

تایپینگ مولکولی کاست کروموزومی SCCmec در سویه‌های استافیلوکوکوس اورئوس مقاوم به متی‌سیلین

- پروانه عطائی‌فر: گروه ژنتیک، دانشکده علوم زیستی، واحد ورامین- پیشوا، دانشگاه آزاد اسلامی ورامین، ایران
- فاطمه نوربخش*: گروه میکروبیولوژی، دانشکده علوم زیستی، واحد ورامین- پیشوا، دانشگاه آزاد اسلامی ورامین، ایران
- شهره زارع‌کاریزی: گروه ژنتیک، دانشکده علوم زیستی، واحد ورامین- پیشوا، دانشگاه آزاد اسلامی ورامین، ایران

تاریخ دریافت: اردیبهشت ۱۳۹۶ تاریخ پذیرش: مرداد ۱۳۹۶

چکیده

استافیلوکوکوس اورئوس یکی از عوامل بیماری‌زای مهم در عفونت‌های بیمارستانی و خارج بیمارستانی می‌باشد. افزایش مقاومت استافیلوکوکوس اورئوس به داروهای آنتی‌بیوتیک یکی از معضلات مهم در درمان بیماران است و به این ترتیب مطالعه مقاومت آنتی‌بیوتیکی استافیلوکوکوس اورئوس بسیار مهم است. هدف از این مطالعه تایپینگ مولکولی کاست کروموزومی ژن SCCmec در سویه‌های استافیلوکوکوس اورئوس مقاوم به متی‌سیلین می‌باشد. در این مطالعه ۱۰۶ ایزوله بالینی استافیلوکوکوس اورئوس از نمونه‌های بالینی بستری در بیمارستان میلاد تهران جمع‌آوری شدند و با تست‌های بیوشیمیایی شناسایی گردید. تست حساسیت آنتی‌بیوتیکی ایزوله استافیلوکوکوس اورئوس به ۲ آنتی‌بیوتیک آگزاسیلین و سفوکسیتین از طریق روش دیسک دیفیوژن براساس پروتکل CLSI 2015 مورد بررسی قرار گرفت. استخراج ژنومی تمامی ایزوله‌ها با روش جوشاندن انجام شد و SCCmec typing با روش PCR و multiplex PCR انجام شد. از مجموع ۱۰۶ ایزوله استافیلوکوکوس ۵۰ ایزوله MRSA (۴۷/۱۶٪) بودند. PCR و تایپینگ نشان داد که تایپ I ۱۱ مورد (۲۲٪)، تایپ II ۲۰ مورد (۴۰٪)، تایپ III ۲۸ مورد (۵۶٪)، تایپ IVa ۷ مورد (۱۴٪)، تایپ IVb ۵ مورد (۱۰٪)، تایپ IVc ۱۲ مورد (۲۴٪)، تایپ V ۹ مورد (۱۸٪) و تایپ IVd در هیچ نمونه‌ای یافت نشد. تایپ‌های مختلف SCCmec وابستگی‌هایی به محل جداسازی سویه‌ها دارد و تفاوت‌هایی در نوع و میزان شدت مقاومت به آنتی‌بیوتیک‌های مختلف دارد، در این مطالعه تایپ IVa کم‌ترین تایپ SCCmec بود و بیش‌ترین تایپ شناسایی شده در این تحقیق مربوط به تایپ III و II بود که این تایپ عمدتاً ایجاد سویه‌هایی می‌کند که عامل بروز مقاومت‌های چندگانه دارویی است.

کلمات کلیدی: استافیلوکوکوس‌های مقاوم به متی‌سیلین، MRSA، تایپینگ مولکولی، SCCmec



مقدمه

استافیلوکوکوس اورئوس یکی از مهم‌ترین عوامل بیماری‌زای باکتریال در انسان و حیوانات محسوب می‌شود که سال‌ها است عفونت‌های منشا گرفته از جامعه (Community acquired) و منشاء گرفته از بیمارستان (Hospital Acquired) را پدید می‌آورد. این باکتری می‌تواند منجر به بروز عفونت‌های مختلفی از جمله سپتی‌سمی، پنومونی، سپسیس زخم، آرتریت سپتیک، استئومیلیت، سندروم شوک سمی پس از اعمال جراحی، فولیکولیت، کورک، کفکیرک، آبسه، مسمومیت غذایی، باکتری‌می، اندوکاردیت و عفونت مجرای ادراری (UTI یا Urinary Tract Infection) در بیماران شود (Mahon و همکاران، ۲۰۰۷). ایزوله‌های منشا گرفته از جامعه، عمدتاً حساس به داروها هستند و شیوع عفونت‌های تهاجمی در این سویه‌ها بیش‌تر گزارش شده است (Da Silva و همکاران، ۲۰۰۶). به دلیل استفاده بی‌رویه از آنتی‌بیوتیک‌ها، وجود توانایی بالا در تبادلات ژنتیکی و حضور انواع پلاسمیدهای مقاومی، استافیلوکوک‌ها به عوامل آنتی‌میکروبی مقاوم نشان می‌دهند و مشکلات درمانی متعددی را پدید می‌آورند که از این بین به مقاومت استافیلوکوکوس اورئوس به متی‌سیلین (MRSA یا Methicillin resistant staphylococcus aureus) بیش‌تر توجه شده است (Casey و همکاران، ۲۰۰۷). استافیلوکوکوس اورئوس مقاوم به متی‌سیلین یکی از عوامل اصلی عفونت‌های بیمارستانی و اکتسابی از جامعه است که امروزه مقاومت چندگانه‌ای را نسبت به بتالاکتام، ماکرولیدها و امینوگلیکوزیدها از خود نشان می‌دهد (Novick و همکاران، ۲۰۰۱؛ Warsa و همکاران، ۱۹۹۶). مهم‌ترین مکانسیم مقاومت به پنی‌سیلین، تولید بتالاکتاماز است که موجب هیدرولیز حلقه بتالاکتام و غیرفعال شدن پنی‌سیلین می‌شود (Moon و همکاران، ۲۰۰۷). امروزه افزایش مقاومت استافیلوکوک‌ها به داروهای بتالاکتام مشکلات فراوانی را در درمان عفونت‌های مربوطه به وجود آورده است (Moon و همکاران، ۲۰۰۷). یکی از عوامل موفقیت این پاتوژن در بروز بیماری‌های انسانی، توانایی آن در به وجود آوردن تاپ‌های مختلف و نیز کسب الگوهای مقاومت متنوع در مناطق جغرافیایی گوناگون است (Noto و همکاران، ۲۰۰۶). با توجه به اهمیت استفاده از تایپینگ مولکولی در بیمارستان‌ها جلوی شیوع بسیاری از عفونت‌های بیمارستانی گرفته می‌شود و از این نظر به اقتصاد و سلامت جوامع مختلف کم‌شایانی می‌گردد (Nasonova، ۲۰۰۸). اطلاعات ژنتیکی مربوط به مقاومت به متی‌سیلین در ژن *mecA* قرار دارد که خود نوعی پروتئین متصل شونده به پنی‌سیلین به نام PBP2a را کدمی‌کند (Momtaz و همکاران، ۲۰۱۱). ژن *mecA* قطعه‌ای به اندازه ۲/۱ کیلوباز است که در ناحیه متحرک ژنومیک به نام SCCmecA قرار دارد. در حال حاضر هفت

تیپ اصلی SCCmec (تیپ I تا VII) شناسایی شده است (Ito و همکاران، ۲۰۰۱)، که دارای اندازه‌های متفاوتی بین ۲۰/۹ تا ۶۶/۹ کیلوباز می‌باشند. SCCmec تیپ I (۳۴/۳ کیلوباز)، IV (۲۰/۹ تا ۲۴/۳ کیلوباز)، V (۲۸ کیلوباز)، VI (۲۰/۹ کیلوباز) و VII (۳۵/۹ کیلوباز) فقط به بتالاکتام مقاومند، در صورتی که SCCmec تیپ II (۵۳ کیلوباز) و تیپ III (۶۶/۹ کیلوباز)، مقاومت به چندین کلاس آنتی‌بیوتیکی را نشان می‌دهند (Takano و همکاران، ۲۰۰۸؛ Ito و همکاران، ۲۰۰۳؛ Ito و همکاران، ۲۰۰۱). تکنیک‌های مولکولی که برای تایپینگ میکروب‌ها به کار می‌روند عبارتند از: (ژل الکتروفورز در میدان ضربانی) ΔPFGE، روش‌های متکی بر برش آنزیمی، آنالیز پلاسمیدها و روش‌های تیپ بندی بر اساس PCR است (Hwwari و همکاران، ۱۹۹۸). آنتی‌بیوگرام، یکی از ابزارهای مهم تایپینگ در بسیاری از بیمارستان‌ها محسوب می‌شود چون انجام آن به آسانی مقدور است و به راحتی قابل استاندارد سازی می‌باشد (Ishino و همکاران، ۲۰۰۷). هدف از این مطالعه با توجه به اهمیت سویه‌های MRSA در جامعه و بیمارستان به منظور تعیین مقاومت آنتی‌بیوتیکی استافیلوکوکوس اورئوس‌های مقاوم به متی‌سیلین در نمونه‌های بالینی، تیپ‌بندی SCCmec با استفاده از تکنیک PCR و multiplex PCR انجام پذیرفت.

مواد و روش‌ها

الف) نمونه برداری: این مطالعه توصیفی بر روی ۱۰۶ نمونه استافیلوکوکوس اورئوس جدا شده از نمونه‌های بالینی شامل خون، زخم، ادرار، بینی، تراشه و خلط از بیماران بیمارستان میلاد تهران انجام پذیرفت. نمونه‌های جمع‌آوری شده به آزمایشگاه تحقیقاتی بیمارستان بقیه الله تهران منتقل شد. نمونه‌های بیماران بر روی محیط‌های کشت نوترینت آگار و آگار خون‌دار در دمای ۳۷ درجه به مدت ۴۸ ساعت گرماگذاری شدند، سپس با استفاده از رنگ‌آمیزی گرم کوسکی‌های گرم مثبت جدا شده و با استفاده از تست‌های بیوشیمیایی کاتالاز، کوآگولاز، مانیتول سالت آگار، رشد در نمک ۶/۵٪ و تست نوویوسین شناسایی شدند.

ب) آزمون حساسیت میکروبی: در این مطالعه حساسیت آنتی‌بیوتیکی سویه‌های استافیلوکوکوس اورئوس با روش انتشار دیسک نسبت به ۲ آنتی‌بیوتیک آگراسیلین و سفوکسیتین ۳۰ میکروگرمی تهیه شده از شرکت (اندیشه طب ایران) و مطابق با معیار CLSI 2015 تعیین گردید (Tenover و Moellering، ۲۰۰۷). سویه استافیلوکوکوس اورئوس ATCC ۲۵۹۲۳ به عنوان شاهد آزمایش استفاده شد. نتایج پس از ۲۴ ساعت گرمخانه‌گذاری در دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد به صورت حساس، نیمه‌حساس و مقاوم گزارش گردید.



۴۰۰ میکرومول از هر کدام از dNTPs) با ۱ میکرولیتر از هر کدام از پرایمرهای Forward, Revers با غلظت ۱۰ میکرومول با ۹/۵ میکرولیتر از آب مقطر دیونیزه مخلوط گردید. در این بررسی از ۹ جفت پرایمر استفاده گردید. ابتدا توالی ژن‌های مورد نظر استخراج (Ghaznavi Rad و همکاران، ۲۰۱۰) در ادامه میزان اختصاصی بودن پرایمرها با استفاده از Primer-blast با آدرس اینترنتی (<http://www.ncbi.gov/>) tools/primer-blast) مورد ارزیابی قرار گرفت و به منظور آنالیز جهت اطمینان از ساختارهای ثانویه از نرم‌افزار oligo analyzer استفاده شد. توالی‌های پرایمرها در جدول ۱ ارائه شده است.

ج) واکنش زنجیره‌ای پلی‌مراز (PCR): ابتدا سوبه‌های استافیلوکوکوس مقاوم به متی‌سیلین به صورت انبوه در محیط نوترینت آگار به مدت ۲۴ ساعت در دمای ۳۷ درجه گرم‌گذاری شدند. سپس برای استخراج DNA از روش جوشاندن استفاده شد. به منظور شناسایی ژن‌های SCCmec type (I, II, III, V) با استفاده از PCR انجام شد و شناسایی ژن‌های SCCmec type (Iva, IVb, IVc, IVd) با روش multiplex PCR انجام پذیرفت، که بدین منظور (۱۰۰-۱۰۰۰ ng) ۱ میکرولیتر از DNA استخراج شده با ۱۲/۵ میکرولیتر از مسترمیکس PCR که شامل (۱) واحد آنزیم Taq DNA polymeras، سه میلی‌مول MgCl₂ و

جدول ۱: مشخصات پرایمرهای اختصاصی تایپ‌های SCCmec

primer	Primer sequence (5'→3')	Target gene	(bp) Size
Type I	GCTTTAAAGAGTGTGCGTTACAGG GTTCTCTCATAGTATGACGTCC	ORF E008 of strain NCT C10442	۶۱۳
Type II	GATTACTTCAGAACCAGGTCAT TAAACTGTGTCCACACGATCCAT	kdpE of strain N315	۲۸۷
Type III	CATTTGTGAAACACAGTACG GTTATTGAGACTCCTAAAGC	J1 region of SCCmec Type III	۲۴۳
Type Iva	GCCTTATTCGAAGAAACCG CTACTCTCTGAAAAGCGTCG	ORF CQ002 of strain CA05	۷۷۶
Type IVb	AGTACATTTTATCTTTGCGTA AGTCATCTCAATATGGAGAAAGTA	J1 region of SCCmec type IVb	۹۹۴
Type IVc	TCTATCAATCGTTCTCGTATT TCGTTGTCATTAATTCTGAACT	IVc element of strain 81/108	۶۷۷
Type IVd	AATTCACCCGTACCTGAGAA AGAATGTGGTTATAAGATAGCTA	CD002 in type IVd	۱۲۴۲
Type V	GAACATTGTTACTTAAATGAGCG TGAAAGTTGTACCCTTGACACC	ORF V011 of strain JCSC3624	۳۲۵

نتایج

میانگین سنی افراد مورد مطالعه ۴۵ سال و از حداقل ۱۵ تا حداکثر ۷۵ سال متغیر بود. ۴۵ سویه از نمونه‌های مردان (۴۲/۴۵ درصد) و ۶۱ سویه (۵۷/۵۴ درصد) از نمونه‌های زنان جدا شده بود. ۳۲ نمونه (۳۰/۱۸ درصد) ادرار، ۱۸ نمونه (۱۶/۹۸ درصد) خون، ۲۱ نمونه (۱۹/۸۱ درصد) زخم، ۱۵ نمونه (۱۴/۱۵ درصد) تراشه، ۹ نمونه (۸/۴۹ درصد) بینی، ۱۱ نمونه (۱۰/۳۷ درصد) خلط بود. در جدول ۲ درصد فراوانی ژن‌ها در هر یک از نمونه‌های بالینی بیان شده است.

نتایج تعیین مقاومت آنتی‌بیوتیک‌ها: در این مطالعه مقاومت آنتی‌بیوتیکی ۱۰۶ سویه نسبت به ۲ آنتی‌بیوتیک شامل سفوکسیتین (۳۰ میکروگرم) و اگزاسیلین (۳۰ میکروگرم) تعیین گردید، که ۵۰ سویه به هر دو آنتی‌بیوتیک مقاوم بوده و ۵۶ سویه حساس بودند.

نتایج PCR جهت شناسایی ژن‌های SCCmec type (I, II, III, V): پس از انجام تست‌های تعیین حساسیت میکروبی سوبه‌های استافیلوکوک MRSA با استفاده از پرایمرهای اختصاصی ژن‌های (I, II, III, V) SCCmec type تکثیر شدند که باندی به اندازه

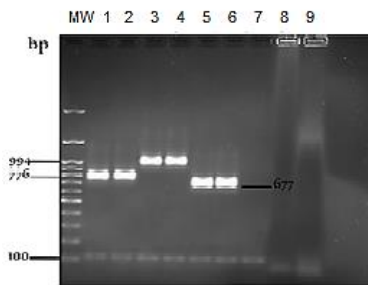
برنامه زمانی PCR برای ژن‌های I, II, III, V SCCmec type شامل دناتوراسیون اولیه در ۹۵ درجه سانتی‌گراد به مدت ۴ دقیقه و سپس ۳۰ سیکل شامل دناتوراسیون در ۹۴ درجه به مدت ۳۰ ثانیه، دمای اتصال برای ژن‌های (I, II, III, V) type به ترتیب شامل (۵۵/۷، ۵۸، ۵۴/۹، ۵۸/۷) به مدت ۱ دقیقه، طولیل شدن در ۷۲ درجه سانتی‌گراد به مدت ۲ دقیقه و طولیل شدن نهایی در ۷۲ درجه سانتی‌گراد به مدت ۸ دقیقه انجام پذیرفت. دمای اتصال برای واکنش multiplex PCR برای ژن‌های SCCmec type (Iva, IVb, IVc, IVd) ۵۹ درجه سانتی‌گراد به مدت ۳۰ ثانیه در نظر گرفته شد. الکتروفورز محصولات PCR در ژل ۱/۵ درصد آگارز به مدت ۷۵ دقیقه در ۹۰ ولت صورت گرفت. رنگ‌آمیزی ژل با استفاده از اتیدیوم بروماید انجام شده و نتایج توسط دستگاه Transluminator مشاهده شد. هم‌چنین از مارکر ۳ Kbp+۱۰۰ برای تایید وزن مولکولی محصولات PCR استفاده گردید.

د) آنالیز آماری: اطلاعات جمع‌آوری شده با استفاده از نرم‌افزار Excel برای تعیین فراوانی تایپ‌های SCCmec ایجادکننده مقاومت به متی‌سیلین استافیلوکوکوس مورد تجزیه و تحلیل قرار گرفتند.

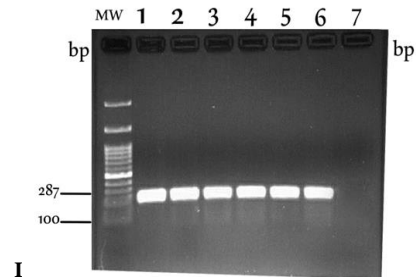


به ترتیب (۳۲۵bp، ۲۰۰bp، ۲۸۷bp، ۶۱۳bp) ایجاد کردند که در شکل ۱ قابل مشاهده است.

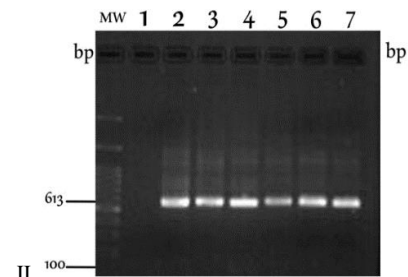
شکل ۱: نتایج تایپینگ مولکولی کاست کروموزومی SCCmec در سویه‌های استافیلوکوکوس اورئوس مقاوم...



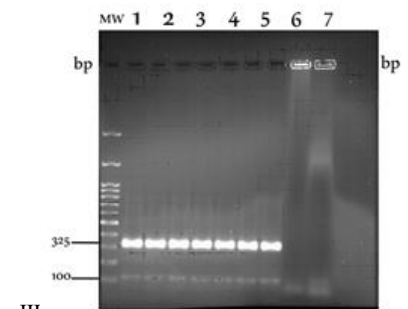
شکل ۲: تکثیر ژن SCCmec type IV در استافیلوکوکوس اورئوس
 MW: مارکر ۳kb+ ۱۰۰ bp، نمونه‌های ژن type IVa، ۱-۲؛ نمونه‌های ژن type IVc، ۵-۶؛ نمونه‌های ژن type IVd و ۷-۸؛ کنترل منفی ۹.



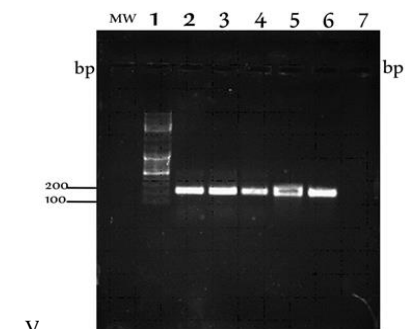
I



II



III



V

شکل ۱: تکثیر ژن SCCmec type I در استافیلوکوکوس اورئوس
 ۱: کنترل منفی و MW: مارکر ۳Kb+ ۱۰۰ bp، II: تکثیر ژن SCCmec type II در استافیلوکوکوس اورئوس ۷: کنترل منفی و MW: مارکر، III: تکثیر ژن SCCmec type III در استافیلوکوکوس اورئوس ۷: کنترل منفی و MW: مارکر، IV: تکثیر ژن SCCmec type V در استافیلوکوکوس اورئوس، ۷، ۶: کنترل منفی و MW: مارکر

فراوانی هریک از ژن‌ها در هر نمونه بالینی: پس از انجام PCR برای تایپ‌های مختلف SCCmec، تایپ‌های مقاوم به متی‌سیلین در باکتری‌های جدا شده از نمونه‌های بالینی مختلف تعیین شد که در جدول ۲ آمده است.

نتایج مربوط به فراوانی کاست کروموزومی SCCmec استافیلوکوکوس اورئوس‌های مقاوم به متی‌سیلین: بررسی ایزوله‌های ۵۰ سویه استافیلوکوکوس اورئوس مقاوم به متی‌سیلین که توسط تکنیک PCR انجام گردید نشان داد که تعداد (۵۶٪) ۲۸ مورد از ایزوله‌ها متعلق به SCCmec Type III، تعداد (۴۰٪) ۲۰ مورد از ایزوله‌ها متعلق به SCCmec Type II، تعداد (۲۴٪) ۱۲ مورد از ایزوله‌ها متعلق به SCCmec Type IVc، تعداد (۲۲٪) ۱۱ مورد از ایزوله‌ها متعلق به SCCmec Type I، تعداد (۱۸٪) ۹ مورد از ایزوله‌ها مربوط به SCCmec Type V، تعداد (۱۴٪) ۷ مورد از ایزوله‌ها مربوط به SCCmec Type Iva و تعداد (۱۰٪) ۵ مورد از ایزوله‌ها مربوط به SCCmec Type IVb می‌باشد (شکل ۳).

هم‌زمانی ۳ تایپ ایجادکننده مقاومت به متی‌سیلین: در استافیلوکوکوس اورئوس‌های مقاوم به متی‌سیلین که دارای تایپ‌های مختلف کاست کروموزومی SCCmec بودند، وجود هم‌زمان تایپ‌های مختلف در یک باکتری بررسی شد. در این مورد دو تایپ (II-I) با سایر تایپ‌ها به صورت هم‌زمان وجود نداشتند و بیش‌ترین هم‌زمانی مربوط به تایپ II-III مشاهده شد. در این مطالعه فقط در یک باکتری به طور هم‌زمان دارای ۴ تایپ II، type III، type IVb، type V می‌بود و در هیچ موردی ۵، ۶، ۷، ۸ تایپ با هم مشاهده نگردید.

نتایج Multiplex PCR جهت شناسایی ژن‌های SCCmec type IV: پس از انجام تست‌های تعیین حساسیت میکروبی سویه‌های استافیلوکوکوس MRSA با استفاده از پرایمرهای اختصاصی ۱. ژن



جدول ۲: فراوانی ژن‌ها در هر یک از نمونه‌های بالینی

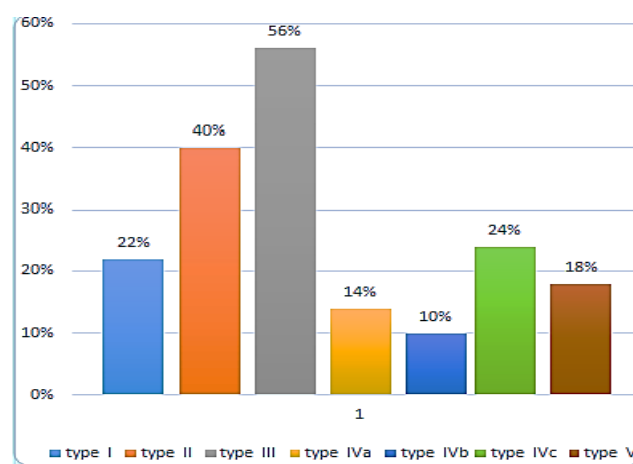
ژن‌های مورد مطالعه	ادرار	خون	زخم	خلط	بینی	تراشه
SCCmec type I	٪۱۰ (۵)	٪۴ (۲)	٪۲ (۴)	٪۲ (۱)	٪۴ (۲)	٪۰
SCCmec type II	٪۲۰ (۱۰)	٪۱۶ (۸)	٪۰	٪۴ (۲)	٪۰	٪۰
SCCmec type III	٪۱۴ (۷)	٪۱۲ (۶)	٪۸ (۴)	٪۸ (۴)	٪۶ (۳)	٪۸ (۴)
SCCmec type IVa	٪۶ (۳)	٪۲ (۴)	٪۴ (۲)	٪۲ (۱)	٪۰	٪۰
SCCmec type IVb	٪۰ (۰)	٪۰	٪۴ (۲)	٪۰	٪۶ (۳)	٪۰
SCCmec type IVc	٪۴ (۲)	٪۰	٪۱۸ (۹)	٪۰	٪۰	٪۴ (۲)
SCCmec type IVd	٪۰ (۰)	٪۰	٪۰	٪۰	٪۰	٪۰
SCCmec type V	٪۸ (۴)	٪۰	٪۲ (۱)	٪۰	٪۸ (۴)	٪۰

در SCCmec در سویه‌های MRSA مورد بررسی قرار گرفت. طبق بررسی حاضر از میان ۱۰۶ نمونه استاف/اورئوس بیش‌ترین مقاومت بین ۵۰ سویه نسبت به اگزاسیلین و سفوکسیتین مشاهده گردید.

بر اساس نتایج به‌دست آمده از SCCmec در این مطالعه بیش‌ترین میزان تایپ‌های مختلف به ترتیب مربوط به تایپ III (۲۸ مورد)، II (۲۰ مورد)، IVc (۱۲ مورد)، I (۱۱ مورد)، v (۹ مورد)، Iva (۷ مورد)، IVb (۵ مورد)، IVd (۰ مورد) بود. در این مطالعه نمونه‌ها از بیماران بستری در بیمارستان گرفته شد و همه سویه‌ها قابل تایپ بودند و سویه مولتی باند IV (Iva, IVb, IVc) مشاهده گردید. بیش‌ترین تایپ شناسایی شده در این تحقیق مربوط به تایپ III و II بود که این تایپ عمدتاً ایجاد سویه‌هایی می‌کند که عامل بروز مقاومت‌های چندگانه دارویی است (Ito و همکاران، ۲۰۰۳)، که باعث دو چندان شدن مشکلات درمانی به‌خصوص در بخش‌های بیمارستانی می‌شود. مقایسه نتایج به‌دست آمده از این مطالعات با سایر مطالعات نشان می‌دهد شیوع MRSA در مناطق مختلف، متفاوت می‌باشد.

Reza Zadeh و همکاران (۲۰۱۴) در مقایسه دو روش دیفیوژن و واکنش زنجیره‌ای پلیمرز (PCR) در شناسایی سویه‌های استافیلوکوکوس اورئوس مقاوم به متی‌سیلین نشان داد که از ۱۰۰ نمونه استافیلوکوکوس اورئوس جدا شده از بیماران بستری در بیمارستان، تعداد ۷۵ نمونه (۷۵ درصد) به‌روش اگزاسیلین دیسک دیفیوژن، نسبت به اگزاسیلین مقاوم بود که نتایج مشابه با مطالعه اخیر نبود.

مطالعه‌ای که به‌وسیله Amiri و همکاران (۲۰۱۰) در بررسی خصوصیات مولکولی و الگوی حساسیت آنتی‌بیوتیکی استافیلوکوکوس اورئوس مقاوم به متی‌سیلین در کاشان انجام گرفت مشاهده کردند از ۱۵۰ سویه استافیلوکوکوس اورئوس، ۸۷ سویه مقاوم به متی‌سیلین (۵۸ درصد) دارای ژن mecA بودند که از این تعداد ۳ سویه دارای ژن SCCmec Type I، ۱۲ سویه SCCmec Type II، ۸ سویه SCCmec Type IVb، ۴ سویه SCCmec Type IVd و ۳ سویه SCCmec Type V بودند.



شکل ۳: نمودار فراوانی تایپ‌های SCCmec/استافیلوکوک اورئوس مقاوم به متی‌سیلین

جدول ۳: وجود هم‌زمان سه تایپ SCCmec Type در یک باکتری

SCCmec Type I + SCCmec Type III + SCCmec Type Iva	٪۲
SCCmec Type I + SCCmec Type III + SCCmec Type V	٪۲
SCCmec Type I + SCCmec Type Iva + SCCmec Type V	٪۲
SCCmec Type II + SCCmec Type III + SCCmec Type IVa	٪۴
SCCmec Type II + SCCmec Type III + SCCmec Type IVc	٪۸
SCCmec Type II + SCCmec Type III + SCCmec Type V	٪۲
SCCmec Type III + SCCmec Type IVa + SCCmec Type V	٪۴
SCCmec Type III + SCCmec Type IVb + SCCmec Type V	٪۲

بحث

شیوع روزافزون عفونت‌های ناشی از سویه‌های استافیلوکوکوس اورئوس مقاوم به متی‌سیلین، پیشگیری از بروز این عفونت‌ها و ردیابی کانون انتشار باکتری در بیمارستان‌ها را ضروری کرده است (Boucher و همکاران، ۲۰۱۰). در تحقیق حاضر مقاومت دارویی و تایپینگ ژن



به دست آمده در SCCmec سویه استافیلوکوکوس اورئوس مشاهده شد (Peng و همکاران، ۲۰۱۰).

با توجه به مطالعات انجام شده در کشورهای مختلف مشاهده می‌شود که انتشار تایپ‌های مختلف SCCmec در سویه‌های استافیلوکوکوس اورئوس بسیار متفاوت است که ممکن است به دلیل متفاوت بودن شرایط جغرافیایی مختلف باشد که در انتقال این ژن‌ها که توسط عوامل مختلف از قبیل ترانسپوزون‌ها، پلاسمیدها، فاژها و عوامل دیگری منتقل می‌گردند دخالت داشته باشد علاوه بر آن فرهنگ بهداشتی کشورهای مختلف نیز متفاوت بوده که می‌تواند در انتشار این ژن‌ها و تایپ‌های مختلف دخیل باشد که شامل:

۱- مصرف بی‌رویه آنتی‌بیوتیک در جامعه، ۲- استفاده از آنتی‌بیوتیک نامناسب در درمان، ۳- عدم انجام تست حساسیت آنتی‌بیوتیکی برای تعیین دوز درمانی مناسب، ۴- استفاده از آنتی‌بیوتیک در غذای دام و طیور از مهم‌ترین آن‌ها می‌باشد.

در این مطالعه تایپ III با بیش‌ترین فراوانی غالب‌ترین تایپ بوده و تایپ IVd در هیچ‌یک از نمونه‌ها قابل تایپ‌بندی نبوده، فراوانی سویه‌های MRSA در تهران بالاست و پایش مقاومت دارویی و جداسازی MRSA مورد توجه بوده که تایپ II عمدتاً سبب مقاومت به متی‌سیلین و سایر بتالاکتام‌ها می‌شود و تایپ III غالباً باعث ایجاد مقاومت‌های چندگانه نسبت به آنتی‌بیوتیک‌های بتالاکتامی و غیربتالاکتامی می‌گردند که باعث دو چندان شدن مشکلات درمانی به خصوص در بخش‌های بیمارستانی می‌شود. از طرفی شیوع واقعی سویه‌های MRSA وابستگی زیادی به ناحیه جغرافیایی دارد بنابراین عاقلانه است که به دلیل تغییر الگوی مقاومت آنتی‌بیوتیکی در استافیلوکوکوس بررسی‌های دوره‌ای این تغییرات انجام گیرد.

منابع

1. **Abdollahi, A.; Koohpayeh, S.; Najafipour, S.; Mansoori, Y.; Abdollahi, S. and Jaafari, S., 2012.** Evaluation of drug Resistance and Staphylococcal cassette chromosome (SCCmec) types among methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* (MRSA). *J Alborz Health*. Vol. 1, No. 1, pp: 47-52.
2. **Adalet, R.; Nakipoglu, Y.; Karahan, Z.C.; Tasdemir, C. and Kaya, F., 2008.** Comparison of polymerase chain reaction and conventional methods in detecting methicillin resistant *Staphylococcus aureus*. *J Infect Dev Ctries*. Vol. 2, No. 1, pp: 46-50.
3. **Amiri, Z.; Safari, D. and Mousavi, Gh., 2010.** SCCmec gene cassette chromosome complex molecular

بودند و از یافته‌های این مطالعه به این نتیجه رسیدند که سویه‌های MRSA در بیمارستان کاشان تایپ‌های مختلفی از SCCmec را حمل می‌کند و دو تایپ غالب SCCmec در این مطالعه تایپ II، IV بودند. در این مطالعه مقاومت به متی‌سیلین در استافیلوکوک‌های جدا شده از نمونه‌های بالینی ۵۰ درصد است، فراوانی MRSA در گزارش Rahbar و همکاران (۲۰۰۶) از تهران ۵۳ درصد، Fatholahzadeh و همکاران (۲۰۰۸) از تهران ۳۶ درصد و از بیمارستان نمازی شیراز، ۴۳ درصد است (Japoni و همکاران، ۲۰۰۴). در کشور ترکیه نیز MRSAها ۵۱ درصد گزارش شده است (Adalet, و همکاران، ۲۰۰۸). در بررسی مقاومت دارویی و ژنوتیپ کاست کروموزومی SCCmec استافیلوکوکوسی (SCCmec) در سویه‌های استاف اورئوس مقاوم به متی‌سیلین توسط Abdollahi و همکاران (۲۰۱۲) در شهر فسا انجام گرفت مشاهده کردند از ۶۴ نمونه استافیلوکوکوس اورئوس، ۷۸ سویه (۴۷/۵۶ درصد) MRSA شناسایی گردید که از میان این موارد مقاوم ۱۵ مورد مربوط به تایپ‌های I، IV، V و ۶۳ مورد مربوط به تایپ‌های II و III بودند که بیش‌ترین میزان تایپ‌های مختلف به ترتیب مربوط به تایپ‌های II (۳۴ مورد)، III (۲۹ مورد)، I (۶ مورد)، V (۶ مورد) و IV (۳ مورد) بوده است. در کشور مالزی از ۶۶ سویه MRSA تنها ۲ تایپ مشاهده شده است که ۵۲ سویه (۷۸/۸) SCCmec Type III و ۱۲ سویه (۱۸/۱۸) SCCmec Type II بوده است (Thong و همکاران، ۲۰۰۹) که مشابه نتایج به دست آمده در این مطالعه بیش‌ترین تایپ‌ها II و III بودند.

مطالعه Chung و همکاران (۲۰۰۶) نشان داد که شایع‌ترین نوع SCCmec در ۸ کشور آسیایی SCCmec Type III بوده است. در کشور مالزی از مجموع ۳۱ سویه MRSA ۱۶ سویه (۵۱/۶) SCCmec Type IV، ۷ سویه (۲۲/۵) SCCmec Type I، ۲ سویه (۶/۵) SCCmec Type III و ۶ سویه (۱۹/۴) غیرقابل تایپ‌بندی بودند (Thong و همکاران، ۲۰۰۹).

نتایج حاصل از مطالعه انجام شده در کشور بنگلادش نشان داد که ۹۲/۳ درصد سویه‌های استافیلوکوکوس اورئوس مقاوم به متی‌سیلین دارای SCCmec تایپ ۳، ۷/۷٪ سویه‌ها دارای SCCmec تایپ ۲ در ژاپن و کره جنوبی بیش‌تر شایع است. در حالی که SCCmec تایپ ۳ در بعضی از کشورهای آسیایی مانند عربستان سعودی، هند، سریلانکا، سنگاپور، چین و تایلند شیوع دارد. در کشورهای اروپایی مانند کورواسی و سوئیس تایپ ۱ شایع است. در حالی که SCCmec تایپ ۴ در کشورهای اسپانیا، پرتغال، آلمان، یونان، ایرلند، دانمارک، فرانسه و فنلاند شایع است. در ایالات متحده آمریکا SCCmec تایپ ۲ و ۴ بیش‌تر شایع است. هم‌چنین SCCmec Iva در ۴۳٪ از سویه‌های



۱۲. Ito, T.; Okuma, K.; Ma, X.X.; Yuzawa, H. and Hiramatsu, K., 2003. Insights on antibiotic resistance of *Staphylococcus aureus* from its whole genome: genomic island SCC.Drug Resist Updat. Vol. 6, No. 1, pp: 41-52.
۱۳. Ito, T.; Katayama, Y. and Asanda, K., 2001. Structural comparison of three types of staphylococcal cassette chromosome mec integrated in the chromosome in methicillin resistant *Staphylococcus aureus*. Antimicrob Agents Ch. Vol. 45, No. 12, pp: 1323-1326.
۱۴. Japoni, A.; Alborzi, A.; Orafa, F.; Rasoli, M. and Farshad, S., 2004. Distribution patterns of methicillin resistance genes (mecA) in *Staphylococcus aureus* isolated from clinical specimens. Iran Biomed J. Vol. 8, pp: 173-178.
۱۵. Mahon, C.R.; Lehman, D.C. and Manuselis, G., 2007. *Staphylococcus saprophyticus* identification. Diagnostic microbiology. 3 th ed, st Louis, MO: Saunders Elsevier. pp: 369-380.
۱۶. Momtaz, H.; Tajbakhsh, E. and Rahimi, E., 2011. Coagulase gene polymorphism of *Staphylococcus aureus* isolated from clinical and sub clinical bovine mastitis in Isfahan and Chaharmahal va Bakhtiari provinces of Iran. Comp Clin Pathol. pp: 20-29.
۱۷. Moon, J.S.; Lee, A.R.; Kang, H.M.; Lee, E.S.; Kim, M.N.; PALK, Y.H. and Joo, Y.S., 2007. Phenotypic and genotypic antibiogram of methicillin resistant *staphylococcus aureus* isolated from bovine mastitis in Korea. J paing Sci. Vol. 90, pp: 1176-1185.
۱۸. Nasonova, E.S., 2008. Pulsed field gel electrophoresis: theory, instruments and applications. Tsitologiya. Vol. 50, No. 11, pp: 927-935.
۱۹. Noto, M.J. and Archer, G.L., 2006. A subset of *Staphylococcus aureus* strains harboring staphylococcal cassette chromosome mec (SCCmec) type IV is deficient in CcrAB-mediated SCCmec excision. Antimicrob Agents Chemother. Vol. 50, pp: 2782-2788.
۲۰. Novick, R.P.; Schlievert, P. and Ruzin, A., 2001. Pathogenicity and resistance islands of staphylococci. Microbes Infec. Vol. 3, No. 7, pp: 585-594.
۲۱. Peng, Q.; Hou, B.; Zhou, S.; Huang, Y. and Hua, D., 2010. Staphylococcal Cassette chromosome mec (SCCmec) analysis and antimicrobial susceptibility profiles of methicillin resistant *Staphylococcus aureus* (MRSA) isolates in a teaching hospital, Shantou, China. African J Microbiol Research. Vol. 4, No. 9, 848 p.
۴. Boucher, H.; Miller, L.G. and Razonable, R.R., 2010. Serious Infections Caused by Methicillin Resistant *Staphylococcus aureus*. Clin Infect Dis. Vol. 51, No. S2, pp: 183-197.
۵. Casey, A.L.; Lambert, P.A. and Elliott, T., 2007. Staphylococci. Int J Antimicrob Agents. Vol. 29, No. 3, pp: S23-S32.
۶. Chung, T.P.; Ito, T. and Ma, X.X., 2006. Staphylococcal cassette chromosome mec (SCCmec) typing of methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* strains isolated in 11 Asian countries: a proposal for a new nomenclature for SCCmec elements. Antimicrob. Agents. Chemother. Vol. 50, pp: 1001-1012.
۷. Da Silva, E.R.; Boechat, J.U.D. and Da Silva, N., 2006. Coagulase polymorphism of *Staphylococcus aureus* isolated from goat mastitis in Brazilian dairy herds. Letters in Applied Microbiology. Vol. 42, pp: 30-34.
۸. Fatholahzadeh, B.; Emaneini, M.; Gilbert, G.; Udo, E.; Aligholi, M.; Modarressi, M.H.; Nouri, K.; Sedaghat, H. and Feizabadi, M.M., 2008. Staphylococcal cassette chromosome mec (SCCmec) analysis and antimicrobial susceptibility patterns of methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* (MRSA) isolates in Tehran, Iran. Microb Drug Resist. Vol. 14, No. 3, pp: 217-220.
۹. Ghaznavi-Rad, E.; Nor Shamsudin, M.; Sekawi, Z.; van Belkum, A. and Neela, V., 2010. A simplified multiplex PCR assay for fast and easy discrimination of globally distributed staphylococcal cassette chromosome mec types in methicillin-resistant *Staphylococcus aureus*. Journal of Medical Microbiology. Vol. 59, pp: 1135-1139.
۱۰. Hwwari, A.; Hendrix, E.; Hebden, J.; Edelman, R.; Martin, M. and Campbell, W., 1998. Phenotypic and genotypic characterization of nosocomial *Staphylococcus aureus* isolates from trauma patients. J Clin Microbiol. Vol. 36, pp: 414-420.
۱۱. Ishino, K.; Tsuchizaki, N.; Isheikawa, J. and Hotta, K., 2007. Usefulness of PCR-RFLP typing of the coagulase gene to discriminate Arbekacin resistant methicillin resistant *Staphylococcus aureus* strains. Journal of Clinical Microbiology. Vol. 45, No. 2, pp: 607-609.

۲۲. **Rahbar, M.; Yaghoobi, M. and Fattahi, A., 2006.** Comparison of Different Laboratory Methods for Detection of Methicillin Resistant *Staphylococcus aureus*. Pak J Med Sci. Vol. 22, No. 4, pp: 442-445.
۲۳. **Reza Zadeh, M.; Ghaznavi Rad, E.; Yousefi, D. and Sarmadian, D., 2014.** Comparison of the two disk diffusion method and polymerase chain reaction (PCR) to detect methicillin-resistant *S. aureus* strains. In South Medical journal. Vol. 3, No. 17, pp: 280-289.
۲۴. **Takano, T.; Higuchi, W.; Otsuka, T.; Baranovich, T.; Enany, S. and Saito, K., 2008.** Novel characteristics of community-acquired methicillin resistant *Staphylococcus aureus* belonging to multilocus sequence type 59 in Taiwan. Antimicrob Agents Chemother. Vol. 52, No. 3, pp: 837-845.
۲۵. **Tenover, F.C. and Moellering, R.C., 2007.** The Rationale for Revising the Clinical and Laboratory Standards Institute Vancomycin Minimal Inhibitory Concentration Interpretive Criteria for *Staphylococcus aureus*. Clin Infect Dis. Vol. 44, No. 9, pp: 1208-1215.
۲۶. **Thong, K.I.; Jumie, j.; Iiew, F.Y.; Yusof, M.Y. and Hanifah, Y.A., 2009.** Antibigrams and molecular subtypes of methicillin resistant *staphylococcus aureus* in local teaching hospital, Malaysia. J Microbiol Biotechnol. Vol. 19, pp: 1265-1270.
۲۷. **Warsa, U.C.; Okubo, T. and Okamoto, R., 1996.** Antimicrobial susceptibilities and phage typing of *Staphylococcus aureus* clinical isolates in Indonesia. Journal of Infection and Chemotherapy. Vol. 2, No. 1, pp: 29-33.

