

مجله‌ی علمی، پژوهشی دانشگاه علوم پزشکی زنجان
دوره‌ی ۲۵، شماره‌ی ۱۰۸، فروردین و اردیبهشت ۱۳۹۶، صفحات ۴۳ تا ۵۵

بررسی اثر مهارکننده‌ی کربونیل سیانید ۳-کلروفنیل هیدرازون و تعیین میزان بیان پمپ ترشحی MexCD-oprJ بر روی ایزوله‌های سودوموناس آئروژینوزا جدا شده از بیماران بستری در بیمارستان شهید مطهری شهر تهران

سمیرا تراشی^۱، دکتر حسین گودرزی^۲، دکتر علی هاشمی^۳، ندا یوسفی نوجوکامبری^۱، مهرزاد صدرالدین امین^۱، الهه تاکی^۱
محبوبه ستارزاده تبریزی^۱

نویسنده‌ی مسؤول: گروه میکروب شناسی، دانشکده‌ی پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی، تهران hashemi1388@yahoo.com

دریافت: ۹۴/۱۱/۱۰ پذیرش: ۹۵/۴/۱۰

چکیده

زمینه و هدف: فعالیت پمپ‌های ترشحی از مهمترین مکانیسم‌های مقاومت در سودوموناس آئروژینوزا می‌باشد که مانع تجمع دارو درون باکتری می‌گردد. لذا هدف از این مطالعه، بررسی اثر مهارکننده‌ی کربونیل سیانید ۳-کلروفنیل هیدرازون (CCCP) و تعیین میزان بیان پمپ ترشحی MexCD-oprJ در سویه‌های سودوموناس آئروژینوزا جدا شده از بیماران بستری در بیمارستان شهید مطهری شهر تهران در سال‌های ۹۳ تا ۹۴ بود.

روش بررسی: این مطالعه‌ی توصیفی بر روی ۱۰۰ ایزوله‌ی سودوموناس آئروژینوزا از بیماران دچار سوختگی بستری در بیمارستان شهید مطهری انجام گرفت. تست‌های آنتی‌بیوگرام با استفاده از روش‌های دیسک دیفیوژن و میکرودایلوشن براث براساس رهنمودهای CLSI و بررسی اثر مهارکننده کربونیل سیانید ۳-کلروفنیل هیدرازون (CCCP) به روش میکرودایلوشن براث انجام گردید. میزان بیان پمپ ترشحی MexCD-oprJ با تکنیک Real-Time PCR تعیین شد و درنهایت جهش‌های ژن *nfxB* با روش‌های PCR و Sequencing تعیین گردید.

یافته‌ها: از مجموع ۱۰۰ ایزوله‌ی سودوموناس آئروژینوزا، بیشترین حساسیت و مقاومت به کلیستین (۱۰۰ درصد) و تیکارسیلین (۹۱ درصد) گزارش شد و در ۱۶ ایزوله، اثر مهاری کربونیل سیانید ۳-کلروفنیل هیدرازون دیده شد. نتایج Real-time PCR برای این ایزوله‌ها، افزایش بیان محدوده‌ی ۱۵/۳۴-۲۶/۰۲، برابری (میانگین ۱/۴ برابر) را مشخص کرد و تعیین سکانس توالی *nfxB* تغییر لوسین به پرولین را در موقعیت ۱۴ نشان داد.

نتیجه‌گیری: افزایش بیان پمپ ترشحی MexCD-oprJ در این مطالعه گواهی بر گسترش موتانت‌های *nfxB* در عفونت‌های سوختگی می‌باشد، بنابراین مهارکننده کربونیل سیانید ۳-کلروفنیل هیدرازون جهت تداخل در عملکرد این پمپ‌ها می‌تواند مفید باشد.

وازگان کلیدی: سودوموناس آئروژینوزا، مقاومت آنتی‌بیوتیکی، پمپ ترشحی MexCD-oprJ کربونیل سیانید ۳-کلروفنیل هیدرازون، Real-time PCR

۱- کارشناس ارشد میکروب شناسی، گروه میکروب شناسی، دانشکده‌ی پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی، تهران

۲- دکترای تخصصی میکروب شناسی، استاد دانشکده‌ی پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی، تهران

۳- دکترای تخصصی باکتری شناسی، استادیار گروه میکروب شناسی، دانشکده‌ی پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی، تهران

۴- کارشناس علوم آزمایشگاهی، بیمارستان سوانح و سوختگی شهید مطهری، تهران

مقدمه

سویه‌های موتانت *nfxB* با ایجاد مقاومت اکتسابی در این ارگانیسم مرتبط می‌باشد (۱۵ و ۱۶). ژن *nfxB* کروموزومی *mexCD-oprJ* از ژن *mexC* در بالادست سکانس قرار گرفته است و در تنظیم بیان اوپرون پمپ ترشحی *MexCD-oprJ* نقش دارد. ایجاد موتاسیون در ژن *nfxB* باعث افزایش بیان *oprJ* شده و در نتیجه مقاومت چند دارویی افزایش می‌یابد. برای مهار پمپ‌های ترشحی در آزمایشگاه از ترکیبات مهارکننده استفاده می‌شود که یکی از مهم‌ترین این مهارکننده‌ها، کربونیل سیانید ۳-کلروفنیل هیدرازون (CCCP) می‌باشد (۱۶). این مهارکننده از جمله مهارکننده‌های پمپ پروتون (PMF) و مهارکننده‌ی پمپ‌های ترشحی خانواده RND می‌باشد که با عملکرد آن، تجمع داخل سلولی اتوایندیوسراها ایجاد شده و بدین ترتیب در ایجاد بیوفیلم نیز تداخل ایجاد می‌نماید. همان‌طور که گفته شد، CCCP باعث مهار پمپ ترشحی نیز می‌گردد که در نتیجه، تجمع دارو درون سلول باکتریایی ایجاد شده و اثربخشی آنتی‌بیوتیک افزایش می‌یابد (۱۷). لذا هدف از این مطالعه، بررسی اثر مهارکننده کربونیل سیانید ۳-کلروفنیل هیدرازون (CCCP) و تعیین میزان بیان پمپ ترشحی *MexCD-oprJ* در سویه‌های سودوموناس آئروژینوزا در بیمارستان بستری در بیمارستان شهید مطهری شهر تهران طی سال‌های ۹۳ تا ۹۴ می‌باشد.

روش بررسی

نحوه‌ی جداسازی و تشخیص آزمایشگاهی ایزوله‌های سودوموناس آئروژینوزا: از شهریور ماه ۹۲ تا اسفند سال ۹۳ از بیمارستان سوانح سوختگی شهید مطهری نمونه‌گیری به عمل آمد. برای نمونه‌گیری از نمونه‌های سوختگی ابتدا محل زخم بیماران با سرم فیزیولوژی شستشو داده شد، سپس به وسیله‌ی یک سواب استریل نمونه‌گیری به عمل آمد و سواب‌ها داخل محیط انتقالی استوارت قرار گرفته و سریعاً به

سوختگی از جمله جراحت‌های رایج و مخربی است که نیاز به مراقبت‌های فوری دارد تا از بروز عوارض آن جلوگیری شود. یکی از مهم‌ترین این عوارض، عفونت زخم سوختگی می‌باشد (۱). از رایج‌ترین پاتوژن‌های عامل عفونت‌های جدی در این بیماران سودوموناس آئروژینوزا، اسیتوباکتریومانی و استافیلوکوکوس اورئوس مقاوم به متی‌سیلین (MRSA) می‌باشند. سودوموناس آئروژینوزا عامل عفونت‌هایی از قبیل پنومونی، عفونت پوستی، عفونت گوش و باکتریمی، اندوکاردیت، عفونت پوستی، عفونت چشم و عفونت چشم در افراد بستری در بیمارستان می‌باشد (۴-۶). سودوموناس آئروژینوزا در بیماران دچار سوختگی باعث التهاب، تحریک سیستم ایمنی و ایجاد زخم‌های چرکی پوستی می‌گردد (۵-۷). مطالعات اپیدمیولوژیک نشان داده‌اند که این باکتری عامل ۱۰ درصد عفونت‌های بیمارستانی، ۱۱ درصد عفونت‌های خونی و ۴ درصد اپیدمی‌های بیمارستانی می‌باشد (۸). از مهم‌ترین مکانیسم‌های مقاومت در باکتری‌ها، می‌توان به بتالاکتا‌مازها، پمپ‌های ترشحی و پورین‌های غشای خارجی اشاره کرد (۹). در سودوموناس چندین پمپ ترشحی وجود دارد که یکی از مهم‌ترین این پمپ‌های ترشحی *MexCD-oprJ* است (۱۰ و ۱۱). این پمپ، یک پمپ القایی است که در ایزوله‌های سودوموناس آئروژینوزا در محیط‌های آزمایشگاهی بیان نمی‌شود، ولی در موتانت‌های مقاوم به چند دارو نوع *nfxB* بیان بالایی دارد، در این موتانت‌ها *MexCD-oprJ* مقاومت به آنتی‌بیوتیک‌هایی مثل فلوروکینولون‌ها، ماکرولیدها، تتراسیکلین و برخی از بتالاکتا‌مازها مثل سفپیروم، کلرامفنیکل، تایجی سیکلین و بیوساید‌هایی مثل تری‌کلوزان و کلره‌گزیدین، رنگ‌ها و دترجنت‌ها را کنترل می‌کنند (۱۲ و ۱۳). این پمپ ترشحی در ارتباط با مقاومت ذاتی آنتی‌بیوتیک‌ها در سویه‌های سودوموناس آئروژینوزا نمی‌باشد ولی افزایش بیان آن در

سودوموناس آئروژینوزا بر اساس حداقل غلظت مهار کننده از رشد (MIC) با استفاده از روش میکرودایلوشن براث برای تعیین حساسیت نسبت به مهارکننده CCCP تعیین گردید. در این مطالعه از سپروفلوکسازین به تهایی و سپروفلوکسازین به همراه رقت نهایی ۲۵ میکروگرم بر PAO1 میلی لیتر CCCP استفاده گردید. سویه های استاندارد ATCC27853 (تهیه شده از گروه میکروب شناسی دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی به عنوان سویه های کنترل استفاده شد (۲۱).

استخراج RNA و ستنز cDNA: استخراج RNA با استفاده از کیت RNX (شرکت سیناژن NO.:RN7713c (CAT. NO.:RN7713c) انجام گردید. برای بررسی RNA استخراج شده از لحاظ کمی، کلیه نمونه ها توسط دستگاه نانودرایپ (WPA Biowave II) از Nanospectrophotometer ۲۸۰/۲۶۰ و ۲۶۰/۲۳۰ بررسی شدند. برای تیمار RNA استخراج شده از آنزیم DNase شرکت Fermentase استفاده گردید و سپس (Cat.#RRO37Q) ستنز cDNA با استفاده کیت شرکت تاکارا (Cat.#RRO37Q) انجام شد.

انجام RT-PCR: RT-PCR با استفاده از Master-Mix2x شرکت سیناکلون که شامل ۰/۴ میلی مول از هر ۳ میلی مول از MgCl₂ ۰/۰۸ dNTP واحد از آنزیم Taq پلیمراز، ۱ میکرولیتر از پرایمر Forward ۱ میکرولیتر از پرایمر Reverse با غلظت ۱۰ پیکومول، ۲ میکرولیتر از از cDNA بود، انجام گرفت. توالی پرایمرها برای CTCGAGCTATACGTGCCTAAC MexD-F و MexD-R CTCGAGCTATACGTGCCTAAC با طول ۷۹ bp و rpsl-R GCGTGCCTTACCAACACCGT rpsl-F با طول ۱۹۴ bp بوده (۲۲)، برنامه دمایی مورد استفاده برای RT-PCR بدین ترتیب بود: ۵ دقیقه و ۹۴ درجه سانتی گراد، Initial denaturation

آزمایشگاه میکروب شناسی دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی منتقل شدند. سپس بر روی محیط های سیتریمايد آگار و مک کانکی آگار کشت داده شدند. محیط های کشت در داخل انکوباتور ۳۷ درجه سانتی گراد به مدت ۲۴ ساعت نگهداری و بعد از این مدت کلتی های رشد یافته جهت انجام تست های تشخیصی و افتراقی از نظر وجود باکتری سودوموناس آئروژینوزا مورد آزمایش و ارزیابی قرار گرفتند (۱۸).

تعیین الگوی مقاومت آنتی بیوتیکی با استفاده از روش دیسک دیفیوژن: حساسیت ۱۰۰ ایزوله سودوموناس آئروژینوزا بر اساس روش دیسک دیفیوژن و طبق دستورالعمل های CLSI انجام گردید. دیسک های آنتی بیوتیکی سفیم (۳۰ میکروگرم)، سفوتاکسیم (۳۰ میکروگرم)، سفتازیدیم (۳۰ میکروگرم)، آزترونام (۳۰ میکروگرم)، ایمی پن (۱۰ میکروگرم)، آمیکاسین (۳۰ میکروگرم)، تیکارسیلین (۷۵ میکروگرم)، پیپراسیلین (۱۰۰ میکروگرم)، پیپراسیلین/تازو باکتام (۱۰ میکروگرم)، سپروفلوکسازین (۱۰ میکروگرم)، مروپن (۱۰ میکروگرم)، جنتامایسین (۱۰ میکروگرم)، کلیستین (۱۰ میکروگرم) از شرکت Mast تهیه گردید. از سویه استاندارد ATCC27853 سودوموناس آئروژینوزا به عنوان سویه کنترل کیفی استفاده شد (۱۹).

تعیین حداقل غلظت ممانعت کننده از رشد (MIC): حساسیت ۱۰۰ ایزوله سودوموناس آئروژینوزا بر اساس حداقل غلظت ممانعت کننده از رشد (MIC) با استفاده از روش میکرودایلوشن براث برای آنتی بیوتیک های سپروفلوکسازین، سفتازیدیم، ایمی پن و مروپن تعیین گردید. سویه استاندارد ATCC27853 سودوموناس آئروژینوزا به عنوان سویه کنترل مثبت در نظر گرفته شد (۲۰).

تعیین حداقل غلظت ممانعت کننده از رشد (MIC): سپروفلوکسازین به همراه CCCP حساسیت ۱۰۰ ایزوله

سیناکلون (CAT. NO.:PR901638) که شامل ۰/۴ میلی مول از هر ۳, dNTP میلی مول از MgCl₂ ۰/۰۸ واحد از آنزیم Taq پلیمراز بود برای انجام PCR استفاده شد. پرایمرهای nfxB-F استفاده شده برای زن nfxB شامل، زن nfxB-R و TGATTCCCATGACGAGCGACTCA nfxB-R (۱۹۸bp) AGGCCTGGATGATCTGGTTAGTA است (۲۲) که توالی پرایمرها با اطلاعات توالی نوکلئوتیدی موجود در Gene Bank (سیستم blast) چک گردید. برای انجام PCR دستگاه ترموسایکلر با برنامه‌ی دمایی Initial Denaturation (۵ دقیقه و ۹۴ درجه‌ی سانتی‌گراد)، Denaturation (۴۵ ثانیه و ۹۴ درجه‌ی سانتی‌گراد)، Anealing (۴۵ ثانیه و ۵۵ درجه‌ی سانتی‌گراد)، Final extension (۴۵ ثانیه و ۷۲ درجه‌ی سانتی‌گراد) و Final extension (۵ دقیقه و ۷۲ درجه‌ی سانتی‌گراد) برای ۳۶ چرخه تنظیم شد.

انجام الکتروفوروز: محصولات PCR را بر روی ژل آگاراز ۱ درصد با بافر Tris-Borate EDTA(TBE) درستگاه Doc Gel و در طول موج ۲۸۰ نانومتر از نظر وجود باندهای هدف در مقایسه با مارکر مولکولی و کنترل منفی و مثبت بررسی گردید.

انجام Sequencing: پس از انجام PCR برای تعیین توالی زن nfxB برخی از سویه‌ها به شرکت Bioneer کشور کره جنوبی ارسال شد و سپس نتایج با استفاده از نرم افزار Chromas 1.45 و Blast در NCBI مورد بررسی قرار گرفت.

آنالیز آماری: با استفاده از نرم افزار Minitab13 و گرینه آماری t-Test و Pearson تایج مورد بررسی قرار گرفت و P<۰/۰۵ به عنوان سطح معنی‌داری گرفته شد.

یافته‌ها

تعیین سن و جنس بیماران: از ۱۰۰ نمونه مورد بررسی در بیماران سوختگی ۷۴ نمونه متعلق به مردان و ۲۶ نمونه متعلق

Denaturation (۴۵ ثانیه و ۹۴ درجه‌ی سانتی‌گراد)، Extention (۴۵ ثانیه و ۶۰ درجه‌ی سانتی‌گراد)، Final extention (۵ دقیقه و ۷۲ درجه‌ی سانتی‌گراد) که برای ۳۶ چرخه انجام گرفت.

Real-Time PCR: برای بررسی میزان بیان زن mexD از Power SYBR Green PCR Master Mix شرکت Invitrogen Co, USA (CatNO.4367659) استفاده شد. پرایمرهای استفاده شده برای RT-PCR مجدداً برای Real-Time PCR مورد استفاده قرار گرفت. میکروتیوب‌ها در دستگاه RotorGene6000 متعلق به شرکت Corbette Research قرار گرفت و با برنامه‌ی دمایی Initial Denaturation (۱۰ دقیقه و ۹۴ درجه‌ی سانتی‌گراد)، Denaturation (۶۰ ثانیه و ۹۴ درجه‌ی سانتی‌گراد)، Anealing (۶۰ ثانیه و ۶۱ درجه‌ی سانتی‌گراد)، Final extention (۱۰ دقیقه و ۷۲ درجه‌ی سانتی‌گراد)، Final extention (۵ دقیقه و ۷۲ درجه‌ی سانتی‌گراد) برای ۴۰ چرخه با دمای ذوب ۷۲ تا ۹۵ درجه‌ی سانتی‌گراد اجرا شد. همچنین برای تشخیص سیگنال منتشره از کاتال ۵۸۵ تا ۴۷۰ نانومتر این دستگاه استفاده گردید. همچنین به عنوان کنترل منفی از تیوب cDNA می‌باشد. به جای cDNA به تیوب مربوط به آن DEPC افزوده شد. همه‌ی مراحل روی یخ انجام شد و برای جلوگیری از آلودگی، مراحل تهیه‌ی مخلوط‌ها و نیز مراحل‌ی افزودن cDNA بر روی یخ و در زیر هود لامینار صورت گرفت.

DNA استخراج: DNA با استفاده از کیت شرکت GeNet (Cat. No. K-3000) انجام گردید و غلظت نمونه‌ها در طول موج ۲۶۰ تا ۲۸۰ با استفاده از دستگاه WPA Biowave II Nanospectrophotometer مورد بررسی قرار گرفت.

PCR انجام: برای زن nfxB 2x Master Mix از شرکت

تعیین نتایج آنتی بیوگرام با استفاده از روش دیسک دیفیوژن:
در صد مقاومت ۱۰۰ ایزو لهی سودوموناس آثروزینوزا
بر اساس روش دیسک دیفیوژن در جدول ۱ نشان داده شده است.

به زنان بود. بررسی محدوده سنی بیماران نشان داد که ۶ درصد بیماران زیر ۱۰ سال، ۳۲ درصد در محدوده ۱۰ تا ۳۰ سال، ۵۲ درصد در ۳۰ تا ۶۰ سال و ۱۰ درصد بالای ۶۰ سال بودند.

جدول ۱: نتایج مقاومت آنتی بیوتیکی سویه های سودوموناس آئروژینوزا حاصل از دیسک دیفیوژن

| آنٹی بیوتیک | درصد مقاومت در بیماران سوختگی |
|-------------------|----------------------------------|
| سپیرافلور کسپاسین | ۹۴ |
| جنتامائیسین | ۹۵ |
| آمین | ۹۵ |
| مرولینم | ۹۵ |
| دوری | ۹۴ |
| سپیر اسپلین | ۸۲ |
| /تاژو پاکنام | |
| آمیکاسین | ۹۱ |
| سفتازاید | ۷۵ |
| پیکارسین | ۹۸ |
| سپیم | ۹۳ |
| سپیر اسپلین | ۹۰ |
| آزترونام | ۹۰ |
| کلیستین | ۰ |

تعیین حداقل غلظت ممانعت کننده از رشد (MIC) در ۱۰۰ ایزولهی سودوموناس آئروژینیوزا: از مجموع ۱۰۰ ایزولهی تحت بررسی، ۹۰ درصد از نمونه‌ها مقاوم به مروپینم و ایمی پنم، ۷۲ درصد مقاوم به سفتازیدیم و ۹۶ درصد مقاوم به سپیروفلوکساسین بودند. نتایج MIC در جدول ۲ نشان داده شده است.

بر طبق نتایج به دست آمده از روش دیسک دیفیوژن، بیشترین میزان مقاومت نسبت به تیکارسیلین (۹۸ درصد)، ایمیپنام، مروپنام، جنتامایسین (۹۵ درصد)، دوری پنام و سیپروفلوکسازین (۹۴ درصد) و کمترین میزان مقاومت مربوط به آنتیبیوتیک کلیستین با (۱۰۰ درصد) حساسیت می‌باشد. در این مطالعه (۹۵ درصد) سویه‌ها MDR بودند.

جدول ۲: نتایج حداقل غلطت ممانعت کننده از رشد (MIC) بر روی ایزوولههای سودوموناس آنروژینوزا

| نتایج حداقل غلظت ممانته از رشد (MIC) بر روی ایزووله‌های سودوموناس آئروژینوز / (تعداد) | | | | | | | | | آنتی بیوتیک |
|---|------------|-----------|-----------|-----------|----------|----------|----------|---------------|-------------|
| ۲۵۶(µg/ml) | ۱۲۸(µg/ml) | ۶۴(µg/ml) | ۳۲(µg/ml) | ۱۶(µg/ml) | ۸(µg/ml) | ۴(µg/ml) | ۲(µg/ml) | | |
| ۴ | ۷ | ۱۹ | ۳۹ | ۲۰ | ۶ | ۱ | ۴ | سپروفلوكساسین | |
| ۶۴ | ۶ | ۲ | ۰ | ۳ | ۳ | ۶ | ۸ | سفتازیدیم | |
| ۳۴ | ۲۸ | ۲ | ۵ | ۷ | ۲۴ | ۷ | ۳ | ایمپن | |
| ۴ | ۲۲ | ۲۲ | ۱۹ | ۱۵ | ۸ | ۸ | ۲ | مرپن | |

به مهارکننده‌ی کربونیل سیانید ۳-کلروفنیل هیدرازون را نشان دادند و نتایج تست MIC آن‌ها با مهارکننده کاهش بیش از چهار برابری نسبت به نتایج تست MIC بدون وجود مهارکننده را نشان داد (حدو ل ۳).

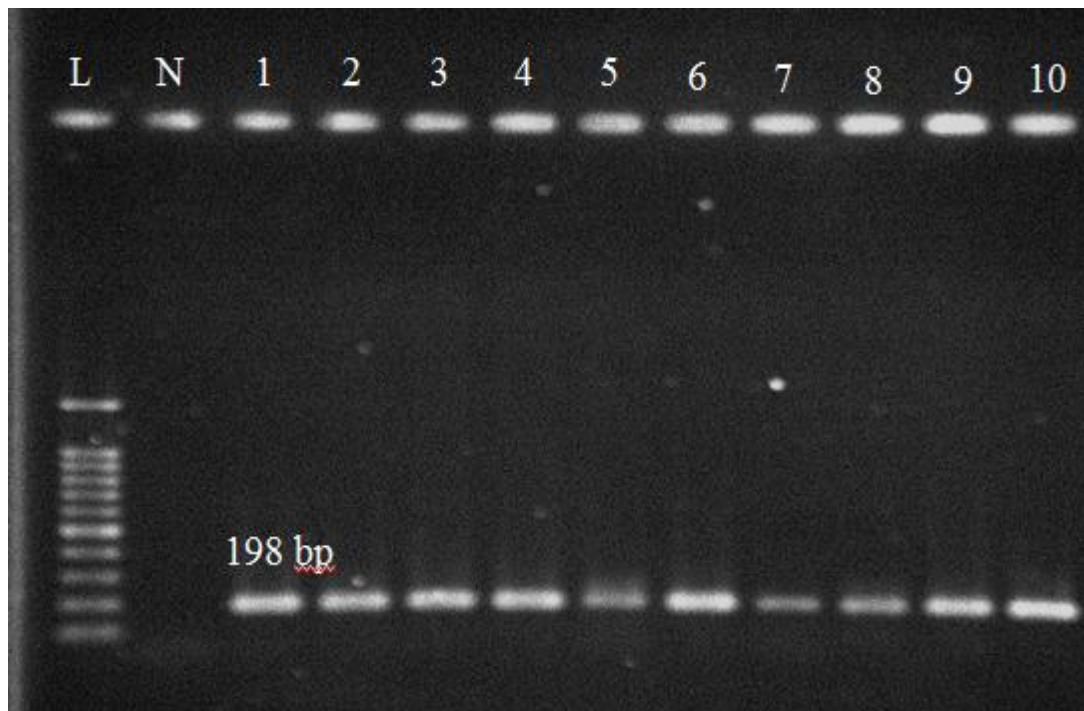
تعیین حداقل غلظت ممانعت کننده از رشد سپروفلوکسایسین به همراه و بدون مهارکننده‌ی (MIC) کربونیل سیانید-۳-کلروفنیل هیدرازوون (CCCP) در ایزوله‌ی سودوموناس آئروژینیوزا: از مجموع ۱۰۰ ایزوله‌ی تحت بررسی، تنها ۱۶ درصد ایزوله‌ها حساس است

نتایج Real-Time PCR: برای تعیین این که آیا القای بیان پمپ ترشحی MexCD-OprJ باعث مقاومت به فلوروکینولون‌ها شده بود یا نه، میزان بیان ژن *mexD* در این ۱۶ ایزوله با روش Real-Time RT-PCR مورد بررسی قرار داده شد. نتایج Real-Time RT-PCR نشان داد که میزان بیان پمپ *MexD* در سویه‌های مقاوم به فلوروکینولون‌ها دارای طیف وسیعی از بیان (۰/۲۶ تا ۰/۳۴) بود که به طور میانگین ۰/۱۴ افزایش بیان این ژن محاسبه گردید.

فراوانی ژن *nfxB* با استفاده از روش PCR: از ۱۰۰ ایزوله سودوموناس آئروژینوزا، تمامی سویه‌ها دارای ژن *nfxB* بودند (شکل ۱).

جدول ۳: اثر مهارکننده‌ی کربونیل سیانید ۳-کلروفنیل هیدرازون روی MIC سپروفلوکسازین در ۱۰۰ ایزوله سودوموناس آئروژینوزا

| میزان کاهش چند برابری MIC | تعداد ایزوله‌ای سودوموناس آئروژینوزا | CCCP |
|---------------------------|--------------------------------------|------|
| ۴۵ | ۰ | |
| ۳۹ | ۲ | |
| ۵ | ۴ | |
| ۶ | ۸ | |
| ۳ | ۱۶ | |
| ۲ | ۳۲ | |
| ۰ | ۶۴ | |
| ۰ | ۱۲۸ | |
| ۰ | ۲۵۶ | |

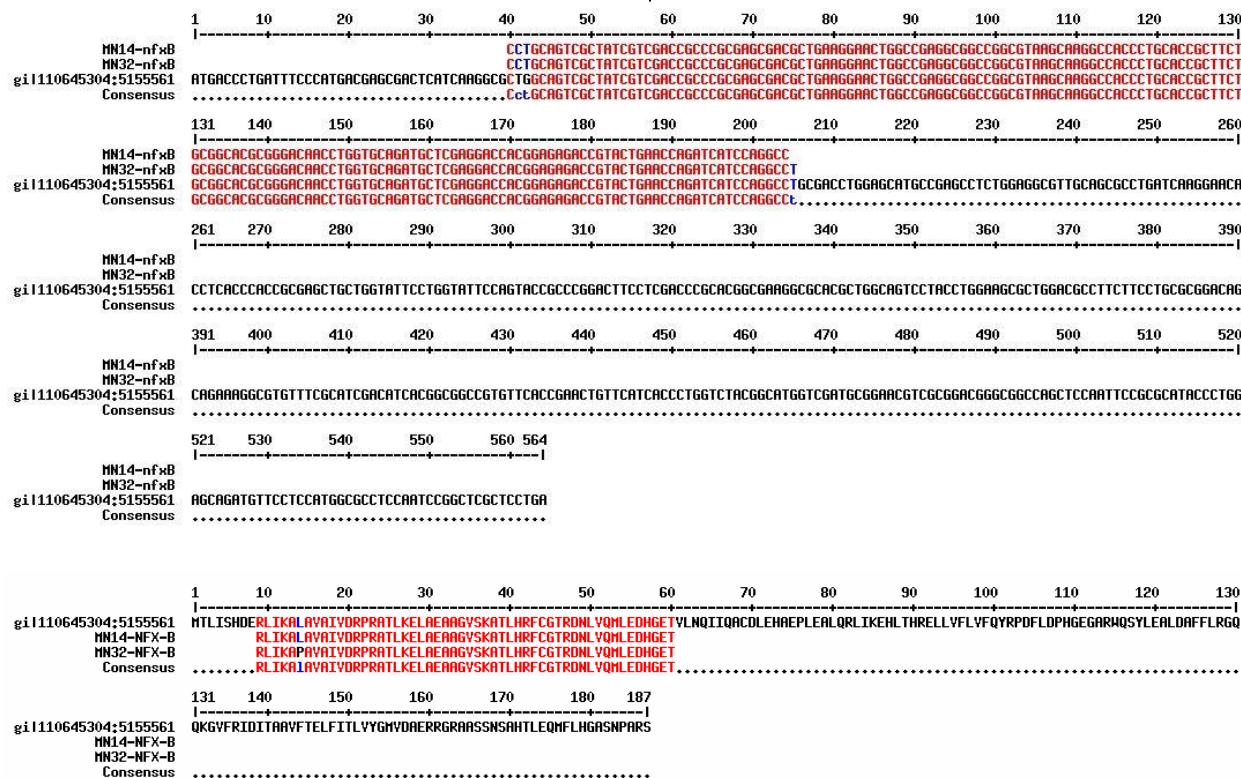


شکل ۱: ژن *nfxB* نمونه‌های مجھول ۱-۱۰: Ladder N کنترل منفی، L: ۱۹۸ bp

نشان داد که به ترتیب تیمیدین به سیتوزین و گوانین به تیمیدین تبدیل شده که در نتیجه توالی پروتئینی در موقعیت ۱۴ اسید آمینه لوسین را به پرولین تبدیل نموده است. توالی ژن *nfxB* ایزوله جدا شده از بیمارستان مطهری با شماره KU342706 در بانک ژن ثبت شده است (شکل ۲).

نتایج حاصل از انجام تعیین توالی ژن *nfxB*: محصولات PCR نمونه‌ها برای تعیین توالی به کشور کره جنوبی فرستاده شد و نتایج با نرم‌افزار Chromas 1.45 مورد بررسی قرار گرفت و با استفاده از Blast در NCBI تایید شد. نتایج حاصل جهش در موقعیت‌های ۴۱ و ۴۲ توالی نوکلئوتیدی را

شکل ۲: توالی و کروماتوگرام ژن *nfxB* و توالی پروتئینی ژن *nfxB*



مطالعه در بررسی الگوی مقاومت آنتی‌بیوتیکی ایزوله‌های سودوموناس آئرژینوزا به روش دیسک دیفیوژن، مقاومت بالای نسبت به آنتی‌بیوتیک‌های کاربردی مثل تیکارسیلین، ایمی‌پنم، مروپنم، جتامايسین، دوری‌پنم و سیپروفلوکساسین را نشان داد و کلیستین به عنوان اثر بخش ترین آنتی‌بیوتیک معرفی شد. بدین ترتیب می‌توان نتیجه گرفت که با مصرف غیر استاندارد آنتی‌بیوتیک‌ها در بخش‌های مختلف درمانی، ایزوله‌های سودوموناس آئرژینوزای MDR نسبت به طیف

بحث

سودوموناس آئرژینوزا به عنوان یک پاتوژن فرصت طلب بیمارستانی و عامل اصلی مرگ و میر در مبتلایان به ضعف سیستم ایمنی مانند ایدز، نقص ژنتیکی مثل سیستیک فیبروزیس (CF)، بیماران بخش مراقبت‌های ویژه (ICU) و مبتلایان به سوختگی مطرح است (۲۳ و ۲۴). ظهور سویه‌های دارای مقاومت چندگانه به آنتی‌بیوتیک‌ها در بخش‌های مختلف از جمله بخش سوختگی رو به افزایش می‌باشد. این

سیپروفلوکساسین بدون CCCP و ۳۲ بوده که به همراه گرفتار شد. در مطالعه‌ای که در سال ۲۰۱۲ توسط وحدانی در تهران انجام گرفت، مقاومت بالای ۹۰ درصد نسبت به آنتی بیوتیک‌های سفوتاکسیم، تیکارسیلین و توبرامایسین، مقاومت به سیپروفلوکساسین ۸۸ درصد، پیپراسیلین ۸۹ درصد، سفپیم ۸۷ درصد، پیپراسیلین/تازوپاکتام ۸۶ درصد، آزترئونام ۸۴ درصد و سفتازیدیم ۸۱ درصد و حساسیت ۱۰۰ درصد نسبت به کلیستین مشاهده شد (۲۵). در مطالعه‌ای که در سال ۲۰۱۳ توسط سلیمی در تهران انجام شد، بیشترین مقاومت نسبت به آنتی بیوتیک‌های تیکارسیلین (۹۹ درصد)، ایمی‌پنم، مروپنم و آزترئونام (۹۶ درصد) گزارش شد (۲۶). نتایج این مطالعات با توجه به این که روی بیماران سوختگی صورت گرفته و از لحاظ منطقه‌ی جغرافیایی مشابه است به طور کامل با نتایج حاصل از بررسی ما مطابقت دارد. در مطالعه‌ای که توسط پونت بات و همکاران در سال ۲۰۱۵ در هند انجام گرفت مقاومت به جنتاماکسین ۸۴ درصد، سفتازیدیم ۷۶/۷۹ درصد، توبرامایسین ۷۵ درصد، آمیکاسین ۷۳/۲ درصد، سیپروفلوکساسین ۷۱/۴ درصد و ایمی‌پنم ۶۱ درصد در بیماران سوختگی گزارش شد (۲۷). مقایسه‌ی میزان مقاومت در این مطالعات نشان می‌دهد که آنتی بیوتیک کلیستین به عنوان بهترین آنتی بیوتیک جهت درمان ایزوله‌های سودوموناس آئروژنیوز را مطرح است. کاهش بیش از چهار برابری نتایج MIC در حضور مهارکننده به همراه سیپروفلوکساسین نسبت به سیپروفلوکساسین به تهایی به معنای اثر مهارکننده روی پمپ‌های ترشحی می‌باشد که اثر مهارکننده در ۱۶ ایزوله (۱۶ درصد) دیده شده است. در مطالعه‌ی مشابهی که آدابی در تهران در سال ۲۰۱۵ انجام داد، درصد ایزوله، کاهش ۴ برابری نتایج MIC در حضور مهارکننده را نشان دادند (۲۱). در مطالعه‌ی موروگان در سال ۲۰۱۵ در هند در ۱۰ درصد ایزوله‌ها اثر مهارکننده دیده شد (۲۲). در مطالعه‌ی دیگری از همین کشور که توسط چوده‌سواری در سال ۲۰۱۵ انجام گرفت،

وسيعی از آنتی بیوتیک‌ها مقاوم‌اند. در مطالعه‌ای که در سال ۲۰۱۲ توسط وحدانی در تهران انجام گرفت، مقاومت بالای ۹۰ درصد نسبت به آنتی بیوتیک‌های سفوتاکسیم، تیکارسیلین و توبرامایسین، مقاومت به سیپروفلوکساسین ۸۸ درصد، پیپراسیلین ۸۹ درصد، سفپیم ۸۷ درصد، پیپراسیلین/تازوپاکتام ۸۶ درصد، آزترئونام ۸۴ درصد و سفتازیدیم ۸۱ درصد و حساسیت ۱۰۰ درصد نسبت به کلیستین مشاهده شد (۲۵). در مطالعه‌ای که در سال ۲۰۱۳ توسط سلیمی در تهران انجام شد، بیشترین مقاومت نسبت به آنتی بیوتیک‌های تیکارسیلین (۹۹ درصد)، ایمی‌پنم، مروپنم و آزترئونام (۹۶ درصد) گزارش شد (۲۶). نتایج این مطالعات با توجه به این که روی بیماران سوختگی صورت گرفته و از لحاظ منطقه‌ی جغرافیایی مشابه است به طور کامل با نتایج حاصل از بررسی ما مطابقت دارد. در مطالعه‌ای که توسط پونت بات و همکاران در سال ۲۰۱۵ در هند انجام گرفت مقاومت به جنتاماکسین ۸۴ درصد، سفتازیدیم ۷۶/۷۹ درصد، توبرامایسین ۷۵ درصد، آمیکاسین ۷۳/۲ درصد، سیپروفلوکساسین ۷۱/۴ درصد و ایمی‌پنم ۶۱ درصد در بیماران سوختگی گزارش شد (۲۷). مقایسه‌ی میزان مقاومت در این مطالعات نشان می‌دهد که آنتی بیوتیک کلیستین به عنوان بهترین آنتی بیوتیک جهت درمان ایزوله‌های سودوموناس آئروژنیوز را مطرح است. کاهش بیش از چهار برابری نتایج MIC در حضور مهارکننده به همراه سیپروفلوکساسین نسبت به سیپروفلوکساسین به تهایی به معنای اثر مهارکننده روی پمپ‌های ترشحی می‌باشد که اثر مهارکننده در ۱۶ ایزوله (۱۶ درصد) دیده شده است. در مطالعه‌ی مشابهی که آدابی در تهران در سال ۲۰۱۵ انجام داد، درصد ایزوله، کاهش ۴ برابری نتایج MIC در حضور مهارکننده را نشان دادند (۲۱). در مطالعه‌ی موروگان در سال ۲۰۱۵ در هند در ۱۰ درصد ایزوله‌ها اثر مهارکننده دیده شد (۲۲). در مطالعه‌ی دیگری از همین کشور که توسط چوده‌سواری در سال ۲۰۱۵ انجام گرفت،

دقت لازم را مبذول داشته و نمونه‌های مورد نظر را جهت انجام تست‌های آنتی‌بیوگرام به آزمایشگاه ارسال نمایند تا بهترین گرینه‌ی دارویی برای بیماران تجویز گردد. فلوروکینولون‌ها از جمله آنتی‌بیوتیک‌های بسیار کاربردی در عفونت‌های سودوموناس آئروژینوزا می‌باشد و مصرف طولانی مدت این دارو باعث القای موتاسیون در ژن *nfxB* شده و در نتیجه باعث افزایش بیان پمپ ترشحی *mexCD-oprJ* می‌گردد و با کاهش اثر آنتی‌بیوتیک‌ها گزینه‌های درمانی را با محدودیت جدی مواجه می‌نماید. پس استفاده از مهارکننده‌ی پمپ‌های ترشحی از جمله کربونیل سیانید ۳-کلروفنیل هیدرازون با ایجاد اختلال در عملکرد این پمپ‌ها باعث افزایش اثربخشی آنتی‌بیوتیک می‌گردد.

تقدیر و تشکر

مقاله‌ی حاضر حاصل اجرای طرح تحقیقاتی مصوب در معاونت پژوهشی دانشکده‌ی پزشکی دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی با کد ثبت ۱۳۲۱۷ می‌باشد.

References

- Church D, Elsayed S, Reid O, Winston B, Lindsay R. Burn wound infections. *Clin Microbiol Rev*. 2006; 19: 403-34.
- Yazdi MMK, Ghalavand Z, Yazdi AK, et al. Antibiotic resistante pattern of *Pseudomonas aeruginosa* in patients with otitis in Tehran hospitals. *Int J Analytic Pharma Biomed Sci*. 2015; 9: 50-6.
- Gholipourmalekabadi M, Sameni M, Hashemi A, Zamani F, Rostami A, Mozafari M. Silver-and fluoride-containing mesoporous bioactive glasses versus commonly used antibiotics: Activity

توسط واعظ و همکاران در سال ۲۰۱۳ در اصفهان انجام گرفت، ۱۲ موتاسیون نقطه‌ای در توالی *nfxB* شناسایی شد که اکثر تغییر آدنین به سیتوزین در موقعیت‌های ۳۷۱ و ۳۷۲ بود و یک موتاسیون missense هم در کدون ۱۲۴ دیده شد که باعث تغییر گلوتامات به آلانین گشته بود (۳۴). در مطالعه‌ی جینوت در سال ۲۰۰۸ در فرانسه بررسی توالی *nfxB* شناسایی موتاسیون‌ها نشان داد که آلانین در موقعیت ۳۸ تبدیل به والین شده است، که این موقعیت‌ها در جایگاه اتصال به DNA پروتئین رپرسور تولیدی این ژن قرار گرفته، بنابراین این موتانت‌ها توانایی اتصال به DNA را از دست داده و بیان ژن *mexCD-oprJ* افزایش می‌یابد و در نتیجه باعث افالاکس فعال آنتی‌بیوتیک‌ها به خصوص فلوروکینولون‌ها می‌شود که از داروهای بسیار مهم تجویزی در عفونت‌های سودوموناسی می‌باشد (۳۳).

نتیجه گیری

میزان مقاومت آنتی‌بیوتیکی در سویه‌های سودوموناس آئروژینوزا بسیار بالا بوده و لازم است پزشکان در تجویز دارو

- against multidrug-resistant bacterial strains isolated from patients with burns. *Burns*. 2015; 42: 131-40.
- Washington JA. Laboratory procedures in clinical microbiology: Springer Science & Business Media; 2012.
 - Vala MH, Hallajzadeh M, Hashemi A, et al. Detection of ambler class A, B and D β -lactamases among *Pseudomonas aeruginosa* and *Acinetobacter baumannii* clinical isolates from burn patients. *Ann Burns Fire Disasters*. 2014; 27: 8-13.
 - Jafari M, Fallah F, Borhan RS, et al. The first

- report of CMY, aac (6')-Ib and 16S rRNA methylase genes among *Pseudomonas aeruginosa* isolates from Iran. *Arch Pediatr Infect Dis.* 2013; 1: 109-12.
- 7- Ghazi M, Isadyar M, Gachkar L, et al. Serum levels of mannose-binding lectin and the risk of infection in pediatric oncology patients with chemotherapy. *J Pediatr Hematol Oncol.* 2012; 34: 128-30.
- 8- Hardie J, Whiley R. The genus *Streptococcus*. The genera of lactic acid bacteria: Springer. 1995; 55-124.
- 9- Hashemi A, Fallah F, Taherpour A, et al. Detection of metallo-beta-lactamases, extended-spectrum beta-lactamases (ESBLs), outer membrane porins among *Klebsiella Pneumoniae* strains isolated from hospitalized patients in tehran. *J Zanjan Univ Med Sci Journal.* 2015; 23: 89-102.
- 10- Gholipourmalekabadi M, Bandehpour M, Mozafari M, et al. Decellularized human amniotic membrane: more is needed for an efficient dressing for protection of burns against antibiotic-resistant bacteria isolated from burn patients. *Burns.* 2015; 41: 1488-97.
- 11- Fallah F, Taherpour A, Vala MH, Hashemi A. Global Spread of New Delhi mettallo-beta-lactamase (NDM-1). *Arch Clin Infect Dis.* 2012; 6: 171-7.
- 12- Morita Y, Murata T, Mima T, et al. Induction of mexCD-oprJ operon for a multidrug efflux pump by disinfectants in wild-type *Pseudomonas aeruginosa* PAO1. *J Antimicrob Chemother.* 2003; 51: 991-4.
- 13- Pursell A, Poole K. Functional characterization of the NfxB repressor of the mexCD-oprJ multidrug efflux operon of *Pseudomonas aeruginosa*. *Microbiology.* 2013; 159: 2058-73.
- 14- Poole K. *Pseudomonas aeruginosa* efflux pumps. Microbial Efflux Pumps: Current Research. 2013: 175-206.
- 15- Poole K. Multidrug efflux pumps and antimicrobial resistance in *Pseudomonas aeruginosa* and related organisms. *J Mol Microbiol Biotechnol.* 2001; 3: 255-64.
- 16- Soto SM. Role of efflux pumps in the antibiotic resistance of bacteria embedded in a biofilm. *Virulence.* 2013; 4: 223-9.
- 17- Ikonomidis A, Tsakris A, Kanellopoulou M, Maniatis A, Pournaras S. Effect of the proton motive force inhibitor carbonyl cyanide - m - chlorophenylhydrazone (CCCP) on *Pseudomonas aeruginosa* biofilm development. *Lett Appl Microbiol.* 2008; 47: 298-302.
- 18- Hashemi A, Shams S, Barati M, Samedani A. Antibacterial effects of methanolic extracts of *Zataria multiflora*, *Myrtus communis* and *Peganum harmala* on *Pseudomonas aeruginosa* producing ESBL. *J Arak Univ Med Sci.* 2011; 14: 104-12.
- 19- Fallah F, Borhan RS, Gholinejad Z, Zahirnia Z, Adabiyan S, Tabrizi MS. Detection of blaIMP and blaVIM metallo-beta-lactamases genes in *Pseudomonas aeruginosa* strains isolated from

- wound of burnt patients in Tehran Shahid Motahari hospital during 2011, Iran. *Int J Burns Trauma.* 2013; 1: 7-21.
- 20- Shakibaie MR, Shahcheraghi F, Hashemi A, Adeli NS. Detection of TEM, SHV and PER type extended-spectrum β -lactamase genes among clinical strains of *Pseudomonas aeruginosa* isolated from burnt patients at Shafa-Hospital, Kerman, Iran. *Iran J Basic Med Sci.* 2008; 11: 104-11.
- 21- Adabi M, Talebi-Taher M, Arbabi L, et al. Spread of efflux pump overexpressing-mediated fluoroquinolone resistance and multidrug resistance in *Pseudomonas aeruginosa* by using an efflux pump inhibitor. *Infect Chemother.* 2015; 47: 98-104.
- 22- Pursell A, Fruci M, Mikalauskas A, Gilmour C, Poole K. EsrC, an envelope stress - regulated repressor of the mexCD - oprJ multidrug efflux operon in *Pseudomonas aeruginosa*. *Environ microbiol.* 2015; 17: 186-98.
- 23- Murugan N, Malathi J, Rs S, Hn M. Evaiuation of a method for detection of both metallo betalactamase (MBL) and efflux production using carbonyl cyanide 3-chlorophenylhydrazone (CCCP) ± combination method among *Pseudomonas aeruginosa* isolated from clinical specimens. *Int J Pharm Pharm Sci.* 2015; 8: 185-89.
- 24- Fallah F, Taherpour A, Borhan R, Hashemi A, Habibi M, Sajadi N. Evaluation of *Zataria Multiflora* Boiss and *Carum copticum* antibacterial activity on IMP-type metallo-beta-lactamase-producing *Pseudomonas aeruginosa*. *Ann Burns Fire Disasters.* 2013; 26: 193-8.
- 25- Vahdani M, Azimi L, Asghari B, Bazmi F, Rastegar Lari A. Phenotypic screening of extended-spectrum ss-lactamase and metallo-ss-lactamase in multidrug-resistant *Pseudomonas aeruginosa* from infected burns. *Ann Burns Fire Disasters.* 2012; 25: 78-81.
- 26- Salimi F, Eftekhar F. Prevalence of blaAbstractP and blaVIM gene carriage in metallo- \ beta-lactamase-producing burn isolates of *Pseudomonas aeruginosa* in Tehran. *Turk J Med Sci.* 2014; 44: 511-4.
- 27- Bhatt P, Rathi KR, Hazra S, Sharma A, Shete V. Prevalence of multidrug resistant *Pseudomonas aeruginosa* infection in burn patients at a tertiary care centre. *Indian J Burns.* 2015; 23: 56-59.
- 28- Choudhury D, Talukdar AD, Maurya A, et al. Contribution of efflux pumps in fluroquinolone resistance in multi-drug resistant nosocomial isolates of *Pseudomanas aeruginosa* from a tertiary referral hospital in north east India. *Int J Med Microbiol.* 2015; 33: 84-6.
- 29- Xu L, Liu M, Zhang Y, Qi Q, Li Y. Effects of antibiotics plus efflux pump inhibitors on mutant selection window of *Pseudomonas aeruginosa* in vitro. *Zhonghua Yi Xue Za Zhi.* 2014; 94: 2055-8.
- 30- Gholami M, Hashemi A, Hakemi-Vala M, Goudarzi H, Hallajzadeh M. Efflux pump inhibitor phenylalanine-arginine β -naphthylamide effect on the minimum inhibitory concentration of

- imipenem in *Acinetobacter baumannii* strains isolated from hospitalized patients in Shahid Motahari Burn Hospital, Tehran, Iran. *Jundishapur J Microbiol.* 2015; 8:e19048.
- 31- Tohidpour A, Najar Peerayeh S, Najafi S. Detection of DNA gyrase mutation and multidrug efflux pumps hyperactivity in ciprofloxacin resistant clinical isolates of *Pseudomonas aeruginosa*. *J Med Microbiol Infec Dis.* 2013; 1: 1-7.
- 32- Masecar BL, Celesk RA, Robillard NJ. Analysis of acquired ciprofloxacin resistance in a clinical strain of *Pseudomonas aeruginosa*. *Antimicrob Agents Chemother.* 1990; 34: 281-6.
- 33- Jeannot K, Elsen S, Köhler T, Attree I, Van Delden C, Plésiat P. Resistance and virulence of *Pseudomonas aeruginosa* clinical strains overproducing the MexCD-OprJ efflux pump. *Antimicrob Agents Ch.* 2008; 52: 2455-62.
- 34- Vaez H, Faghri J, Isfahani BN, et al. Efflux pump regulatory genes mutations in multidrug resistance *Pseudomonas aeruginosa* isolated from wound infections in Isfahan hospitals. *Adv Bjomed Res.* 2014; 3: 117.

Evaluation of Carbonyl cyanide 3-chlorophenyl hydrazone Effect and Efflux Pump Expression Level of mexCD-oprJ among *Pseudomonas aeruginosa* Strains Isolated from Hospitalized Patients in Shahid Motahari Hospital in Tehran during 2014-2015

Tarashi S¹, Goudarzi H¹, Hashemi A¹, Yousefi Nojokambri N¹, Sadreddin Amin M¹, Taki E¹,
Satarzadeh Tabrizi M²

¹Dept.of Microbiology, Faculty of Medicine, Shahid Beheshti University of Medical Sciences, Tehran, Iran

²Shahid Motahari Burning Hospital,Tehran,Iran

Corresponding Author: Hashemi A, Dept. of Microbiology, Faculty of Medicine, Shahid Beheshti University of Medical Sciences, Tehran, Iran

E-mail: hashemi1388@yahoo.com

Received: 30 Jan 2016 **Accepted:** 30 Jun 2016

Background and Objective: Efflux pumps are one of the major resistance mechanisms in *Pseudomonas aeruginosa* that inhibit the accumulation of antibiotics in bacterial cells. The aim of this study was determining the effect of carbonyl cyanide 3-chlorophenyl hydrazone (CCCP) and detecting the overexpression of pump MexCD-oprJ in *P. aeruginosa* isolated from burn patients in Shahid Motahari hospital during 2014 and 2015.

Materials and Methods: This descriptive study was performed on 100 *P. aeruginosa* isolates from burn patients in Shahid Motahari hospital. Antibiotic susceptibility tests were performed by Kirby-Bauer disc diffusion and broth microdilution methods according to the CLSI guidelines. The effect of CCCP was determined using the broth microdilution method. The expression levels of MexD-oprJ (an efflux pump) was evaluated by Real-Time PCR and finally detection of *nfxB* mutations was carried out by PCR and sequencing techniques.

Results: Antibiogram for 100 *P. aeruginosa* showed maximum susceptibility and resistance to colistin (100%) and ticarcillin (98%), respectively. The inhibitory effect of CCCP was apparently seen in 16 isolates. Real-time PCR results for these strains showed overexpression in range of 0.26-15.34 (mean: 4/1). The PCR and sequencing techniques showed mutations that converts lucin to prolin in position 14 of the protein sequence.

Conclusion: The increase in expression level of efflux pump MexCD-oprJ shows the prevalence of *nfxB* mutants in burn wound infections. Therefore, use of carbonyl cyanide 3-chlorophenyl hydrazone (CCCP) can help disrupt the function of efflux pumps and improve the effects of antibiotics.

Keywords: *Pseudomonas aeruginosa*, Carbonyl cyanide 3-chlorophenyl hydrazone, Antibiotic resistance, MexCD-oprJ, Real time PCR