

شناسایی مقاومت القائی نسبت به کلیندامایسین در استافیلوکوکوس اورئوس و استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس با استفاده از تست D

سعید شجاع، محمد رضا نهائی*، مهریار نهائی

دانشکده پزشکی و مرکز تحقیقات کاربردی داروئی، دانشگاه علوم پزشکی تبریز، تبریز، ایران

تاریخ دریافت: ۸۶/۱۲/۶، تاریخ پذیرش: ۸۷/۵/۱

Detection of Inducible Clindamycin Resistance in *Staphylococcus aureus* and *Staphylococcus epidermidis* by Using D-Test

Shoja S., Nahaei M.R.*, Nahaei M.

School of Medicine and Drug Applied Research Center, Tabriz University of Medical Sciences, Tabriz, Iran

Received: 3 Mar. 2008, Accepted: 22 July 2008

Objectives: Clindamycin is frequently used for treatment of staphylococcal infections, particularly in skin and soft tissue infections. Resistance to this antibiotic may be constitutive or inducible. Although constitutive resistance to clindamycin can be detected by standard susceptibility testing methods, inducible clindamycin resistance is not detected by standard broth- or agar based susceptibility test methods. This type of resistance can be detected by a simple double disc diffusion test. The aim of this study was to determine the prevalence of inducible clindamycin resistance in *Staphylococcus aureus* and *Staphylococcus epidermidis*. **Methods:** For detection of inducible clindamycin resistance and to estimate the rate of resistance, 100 clinical isolates of each *Staphylococcus aureus* and *Staphylococcus epidermidis* were tested with disc diffusion method by using of erythromycin (15µg) and clindamycin (2µg) discs according to CLSI (Clinical and Laboratory Standards Institute) guideline. **Results:** Five isolates of *Staphylococcus aureus* revealed inducible resistance and recorded as D phenotype and one isolate was D+, while only one isolate of *Staphylococcus epidermidis* was detected as D phenotype. **Conclusion:** Our results revealed that inducible clindamycin resistance in *Staphylococcus aureus* (6%) is higher than *Staphylococcus epidermidis* (1%). Since isolates with inducible resistance may mutate and change to constitutive resistance, can lead to treatment failure. Therefore it is necessary to examine the inducible resistance in *Staphylococcus aureus* strains which are resistant to erythromycin and sensitive to clindamycin.

Key words: *Staphylococcus aureus*, *Staphylococcus epidermidis*, D-test Clindamycin, Inducible Resistance.

زمینه و هدف: جهت درمان عفونتهای استافیلوکوکی به ویژه عفونت های پوست و بافتهای نرم اغلب از کلیندامایسین استفاده میشود. در استافیلوکوکها مقاومت به این آنتی بیوتیک می تواند ساختمانی و یا القائی باشد. مقاومت ساختمانی به وسیله روشهای استاندارد براث یا آگار قابل تشخیص می باشد، ولی شناسایی مقاومت القایی با این تست ها امکان پذیر نیست. با استفاده از یک تست ساده Double دیسک دیفیوژن می توان این نوع مقاومت را شناسایی کرد. هدف این مطالعه تعیین میزان مقاومت القائی نسبت به کلیندامایسین در استافیلوکوکوس اورئوس و استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس بود. **روشها:** تعداد ۱۰۰ ایزوله بالینی استافیلوکوکوس اورئوس و ۱۰۰ ایزوله بالینی استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس جهت شناسایی مقاومت القائی به کلیندامایسین آزمایش شدند. روش دیسک دیفیوژن با استفاده از دیسک اریترومایسین (۱۵µg) و کلیندامایسین (۲µg) طبق دستور العمل CLSI (Clinical and Laboratory Standards Institute) انجام شد. **یافته ها:** در بین ایزوله های استافیلوکوکوس اورئوس ۵ ایزوله دارای مقاومت القائی و فنو تیپ D و یک ایزوله دارای فنو تیپ D+ بود در حالی که فقط یک ایزوله از استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس فنو تیپ D را نشان داد. **نتیجه گیری:** نتایج این مطالعه نشان می دهد که میزان مقاومت القائی در استافیلوکوکوس اورئوس (۶) بیشتر از استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس (۱) می باشد و از آنجایی که ایزوله های با مقاومت القائی ممکن است جهش یافته و موجب بروز مقاومت ساختمانی شوند و این امر باعث شکست در درمان می گردد، بنابراین سویه هائی از استافیلوکوکوس اورئوس که در تست های آزمایشگاهی به اریترومایسین مقاوم و به کلیندامایسین حساس باشند لازم است از نظر مقاومت القائی مورد آزمایش قرار گیرند. **واژه های کلیدی:** استافیلوکوکوس اورئوس، استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس، تست D، کلیندامایسین، مقاومت القائی.

*Corresponding Author: Mohammad Reza Nahaei, Professor, Faculty of Medicine, Tabriz University of Medical Sciences, Tabriz, Iran. Tel: +98-411- 3364661; Fax: +98-411-3364661, E-mail: nahaeim@yahoo.com

*نویسنده مسئول: محمد رضا نهائی، استاد، دانشکده پزشکی دانشگاه علوم پزشکی تبریز، تبریز، ایران، تلفن: ۰۴۱۱-۳۳۶۴۶۶۱، نمابر: ۰۴۱۱-۳۳۶۴۶۶۱

۱- مقدمه

آنتی بیوتیک های ماکرولید، لینکوزامید و گروه B استرپتوگرامین ها (که در مجموع MLS_B نامیده می شوند) از لحاظ ساختمانی با یکدیگر متفاوت بوده اما نحوه ی عمل مشابهی دارند. آنها به وسیله اتصال به زیر واحد ۵۰S ریبوزوم مانع سنتز پروتئین می شوند (۲،۱). این آنتی بیوتیک ها به عنوان آلترناتیو برای پنی سیلین ها و سفالوسپورین ها در درمان باکتری های گرم مثبت استفاده می شوند.

کلیندامایسین یک داروی انتخابی جهت درمان برخی از عفونت های استافیلوکوکی نظیر عفونت پوست و بافت های نرم است. این دارو به دلیل دارا بودن فرم خوراکی، قابل تحمل بودن و قیمت مناسب، یک داروی مناسب جهت درمان این عفونت ها می باشد. کلیندامایسین به خوبی در پوست و ساختارهای آن نفوذ می کند و بر خلاف داروهای بتالاکتام حتی جمعیت های زیاد میکروبی در محل عفونت نمی تواند فعالیت این آنتی بیوتیک را مهار نماید (۳-۵).

در حال حاضر استفاده گسترده از این آنتی بیوتیک ها موجب افزایش مقاومت در بین استافیلوکوکوس ها شده است (۶). در استافیلوکوک ها سه مکانیسم باعث ایجاد مقاومت در برابر آنتی بیوتیک های MLS_B می شود: اولین مکانیسم مقاومت توسط یک پمپ افلاکس ماکرولید ایجاد می شود. این پمپ تنها باعث مقاومت در برابر ماکرولیدها، آزالیدها (آزیترومایسین) و گروه B استرپتوگرامین ها می شود ولی لینکوزامید ها نظیر کلیندامایسین و لینکومایسین را تحت تاثیر قرار نمی دهد این سیستم افلاکس (Macrolid Streptogramin B) MS_B و یا (Macrolid) M نامیده می شود (۹-۱،۳،۷). دومین مکانیسم مقاومت شامل غیر فعال سازی لینکوزامیدها توسط آنزیم لینکوزامید نوکلئوتیدیل ترانسفراز است که به وسیله ژن InuA ایجاد می شود (۱). سومین مکانیسم مقاومت که گسترده ترین نوع مقاومت نیز می باشد تغییر هدف اتصال دارو به وسیله آنزیم متیلاز است. این آنزیم توسط ژن *erm* (erythromycin ribosome methylase) تولید می شود. چهار نوع از این ژن ها وجود دارد *ermA*، *ermB*، *ermC* و *ermF* که معمولترین این ژن ها، *ermA* است.

این ژن ها آنزیم های متیلازی را کد می کنند که باعث متیله شدن 23S rRNA ریبوزوم پرو کاریوت ها شده و مانع از اتصال این داروها به محل هدف خود می شوند و از آن جایی که هر سه دسته داروها دارای محل اتصال مشترک هستند باکتری در برابر تمام آنتی بیوتیک های MLS_B مقاومت نشان می دهد که به این نوع مقاومت فنو تیپ MLS_B می گویند. این نوع مقاومت می تواند به دو صورت وجود داشته باشد: القائی یا ساختمانی (۱۲-۷،۸،۱۰). مقاومت القائی (Inducible): در این نوع مقاومت ژن *erm* یک mRNA غیر فعال تولید می کند که قادر به تولید متیلاز نیست و mRNA فقط در حضور یک ماده القاء کننده مثل ماکرولید به صورت فعال در می آید (۸).

استافیلوکوک هایی که مقاومت القائی دارند به اریترومایسین مقاوم و به کلیندامایسین حساس به نظر میرسند (۹) با این وجود در شرایط داخل بدن بعد از تماس با کلیندامایسین اینها می توانند موتاسیون یافته، دارای مقاومت ساختمانی شده و به تمام آنتی بیوتیک های MLS_B مقاوم شوند (۱۳).

مقاومت ساختمانی Constitutive: در این نوع مقاومت mRNA متیلاز فعال به طور پیوسته و مداوم حتی در غیاب یک ماده القاء کننده تولید می شود و نیازی به ماده القاء کننده ندارد (۸). سویه های با مقاومت ساختمانی به تمام دارو های MLS_B مقاوم می باشند و به این فنوتیپ cMLS_B می گویند (۴،۹،۱۰).

به دلیل مطمئن نبودن تست های شناسائی حساسیت به کلیندامایسین هنگامی که پزشکان با عفونت استافیلوکوکوس اورئوس مقاوم به اریترومایسین مواجه می شوند از مصرف کلیندامایسین نیز خود داری می کنند (۳). اما نباید تمام سویه هایی که به اریترومایسین مقاوم می باشند به کلیندامایسین هم مقاوم در نظر گرفته شوند (۷).

به دلیل اینکه سویه هایی که توسط سیستم افلاکس مقاومت دارند نیز به اریترومایسین مقاوم و به کلیندامایسین حساس هستند ولی این سویه ها نمیتوانند در طول درمان به کلیندامایسین مقاوم شوند و کلیندامایسین می تواند در درمان این سویه ها استفاده شود (۹،۱۴).

در آزمایشگاه مقاومت ساختمانی cMLS_B به راحتی شناسائی می شود اما مقاومت القائی iMLS_B به وسیله تست های بر پایه آگار یا broth قابل شناسایی

CLSI (Group Ltd, Merseyside, UK) طبق دستور العمل انجام شد (۱۷).

بدین صورت که از کشت ۲۴ ساعته باکتریهای آزمایشی سوسپانسیونی معادل ۰/۵ مک فارلند تهیه و یک سوپ استریل را با این سوسپانسیون آغشته کرده و پس از گرفتن مایع اضافی بر روی محیط مولر هینتون آگار کشت داده شد. سپس دیسک های اریترومايسين و کلیندامایسین را با فاصله ۱۵، ۲۰ و ۲۶ میلی متری قرار داده شد. پلیت ها به مدت ۱۸ ساعت در دمای ۳۵ °C انکوبه و پس از گذشت این زمان نتایج قرائت شده و انواع فنوتیپ ها ثبت شدند (جدول ۱ و شکل ۱).

۳- نتایج

تعداد ۱۰۰ ایزوله استافیلوکوکوس اورئوس و ۱۰۰ ایزوله استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس جهت شناسایی مقاومت القائی به کلیندامایسین آزمایش شدند. انواع فنوتیپ های بدست آمده از این ایزوله ها در جدول ۱ و شکل ۱ نشان داده شده است.

در استافیلوکوکوس اورئوس های مطالعه شده ۴۱ ایزوله ها مقاوم به متی سیلین و ۵۹ ایزوله ها حساس به متی سیلین بودند. همچنین ۴۴ ایزوله ها به اریترومايسين مقاوم بودند و میزان مقاومت به کلیندامایسین ۵۵ بود.

میزان مقاومت القائی به کلیندامایسین در ۴ ایزوله (۹/۷۵) از ایزوله های مقاوم به متی سیلین دیده شد در صورتی که ۲ ایزوله (۳/۳۸) از ایزوله های حساس به متی سیلین مقاومت القائی را نشان دادند. در بین استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس ۸۹ ایزوله ها مقاوم به متی سیلین و ۱۱ ایزوله حساس به متی سیلین بودند، همچنین ۸۰ ایزوله ها به اریترومايسين مقاوم بودند و میزان مقاومت به کلیندامایسین ۴۹ بود.

تنها یک ایزوله از استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس های مقاوم به متی سیلین دارای فنوتیپ D و مقاومت القائی بود و در بین ایزوله های حساس به متی سیلین هیچ گونه مقاومت القائی دیده نشد.

در میان استافیلوکوکوس اورئوس هایی که فنوتیپ S را نشان دادند. در یک مورد کلنی های ریز اطراف دیسک اریترومايسين رشد کرده بودند که پس

نمی باشد (۷،۱۵،۱۶). در آزمایشگاه می توان با استفاده از یک تست ساده دیسک دیفیوژن مقاومت القائی را از مقاومت ساختمانی تشخیص داد. بدین صورت که طبق روش استاندارد دیسک دیفیوژن یک دیسک کلیندامایسین را در فاصله ۲۶-۱۵ میلیمتری از دیسک اریترومايسين قرار می دهند که بعد از انکوباسیون وجود یک ناحیه مهار رشد به شکل D در اطراف دیسک کلیندامایسین که لبه مسطح آن به سمت دیسک اریترومايسين است نشان دهنده مقاومت القائی می باشد و مشخص کننده این است که اریترومايسين تولید متیلاز را تحریک کرده و باعث مقاومت القائی شده است (۹،۱۷) و اگر هیچ گونه انحرافی در هاله عدم رشد کلیندامایسین رخ نداده باشد نشان دهنده این است که مقاومت القائی نبوده و بوسیله سیستم افلاکس می باشد (۱۸).

به دلیل اینکه هاله عدم رشد در این تست به شکل D است این تست را D می نامند (۳). در مقاومت ساختمانی (Constitutive) در تست های آزمایشگاهی باکتری به هر دو آنتی بیوتیک کلیندامایسین و اریترومايسين مقاوم می باشد (۹). هدف از این مطالعه شناسایی مقاومت القائی در بین ایزوله های بالینی استافیلوکوکوس اورئوس و استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس و تعیین میزان این نوع مقاومت در بین باکتری های تحت آزمایش بود.

۲- مواد و روشها

تعداد ۱۰۰ ایزوله استافیلوکوکوس اورئوس و ۱۰۰ ایزوله استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس از نمونه های بالینی (خون، زخم و ترشحات) از بیماران بستری شده در مراکز آموزشی درمانی دانشگاه علوم پزشکی تبریز شامل مراکز آموزشی و درمانی امام خمینی، کودکان و شهدا جدا شده و با استفاده از روش های استاندارد شامل رنگ آمیزی گرم، تست کاتالاز، تست کواگولاز لوله و لام، تخمیر مانیتول، DNase و حساسیت به نووبوسین تعیین هویت شدند.

باکتری های مورد مطالعه توسط تست حساسیت به اگزاسیلین طبق دستور العمل CLSI آزمایش شدند. سپس جهت بررسی مقاومت القائی به کلیندامایسین، تست D با روش دیسک دیفیوژن با استفاده از دیسک اریترومايسين (۱۵µg) و دیسک کلیندامایسین (۲µg) (شرکت پادتن طب و MAST

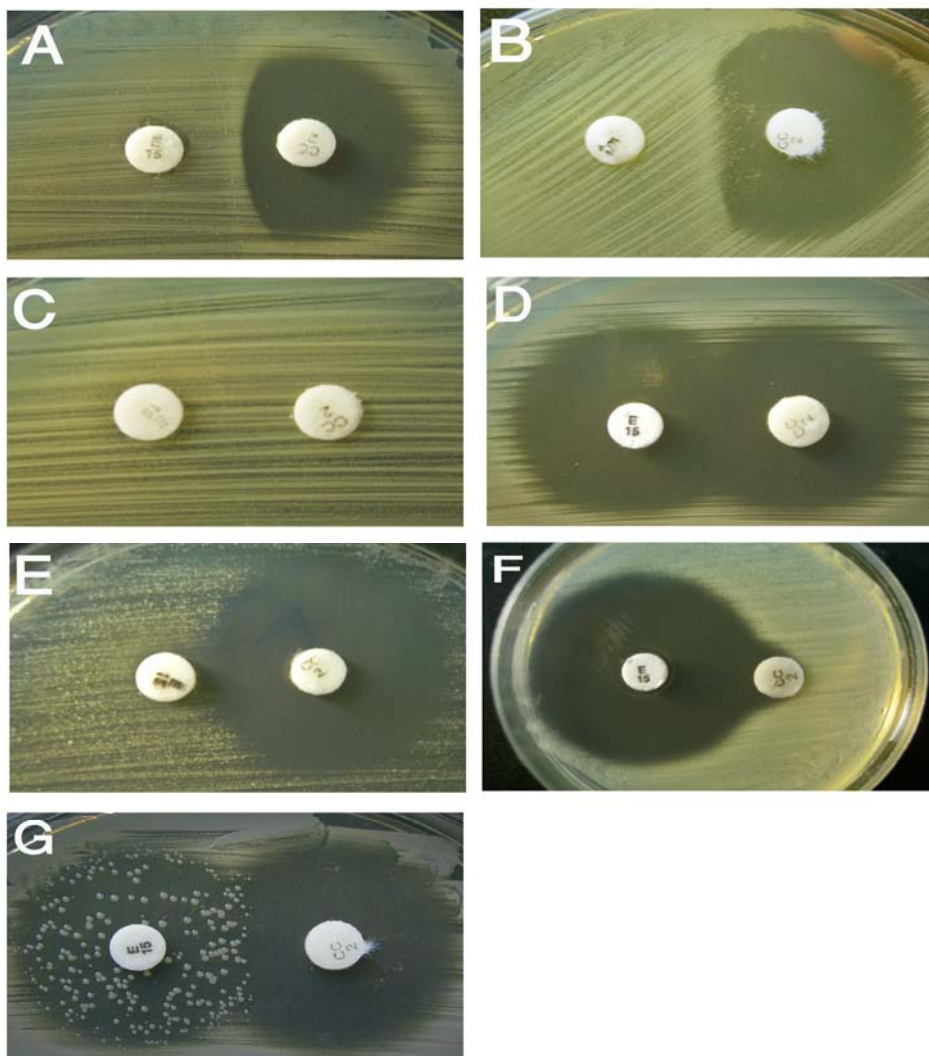
حساس بود که این فنوتیپ در ۱۷ ایزوله استافیلوکوکوس اورئوس و ۲ ایزوله استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس (شکل ۱ قسمت F).

از تست مجدد دارای فنوتیپ D بودند (شکل ۱ قسمت G). فنوتیپ دیسگری در این مطالعه دیده شد که در دیگر مطالعات به آن اشاره ای نشده بود که باکتری به کلیندامایسین مقاوم و به اریترومایسین

جدول ۱. مشخصات انواع فنوتیپ های بدست آمده از تست D بر روی باکتری های آزمایشی

فنوتیپ تست القاء	فنوتیپ مقاوم	کلیندامایسین اریترومایسین	توضیحات تست القاء	استافیلوکوکوس اورئوس (۱۰۰ ایزوله)	استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس (۱۰۰ ایزوله)
D	مقاومت القائی به MLS _B	حساس	هاله عدم رشد به شکل D در اطراف دیسک کلیندامایسین در نزدیکی دیسک اریترومایسین	۵	۱
D+	مقاومت القائی به MLS _B	حساس	هاله عدم رشد به شکل D در اطراف دیسک کلیندامایسین در نزدیکی دیسک اریترومایسین و رشد کلنی هایی از لبه مسطح هاله تا دیسک کلیندامایسین	۱	۰
Neg	فنوتیپ MS	حساس	هاله عدم رشد اطراف دیسک کلیندامایسین	۱	۳۲
HD	مقاومت ساختمانی MLS _B	مقاوم	دو هاله رشد در اطراف دیسک کلیندامایسین دیده می شود یک هاله D مانند وجود دارد که درون آن یک هاله مبهم از رشد نیسز دیده می شود	۰	۰
R	مقاومت ساختمانی MLS _B	مقاوم	هیچ هاله نامشخصی وجود ندارد و باکتری ها تا لبه هر دو دیسک اریترومایسین و کلیندامایسین رشد کرده اند	۳۹	۴۷
S	فاقد مقاومت	حساس	دو هاله عدم رشد واضح	۳۷	۱۸
فقط مقاومت در برابر کلیندامایسین	-	مقاوم	هاله عدم رشد اطراف دیسک اریترومایسین	۱۷	۲

D: D zone test, Neg: Negative, HD: Hazy D zone, R: Resistant, S: Sensitive



شکل ۱. فنوتیپ های مختلف در تست D در این مطالعه: A، فنوتیپ D (مقاوم به اریترومایسین و کلیندامایسین)؛ B، فنوتیپ D⁺ (مقاوم به اریترومایسین و کلیندامایسین)؛ C، فنوتیپ R (مقاوم به اریترومایسین و کلیندامایسین)؛ D، فنوتیپ S (حساس به اریترومایسین و کلیندامایسین)؛ E، فنوتیپ Negative (مقاوم به اریترومایسین و حساس به کلیندامایسین)؛ F، (حساس به اریترومایسین و مقاوم به کلیندامایسین)؛ G، کلنی های رشد یافته درون هاله عدم رشد اریترومایسین که پس از تست مجدد دارای فنو تیپ D بود.

۴- بحث

نتیجه الگوهای مختلف مصرف اریترومایسین در هر کشور و منطقه باشد (۲۰). استافیلوکوکوس اورئوس هایی که مقاومت القائی و یا مقاومت با واسطه سیستم افلاکس را دارند هر دو در شرایط تستهای استاندارد آزمایشگاهی به اریترومایسین مقاوم و به کلیندامایسین حساس هستند (۱۳) با وجود اینکه این دو مکانیسم فنوتیپ های مشابهی دارند ولی دارای یکسری خصوصیات منحصر به فرد نیز می باشند. باکتری های با مقاومت القائی در حضور یک القاء کننده قوی متیلاز مثل ماکرولید های ۱۴ یا ۱۵ عضوی مقاومت القائی خود را نشان می دهند. ماکرولید های ۱۶ عضوی، لینکوزامید ها و استرپتوگرامین B القاء

به دلیل قابلیت جذب بالا برای کلیندامایسین از این دارو اغلب جهت درمان عفونتهای پوست و استخوان ناشی از استافیلوکوکوسها استفاده می شود (۱۹). در حال حاضر مقاومت القائی نسبت به کلیندامایسین در بین سویه های استافیلوکوکوس اورئوس جدا شده از بیمارستان و جامعه در حال افزایش است (۳). میزان مقاومت القائی در استافیلوکوکوس اورئوس بسین ۷-۹۴ درصد گزارش شده است (۲۰). بسته به مناطق مختلف جغرافیایی این میزان متفاوت است، حتی از یک بیمارستان تا بیمارستان دیگر و بین گروه بیماران نیز تفاوت نشان می دهد که این تنوع ممکن است در

کننده های ضعیفی هستند (۲۱). علاوه بر این باکتریهای با مقاومت القائی میزان زیادی از جهش های خودبخودی دارند و این سویه ها حتی بدون حضور یک ماکروبیوتیپ القاء کننده نیز جهش یافته و به سمت مقاومت ساختمانی پیش می روند. در شرایط داخل بدن هنگام درمان با کلیندامایسین این باکتری ها می توانند جهش یافته و به کلیه داروهای MLS_B مقاوم شوند (۳،۱۳،۱۸،۲۰). گزارشهایی از شکست درمان موجود است که باکتری قبل از درمان دارای مقاومت القائی بوده و در هنگام درمان مقاومت نشان داده و باعث شکست درمان گشته است. سویه های با مقاومت ساختمانی که کاملاً به داروهای MLS_B مقاوم بوده اند بعد از شکست درمان از بیماران کشت داده شده اند (۱۸،۲۱،۲۲). باکتری هایی که مقاومت با واسطه افلاکس دارند نمی توانند در طول درمان با کلیندامایسین مقاوم شوند به دلیل اینکه کلیندامایسین یک القاء کننده و یا یک سوپسترا برای پمپ افلاکس نیست و کلیندامایسین می تواند با اطمینان در درمان این سویه ها استفاده شود (۸،۱۴،۲۰). در هنگام مواجهه با سویه هایی که به اریترومایسین مقاوم و به کلیندامایسین حساس هستند باید تست D انجام شود (۳) به دلیل اینکه اگر فرض بر این باشد که سویه با سیستم افلاکس حساس است ممکن است که باکتری دارای مقاومت القایی بوده و در طول درمان دچار جهش شده و باعث شکست درمان گردد و از سویی اگر با دیدن این فنوتیپ باکتری را دارای مقاومت القائی فرض کنیم ممکن است از مصرف کلیندامایسین در جایی که مصرف این آنتی بیوتیک می تواند موثر باشد جلوگیری کنیم (۵). پس تشخیص صحیح مقامت القائی جهت درمان مناسب بیماران و استفاده به جا از کلیندامایسین ضروری است و در آزمایشگاه باید برای تمامی استافیلوکوکوس های مقاوم به اریترومایسین و حساس به کلیندامایسین تست D انجام شود و در صورت مثبت بودن، باکتری را مقاوم به کلیندامایسین و در صورت منفی بودن تست D، باکتری حساس به کلیندامایسین گزارش شود (۳،۱۲). تست D برای تمامی استافیلوکوکوس ها از جمله استافیلوکوکوس اورئوس و استافیلوکوکوس های کوآگولاز منفی حساس و مقاوم به متی سیلین قابل انجام است (۱۰).

مقاومت القائی بررسی کرده و ۲۸/۹ از استافیلوکوکوس اورئوس ها و ۳۰/۴ از استافیلوکوکوس های کوآگولاز منفی دارای مقاومت القائی بودند. این محققین اظهار داشتند که با روش ساده تست D ۹۷ استافیلوکوکوس اورئوس ها و ۱۰۰ استافیلوکوکوس های کوآگولاز منفی دارای مقاومت القائی را شناسائی نمودند (۴).

Steward و همکاران در سال ۲۰۰۵ در آتلانتا، تعداد ۱۲۸ استافیلوکوکوس اورئوس را با روش دیسک دیفیوژن و Broth microdilution مطالعه کردند، که با روش دیسک دیفیوژن ۳۸ مورد مقاومت القائی مشاهده شد که ۲۱ ایزوله دارای فنوتیپ D و ۱۷ ایزوله فنوتیپ D⁺ داشتند. این محققین اظهار داشتند که ایزوله های با فنوتیپ D⁺ با روش Broth قابل شناسائی هستند ولی ایزوله های با فنوتیپ D با این روش شناسایی نمی شوند و روش دیسک دیفیوژن یک روش ساده و قابل قبول برای شناسایی مقاومت القائی در استافیلوکوکوس اورئوس است (۹).

Perez و همکاران در سال ۲۰۰۶ در برزیل تعداد ۲۰۰ سویه استافیلوکوکوس کوآگولاز منفی را با روش دیسک دیفیوژن بررسی کردند که ۲/۵ دارای فنوتیپ D بودند. این محققین پیشنهاد دادند که روش دیسک دیفیوژن یک روش ساده و مهم در شناسائی مقاومت القائی به کلیندامایسین در استافیلوکوکوس های کوآگولاز منفی است و می تواند به طور روتین در آزمایشگاهها استفاده شود (۱۰).

O'Sullivan و همکاران در سال ۲۰۰۶ در چین با مطالعه ۱۶۳ استافیلوکوکوس اورئوس و ۶۸ استافیلوکوکوس کوآگولاز منفی نشان دادند که ۹۳/۶ استافیلوکوکوس اورئوس ها و ۳۳/۸ از استافیلوکوکوس های کوآگولاز منفی دارای مقاومت القائی می باشند و اظهار نمودند که فاصله ۱۵ میلی متر بین دیسک ها در شناسائی مقاومت القائی دارای حساسیت ویژگی ۱۰۰ میباشد (۱۴). در این مطالعه از فواصل ۱۵، ۲۰ و ۲۶ میلیمتر بین دیسک ها استفاده شد و مشخص شد که فاصله ۱۵ میلی متر در شناسایی مقاومت القائی بهتر عمل می کند. سویه های با فنوتیپ D⁺ باید توسط آزمایشگاه مقاوم به کلیندامایسین گزارش شوند. در این مطالعه فنوتیپ دیگری نیز مشاهده شد که باکتری به کلیندامایسین مقاوم و به اریترومایسین حساس بود که این حالت می تواند ناشی از غیر فعال شدن کلیندامایسین توسط

استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس حساس به متی سیلین دیده نشد.

۵- نتیجه گیری

با وجود بالا بودن مقاومت القائی در استافیلوکوکوس اورئوس هنوز آزمایشگاهها به صورت روتین از این تست استفاده نمی کنند و ممکن است سویه های مقاوم را حساس گزارش کنند. روش دیسک دیفیوژن نیز ممکن است هنگامی که دیسک اریترومايسين در نزدیکی دیسک کلیندامایسین قرار داده نشود به صورت اشتباه باکتری را حساس گزارش کند. بنا براین در آزمایشگاه باید تمام استافیلوکوک های مقاوم به اریترومايسين و حساس به کلیندامایسین باشند باروش استاندارد تست D طبق دستور العمل CLSI کنترل شوند و بدون انجام این تست نباید از کلیندامایسین در درمان این سویه ها استفاده کرد. نتایج این مطالعه نشان می دهد که میزان مقاومت القائی در استافیلوکوکوس اورئوس خصوصا ایزوله های مقاوم به متی سیلین (MRSA) بالاتر بود و ایمن هشدار می دهد که این نوع مقاومت غیر معمول نیست و جهت درمان مناسب بیماران و اطمینان از اثر بخشی کلیندامایسین حتما از این تست جهت شناسائی مقاومت القائی استفاده شود.

آنزیم لینکوزامید نوکلئوتید ترانسفراز باشد که فقط لینکوزامیدها را غیر فعال می نماید (شکل ۱، قسمت F). در مطالعه ما میزان مقاومت القائی در ایزوله های استافیلوکوکوس اورئوس مقاوم به متی سیلین ۹/۷۵ بود که مشابه نتایج حاصل از سایر مطالعات می باشد به طوری که میزان مقاومت القائی در سویه های استافیلوکوکوس اورئوس مقاوم به متی سیلین: ۴ در تایوان (۱)، ۵/۴ در ترکیه (۶)، ۳۲ در کره جنوبی (۱۵) و ۱۵ در یونان (۷) گزارش شده است. در مطالعه حاضر میزان مقاومت القائی در بین ایزوله های استافیلوکوکوس اورئوس حساس به متی سیلین ۳/۳۸ است که کمتر از میزانی است که از تایوان ۸ (۱)، ترکیه ۱۰/۷ (۶)، کره جنوبی ۳۵ (۱۵) و یونان ۲۰ (۷) گزارش شده است. میزان مقاومت القائی در بین ایزوله های استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس مقاوم به متی سیلین ۱ بود که کمتر از میزان ۲۱ است که از یونان گزارش شده است (۷). لازم به ذکر است که در مطالعه ای در یونان مقاومت القائی را در ۳۴ از ایزوله های استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس حساس به متی سیلین گزارش نمودند (۷). در این مطالعه هیچ گونه مقاومت القائی در بیمن ایزوله های

References:

1. Janapatla R.P., Yan J.J., Huang A.H., Chen H.M., Wu H.M., Wu J.J. Inducible clindamycin resistance in *Staphylococcus aureus* isolates causing bacteremia at a university hospital in southern Taiwan, *Diagn. Microbiol. Infect. Dis.*, 2007, 58(2): 203-9.
2. Leclercq R., Courvalin P. Bacterial resistance to macrolide, lincosamide, and streptogramin antibiotics by target modification, *Antimicrob. Agents Chemother.*, 1991, 35(7): 1267-72.
3. Zelazny A.M., Ferraro M.J., Glennen A., Hindler J.F., Mann L.M., Munro S., et al. Selection of strains for quality assessment of the disk induction method for detection of inducible clindamycin resistance in staphylococci: a CLSI collaborative study, *J. Clin. Microbiol.*, 2005, 43(6): 2613-5.
4. Fiebelkorn K.R., Crawford S.A., McElmeel M.L., Jorgensen J.H. Practical disk diffusion method for detection of inducible clindamycin resistance in *Staphylococcus aureus* and coagulase-negative staphylococci, *J. Clin. Microbiol.*, 2003, 41(10): 4740-4.
5. Schreckenberger P.C., Ilendo E., Ristow K.L. Incidence of constitutive and inducible clindamycin resistance in *Staphylococcus aureus* and coagulase-negative staphylococci in a community and a tertiary care hospital, *J. Clin. Microbiol.*, 2004, 42(6): 2777-9.
6. Delialioglu N., Aslan G., Ozturk C., Baki V., Sen S., Emekdas G. Inducible clindamycin resistance in staphylococci isolated from clinical samples, *Jpn. J. Infect. Dis.*, 2005, 58(2): 104-6.
7. Fokas S., Fokas S., Tsironi M., Kalkani M., Dionysopoulou M. Prevalence of inducible clindamycin resistance in macrolide-resistant *Staphylococcus* spp., *Clin. Microbiol. Infect.*, 2005, 11(4): 337-40.
8. Aktas Z., Aridogan A., Kayacan C.B., Aydin D. Resistance to macrolide, lincosamide and streptogramin antibiotics in staphylococci isolated in Istanbul, Turkey, *J. Microbiol.*, 2007, 45(4): 286-90.
9. Steward C.D., Raney P.M., Morrell A.K., Williams P.P., McDougal L.K., Jevitt L., et al. Testing for induction of

- clindamycin resistance in erythromycin-resistant isolates of *Staphylococcus aureus*, J. Clin. Microbiol., 2005, 43(4): 1716-21.
10. Perez L.R., Caierao J., Antunes A.L., Azevedo P.A. Use of the D test method to detection in inducible clindamycin resistance in coagulase negative staphylococci (CoNS), Braz. J. Infect. Dis., 2007, 11(2): 186-8.
 11. Arthus M., Brisson-Noel A., Courvalin P. Origin and evolution of genes specifying resistance to macrolide, lincosamide and streptogramin antibiotics: data and hypotheses, J. Antimicrob. Chemother., 1987, 20(6): 783-802.
 12. Lewis J.S., Jorgensen J.H. Inducible clindamycin resistance in staphylococci: should clinicians and microbiologists be concerned? Clin. Infect. Dis., 2005, 40(2): 280-5.
 13. Navaneeth B.V. A preliminary in vitro study on inducible and constitutive clindamycin resistance in *Staphylococcus aureus* from South Indian tertiary care hospital, Int. J. Infect. Dis., 2006, 10(2): 184-5.
 14. O'Sullivan M.V., Cai Y., Kong F., Zeng X., Gilbert G.L. Influence of disk separation distance on accuracy of the disk approximation test for detection of inducible clindamycin resistance in *Staphylococcus* spp., J. Clin. Microbiol., 2006, 44(11): 4072-6.
 15. Lim H.S., Lee H., Roh K.H., Yum J.H., Yong D., Lee K., et al. Prevalence of inducible clindamycin resistance in staphylococcal isolates at a Korean tertiary care hospital, Yonesi Med. J., 2006, 47(4): 480-4.
 16. Jorgensen J.H., Crawford S.A., McElmeel M.L., Fiebelkorn K.R. Detection of inducible clindamycin resistance of staphylococci in conjunction with performance of automated broth susceptibility testing, J. Clin. Microbiol., 2004, 42(4): 1800-2.
 17. Clinical and Laboratory Standards Institute. Performance standards for antimicrobial susceptibility testing: 16th informational supplement. CLSI document M 100-S17. Clinical and Laboratory Standards Institute, Wayen, PA. 2007.
 18. Siberry G.K., Tekle T., Carroll K., Dick J. Failure of clindamycin treatment of methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* expressing inducible clindamycin resistance in vitro, Clin. Infect. Dis., 2003, 37(9): 1257-60.
 19. Patel M., Waites K.B., Moser S.A., Cloud G.A., Hoesley C.J. Prevalence of inducible clindamycin resistance among community- and hospital-associated *Staphylococcus aureus* isolates, J. Clin. Microbiol., 2006, 44(7): 2481-4.
 20. Drinkovic D., Fuller E.R., Shore K.P., Holland D.J., Ellis-Pegler R. Clindamycin treatment of *Staphylococcus aureus* expressing inducible clindamycin resistance, J. Antimicrob. Chemother., 2001, 48(2): 315-6.
 21. Levin T.P., Suh B., Axelrode P., Truant A.L., Fekete T. Potential clindamycin resistance in clindamycin-susceptible, erythromycin-resistant *Staphylococcus aureus*: report of a clinical failure, Antimicrob. Agents Chemother., 2005, 49(3): 1222-4.
 22. Rao G.G. Should clindamycin be used in treatment of patient with infections caused by erythromycin-resistant staphylococci? J. Antimicrob. Chemother., 2000, 45(5): 715.