ برابر بیشتر از سطح سرمی) ظاهر می‌شوند. در برخی از ارگانیسم‌ها دارای اثر هم‌افزایی با آنتی‌بیوتیک‌هایی نظیر بتالاکتام‌ها می‌باشند، هرچند اثر آنتاگونویسمی هم مشاهده شده است.^{۱۸} آمینوگلیکوزیدها دارای اثری به نام اثر پس از آنتی‌بیوتیک یا PAE

مکانیسم عمل ضد باکتریایی

آمینوگلیکوزیدها ترکیبات بازی، شدیداً قطبی و با بار مثبت هستند لذا توانایی اتصال به واحدهای با بار منفی نظری لیپولیپیدها و فسفولیپیدهای غشاء خارجی باکتری‌های گرم منفی و بسیاری از مولکول‌های آنیونی داخل سلولی نظری DNA را دارند.^{۱۷} در باکتری‌های گرم مثبت فسفولیپیدها و اسیدهای تئیکوئیک به عنوان جایگاه‌های اولیه جهت اتصال عمل می‌کنند. این مرحله یک پروسه‌ی غیر وابسته به انرژی است. این داروها سپس از طریق فرآیند انتشار و پروتئین‌های پورین غشای خارجی وارد فضای پری پلاسمی می‌شوند.^{۱۸} انتقال و عبور آمینوگلیکوزیدها از ورای غشای سیتوپلاسمی (غشای داخلی) نیازمند انرژی متابولیکی است که توسط سیستم انتقال الکترون در یک پروسه‌ی وابسته به اکسیژن تأمین می‌شود. این فاز از انتقال، فاز وابسته به انرژی نامیده می‌شود. این فاز دارای محدودیت سرعت است و توسط کاتیون‌های دو ظرفیتی (Mg^{2+} و Ca^{2+} ، فشار اسمزی بالا، pH پائین و شرایط بی‌هوایی متوقف و یا مهار می‌شود. تولید انرژی اکسیداتیو که برای انتقال مورد نیاز است بیانگر این نکته است که چرا آمینوگلیکوزیدها در محیط بی‌هوایی فعالیت بسیار کمتری دارند.^{۱۹} در داخل سیتوزول آمینوگلیکوزیدها با مولکول rRNA 16S از زیر واحد ۳۰S ۳۰ریبوزوم طی یک مرحله وابسته به انرژی به نام فاز وابسته به انرژی واکنش داده و اساس تداخل عمل را فراهم می‌کند. آمینوگلیکوزیدها به طور اختصاصی به محل تشخیص کدون-آنٹی کدون در جایگاه A متصل می‌شوند.^{۲۰}^{۲۱} اتصال آمینوگلیکوزیدها به آدنین، موجب جابجایی این نوکلئوتید در داخل جایگاه A به شکل ساختار فضایی خاصی می‌شود به گونه‌ای که قدرت واکنش با جفت‌های کدون آنٹی کدون ناجور را پیدا می‌کنند. این آنٹی‌بیوتیک‌ها باعث بروز خطا در فرآیند ترجمه شده و این کد خوانی اشتباه منجر به تولید پروتئین‌های ناقص و درنهایت مرگ سلول می‌شود.^{۲۲}^{۲۳} همچنین بعضی از آمینوگلیکوزیدها به زیر واحد ریبوزومی S ۵۰ نیز متصل می‌شوند. این اتصال از تشکیل مجموعه شروع سنتز پروتئین (اتصال mRNA، mRNA formyl-Met-RNA و همکاری زیر واحد S ۵۰) جلوگیری نمی‌کند اما در مرحله‌ی طویل سازی زنجیره در حال تشکیل به وسیله‌ی اختلال در پروسه‌ی

غیرقابل برگشت بوده و می‌تواند برای همیشه باعث از دست رفتن قدرت شناوبی شود. آمینوگلیکوزیدها همچنین ممکن است سبب ایجاد اثر جانبی غیرمعمول انسداد عصبی عضلانی شوند که با مانع از آزادسازی استیبل کولین ایجاد می‌شود. دیگر عوارض جانبی آمینوگلیکوزیدها شامل سرگیجه، حالت تهوع و نوریت محیطی می‌باشد. جهت کاهش اثرات سمی این آنٹی‌بیوتیک‌ها باستی سطوح آمینوگلیکوزیدها به طور مناسب کترول شود، به خصوص زمانی که این عوامل باستی برای بیش از سه روز مصرف شوند.^{۱-۹}

اهمیت بالینی و طیف فعالیت آمینوگلیکوزیدها

آمینوگلیکوزیدها دارای طیف ضد باکتریایی گسترده‌ای می‌باشند و بیشترین کاربرد را در درمان عفونت‌های باسیل‌های گرم منفی هوازی و اختیاری از جمله شریشیاکایی دارند. همین‌طور آمینوگلیکوزیدها در درمان عفونت‌های مایکو باکتریوم توپرکلوزیس نیز مؤثر واقع می‌شوند. این خانواده آنٹی‌بیوتیکی به طور کلی از فعالیت کمی بر ضد باکتری‌های گرم مثبت به ویژه استرپتوكوک‌ها، انترکوکوک‌ها به دلیل دیواره سلولی که به عنوان یک سد در مقابل نفوذپذیری دارو عمل می‌کند برخوردارند. علیرغم این، استافیلکوکوس او رئوس و استافیلکوکوس اپیکرمیس به آمینوگلیکوزیدها حساس‌اند هرچند درصد بالایی از سویه‌های مقاوم در بعضی از مؤسسات گزارش شده است. بنابراین کاربرد بالینی این آنٹی‌بیوتیک‌ها در درمان عفونت‌های باکتری‌های گرم مثبت به طور کلی محدود به ترکیبات سینرژیسمی آن‌ها با دیگر عوامل ضدیکروبی می‌باشد. اکثر باکتری‌های روده‌ای و سودوموناس آنروژینوزا نسبت به جتاتمیسین، توپرامایسین، نتیل میسین و آمیکاسین حساس‌اند. جتاتمیسین و توپرامایسین دارای الگوهای فعالیت ضد باکتریایی مشابه هستند. لازم به ذکر است که جتاتمیسین دارای فعالیت نسبتاً بیشتری علیه اشریشیا کلی و گونه‌های سراشیا می‌باشد در حالی که توپرامایسین علیه سودوموناس آنروژینوزا فعال‌تر است. سویه‌های مقاوم به جتاتمیسین و توپرامایسین ممکن است همچنان نسبت به آمیکاسین حساس باقی بمانند.^{۱۰-۱۴}

باکتری‌های تخمیرکننده مطلق (نظیر استرپتوكوک‌ها) که PMF تولید نمی‌شود، آمینوگلیکوزیدها قدرت ورود به داخل سلول را نداشتند و در نتیجه باکتری نسبت به آمینوگلیکوزیدها مقاوم می‌باشد. از این جهت عفونت‌های حاصل از باکتری‌های بی‌هوازی و یا استرپتوكوک‌ها را نمی‌توان به خوبی توسط آمینوگلیکوزیدها درمان نمود.^{۲۰-۲۹}

۲. مقاومت اکتسابی

امروزه بروز و ظهور مقاومت نسبت به آمینوگلیکوزیدها تأثیر عمیقی در کاربرد بالینی شان داشته است. به طور کلی مقاومت به آمینوگلیکوزیدها به سه روش ایجاد می‌شود که عبارتند از: ۱. تغییر اهداف دارو، شامل RNA‌های ریبوزومی و پروتئین‌های ریبوزومی، ۲. تغییر در انتقال آمینوگلیکوزیدها (ورود و دفع) یا به عبارت دیگر کاهش در جذب و غلظت داخل سلولی آنتی‌بیوتیک، ۳. غیرفعال‌سازی آنزیماتیک دارو به وسیلهٔ تولید آنزیم‌های تغییردهنده آمینوگلیکوزید. از میان این سه مکانیسم مقاومت، غیرفعال‌سازی آمینوگلیکوزیدها توسط آنزیم‌های تغییردهنده، شایع‌ترین مکانیسم در بین اغلب ایزوله‌های بالینی مقاوم می‌باشد ولی امروزه افزایش یافته است.^{۱۷-۱۹} مقاومت اکتسابی بر علیه آمینوگلیکوزیدها غالباً به دلیل وجود نوعی پلاسمید (فاکتور R) می‌باشد. پلاسمید مزبور آنزیمی را کد می‌کند که با اتصال به یک گروه استیل، فسفات یا آدنیل به این آنتی‌بیوتیک‌ها سبب غیرفعال کردن آمینوگلیکوزیدها می‌گردد.

۳. مقاومت به آمینوگلیکوزیدها از طریق تغییر جایگاه هدف

بروز جهش‌های نقطه‌ای در مولکول ۱۶S RNA ۱۶S منجر به ایجاد مقاومت نسبت به آمینوگلیکوزیدها می‌شود. آمینوگلیکوزیدها با اتصال به زیر واحد ۳۰S ریبوزومی در فرآیند صحت ترجمه تداخل ایجاد می‌کنند. آنتی‌بیوتیک‌های آمینوگلیکوزیدی رده‌ی ۲-داکسی استرپتامین آمینوسیکلیتول (همچون جنتامیسین، نومایسین و غیره)، به طور اختصاصی به مولکول ۱۶S rRNA در جایگاه کدون-رمز گشاینده اتصال می‌یابند و موجب جفت شدن نادرست کدون و آنتی کدون می‌شوند. برای مثال در برخی از انواع اشریشیا

کنترل صحت ترجمه، خلل ایجاد می‌کند. آمینوگلیکوزیدها همچنین اصطلاحاً میزان صحت اتصال RNA پیامبر را کاهش می‌دهند و باعث ورود اسیدهای آمینه نادرست به زنجیره پلی پپتیدی در حال رشد می‌شوند. پروتئین‌های ناقصی که به این ترتیب حاصل می‌شوند ممکن است به درون غشاء سلولی وارد شده و نفوذپذیری آن را تغییر داده و درنهایت منجر به تحریک بیشتر انتقال آمینوگلیکوزیدها از ورای غشاء شوند.^{۲۵-۲۷} علاوه بر این‌ها مشاهده شده است که آمینوگلیکوزیدها می‌توانند به وسیلهٔ از دست دادن یون‌های چون پتاسیم (K⁺) از سلول باعث آسیب به غشاء سلولی شوند. همین‌طور این آنتی‌بیوتیک‌ها با جایگزینی یون‌های کلسیم و منیزیوم در دیواره سلولی باکتری، سبب از هم پاشیدگی نفوذپذیری دیواره سلولی شده و موجب مرگ سلول باکتریایی می‌شوند.^{۲۸}

همه آمینوگلیکوزیدهایی که استفاده بالینی دارند در غلظت‌های درمانی معمولشان (کمتر از ۲۵ میکروگرم در میلی‌لیتر) مهارکننده‌های سنتز پروتئین‌های پروکاریوتی هستند، این آنتی‌بیوتیک‌ها ممکن است در غلظت‌های بالاتر سنتز پروتئین‌های سلول‌های پستانداران را تحت تأثیر قرار دهند که این عمل را بالاتصال غیراختصاصی به ریبوزوم‌ها و یا اسیدهای نوکلئیک یوکاریوتی انجام می‌دهند.^{۲۶-۲۸}

۴. مقاومت نسبت به آمینوگلیکوزیدها

به طور کلی مکانیسم‌های مقاومت نسبت به آمینوگلیکوزیدها به دو صورت مکانیسم مقاومت ذاتی و مکانیسم مقاومت اکتسابی مشاهده می‌شود.^{۳۰-۳۲}

۱. مقاومت ذاتی

اثر آمینوگلیکوزیدها مستقیماً بستگی به میزان دارویی دارد که می‌تواند در داخل باکتری انشاسته شود. برخلاف بتالاکتام‌ها که اثر آن‌ها بیشتر بستگی به سرعت رشد باکتری دارد، انتقال آمینوگلیکوزیدها در عرض غشای سیتوپلاسمی، توسط حامل ویژه-ای صورت می‌گیرد که به وسیلهٔ نیروی محركه پروتونی (PMF) تولید می‌شود.^{۳۱} باکتری‌هایی که قدرت PMF آن‌ها ضعیف باشد و یا قادر به تولید PMF نباشند، به طور طبیعی به آمینوگلیکوزیدها مقاوم می‌باشند. در باکتری‌های بی‌هوازی PMF ضعیف بوده و در

آنژیم‌ها به سه خانواده اصلی و بزرگ طبقه‌بندی می‌شوند که شامل: آمینوگلیکوزید ان-استیل ترانسفراز (ACAs)، آمینوگلیکوزید آ-فسفوترانسفرازها (APHs) و آمینوگلیکوزید آ-نوکلئوتیدیل ترانسفرازها (ANTs) یا آمینوگلیکوزید آ-آدنیل ترانسفرازها (ADNs) است. این آنژیم‌ها با استفاده از استیل کوانژیم A و یا ATP می‌باشند. این آنژیم‌ها با استفاده از استیل کوانژیم A دارای آنژیم (rmtA) هستند. آنژیم‌ها با استفاده از آنژیم A به عنوان سوبسکرپتور باعث استیله شدن، فسفوریله شدن و آدنیله شدن گروه‌های منتخب آمینو یا هیدروکسیل از آمینوگلیکوزیدهای هدف‌شان می‌شوند.^{۲۲, ۲۳, ۲۴}

آنژیم‌های تغییردهنده آمینوگلیکوزید

تاكرون بیش از ۷۰٪ کد کننده این آنژیم‌ها شناخته شده و کلون شده‌اند و تعدادی نیز همچنان ناشناخته باقی‌مانده‌اند. ولی از این تعداد تنها یک مجموعه از ژن‌ها از لحاظ بالینی دارای اهمیت می‌باشند. به دلیل اینکه این مجموعه، آمینوگلیکوزیدهای را غیرفعال می‌سازند که کاربرد بالینی و درمانی دارند. استیل ترانسفرازها با استفاده از استیل کوانژیم A به عنوان دهنده، گروه استیل را به گروه‌های آمینو آمینوگلیکوزیدهای متقل می‌کنند در مقابل نوکلئوتیدیل ترانسفرازها و فسفوترانسفرازها هر دو با استفاده از مولکول ATP به عنوان دهنده به ترتیب گروه آدنیل و فسفوریل را به گروه‌های هیدروکسیل آمینوگلیکوزیدهای انتقال می‌دهند و منجر به غیرفعال شدن آن‌ها می‌شوند.^{۲۵, ۲۶}

الف) آمینوگلیکوزید استیل ترانسفرازها

آمینوگلیکوزید ان استیل ترانسفرازها بزرگ‌ترین خانواده آنژیم‌های تغییردهنده آمینوگلیکوزیدهای می‌باشند. این خانواده چهار زیرده بزرگ بر اساس مکان اختصاصی انتقال گروه استیل بر روی آمینوگلیکوزید با استفاده از استیل کوانژیم A تقسیم شده‌اند که شامل AAC(۶), AAC(۱), AAC(۲) و AAC(۳) می‌باشند. این آنژیم‌ها هم در باکتری‌های گرم مثبت و هم گرم منفی وجود دارند. استیل ترانسفرازها با استفاده از استیل کوانژیم A به عنوان دهنده، گروه استیل را به گروه‌های آمینو آمینوگلیکوزیدهای متقل می‌کنند، واکنش کاتالیز شده توسط استیل ترانسفرازها در شکل نشان داده شده است.^{۲۷, ۲۸}

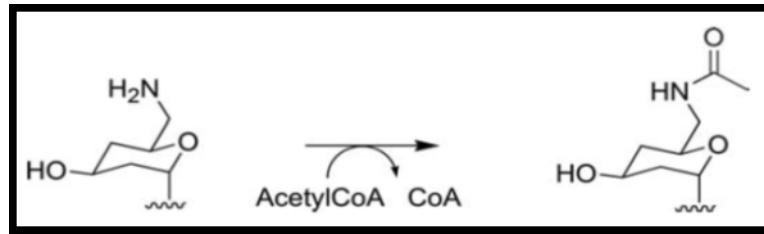
کلی در اثر تغییر پروتئین S12 نسبت به استرپتومایسین مقاوم می‌گردد.^{۲۹, ۳۰} مکانیسم دیگری که منجر به مقاومت نسبت به آمینوگلیکوزیدهای با تغییر اهداف دارویی می‌شود، متیلاسیون ریبوزومی توسط آنژیم‌های متیل ترانسفراز است که باعث مقاومت سطح بالا (HLR) در تولید کننده‌های آمینوگلیکوزیدهای می‌شود. ژنی تحت عنوان rmtA در ۱۶S rRNA می‌شود. این ژن در سراشیا مارسنس، متیلاسیون پنومونیه و اشريشیا کلی گزارش شده است. این ژن‌ها در خانواده انترباکتریا به روی ترانسپوزون‌ها قرار دارند.^{۳۱}

مقاومت به آمینوگلیکوزیدهای از طریق تغییر در انتقال (ورود و دفع) پمپ‌های Efflux

با تغییر نفوذپذیری، برخی باکتری‌ها به طور نسبی به آنتی‌بیوتیک‌ها مقاوم می‌گردند، که به علت تغییر در مولکول‌های پورین و یا اجزای لیپو پلی‌ساقاریدی می‌باشد. آمینوگلیکوزیدهای برای دستیابی به اهداف ریبوزومی خود باید از غشای پلاسمایی در مورد باکتری‌های گرم مثبت و از غشای خارجی در مورد باکتری‌های گرم منفی عبور کنند. نشان داده شده است که انتقال و عبور از غشای پلاسمایی نیازمند نیروی محركه پروتون است و جهش یافته‌هایی که چار نقص در ترکیبات زنجیره انتقال الکترون هستند نمی‌توانند آمینوگلیکوزیدهای را انتقال داده بنابراین نسبت به آن‌ها مقاوم‌اند. پنج کلاس از سیستم‌های دفع غشایی که در ارتباط با مقاومت آنتی‌بیوتیکی هستند وجود دارد و خانواده (RND) Family (Resistance nodulation division (RND) Family) Multidrug MATE (and toxic compound extrusion است.^{۳۲, ۳۳}

مقاومت به آمینوگلیکوزیدهای از طریق غیر فعال‌سازی آنژیماتیک دارو

شایع‌ترین مکانیسم مقاومت نسبت به آنتی‌بیوتیک‌های خانواده آمینوگلیکوزیدی، غیر فعال‌سازی آنژیماتیک آن‌ها توسط آنژیم‌های تغییردهنده آمینوگلیکوزید در اکثر ایزوforme‌های بالینی می‌باشد. این



شکل ۲: واکنش کاتالیز شده توسط استیل ترانسферازها

ترمینال آنزیم دوکاره AAC(6)-APH(2'') (Bifunctional enzyme) را کد می‌کند، این آنزیم فراوانترین منبع مقاومت به آمینوگلیکوزیدها در ارگانیسم‌های گرم مثبت است.^{۲۴} آنزیم AAC(6')-APH(2'') علاوه بر آنتی‌بیوتیک‌های مذکور، مقاومت نسبت به جتاتامیسین را نیز کد می‌کند. آنزیم دوکاره-AAC(6)-APH(2'') دارای فعالیت آمینوگلیکوزید کیناز و استیل ترانسفرازی می‌باشد و در باکتری‌های گرم مثبتی همچون استافیلوکوکوس اورئوس مکانیسم اولیه مقاومت به جتاتامیسین (در بیش از ۹۰٪ ایزولهای) می‌باشد.^{۲۵}

ب) آمینوگلیکوزید فسفوترانسферازها

آمینوگلیکوزید فسفوترانسферازها، خانواده کیناز‌های وابسته به ATP هستند که با استفاده از ATP که این مولکول به عنوان دهنده گروه فسفوریل، این گروه را به گروه‌های هیدروکسیل آمینوگلیکوزیدها انتقال می‌دهند و منجر به غیرفعال شدن آن‌ها می‌شوند.

این خانواده دارای سیزده کلاس می‌باشد که شامل آنزیم‌های APH(3)-I, APH(3)-II, APH(3)-III, APH(3)-IV, APH(2'')-I, APH(3)-V, APH(3)-VI, APH(3)-VII, APH(3), APH(4), APH(6), APH(9) و APH(7') به طور شایع در باکتری‌های گرم منفی و گرم مثبت حضور دارند. آنزیم APH(3)-I مقاومت به طیف گسترده‌ای از آمینوگلیکوزیدها از جمله کانامایسین و نومایسین را واسطه‌گری می‌کند. واکنش کاتالیز شده توسط فسفوترانسферازها را نیز در شکل ملاحظه می‌نمایید.^{۱-۴}

در میان آنزیم‌های استیل ترانس فراز، AAC(3) شایع‌ترین آنزیم در باکتری‌های خانواده انترباکتریاسه به شمار می‌رود.

AAC(3) دارای ده کلاس می‌باشد که مهم‌ترین آن‌ها شامل:

۱- آنزیم-I: AAC(3)-I: سوبسترای آنزیم-I AAC(3) جتاتامیسین

می‌باشد و دو ژن *aac(3)-Ia* و *aac(3)-Ib* مقاومت نسبت به جتاتامیسین را کد می‌کند.

۲- آنزیم-II: AAC(3)-II: سوبسترای آنزیم-II AAC(3)-II

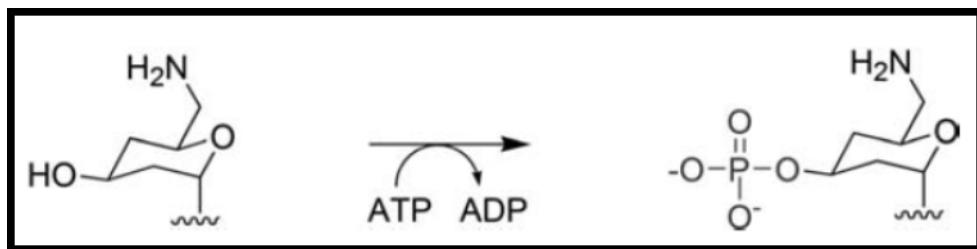
aac(3), *aac(3)-Iia*, *aac(3)-Iib* و *aac(3)-Iic* کد کننده مقاومت به این آنتی‌بیوتیک‌ها هستند و بیشترین فراوانی را در باکتری‌های گرم منفی از جمله انترباکتریاسه، گونه‌های سودوموناس، گونه‌های سراشیا و گونه‌های اسیتوباکتر دارد.

۳- آنزیم-III: AAC(3)-III: سوبسترای این آنزیم، آنتی‌بیوتیک‌های

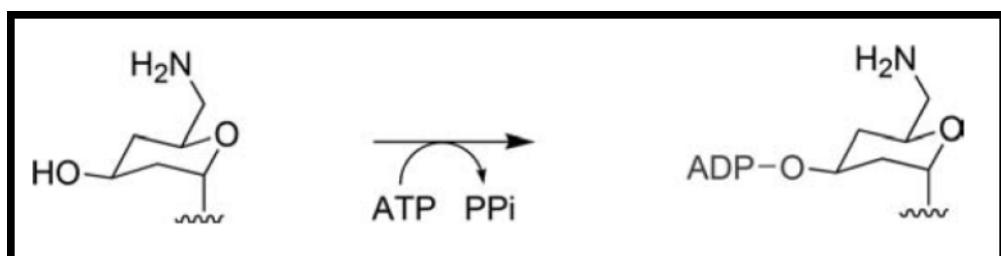
جتاتامیسین، توپرامایسین، کانامایسین، نومایسین، دیپکاسین و پرومایسین می‌باشد. ژن‌های *aac(3)-IIIa*, *aac(3)-IIIb* و *aac(3)-IIIc* عامل کد کننده مقاومت به این آنتی‌بیوتیک‌ها می‌باشند. این آنزیم در سودوموناس شیوع دارد.^{۲۰, ۲۱, ۲۲}

آنزیم AAC(6) دارای سه کلاس می‌باشد:

آنزیم-I: AAC(6)-I: این آنزیم مقاومت نسبت به توپرامایسین، آمیکاسین، نتیل میسین و دیپکاسین را سبب می‌شود. نه ژن *a, b, c, d, e, f, g, h, i* در ایجاد مقاومت به وسیله این آنزیم نقش دارد و این آنزیم را کد می‌کند. این آنزیم فراوانترین عامل مقاومت به آمینوگلیکوزیدها می‌باشد و خصوصاً به طور فراوان در باکتری‌های گرم منفی وجود دارند. بیشترین حضور این ژن در گونه‌های سراشیا مشاهده شده است. ژن *aac(6)-Ie* بخش ا-



شکل ۳: واکنش کاتالیز شده توسط فسفوترانسفرازها



شکل ۴: واکنش کاتالیز شده توسط نوکلئوتیدیل ترانسферازها

می باشد که سوبستراها آن شامل آمیکاسین، توبرامایسین و ایزپامیسین می باشد. شکل واکنش کاتالیز شده توسط نوکلئوتیدیل ترانسفرازها را به تصویر می کشد. در جدول ۱ آنزیم های تغییر دهنده آمینو گلیکوزیدها و سوبستراها آنها آورده شده است.

ژنتیک آنزیم های تغییر دهنده آمینو گلیکوزیدها

ژن های کد کننده آنزیم های تغییر دهنده آمینو گلیکوزید، کروموزومی یا بر روی عناصر خارج کروموزومی از قبیل پلاسمیدها و ترانسپوزون ها حمل می شوند. به عنوان مثال ژن مربوط به آنزیم APH(3')-II روی کروموزوم قرار دارد. امروزه ژن های این آنزیم ها را مربوط به عناصر ژنتیکی متحرک می دانند. به عنوان مثال ژن های مربوط به آنزیم های AAC(3) در ارتباط با ترانسپوزون ها و ایتگرون ها می باشد.^{۲۰ و ۱۸}

ج) آمینو گلیکوزید نوکلئوتیدیل ترانسفرازها

نوکلئوتیدیل ترانسفرازها با استفاده از مولکول ATP به عنوان دهنده، گروه آدنیل را به گروه های هیدروکسیل آمینو گلیکوزیدها منتقال می دهند و منجر به غیرفعال شدن آنها می شوند. در این خانواده پنج عضو وجود دارند که شامل ANT(4)، ANT(2)، ANT(3)، ANT(6) و ANT(9) می باشند. یکی از شایع ترین این آنزیم ها، آنزیم I-Ant(2') می باشد که سبب مقاومت به جنتامایسین، کانامایسین، سیزو مایسین و توبرامایسین می شود. این آنزیم به طور گسترده در اغلب باکتری های گرم منفی حضور دارد. سه ژن Ia (ant(2')-Ia)، Ib (ant(2')-Ib) و ant(2')-Ic دارای فعالیت - نوکلئوتیدیل ترانسفراز های گزارش شده است. ژن Ia (ant(2')-Ia) بر روی پلاسمید های غیر کانژو گاتیو، کانژو گاتیو، ترانسپوزون ها و ant(4')-Ia (pUB110) که ژن Ia (ant(4')-Ia) یافت شده است. پلاسمید Tn4001 کد کننده ژن aac(6')-Ie/aph(2') در ترانسپوزون ۱۴^{۱۳} آنزیم دیگر، آنزیم IVc SCCmec گزارش شده اند.

جدول ۱: آنزیم‌های تغییردهنده آمینوگلیکوزیدها و سوبسٹراهای آن‌ها

ENZYME	GENES	SELECTED AMINOGLYCOSIDE SUBSTRATES	COMMENTS
Acetylation			
AAC(3)-I	<i>aac(3)-Ia, aac(3)-Ib</i>	Gm	<i>Enterobacteriaceae</i>
AAC(3)-II	<i>aac(3)-Iia, aac(3)-Iib, aac(3)-Iic</i>	Gm, Tob	<i>Enterobacteriaceae</i>
AAC(3)-III	<i>aac(3)-IIIA, aac(3)-IIIB, aac(3)-IIIC</i>	Gm, Tob, Km, Neo, Prm	Commonly found in <i>Pseudomonas spp.</i> Rarely seen in <i>Enterobacteriaceae</i>
AAC(3)-IV	<i>aac(3)-Iva</i>	Gm, Tob	Commonly in <i>Salmonella spp.</i>
AAC(3)-VI	<i>aac(3)-Via</i>	Gm	Rare among <i>Enterobacteriaceae</i>
AAC(6')-I	<i>aac(6')-Ia, aac(6')-Ib, aac(6')-Ic,</i> <i>aac(6')-Id, aac(6')-Ie, aac(6')-If,</i> <i>aac(6')-Ig, aac(6')-Ih, aac(6')-Ii</i>	Tob, Amk	
AAC(6')-II	<i>aac(6')-IIa, aac(6')-IIb</i>	Gm, Tob	Observed only in <i>P. aeruginosa</i>
AAC(6')-APH(2'')	<i>aac(6')-aph(2'')</i>	Gm, Tob, Amk	Bifunctional enzyme thought to be restricted to gram positive bacteria. (staphylococci and enterococci)
AAC(2'-I)	<i>aac(2')-Ia</i>	Gm, Tob	
Adenylylation			
ANT(2'')-I	<i>ant(2'')-Ia, ant(2'')-Ib, ant(2'')-Ic</i>	Gm, Tob, Km	Widespread among all gram-negative bacteria
ANT(3')-I	<i>ant(3')-Ia</i>	Sm, Spem	
ANT(4')-I	<i>ant(4')-Ia</i>	Tob, Amk	
ANT(4')-II	<i>ant(4')-Iia</i>	Tob, Amk	
ANT(6)-I	<i>ant(6)-Ia</i>	Sm	Found in gram-positive organisms
Phosphorylation			
APH(2'')-I	<i>aph(2'')-Ia</i>	Gm, Tob, Amk	
APH(3')-I	<i>aph(3')-Ia, aph(3')-Ib, aph(3')-Ic</i>	Km, Neo, Prm	
APH(3')-II	<i>aph(3')-Iia</i>	Km, Neo, Prm, Gmb	
APH(3')-III	<i>aph(3')-IIIA</i>	Km, Neo, Prm, Amk, Gmb	Commonly found in <i>S. aureus</i> and <i>E. faecalis</i>
APH(3')-IV	<i>aph(3')-Iva</i>	Km, Neo, Prm	
APH(3')-V	<i>aph(3')-Va, aph(3')-Vb, aph(3')-Vc</i>	Neo, Prm	
APH(3')-VI	<i>aph(3')-Via, aph(3')-Vib</i>	Km, Neo, Prm, Amk, Gmb	Primarily isolated from <i>Acinetobacter spp.</i>
APH(3')-VII	<i>aph(3')VIIa</i>	Km, Neo	Cloned from <i>Campylobacter jejuni</i>
APH(3'')-I	<i>aph(3'')-Ia, aph(3'')-Ib</i>	Sm	Cloned from <i>Streptomyces griseus</i>
APH(6)-I	<i>aph(6)-Ia, aph(6)-Ib, aph(6)-Ic, aph(6)-Id</i>	Sm	Cloned from <i>Streptomyces spp.</i>

گونه‌های پروتئوس، گونه‌های سالمونلا و شیگلا شش نوع از آنزیم‌هایAME وجود دارد که شامل آمینوگلیکوزید-۲'-O-نوكلوتیدیل ترانس‌فراز I [ANT(2')-I]، آمینوگلیکوزید-۴'-O-نوكلوتیدیل ترانس‌فراز II [ANT(4')-II]، آمینوگلیکوزید-۴'-O-نوكلوتیدیل ترانس‌فراز I [ANT(4')-I]، آمینوگلیکوزید-۳'-N-فافوریل ترانس‌فراز I [APH(3')-I]، آمینوگلیکوزید-۳'-N-استیل ترانس‌فراز II [AAC(3)-II]، آمینوگلیکوزید-۶'-N-

مهم‌ترین آنزیم‌های تغییردهنده آمینوگلیکوزید در اشريشيا كلبي

اصلی‌ترین مکانیسم مقاومت نسبت به آمینوگلیکوزیدها در اشريشيا كلبي ها غیر فعال‌سازی آنزیماتیک داروها توسط آنزیم‌های تغییردهنده آمینوگلیکوزید (AMEs) با فسفوریل‌اسیون، استیل‌اسیون و آدنیل‌اسیون گروه عملکردی دارو می‌باشد. در میان باسیل‌های گرم منفی روده‌ای چون گونه‌های اشريشيا كلبي، گونه‌های كلبسيلاد،

استیل ترانسفراز I [AAC(6')-I] می‌باشد.^{۱۲} از این میان سه آنزیم AAC(3)-II، AAC(3)-I و ANT(2")-I که به ترتیب توسط ژن‌های aac(3)-IIc، aac(3)-IVa، aac(3)-VIa و aac(6')-Ib معرفی شده‌اند. همچنین این محققان نشان دادند که مقاومت به آمینوگلیکوزیدها و حضور ژن ارتباط معنی‌داری دارند ($p < 0.05$).^{۲۶} مابینارد و همکاران در سال ۲۰۰۴، ایزوله‌های اشريشيا کلی‌های جدادشه از نمونه‌های مختلف عفونی حیوانی و بیماران انسانی مبتلا به عفونت‌های خارج روده‌ای در سال ۲۰۰۱ را از نظر الگوهای فنوتیپی و ژنوتیپی مقاومت آنتی‌بیوتیکی و فاکتورهای ویرولانس مورد ارزیابی قراردادند. در میان ژن‌های مقاومت مورد ارزیابی مشاهده شد، ۱۷ درصد از ایزوله‌های حیوانی و ۳۳ درصد از ایزوله‌های انسانی دارای ژن مقاومت aac(3)-IIa (aac(3) بودند، ژن ant(2")-Ia در ۶/۹۷ درصد از ایزوله‌های حیوانی و ۴ درصد از ایزوله‌های انسانی مقاوم به کانامايسین و همین‌طور در ۸ درصد از ایزوله‌های حیوانی و ۷/۰۴ درصد از ایزوله‌های انسانی مقاوم به نئومايسین مشاهده شد. با این وجود ژن‌های ant(2")-Ia، aac(3)-IV و aph(3)-IIa در این aac(3) بررسی مشاهده نشد.^۷

در مطالعه دیگری کونگ و همکاران در سال ۲۰۰۶ حضور سه ژن مقاوم به آمینوگلیکوزید II، I و aac(6')-I مقاوم به aac(3)-II معرفی شد. این پژوهش با روش PCR مورد ارزیابی قراردادند. جدایه بالینی اشريشيا کلی به روش PCR ممکن است روح آگار دایلوشن بررسی کردند. نتایج ارزیابی این مطالعات، ۱۸/۱۸ درصد مقاومت نسبت به آمیکاسین، ۵۶/۸۲ درصد جتاتامیسین، ۶۳/۳۶ درصد توبرامايسین را نشان دادند. نتایج بررسی ژنوتیپی نشان داد که شایع‌ترین ژن مقاومت، آمینوگلیکوزید استیل ترانسفراز II (aac(3)-II) با aac(6')-I و پس از آن ژن aac(6')-I با aac(3)-I در ۵۲/۲۷ درصد (درصد) می‌باشد. ژن aac(3)-I در نمونه‌های موربد بررسی شناسایی نشد.^{۲۸} در سال ۲۰۰۷ جاکوبسن و همکاران، ۱۲۰ ایزوله اشريشيا کلی که یکی از ژن‌های مقاومت به جتاتامیسین aac(3)-II، aac(3)-IV و aac(3)-IIIa معرفی شدند. نتایج ارزیابی این مطالعه نشان داد که ایزوله‌های aac(3)-IV با aac(3)-II مقاوم به آنتی‌بیوتیک aac(2")-ant(2")-Ia، aac(3)-Ib، aac(3)-Ic، aac(6')-Id، aac(6')-If، aac(6')-Ig، aac(6')-Ih، aac(6')-Ij، aac(6')-Ik، aac(6')-Il، aac(6')-Im، aac(6')-Ia، aac(6')-IIa، aac(3)-Ia، aac(3)-IIc، aac(3)-IIIa، aac(3)-Iva، aac(3)-VIa، aac(2')-Ia، ant(2")-Ia، ant(4'، 4")-IIa، aph(3')-Via ایزوله بالینی جدادشه از خون، شامل ۸۹۷ ایزوله (۸۱/۴ درصد) انتروباکتریا می‌باشد. نتایج این پژوهش نشان داد که ۴۴/۹ درصد اشريشيا کلی، ۱۲/۵ درصد انتروباکتریا، ۱۱/۵ درصد گونه‌های سودوموناس، ۱۸/۶ درصد باسیل گرم منفی غیر تخمیری بررسی کردند. نتایج این پژوهش نشان داد که ۵/۹ درصد ایزوله‌ها نسبت به جتاتامیسین، ۷/۷ درصد نسبت به توبرامايسین، ۷/۵ درصد به aac(3)-Ia، aac(3)-IIa، aac(3)-IVa متفاوت بودند. ژن‌های aac(3)-Ia، aac(3)-IIa، aac(3)-IVa در حدود ۳۲ تا ۵۱۲ میلی‌گرم در

استیل ترانسفراز I [AAC(6')-I] می‌باشند.^{۱۳} از این میان سه آنزیم ANT(2")-I، APH(3')-I و AAC(3)-II که به ترتیب توسط ژن‌های ant(2")-Ia، aph(3')-Ia، aac(3)-IIa معرفی شوند، از اهمیت ویژه‌ای در باسیل‌های روده‌ای از جمله اشريشيا کلی برخوردارند زیرا آن‌ها جزء شایع‌ترین آنزیم‌های تغییردهنده در گونه‌های مختلف انتروباکتریا می‌باشند و علاوه بر این باعث غیرفعال سازی آنتی‌بیوتیک‌های آمینوگلیکوزیدی می‌شوند که دارای اهمیت درمانی و بالینی هستند.^{۱۱-۱۳}

مقاومت هم‌زمان به جتاتامیسین و توبرامايسین در اشريشيا کلی توسط آنزیم AAC(3)-II واسطه‌گری می‌شود. این آنزیم توسط ژن aac(3)-IIa کد می‌شود.^{۱۴} مقاومت به جتاتامیسین، کانامايسین، سیزومايسین و توبرامايسین در اشريشيا کلی توسط آنزیم ANT(2")-Ia که به وسیله‌ی ژن aac(3)-IIa کد می‌شود واسطه‌گری می‌شود. این ژن اغلب بر روی پلاسمیدهای کوچک حمل می‌شود که این پلاسمیدها با واسطه پلاسمیدهای کانژوگاتیوی به کروموزوم aph(3')-Ia APH(3') که توسط ژن aac(3)-IIa کد می‌شود، مقاومت به نئومايسین و کانامايسین را در باکتری‌های گرم منفی روده‌ای واسطه‌گری می‌کند. این ژن بر روی ترانسپوزون‌ها حمل می‌شود که ممکن است روی کروموزوم و یا پلاسمیدها قرار گرفته باشند.^{۲-۴} مهم‌ترین مکانیسم مقاومت نسبت به آمینوگلیکوزیدها ژن‌های آنزیم‌های تغییردهنده آن‌ها می‌باشد.

وان‌هوف و همکارانش در سال ۱۹۹۹ با توسعه یک روش PCR اصلی‌ترین و مهم‌ترین ژن‌های مقاومت به آمینوگلیکوزیدها در aac(6')-Ia، aac(6')-Ib، aac(6')-Ic، aac(6')-Id، aac(6')-If، aac(6')-Ig، aac(6')-Ih، aac(6')-Ij، aac(6')-Ik، aac(6')-Il، aac(6')-Im، aac(6')-Ia، aac(6')-IIa، aac(3)-Ia، aac(3)-IIc، aac(3)-IIIa، aac(3)-Iva، aac(3)-VIa، aac(2')-Ia، ant(2")-Ia، ant(4'، 4")-IIa، aph(3')-Via ایزوله بالینی جدادشه از خون، شامل ۸۹۷ ایزوله (۸۱/۴ درصد) انتروباکتریا می‌باشد. نتایج این پژوهش نشان داد که ۴۴/۹ درصد اشريشيا کلی، ۱۲/۵ درصد انتروباکتریا، ۱۱/۵ درصد گونه‌های سودوموناس، ۱۸/۶ درصد باسیل گرم منفی غیر تخمیری بررسی کردند. نتایج این پژوهش نشان داد که ۵/۹ درصد ایزوله‌ها نسبت به جتاتامیسین، ۷/۷ درصد نسبت به توبرامايسین، ۷/۵ درصد به aac(3)-Ia، aac(3)-IIa، aac(3)-IVa متفاوت بودند. ژن‌های aac(3)-Ia، aac(3)-IIa، aac(3)-IVa در حدود ۳۲ تا ۵۱۲ میلی‌گرم در

سازگار (IncII, IncF, IncN) کد می‌شدن. در این مطالعه، پلاسمید IncFII با وزن مولکولی ۱۴۰ کیلو جفت باز از یک ایزوله بالینی انسانی و سه ایزوله حیوانی جداشده است. لیونگ هو و همکاران بعلاوه نشان دادند که ایزوله‌های انسانی و حیوانی مخزن مشابهی از ژن‌های مقاومت را حمل می‌کنند.^{۳۱}

نتیجه گیری

از مطالعات انجام شده استدلال می‌شود که باگذشت زمان میزان شیوع ژن‌های مقاومت به آمینوگلیکوزید افزایش یافته که این امر نیز لزوم بررسی سالیانه مطالعه اخیر را بیان می‌کند و تفاوت مشاهده شده به علت تفاوت در مولکولار اپیدمیولوژی خواهد بود. شیوع این آنزیم‌ها دارای تنوع جغرافیایی می‌باشد، درنتیجه تعیین میزان شیوع این آنزیم‌ها در کشورهای مختلف حائز اهمیت می‌باشد. علاوه بر مکانیسم آنزیم‌های تغییردهنده آمینوگلیکوزیدها، مکانیسم‌های دیگری همچون نفوذناپذیری و پمپ‌های افلاکس نیز وجود دارد؛ به عبارت دیگر چنانچه ایزوله‌های از نظر فنوتیپی مقاوم بوده، فقد ژن آنزیم‌های تغییردهنده باشد، احتمالاً از طریق مکانیسم‌های دیگری مقاومت به آمینوگلیکوزیدها را کسب کرده است. با توجه به شیوع بالای عفونت‌های اکتسابی و بیمارستانی به ایزوله‌های مقاوم و افزایش بروز مقاومت در این ایزوله‌ها بایستی به صورت دوره‌ای و به طور مداوم میزان و مکانیسم ایجاد مقاومت در باکتری‌های مولد عفونت جداشده از نمونه‌های بالینی بیماران بررسی شود تا بدین وسیله منشأ ایزوله‌ها تعیین گردد و با انتخاب مناسب‌ترین گزینه‌ی درمانی از افزایش روزافزون مقاومت آنتی‌بیوتیکی در میان این باکتری‌ها جلوگیری شود.

تقدیر و تشکر

نویسنده مقاله از الطاف بی‌کران مرحوم دکتر مرتضی ستاری به‌پاس همه زحمات بی‌دریغ ایشان کمال سپاسگزاری را می‌نماید.

لیتر را داشتند، که یک ارتباط بین میزان MIC و مکانیسم اختصاصی ژنتیکی مقاومت نسبت به جنتامیسین را نشان می‌دهد.^{۳۹} جاکوبسن و همکاران در سال ۲۰۰۸ بررسی گسترده‌ای به‌طور ویژه به‌منظور ردیابی مخزن مقاومت انجام دادند. هدف این تحقیق بررسی پتانسیل گسترش اشريشیا کلی مقاوم به جنتامیسین و تعیین مقاومت به جنتامیسین در فاضلاب بیمارستان دانشگاه دانیش بود. برای این منظور نمونه‌های آب، ماهانه از این بیمارستان جمع‌آوری شد. ایزوله‌های اشريشیا کلی جداشده از آب با ایزوله‌های جداشده از عفونت ادراری بیماران همان بیمارستان با روش PFGE مورد ارزیابی قرار گرفت. همه ایزوله‌ها از نظر مقاومت به جنتامیسین و ارتباط آن با ژن‌های *aac(3)-IV, ant(2")-I, armA* و *aac(3)-II, aac(3)-IV, ant(2")-I, armA* و *hlyA, chuA, sfaS, fogG* نیز بررسی شدند. ژن *cnf1* در ایزوله‌های جداشده در هر دو گروه بیماران و *malX, traT, iutA, fyuA, iroN* در ایزوله‌های جداشده شد. الگوی ارتباط معناداری را بین دو گروه فاضلاب مشاهده شد. الگوی *PFGE* ایزوله‌های جداشده شد. الگوی ایزوله اشريشیا کلی نشان می‌داد. اغلب اشريشیا کلی‌های مقاوم به جنتامیسین جداشده از بیماران و نمونه‌های فاضلاب فنوتیپ مقاومت چندگانه به همراه ژن‌های ویرولانس را در برداشتند که این ایزوله‌ها می‌تواند مخزن مقاومت و بیماری‌زاوی باشند.^{۳۰} در سال ۲۰۱۰ لیونگ هو و همکاران، در بررسی اپیدمیولوژیکی مقاومت به آمینوگلیکوزیدها در هنگ‌کنگ در بین سال‌های ۲۰۰۲ تا ۲۰۰۴ که بر روی ۲۴۹ ایزوله اشريشیا کلی جداشده از نمونه‌های انسانی و حیوانات اهلی صورت گرفته بود گزارش نمودند که ۱۶۰ ایزوله (۱۰۷ ایزوله انسانی و ۵۳ ایزوله حیوانی) نسبت به جنتامیسین مقاومت و ۸۲ ایزوله (۶۰ ایزوله انسانی و ۲۹ ایزوله حیوانی) حساس به جنتامیسین بودند. در بررسی ژن‌وتیپ ژن *aac(3)-IIa* (*aacC2*) به روش PCR، به ترتیب ۸۴/۱ ایزوله‌های انسانی و ۷۵/۵ درصد ایزوله‌های حیوانی ژن مذکور را حمل می‌کردند. در بعضی از ایزوله‌های ژن *aac(3)-IIa* توسط گروهی از پلاسمیدهای

References

- Vakulenko SB, Mobashery S. Versatility of aminoglycosides and prospects for their future. *Clin Microbiol Rev* 2003; 16: 430-450.
- Soleimani N, Farhangi B, Sattari M, Yadegar A, Sadeghizadeh M. Molecular Evaluation of the 2'-aminoglycoside Nucleotidyl transferase Gene in Escherichia coli Isolates that Produce Hemolysin and are Sensitive to Mannose Type I pili and P Modares. *Journal of Medical Sciences: Pathobiology*. 2016; 17 (2): 59-70.
- Arya D. Aminoglycoside antibiotics, from chemical biology to drug discovery. John Wiley & Sons Inc. USA, 2007, P. 119-140.
- Garneau-Tsodikova S, Labby KJ. Mechanisms of Resistance to Aminoglycoside Antibiotics: Overview and Perspectives. *Medchemcomm*. 2016 Jan 1;7(1):11-27.
- Atasoy AR, Ciftci IH, Petek M. Modifying enzymes related aminoglycoside: analyses of resistant Acinetobacter isolates. *Int J Clin Exp Med*. 2015; 8 (2): 2874-80.
- Soleimani N, Sattari M. A molecular study of aac(3)-IIa (aacC2) gene in aminoglycoside resistant Escherichia coli isolated from urine. *Journal of Medical Science: Pathobiology*. 2010; 13(3): 23-30.
- Soleimani N, Sattari M, Brumand M A, Mohabati Mobarez A. Evaluation Spread of Ant (2")-Ia Gene in Aminoglycoside Resistant Escherichia Coli Isolated from Urine by PCR. *J Mazandaran Univ Med Sci* 2012; 21(1): 175-182.
- Abbas Yadegar, Morteza Sattari, Nour Amir Mozafari, Gholam Reza Goudarzi. Prevalence of the Genes Encoding Aminoglycoside-Modifying Enzymes and Methicillin Resistance Among Clinical Isolates of *Staphylococcus aureus* in Tehran, Iran. *Microbial drug resistance*. 2009; 15 (2): 109-113.
- Soleimani N, Derakhshan S, Sattari M, Mohabati Mobarez A. Plasmid profile analysis and aminoglycoside resistance pattern of Escherichia coli isolated from urinary tract infections. The First International Congress of Medical Bacteriology. Tabriz University of Medical Sciences. September 2011.
- Sutcliffe JA. Improving on nature: antibiotics that target the ribosome. *Curr Opin Microbiol* 2005; 8: 534-542.
- Zembower TR, Noskin GA, Postelnick MJ, Nguyen C, Peterson LR. The utility of aminoglycosides in an era of emerging drug resistance. *Int J Antimicrob Agent* 1998; 10: 95-105.
- Mingeot-Leclercq M, Tulkens P. Aminoglycosides: nephrotoxicity. *antimicrob agent chemother* 1999; 43: 1003-1012.
- Soleimani N, Aganj M, Ali L, Shokohizadeh L, Sakineh T. Frequency distribution of genes encoding aminoglycoside modifying enzymes in uropathogenic E. coli isolated from Iranian hospital. *BMC Res Notes*. 2014; 7 (1): 842.
- Soleimani N, Derakhshan S, Memariani M. Plasmid Profile Analysis of Aminoglycoside-Resistant Escherichia coli Isolated From Urinary Tract Infections. *International Journal of Enteric Pathogens*. 2016; 4(2): e33806.
- Brown NM, Reeves DS. Mechanisms and epidemiology of aminoglycoside resistance. *J Med Microbiol* 1992; 36: 11-14.
- Paul M, Benuri-Silbiger I, Soares-Weiser K, Leibovici L. Betalactam monotherapy versus beta lactam-amino glycoside combination therapy for sepsis in immunocompetent patients: systematic review and meta-analysis of randomized trials. *BMJ* 2004; 328(7441): 668.
- Richard EL. Bacterial evolution and the cost of antibiotic resistance. *Internatl Microbiol* 1998; 1: 265-274.
- Damper PD, Epstein W. Role of the membrane potential in bacterial resistance to aminoglycoside antibiotics. *Antimicrob Agents Chemother* 1981; 20(6): 803-8.
- Lee H, Park J, Jaing H. Dissemination of 16S rRNA methylase-mediated highly amikacin-resistant isolates of *Klebsiella pneumoniae* and *Acinetobacter baumannii* in Korea. *Diagn Microbiol Infect Dis* 2006; 56: 305-12.
- Nikaido H, Zgurskaya HI. AcrAB and related multidrug efflux pumps of *Escherichia coli*. *J Mol Microbiol Biotechnol* 2001; 3(2): 215-8.
- Shaw KJ, Rather PN, Hare RS, Miller GH. Molecular genetics of aminoglycoside resistance genes and familial relationships of the aminoglycoside-modifying enzymes. *Microbiol Rev* 1993; 1: 138-163.
- Ounissi H, Derlot E, Carlier C, Courvalin P. Gene homogeneity for aminoglycoside-modifying enzymes in gram-positive cocci. *J Antimicrob Agent Chemother* 1990; 34: 2164-2168.
- Rather PN. Origins of the aminoglycoside modifying enzymes. *Drug Resist Updates* 1998; 1: 285-291.
- Ferretti, J. J, Gilmore KS, Courvalin P. Nucleotide sequence analysis of the gene specifying the bifunctional 6'-aminoglycoside acetyltransferase 2" aminoglycoside phosphotransferase enzyme in *Streptococcus faecalis* and identification and cloning of gene regions specifying the two activities. *J Bacteriol* 1986; 167: 631-638.
- Rouch, D A, Byrne ME, Kong YC, Skurri RA. The aacA-aphD gentamicin and kanamycin resistance determinant of Tn4001 from *Staphylococcus aureus*: expression and nucleotide sequence analysis. *J Gen Microbiol* 1987; 133: 3039-3052.

26. Vanhoof R, Nyssen HJ, Van Bossuyt E, Hannecart-Pokorni E. Aminoglycoside resistance in Gram-negative blood isolates from various hospitals in Belgium and the Grand Duchy of Luxembourg. Aminoglycoside Resistance Study Group. *J Antimicrob Chemother* 1999;44(4): 483-8.
27. Maynard C, Bekal S, Sanschagrin F, Levesque R, Brousseau R, Masson L, Lariviere S, Harel J. Heterogeneity among virulence and antimicrobial resistance gene profile of extra intestinal Escherichia coli isolates of animal and human origin. *J Clin Microbiol* 2004; 42: 5444-5452.
28. Kong HS, Li XF, Wang JF, Wu MJ, Chen X, Yang Q. Evaluation of aminoglycoside resistance phenotypes and genotyping of acetyltransferase in Escherichia coli. *Zhejiang J* 2006; 35: 83-6.
29. Jakobsen L, Sandvang D, Jensen VF, Seyfarth AM, Frimodt-Møller N, Hammerum AM. Gentamicin susceptibility in *Escherichia coli* related to the genetic background: problems with breakpoints. *Clin Microbiol Infect* 2007; 13: 816-842.
30. Jakobsen L, Dorthe S, Lars HH, Line B, Henrik W, Claus J, Dennis SH, Bodil MP, Dominique LM, Niels F, Soren JS, Anette MH. Characterization, dissemination and persistence of gentamicin resistant *Escherichia coli* from a Danish university hospital to the waste water environment. *Environ Intern Microbiol* 2008; 34: 108-115.
31. Leung Ho P, Wong RC, Lo SW, Hung ChK, Wong SS, Lun QT. Genetic identity of aminoglycoside resistance genes in *Escherichia coli* isolates from human and animal sources. *J Med Microbiol* 2010; 34: 145-155.