



## بررسی ارتباط مقاومت آنتی‌بیوتیکی با *agr* تایپ در استافیلوکوک اورئوس مقاوم به متی‌سیلین جدا شده از زخم سوختگی بیماران بستری در سطح شهر تهران

محمدصادق وزیری<sup>۱</sup>، مهدی میرزایی<sup>۲\*</sup>، حمید کلایان مقدم<sup>۳</sup>، مژگان فضلی<sup>۴</sup>، سید سجاد خرم روز<sup>۵</sup>، داود دربان ساروخلیل<sup>۶</sup>، سمیه سیلیانی فرد<sup>۷</sup>

۱- دانشگاه آزاد اسلامی، واحد دامغان - دانشکده علوم پایه - گروه زیست‌شناسی - کارشناس ارشد.

۲- دانشگاه علوم پزشکی شاهرود - دانشکده پزشکی - گروه علوم پایه - استادیار.

۳- دانشگاه علوم پزشکی شاهرود - دانشکده پزشکی - گروه فیزیولوژی - استادیار.

۴- دانشگاه علوم پزشکی شاهرود - دانشکده پزشکی - کارشناس آزمایشگاه.

۵- دانشگاه علوم پزشکی یاسوج - مرکز تحقیقات گیاهان دارویی - استادیار.

۶- دانشگاه علوم پزشکی ایران - دانشکده پزشکی - گروه میکروبیولوژی، استادیار.

۷- دانشگاه علوم پزشکی البرز - دانشکده پزشکی - گروه میکروبیولوژی، استادیار.

تاریخ دریافت: ۱۳۹۴/۶/۱۴، تاریخ پذیرش: ۱۳۹۴/۸/۱۲

### چکیده

**مقدمه:** استافیلوکوک عامل عمده عفونت‌های اکتسابی از بیمارستان و جامعه محسوب می‌شود. این باکتری واجد یک سیستم تنظیم‌کننده گلوبال (*accessory gene regulator*) است که در تنظیم تعداد بیشماری از عوامل کلونیزاسیون و بیماری‌زایی و مقاومت آنتی‌بیوتیکی نقش دارد. استافیلوکوک همچنین چهار پلی‌پپتید اصلی دارد که متغیر بودن توالی‌های آن باعث می‌شود تا حداقل چهار گروه *agr* در استافیلوکوک اورئوس ایجاد شود. هدف این مطالعه تعیین ارتباط الگوی آنتی‌بیوگرام با الگوی *agr* تایپ ایزوله‌ها می‌باشد.

**مواد و روش‌ها:** در این مطالعه، شناسایی استافیلوکوک اورئوس مقاوم متی‌سیلین از زخم‌های سوختگی با روش فنوتیپی و ژنوتیپی انجام گردید. همچنین الگوی مقاومت به آنتی‌بیوتیک‌های تایچی سیلین (*TGC*)، سیپروفلوکساسین (*CIP*)، اریترومایسین (*E*)، کلوزاکسایلین (*CX*)، کلیندامایسین (*CD*)، ایمی پنم (*IMI*)، کوتریموکسازول (*SXT*)، کانامایسین (*K*)، تیکوپلانین (*TEC*)، جنتامایسین (*GM*)، موپیروسین (*MUP*) و سفتریاکسون (*CTR*) نیز تعیین شد. *agr* تایپ‌ها با روش *agr*-locus PCR and *Scal* RFLP انجام شد و با استفاده از نرم‌افزار SPSS/ارتباط مقاومت آنتی‌بیوتیکی با *agr* تایپ مشخص شد.

**نتایج:** در این مطالعه تعداد ۷۶ جدایه MRSA بررسی گردید. الگوی *agr* تایپ‌ها به ترتیب ۷۵/۶٪ تایپ I، ۸/۲٪ تایپ II، ۵/۴٪ تایپ III و ۱۰/۸٪ تایپ IV بود. مقاوم‌ترین *agr* تایپ نسبت به آنتی‌بیوتیک‌ها مربوط به تایپ I می‌باشد. از نظر آماری ارتباط معنی‌داری بین هر *agr* تایپ با آنتی‌بیوتیک‌ها مشاهده نشد و فقط بین آنتی‌بیوتیک‌های *CX*، *E*، *CTR*، *SXT*، *GM*، *CIP* و کلیه تایپ‌های *agr* رابطه معنادار وجود داشت ( $P \leq 0/05$ ).

**نتیجه‌گیری:** ارتباط معناداری بین هر *agr* تایپ و مقاومت آنتی‌بیوتیکی مشاهده نشد ولی مشاهده ارتباط معنی‌دار بین مقاومت تعدادی از آنتی‌بیوتیک‌ها با کلیه تایپ‌های *agr* احتمالاً مربوط به تعداد و منبع جداسازی باکتری یا مصرف بیش از اندازه این آنتی‌بیوتیک‌ها می‌باشد با توجه به اینکه لوکوس *agr* جزو ژن‌های بالا دستی می‌باشد لذا ممکن است با به‌کارگیری سیستم کروم سنسینگ بیشترین مقاومت دارویی را ایجاد کند.

**واژه‌های کلیدی:** مقاومت آنتی‌بیوتیکی، استافیلوکوک اورئوس مقاوم به متی‌سیلین، *agr* تایپ.

\*نویسنده مسئول: شاهرود دانشگاه علوم پزشکی شاهرود، دانشکده پزشکی، تلفن: ۰۲۳-۳۲۳۹۵۰۵۴، نمابر: ۰۲۳-۳۲۳۹۴۸۰۰، Email: mirzaii1386@gmail.com

**ارجاع:** وزیری محمد صادق، میرزایی مهدی، کلایان مقدم حمید. بررسی ارتباط مقاومت آنتی‌بیوتیکی با *agr* تایپ در استافیلوکوک اورئوس

مقاوم به متی‌سیلین جدا شده از زخم سوختگی بیماران بستری در سطح شهر تهران. مجله دانش و تندرستی ۱۱(۱):۱-۷.

## مقدمه

به منظور بهبود توانایی برای ایجاد بیماری در انسان و دستیابی به قلمروهای متعدد در میزبان، استافیلوکوک‌ها دارای یک سیستم ارتباط سلول با سلول هستند که این سیستم تنظیم‌کننده تعداد بیشمار از عوامل کلونیزاسیون و بیماری‌زایی می‌باشند (۲ و ۱۳). ژن *agr* در تنظیم افزایشی ۱۰۰ ژن و در تنظیم کاهش ۳۴ ژن استافیلوکوک اورئوس نقش دارد (۳ و ۸). لوکوس *agr* شامل دو واحد رونویسی معکوس می‌باشد *RNAII* و *RNAIII* توسط پروموتورهای *P2* و *P3* رونویسی می‌شود (۱۳). *RNAII* کدکننده اجزای سیگنال سنش چگالی سلولی می‌باشد که عملکرد فعال‌سازی پروموتورهای *agr* را برعهده دارد (۵ و ۱۳). چهار پلی‌پپتید *AgrA*، *AgrC*، *AgrD*، *AgrB* که به‌وسیله *RNAII* کدگذاری می‌شوند برای این آشکار فعال‌سازی موردنیاز می‌باشند. این چهار پروتئین تشکیل‌دهنده مکانیسم حسگر *agr* هستند (۳ و ۶). افزایش رونویسی از پرومتر *P3* به‌طور چشم‌گیری سطح *RNAIII* را در داخل سلول بالا می‌برد. *RNAIII* کدکننده سم دلتا همولیزین است (۲ و ۵). اما مهم‌تر از آن این است که رونویسی و در برخی موارد ترجمه، چند عامل بیماری‌زای ترش‌ساز از جمله سندروم شوک سمی ۱- و دیگر همولیزین‌ها را افزایش می‌دهد (۲ و ۱۰). متغیر بودن توالی‌های موجود در *agrB*، *agrC*، *agrD* باعث می‌شود تا حداقل چهار گروه *agr* با ویژگی متفاوت در استافیلوکوک اورئوس ایجاد شود که این متغیر بودن باعث تولید *AIP* (auto-inducing peptide)های متعدد شده است (۲، ۵ و ۱۳). هدف این مطالعه بررسی ارتباط مقاومت به آنتی‌بیوتیک‌های رایج در درمان سوختگی با فراوانی تایپ‌های *agr* در استافیلوکوک اورئوس‌های جدا شده از زخم سوختگی می‌باشد.

## مواد و روش‌ها

این مطالعه در مدت یک سال با نمونه‌گیری از زخم‌های سوختگی بیماران بستری شده در بیمارستان‌های آموزشی تابعه دانشگاه علوم پزشکی تهران انجام شد. نمونه‌گیری با استفاده از سوآپ استریل از بیماران به هنگام صبح و قبل از تعویض پانسمان انجام گرفت که با استفاده از دو سوآپ استریل برای هر بیمار، از یک نقطه و از عمق زخم نمونه تهیه شد. نمونه‌های تهیه شده جهت انجام آزمایشات به آزمایشگاه میکروبی‌شناسی دانشگاه علوم پزشکی شاهرود منتقل شدند. در این مطالعه آزمون‌های شناسایی مانند کاتالاز، کوآگولاز، مانیتول، *DNase* و اوره انجام گردید و برای استخراج *DNA* جدایه‌های استافیلوکوکوس اورئوس از روش میرزایی و همکاران با کمی تغییر استفاده شد (۱۹).

در ابتدا جهت تأیید جدایه‌ها از نظر مولکولی ژن *nuc* توسط یک جفت پرایمر طراحی شده جدول ۱ ردیابی شد. مراحل تکثیر شامل یک سیکل ۹۴ درجه سانتی‌گراد به مدت ۳۰۰ ثانیه، ۳۰ سیکل تکراری ۹۴

عقودت از علل عمده مرگ و میر در بیماران سوختگی بستری در بیمارستان می‌باشد (۱، ۳ و ۴). ماهیت و وسعت زخم‌های سوختگی و نوع و مقدار میکروارگانیسم‌های استقرار یافته در زخم‌های سوختگی در میزان تهاجم میکروارگانیسم‌ها به بافت پوست نقش دارد. باکتری‌های گرم مثبت در نتیجه انتقال حرارت به پوست زنده می‌مانند (۳). جایگاه طبیعی استافیلوکوک اورئوس مقاوم به متی‌سیلین (*Methicillin-resistant staphylococcus aureus*) یا به عبارتی *MRSA*، در انسان‌ها پوست و نازوفارنکس است. این باکتری عامل بیماری‌زای مهمی در جامعه و محیط بیمارستانی می‌باشد که دارای مرگ و میر و ابتلاء به بیماری بالایی است (۲). این ارگانیسم می‌تواند از مناطق سطحی بدن، از طریق جریان خون به ارگان‌های داخلی انتشار یابد (۱۲). استافیلوکوک‌ها حساسیت متفاوتی در برابر بسیاری از داروهای ضد میکروبی دارند مقاومت در این باکتری‌ها به چند شکل بروز می‌کند: در گروه اول تولید بتا لاکتاماز شایع بوده و تحت کنترل پلاسمید می‌باشد این آنزیم، ارگانیسم را در برابر بسیاری از پنی‌سیلین‌ها مقاوم می‌سازد. پلاسمیدها توسط ترانس داکسیون و گاهی به‌وسیله کونژوگاسیون منتقل می‌شوند (۷ و ۱۳). در گروه دوم مقاومت در برابر نافسیلین (متی‌سیلین و اگزاسیلین) ارتباطی به تولید بتا لاکتاماز ندارد و ژن *mec A* که موجب بروز مقاومت در برابر نافسیلین می‌شود بر روی کروموزوم قرار گرفته است. مکانیسم بروز مقاومت در برابر نافسیلین در ارتباط با در دسترس نبودن و یا فقدان برخی از پروتئین‌های متصل شونده به پنی‌سیلین در ارگانیسم‌ها است. گروه سوم نوعی از مکانیسم مقاومت در ارتباط با افزایش سنتر دیواره سلول و تغییرات دیواره سلول می‌باشد و ناشی از ژن *van* انتروکوک نمی‌باشد. گروه چهارم ناشی از حضور ژن مقاومت در برابر ونکومایسین *van A* در انتروکوک و ژن مقاومت در برابر نافسیلین *mec A* هستند. گروه پنجم دارای مقاومت وابسته به پلاسمید در برابر تتراسیکلین، اریترومایسین، آمینوگلیکوزید می‌باشد. لازم به ذکر است که به‌وجود آمدن پدید تحمل دلالت بر آن دارد که استافیلوکوک‌ها به توسط یک دارو مهار می‌گردند اما کشته نمی‌شوند در برخی موارد بروز پدید تحمل می‌تواند مربوط به فقدان فعال شدن آنزیم‌های اتولیزکننده در دیواره سلول می‌باشد (۷).

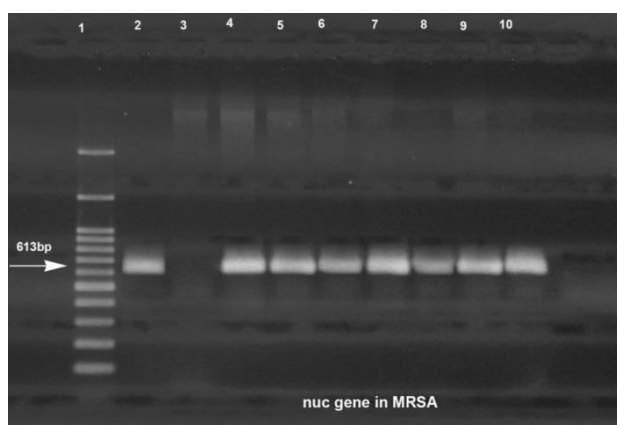
تاکنون تکنیک‌های تایپینگ ژنوتیپی فراوانی برای تایپینگ سویه‌های *S. Aureus* معرفی شده است که تایپینگ‌های مبتنی بر *PCR* به دو دسته تایپینگ‌های چند ژنی *MLVA*، *MLST*، *Coa Typing*، *Sccmec Typing* و تک ژنی مثل *spa typing*، *agr Typing*، *Typing* (The accessory gene regulator) تنظیم‌کننده سیستم سنش حد نصاب یا (*quorum sensing*) در باکتری استافیلوکوک اورئوس می‌باشد (۸).

II دارای باند bp +۱۶۰۷ bp +۹۸۰ تایپ III دارای باند bp +۲۲۶۹ bp +۲۵۸۳ و تایپ IV دارای باند bp +۲۵۸۳.

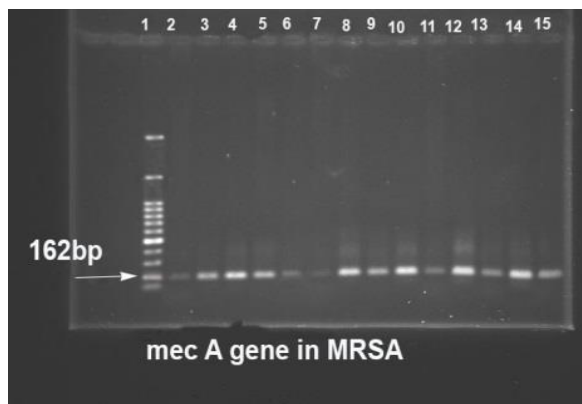
جهت بررسی ارتباط بین هر *agr* تایپ با مقاومت آنتی‌بیوتیکی و به همین صورت جهت بررسی مقاومت آنتی‌بیوتیکی و کلیه تایپ‌های *agr* از نرم‌افزار IBM SPSS Statistics با آزمون Nonparametric Kendall و جهت تأیید از آزمون Somers d استفاده شد.

### نتایج

در مطالعه حاضر که به مدت یک سال انجام شد تعداد ۷۶ جدایه استافیلوکوک اورئوس از بیماران مبتلابه سوختگی در سطح بیمارستان‌های تهران جمع‌آوری گردید. آزمایشات فنوتیپی شامل آزمون کوآگولاز، مانیتول، DNase، اوره و ژنوتیپی شامل ردیابی ژن *nuc* با کمک PCR بود (شکل ۱). با انجام آزمون غربالگری ردیابی ژن‌های *mecA* (شکل ۲) ۷۶ جدایه استافیلوکوک اورئوس مقاوم به متی‌سیلین وارد مطالعه شدند. حساسیت جدایه‌های MRSA نسبت به



شکل ۱- تکثیر ژن *nuc* جهت احراز هویت سویه MRSA. باند ۱: مارکر ۲: کنترل مثبت ۳: کنترل منفی: ۴-۱۰ ژن تکثیر شده *nuc*



شکل ۲- تکثیر ژن *mecA* جهت احراز هویت سویه‌های MRSA. باند ۱: مارکر، باند ۲-۱۵ ژن تکثیر شده *mecA*

درجه سانتی‌گراد به مدت ۴۵ ثانیه، ۵۸ درجه سانتی‌گراد به مدت ۴۵ ثانیه، ۷۲ درجه سانتی‌گراد به مدت ۴۵ ثانیه و یک سیکل نهایی ۷۲ درجه سانتی‌گراد به مدت ۳۰۰ ثانیه و یک سیکل ۳۷ درجه سانتی‌گراد به مدت ۱۸۰ ثانیه بود. اندازه محصول 613bp می‌باشد (شکل ۱-۳). به‌منظور تعیین وجود ژن مقاومت به متی‌سیلین در جدایه‌های استافیلوکوک اورئوس ژن *mecA* توسط پرایمر طراحی شده جدول ۱ ردیابی گردید. مراحل تکثیر شامل یک سیکل ۹۴ درجه سانتی‌گراد به مدت ۳۰۰ ثانیه، ۳۰ سیکل تکراری ۹۴ درجه سانتی‌گراد به مدت ۴۵ ثانیه، ۵۸ درجه سانتی‌گراد به مدت ۴۵ ثانیه، ۷۲ درجه سانتی‌گراد به مدت ۴۵ ثانیه و یک سیکل نهایی ۷۲ درجه سانتی‌گراد به مدت ۳۰۰ ثانیه و یک سیکل ۳۷ درجه سانتی‌گراد به مدت ۱۸۰ ثانیه بود. اندازه قطعه تکثیر شده ۱۶۲ جفت باز است (شکل ۲-۳) (۹).

پس از تأیید حضور ژن *mecA* و *nuc* جدایه وارد مطالعه شدند. جهت بررسی مقاومت آنتی‌بیوتیکی جدایه‌ها از آنتی‌بیوتیک‌های شرکت MAST انگلستان که شامل کلوزاسیلین ۵ μg، کاناماسین ۲۰ μg، سیپروفلوکساسین ۵ μg، اریتروماسین ۱۵ μg، تیکوپلانیل ۳۰ μg، جنتاماسین ۲۰ μg، ایمینم ۱۰ μg، تایجیسیلین ۱۵ μg، کلینداماسین ۲ μg، کوتریموکسازول ۲۹ μg، موپروسین ۲۰ μg، سفتریاکسون ۳۰ μg استفاده شده و براساس دستورالعمل CLSI پس از تهیه ۰/۵ مک فارلند از سوسپانسیون تازه باکتری، باکتری در سطح محیط مولر هینتون آگار تلقیح و بعد از چند دقیقه دیسک‌های آنتی‌بیوتیکی در سطح محیط قرار داده شدند و سپس در دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد انکوبه شدند. هاله عدم رشد برای کلیه آنتی‌بیوتیک‌ها پس از ۱۸-۲۰ ساعت اندازه‌گیری شدند.

جهت تایینگ مولکولی ژن *agr* از روش کافیسو و همکاران و با استفاده از تکنیک *agr*-locus PCR and *ScaI* RFLP استفاده شد (۲). جهت تکثیر لوکوس *agr*، از یک جفت پرایمر طراحی شده استفاده گردید (جدول ۱). مراحل تکثیر لوکوس *agr* شامل یک سیکل ۹۴ درجه سانتی‌گراد به مدت ۳۰۰ ثانیه، ۳۰ سیکل تکراری ۹۳ درجه سانتی‌گراد به مدت ۶۰ ثانیه، ۵۸ درجه سانتی‌گراد به مدت ۳۰ ثانیه، ۷۲ درجه سانتی‌گراد به مدت ۱۶۵ ثانیه و یک سیکل نهایی ۷۲ درجه سانتی‌گراد به مدت ۶۰۰ ثانیه بود. پس از تکثیر لوکوس *agr*، ۱۰ میکرولیتر از محصول PCR را به همراه ۱۸ میکرولیتر آب دیونیزه و ۲ میکرولیتر بافر 10x *ScaI* و ۲ میکرولیتر آنزیم *ScaI* در داخل تیوب ریخته و در انکوباتور با دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد قرار داده و پس از ۶ ساعت محصول هضم شده بر روی ژل آگارز ۱/۵ درصد الکتروفورز گردید. اندازه باندهای ایجاد شده ناشی از اثر آنزیم *ScaI* بر روی لوکوس *agr* عبارت است از تایپ I باندهای bp +۶۶۳ bp +۱۹۲۰ تایپ

جدول ۱- پرایمرهای طراحی شده در این مطالعه

شرکت سازنده	اندازه محصول	Tm (°C)	توالی پرایمر (۵' - ۳')	ژن
ماکروژن	۲۵۸۳	۶۱/۸	F-CAG TGA GGA GAG TGG TGT	agr
		۶۰/۳	AAA ATT R-	
ماکروژن	۱۶۲	۵۸/۴	AAATGGGCAATGAGTCTGTGAG	mecA
		۵۶/۴	F- ACT GCT ATC CAC CCT CAA AC R- CTG GTG AAG TTG TAA TCT GG	
ماکروژن	۶۱۳	۵۹/۳	F- CTG GCA TAT GTA TGG CAA TTG TT	nuc
		۶۱/۸	R- TAT TGA CCT GAA TCA GCG TTG TCT	

سیپروفلوکساسین و کلیه تایپ‌های agr ارتباط معنی‌داری وجود داشت ( $P \leq 0/05$ ) از نظر آماری ارتباط معنی‌داری بین آنتی‌بیوتیک‌های تایچی سیلین، موپروسین، تیکوپلانتین، کلیندامایسین، کانامایسین و کلیه تایپ‌های agr وجود نداشت ( $P \geq 0/05$ ).

آنتی‌بیوتیک‌های مختلف در جدول ۲ قابل مشاهده است براساس نتایج آنتی‌بیوگرام بیشترین مقاومت مربوط به سیپروفلوکساسین، کانامایسین، اریترومایسین و کلوزاسیلین بودند. تکثیر لوکوس agr با روش PCR انجام و باند ۲۵۸۳ جفت بازی مشاهده شد (شکل ۳).

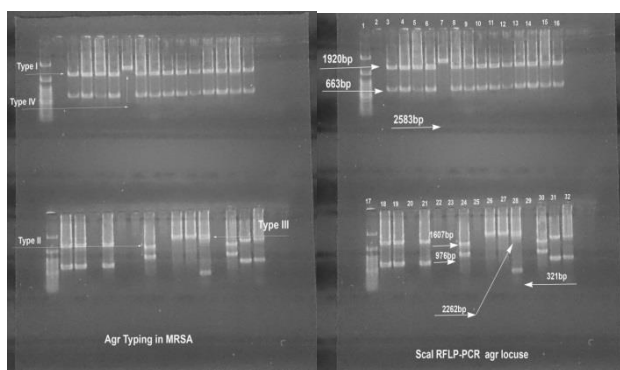
در نهایت الگوی agr تایپ‌های MRSA با روش PCR-RFLP استفاده از آنزیم اندونوکلاز ScaI انجام شد و agr تایپ ۷۶ جدایه MRSA مشخص گردید (تصویر ۴). Agr تایپ‌ها به ترتیب ۷۵/۶ درصد تیپ I، ۸/۱ درصد تیپ II، ۵/۴ درصد تیپ III و ۱۰/۸ درصد تیپ IV بود. مقاوم‌ترین agr type‌های جدایه‌های MRSA نسبت به آنتی‌بیوتیک‌ها مربوط به تایپ I می‌باشد.

از نظر آماری ارتباط معنی‌داری بین هر یک از تایپ‌های agr با آنتی‌بیوتیک‌ها وجود ندارد اما بین آنتی‌بیوتیک‌های کلوزاسیلین، اریترومایسین، ایمینیم، سفتریکسون، کوتریموکسازول، جنتامایسین،

جدول ۲- درصد فراوانی مقاومت آنتی‌بیوتیکی در agr تایپ‌های سویه‌های استافیلوکوکوس آرنوس مقاوم به متی‌سیلین

MRSA		agr Type IV		agr Type III		agr Type II		agr Type I		آنتی‌بیوتیک
R	I	R	I	R	I	R	I	R	I	
٪۷۴	.	٪۱۳	.	٪۷۵	.	٪۷۵	.	٪۸۷	.	کانامایسین (K)
٪۸۲	.	٪۱۳	.	٪۷۵	.	٪۷۵	.	٪۹۷	.	سیپروفلوکساسین (CIP)
٪۷۴	.	٪۱۳	.	٪۷۵	.	٪۷۵	.	٪۸۷	.	اریترومایسین (E)
٪۲	.	.	.	.	.	.	.	٪۳	.	تیکوپلانتین (TEC)
٪۷۴	.	٪۱۳	.	٪۷۵	.	٪۷۵	.	٪۸۷	.	کلوزاسیلین (CX)
٪۶۵	٪۵	٪۱۳	.	٪۵۰	٪۲۵	٪۵۰	٪۲۵	٪۷۹	٪۳	جنتامایسین (GM)
٪۶۳	٪۴	٪۱۳	.	٪۷۵	.	٪۷۵	.	٪۷۶	.	ایمینیم (IMI)
.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	تای جی سیلین (TGC)
٪۴	.	.	.	.	.	.	.	٪۶	.	کلیندامایسین (CD)
٪۴۳	٪۲	٪۱۳	.	٪۵۰	.	٪۵۰	.	٪۴۷	٪۳	کوتریموکسازول (SXT)
٪۴	.	.	.	.	.	.	.	٪۵	.	موپروسین (MUP)
٪۶۵	.	.	.	٪۷۵	.	٪۷۵	.	٪۷۶	.	سفتریکسون (CTR)

\* مقاوم به آنتی‌بیوتیک R \* مقاومت متوسط I \*

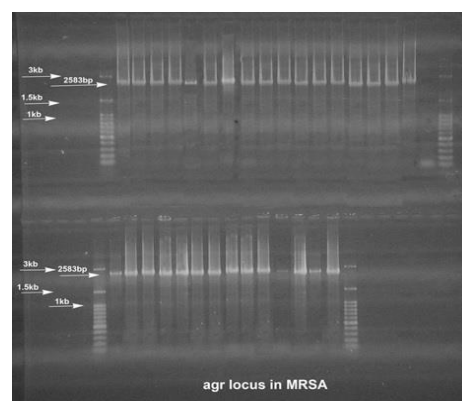


شکل ۴- تایپینگ لوکوس agr با آنزیم ScaI

باند ۱: مارکر، تایپ I شامل: شماره‌های ۳، ۴، ۵، ۶، ۸، ۹، ۱۰، ۱۱، ۱۲، ۱۳، ۱۴، ۱۵، ۱۶، ۱۷، ۱۸، ۱۹، ۳۰، ۳۱

تایپ II: شماره ۲۹، ۴۹، ۲۸، III: تایپ ۲۶، ۲۷، IV: ۱۷۷

شماره‌های ۲، ۲۰، ۲۲، ۲۳، ۲۵، ۲۹ منفی می‌باشد که علت آن ناموفق بودن تکثیر ژن agr در این شماره‌ها بود.



شکل ۳- باندهای ۲۵۸۳ جفت بازی مربوط به لوکوس agr سویه MRSA

## بحث

سوختگی یکی از وخیم‌ترین وضعیت‌های پزشکی به‌شمار می‌رود. علیرغم پیشرفت‌های پزشکی و مراقبت‌های ویژه، هنوز عامل اصلی مرگ و میر در این بیماران عفونت می‌باشد. زخم‌های ناشی از سوختگی محیط مناسبی را برای رشد میکروارگانیسم‌های مختلف به‌وجود می‌آوردند استافیلوکوکوس اورئوس از معمول‌ترین عوامل عفونی می‌باشد. مهم‌ترین روش کاهش مرگ و میر و عوارض، پیشگیری از عفونت و شناسایی عوامل ایجادکننده آن و در نهایت درمان عفونت با استفاده از آنتی‌بیوتیک‌های مناسب می‌باشد. در این مطالعه کمترین مقاومت آنتی‌بیوتیکی مربوط به آنتی‌بیوتیک‌های تایجی سیلین، تیکوپلانتین، موپیروسین و کلیندامایسین بود که به‌ترتیب با مطالعات سعدی خان و همکاران، وارنای و همکاران و ویندال و همکاران همسو بود (۱۴-۱۶) و بیشترین مقاومت آنتی‌بیوتیکی مربوط به سیپروفلوکساسین، کلوزاسیلین و کانامایسین بود که به‌ترتیب با مطالعات سانجانا و همکاران و جوان و همکاران همسو بود و اریترومایسین که با مطالعه نهالا و همکاران غیر همسو بود مشاهده شد (۱، ۱۷ و ۱۸).

در مطالعه حاضر بالاترین مقاومت آنتی‌بیوتیکی مربوط به تیپ I بود که با مطالعات نهالا و همکاران و نجار و همکاران همسو می‌باشد (۱۱، ۱۷ و ۲۰). البته در مطالعه سعدی خان و همکاران بالاترین مقاومت آنتی‌بیوتیکی مربوط به تیپ III بود (۱۴) و تیپ I در مرتبه دوم قرار داشت که علت آن احتمالاً مربوط به تعداد تایپ‌های agr بررسی شده می‌باشد که در اکثر مطالعات تعداد تایپ‌ها کم است و فقط در یک مطالعه تیپ IV شناسایی شد (۱۱). فراوان‌ترین agr تایپ در این مطالعه با ۷۶ درصد فراوانی مربوط به تیپ I می‌باشد.

در مطالعه حاضر agr تایپ‌های I، II و III نسبت به آنتی‌بیوتیک‌های جنتامایسین، کلوزاسیلین، ایمینم، کوتریموکسازول، کانامایسین، سیپروفلوکساسین و اریترومایسین مقاومت بیش از ۶۵ درصد نشان دادند ولی در agr تایپ IV این میزان مقاومت به ۱۳ درصد کاهش پیدا کرد. در این مطالعه، آنتی‌بیوتیک سفتریاکسون در کل جدایه‌ها ۶۵ درصد مقاومت داشت و در تیپ‌های I، II و III این میزان مقاومت حدود ۷۶ درصد بود که با مطالعه نهالا و همکاران همسو بود (۱۷). ولی در تیپ IV این میزان مقاومت به صفر کاهش یافت و مطالعه‌ای که میزان مقاومت را در تایپ‌های agr بررسی کند یافت نشد. مشاهده ارتباط معنی‌دار بین مقاومت آنتی‌بیوتیک‌های کلوزاسیلین، اریترومایسین، ایمینم، سفتریاکسون، کوتریموکسازول، جنتامایسین، سیپروفلوکساسین با کلیه تایپ‌های agr در مطالعه حاضر می‌تواند مربوط به تعداد باکتری مورد مطالعه و منبع جداسازی باکتری و یا مصرف بیش از اندازه این آنتی‌بیوتیک‌ها باشد با توجه به اینکه لوکوس

agr جزو ژن‌های بالا دستی می‌باشد این لوکوس می‌تواند در جهت مقاومت به آنتی‌بیوتیک‌های فوق با به‌کارگیری سیستم کروم سنسینگ (QS) بیشترین مقاومت دارویی را ایجاد کند (۶ و ۱۹). در مطالعه حاضر ارتباط معناداری بین مقاومت آنتی‌بیوتیکی با هر agr تایپ مشاهده نشد که با مطالعه قاسمیان و همکاران همسو بود و از این رو توصیه می‌شود تحقیقات بیشتری مبتنی بر بیان ژن agr و بیان ژن‌های دخیل در مقاومت آنتی‌بیوتیکی صورت گیرد (۲۰). نتایج به‌دست آمده میان الگوی پلی‌مورفیسم لوکوس agr با الگوی مقاومت آنتی‌بیوتیکی نشانگر آن است که سرعت انتقال ژن‌های مقاومت دارویی در تیپ I به مراتب بیشتر از سایر تایپ‌های agr می‌باشد. علت فراوان بودن تیپ I احتمالاً مربوط به افزایش سطح مقاومت این تیپ به آنتی‌بیوتیک‌های رایج در درمان بیماران می‌باشد. تیپ IV بیشترین حساسیت را نسبت به آنتی‌بیوتیک‌های مورد استفاده داشت و یکی از علل کمتر جدا شدن استافیلوکوک اورئوس‌های دارای agr تایپ IV در سایر مطالعات احتمالاً مربوط به حساس بودن این تیپ جدایه‌ها به آنتی‌بیوتیک و رقابت در به‌دست آوردن محل استقرار با سایر تایپ‌ها می‌باشد. مقایسه مطالعه کنونی با سایر مطالعات که در کشورهای مصر و پاکستان انجام شده نشان می‌دهد که ایران نسبت به سایر کشورهای خاورمیانه مانند مصر و پاکستان مقاومت دارویی بیشتری را در مقابله با استافیلوکوک اورئوس مقاوم به متی‌سیلین دارا می‌باشند و در این دو کشور هنوز آنتی‌بیوتیک‌های که در ایران از دور مصرف خارج شده‌اند استفاده می‌شود لذا می‌بایست درمان آنتی‌بیوتیک در بیماران دچار زخم سوختگی با الگوهای استاندارد طبق جدیدترین دستورالعمل تجویز شود (۱۱، ۱۴ و ۱۷).

## تشکر و قدردانی

این مطالعه با حمایت مالی دانشگاه علوم پزشکی شاهرود طی طرحی با شماره ۹۳۰۲ انجام گردیده است. نویسندگان این مقاله بر خود وظیفه می‌دانند که از زحمات سرکار خانم نوروزی مسئول محترم آزمایشگاه دانشکده پزشکی دانشگاه علوم پزشکی شاهرود تشکر و قدردانی نمایند.

## References

1. Avan A, Falahati H, Seayfi M, Talebi M, Ebrahimi GH, Poorshafi M. Study of mecA gene at high levels of oxacillin-resistant staphylococcus aureus isolates from hospitals in Tehran. Infectious and Tropical Diseases Iran 2010;17:22-49.[Persian].
2. Cafiso V, Bertuccio T, Santagati M, Demelio V, Spina D. agr - genotyping and transcriptional analysis of biofilm-producing Staphylococcus aureus. FEMS Immunol Med Microbiol 2007;51:220-7.
3. Dlawer A, Ala'Aldeen A. Staphylococcus aureus molecular and clinical aspects. Chichester: Horwood pub;2004.p.282.

4. Deirdre C, Sameer E, Owen R, Brent W, Robert L. Burn wound infection. *Clin Microbiol Rev* 2006;19:403-34.
5. Robinson DA, Monk AB, Cooper JE, Feil EJ, Enright MC. Evolutionary genetics of the accessory gene regulator (agr) locus in staphylococcus aureus. *J Bacteriol* 2005;187:8312-21.
6. Jeremy MY, Patrick MS. Quorum sensing in Staphylococcus infections. *J Clin Invest* 2003;112:1620-5.
7. Geo F Brooks, Karen C Carroll, editors. Jawetz, melnick & adelberg's medical microbiology. 24th ed. New York:McGraw-Hill;2008;p.342-3.
8. Philippe D, Sophie J, Francois V, Timothy G, Richard PN, Michele B, et al. High genetic variability of the agr locus in staphylococcus species. *J Bacteriol* 2002;184:1180-6.
9. Sakoulas G, Eliopoulos GM, Moellering RC Jr, Novick RP, Venkataraman L, Wennersten C, et al. Staphylococcus aureus accessory gene regulator (agr) group ii: is there a relationship to the development of intermediate-level glycopeptide resistance?. *J Infect Dis* 2003; 187:929-38.
10. Francois P, Koessler T, Huyghe A, Harbarth S, Bento M, Lew D, et al. Rapid staphylococcus aureus agr type determination by a novel multiplex real-time quantitative PCR assay. *J Clin Microbiol* 2006;1892-5.
11. Najar Peerayeh Sh, Azimian A, Behzadian Nejad Q, Kashi M. Prevalence of agr specificity groups among staphylococcus aureus isolates from university hospitals in Tehran. *Lab Medicine* 2009;40:27-9.
12. Williams RE. Healthy carriage of Staphylococcus aureus: its prevalence and importance. *Bacteriol* 1963;27:56-71.
13. Xie Y, He Y, Gehring A, Hu Y, Li Q, Tu SI, et al. Genotypes and toxin gene profiles of staphylococcus aureus clinical isolates from China. *PLoS One* 2011;6.1-11.
14. Khan S, Rasheed F, Zahra R. Genetic polymorphism of agr Locus and antibiotic resistance of Staphylococcus aureus at two hospitals in Pakistan. *Pak J Med Sci* 2014;30:172-6.
15. Rose WE, Kaatz GW, Sakoulas G, Rybak MJ. Teicoplanin pharmacodynamics in reference to the accessory gene regulator (agr) in Staphylococcus aureus using an in vitro pharmacodynamic model. *J Antimicrob Chemother* 2008;61:1099-102.
16. Vindel A, Trincado P, Cuevas O, Ballesteros C, Bouza E, Cercenado E. Molecular epidemiology of community-associated methicillin-resistant Staphylococcus aureus in Spain: 2004-12. *J Antimicrob Chemother* 2014;69: 2913-9.
17. Nahla AM, Azza SZ, Nermine HI, Magdy AS, Amany ZM. Prevalence of agr specificity groups among in vitro biofilm forming methicillin resistant staphylococcus aureus strains isolated from nasal carriers. *International Journal of Microbiological Research* 2014;5:76-84.
18. Sanjana RK, Shah R, Chaudhary N, Singh Y. Prevalence and antimicrobial susceptibility pattern of methicillin-resistant Staphylococcus aureus (MRSA) in CMS-teaching hospital: a preliminary report. *Journal of College of Medical Sciences-Nepal* 2010;6:1-6.
19. Mirzaei M, Emameini M, Jabalameli F, Halimi S, Taherikalani M. Molecular investigation of staphylococcus aureus isolated from the patients, personnel, air and environment of an ICU in a hospital in Tehran. *Journal of Infection and Public Health* 2015;8:202-6.
20. Ghasemian A, Najar Peerayeh S, Bakhshi B, Mirzaee M. Detection of accessory gene regulator groups genes and cassettechromosome mec types among Staphylococcus aureus isolated from intensive care unit patients. *Asian Pac J Trop Dis* 2015;5:153-7.



## The Relationship Between Antibiotic Resistance and Agr Type in Methicillin-Resistant Staphylococcus aureus (MRSA) Isolated From Burn Wound of Hospitalized Patient in Tehran

Mohammad Sadegh Vaziri (M.Sc.)<sup>1</sup>, Mehdi Mirzaii (Ph.D.)<sup>2\*</sup>, Hamid Kalalian Moghadam (Ph.D.)<sup>3</sup>  
Mozhgan Fazli (M.Sc.)<sup>4</sup>, Seyed Sajjad Khoramrooz (Ph.D.)<sup>5</sup>, Davood Darban Sarokhalil (Ph.D.)<sup>6</sup>, Somaye Yaslianifard (Ph.D.)<sup>7</sup>

1- Dept. of Biology, School of Basic Sciences, Islamic Azad University, Damghan Branch, Damghan, Iran.

2- Dept. of Basic Sciences, School of Medicine, Shahroud University of Medical Sciences, Shahroud, Iran.

3- Dept. of Physiology, School of Medicine, Shahroud University of Medical Sciences, Shahroud, Iran.

4- Dept. of Basic Sciences, School of Medicine, Shahroud University of Medical Sciences, Shahroud, Iran.

5- Medicinal Plants Research Center, Yasuj University of Medical Sciences, Yasuj, Iran.

6- Dept. of Microbiology, School of Medicine, Iran University of Medical Sciences, Tehran, Iran.

7- Dept. of Microbiology, School of Medicine, Alborz University of Medical Sciences, Karaj, Iran.

Received: 5 September 2015, Accepted: 3 November 2015

### Abstract:

**Introduction:** *Staphylococcus aureus* is the major cause of hospital and community-acquired infections. This bacterium possesses an accessory gene regulator (*agr*) that plays role in colonization, expression of virulence factors and antibiotic resistance. It's four major polypeptide with variable sequences lead to at least four *agr* type in *S. aureus*. The aim of this study was to determine the relationship between the antibiogram patterns with *agr* type of clinical *S. aureus*.

**Methods:** Detection of methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* (MRSA) from burn wounds was performed by phenotypic and genotypic profiles. The antibiotics resistance pattern was determined by disk agar diffusion (Tigecycline (TGC), Ciprofloxacin (CIP), Erythromycin (E), Cloxacillin (CX), Clindamycin (CD), Imipenem (IMI), Co-trimoxazole (SXT), Kanamycin (K), Teicoplanin (TEC), Gentamicin (GM), Mupirocin (MUP), Ceftriaxone (CTR)). The *agr* typing by PCR-RFLP method using the Restriction endonuclease *ScaI* was performed and *spsA* was used for data analysis.

**Results:** The total of 76 MRSA isolates was studied. The *agr* type distribution was 75.6% Type I, 8.2% Type II, 5.4% Type III, 10.8% type IV. The most antibiotics resistant *agr* type belongs to the type I. There was no significance relationship between every *agr* type and antibiotics but only a statistically significant association exist between CX, E, CTR, SXT, GM, CIP antibiotics and all *agr* types ( $P < 0.05$ ).

**Conclusion:** There was no significance relationship between every *agr* type and antibiotics but significant relationship observed between resistance to some antibiotics with all *agr* types could be related to the number and source of isolated bacteria or extra use of these antibiotics. By considering that *agr* locus belongs to upstream genes so it may use the Quorum Sensing (QS) system to induce the most drug resistance.

**Keyword:** Agr typing, MRSA, Antibiogram.

Conflict of Interest: No

\*Corresponding author: M. Mirzaii, Email: mirzaii1386@gmail.com

**Citation:** Vaziri M.S, Mirzaii M, Kalalian Moghadam H. The relationship between antibiotic resistance and *agr* type in methicillin-resistant staphylococcus aureus (mrsa) isolated from burn wound of hospitalized patient in Tehran. Journal of Knowledge & Health 2016;11(1):1-7.