

## شناسایی مولکولی و بررسی مقاومت آنتی بیوتیکی استافیلوکوک های کوآگولاز منفی جدا شده از عفونت خون کودکان و نوزدان بستری شده در بیمارستان غرضی سیرجان، کرمان

زهرا فروزنده، محمد جواد سلطانی بناوندی\*، بابک خیرخواه

گروه میکروبیولوژی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد سیرجان، کرمان، ایران.

تاریخ دریافت: ۹۵/۱/۱ تاریخ پذیرش: ۹۵/۵/۲۸

### چکیده:

زمینه و هدف: عفونت خون (سپسیس) یکی از جدی ترین بیماری های عفونی نوزادان و کودکان است که می تواند به طور بالقوه تهدیدکننده حیات باشد. هدف از انجام این مطالعه، شناسایی و بررسی مقاومت آنتی بیوتیکی استافیلوکوک کوآگولاز منفی در عفونت های خون نوزدان و کودکان بستری شده در بیمارستان غرضی سیرجان می باشد.

روش بررسی: در این مطالعه توصیفی- مقطعی، تعداد ۱۴۰ نمونه خون مربوط به نوزادان و کودکان بستری شده در بخش NICU و بخش اطفال که مشکوک به عفونت خون بودند تحت نظر پزشک متخصص اطفال، جمع آوری شد. پس از جمع آوری نمونه های خون در بطری های کشت خون، تست های مختلف بیوشیمیایی، میکروبی و مولکولی (PCR) جهت شناسایی عامل سویه های استافیلوکوک کوآگولاز منفی انجام شد. تست حساسیت آنتی بیوتیکی توسط روش دیسک دیفیوژن بر اساس دستورالعمل CLSI انجام گرفت.

یافته ها: از تعداد ۱۴۰ نمونه خون، ۱۰ سویه CONS جدا شد که با بررسی کشت های مربوط به لوله های حاوی EDTA و تأیید مولکولی مشخص شد که ۶ جدایه، استاف اپیدرمیدیس می باشند. نتایج حاصل از آزمون انتشار از دیسک (تست کری- بائر) نشان داد که بیشترین حساسیت به ونکومايسين و نوویوسین و بیشترین مقاومت به سفتریاکسون، سفکسیم و سفالوتین بود. در این مطالعه نیمی از سویه ها (۵۰٪) دارای فنوتیپ مقاومت به آگزا سیلین بودند و بنابراین به عنوان استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس مقاوم به متی سیلین (MRSE) در نظر گرفته شدند.

نتیجه گیری: استافیلوکوک کوآگولاز منفی (استافیلوکوک اپیدرمیدیس) از شایع ترین سپسیس محسوب می شوند. حساسیت و سرعت عمل PCR جهت شناسایی این گونه باکتری ها در شرایط اورژانسی مفید می باشد.

واژه های کلیدی: شناسایی، استافیلوکوکوس های کوآگولاز منفی، مقاومت آنتی بیوتیکی، سپسیس نوزادی.

### مقدمه:

حال حاضر نوزادان مبتلا به سپتی سمی بخش بزرگی از بیماران بستری در بخش نوزادان را تشکیل می دهند و نیروی انسانی و هزینه بالایی را هم از نظر ارزیابی های تشخیصی و هم از نظر هزینه های درمانی خود اختصاص می دهد. بنابراین انجام اقداماتی در جهت پیشگیری از این بیماری بسیار مهم است. به صورتی که عوامل خطر ساز در

عفونت خون (سپسیس) یکی از جدی ترین بیماری های عفونی نوزادان و کودکان است که می تواند بالقوه تهدید کننده حیات باشد. طبق آمار سازمان بهداشت جهانی (WHO)، میزان مرگ و میر این بیماری در نوزادان حدود ۵ میلیون در سال می باشد و ۹۸٪ از این تعداد در کشورهای در حال توسعه رخ می دهد (۱). در

## روش بررسی:

این مطالعه توصیفی- مقطعی در طی یک بازه زمانی ۶ ماهه (از ابتدای تیر لغایت انتهای آذر ۱۳۹۴) انجام شد. ۱۴۰ نمونه خون از نوزادان و کودکان بستری شده در بخش NICU و اطفال که مشکوک به عفونت خون بودند، تحت نظر پزشک متخصص اطفال، در بطری های استریل که حاوی ۵۰ میلی لیتر محیط کشت برین هارت انفوزیون برات (BHI) (مرک، آلمان) جمع آوری شد. از هر یک از بیماران معمولا دو یا سه بار کشت خون گرفته شد. مقداری محیط مایع درون بطری های کشت خون را به فواصل ۲۴، ۴۸ و ۷۲ ساعت و یک هفته بعد به درون آگار خون دار (حاوی ۵٪ خون گوسفند)، ائوزین متیلن بلو (EMB) و شکلات آگار (همگی ساخت شرکت مرک، کشور آلمان) پاساژ داده و به مدت ۲۴ تا ۴۸ ساعت در دمای ۳۷ درجه سلسیوس گرمخانه گذاری نموده شد. سپس شناسایی کلنی های رشد یافته با استفاده از تست های رنگ آمیزی گرم، کاتالاز، کوآگولاز، حساسیت به نوویوسین و نیز رشد بر روی محیط مانیتول سالت آگار (MSA) مورد ارزیابی قرار گرفت. در تمام مراحل اجرای پروژه از استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس ATCC 25923 به عنوان کنترل مثبت استفاده شد. حساسیت آنتی بیوتیکی سویه ها با استفاده از روش انتشار از دیسک و بر روی محیط مولر هیتون آگار (MHA) (ساخت شرکت مرک، کشور آلمان) و بر اساس دستورالعمل موسسه استاندارد آزمایشگاه و بالین (CLSI) و برای ۱۲ دیسک آنتی بیوتیکی مختلف از جمله: سفوتاکسیم، ایمی پنم، سفالوتین، اگزاسیلین، آمیکاسین، آموکسی سیلین، سفتریاکسیون، وانکوماسین، سفالکسین، جنتامایسین، سفکسیم و نوویوسین (تهیه شده از شرکت هایمدیای- هندوستان) انجام شد (۱۳). DNA با استفاده از کیت DNA سیناژن (Cell culture, Tissues, Gram negative Bacteria and CSF) استخراج گردید. واکنش PCR برای شناسایی ژن های *IS431* SPP و *Se-fib* با استفاده از پرابرهای اختصاصی انجام شد (جدول شماره ۱).

بروز سپتی سمی را در نوزادان و مادران شناسایی کرده و با برطرف نمودن آن ها گام موثری در پیشگیری از این بیماری انجام داد (۲). در کشورهای درحال توسعه باکتری های گرم مثبت شایع ترین عوامل ایجادکننده باکتریی کسب شده از بیمارستان هستند (۳-۶). در مطالعاتی که در کشور ما انجام شده است، باکتری های گرم منفی شایع ترین عامل عفونت های باکتریال بیمارستانی گزارش شده اند (۷-۹). در نوزادان و کودکان معمولا در اکثر موارد عامل سپسیس، باکتری ها و از جمله استافیلوکوک های کوآگولاز منفی (CoNS) هستند (۱۰). CoNS شایع ترین عامل سپتی سمی بیمارستانی به ویژه در بخش های مراقبت ویژه و استفاده کنندگان از کاتتر داخل عروقی است (۱۱). این ارگانیسیم ها یکی از عوامل مهم در عفونت های بیمارستانی هستند که به اکثر آنتی بیوتیک های موجود مقاوم می باشد (۱۲). مقاومت آنتی بیوتیکی در میان استافیلوکوک کوآگولاز منفی بیشتر اکتسابی است و به مصرف آنتی بیوتیک های وسیع الطیفی مربوط می گردد (۱۳).

واکنش زنجیر پلیمرز (PCR) یک روش ژنوتیپی اختصاصی می باشد که با ویژگی و حساسیت بالا می تواند به سرعت عامل عفونی را تشخیص دهد. با توجه به اهمیت CoNS در نوزادان و اطفال و با توجه به این که اکثر عفونت های حقیقی با این ارگانیسیم به اشتباه آلودگی بطری های کشت خون و یا فلور طبیعی تصور می شوند و با توجه به این که کاهش مرگ و میر دوران نوزادی یکی از اهداف مهم برنامه های بهداشتی درمانی می باشد، لذا تعیین عوامل مستعدکننده و راه های پیشگیری از بروز عفونت و همچنین تشخیص به موقع عفونت خونی می تواند کمک موثری در درمان و کاهش مرگ و میر ناشی از آن نماید. هدف از انجام مطالعه حاضر، شناسایی مولکولی استافیلوکوک کوآگولاز منفی و بررسی مقاومت آنتی بیوتیکی آن ها در عفونت های خون نوزادان و کودکان بستری شده در بیمارستان غرضی سیرجان می باشد.

**جدول شماره ۱: توالی الیگونوکلئوتیدی آغازگرهای استفاده شده**

طول قطعه (bp)	توالی پرایمر (۳'→۵')	قطعه مورد نظر	هدف از تکثیر
445bp	F-5'-AGGATGTTATCACTGTAGCC-3' R-5'-GATGTACAATGACAGTCAGG-3'	IS431	شناسایی گونه های مختلف CoNS
720bp	F-5'-AGTACAGAACC GTTATGCCTGGCT-3' R-5'-TGATGAGTCAATTCGTGCTCCCGT-3'	Se-fib	شناسایی استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس

**جدول شماره ۲: اطلاعات دموگرافیک جمعیت مورد مطالعه**

وزن (بر حسب کیلو گرم)	نوع علائم بالینی بیمار (شرح حال بیماران)	مورد
۱-۲ کیلو	انواع علائم بالینی بیمار (شرح حال بیماران)	۹ مورد
۲-۳ کیلو	ناله کردن (گرائینگ)	۴۶ مورد
۳-۴ کیلو	پنومونی	۳۴ مورد
۴-۵ کیلو	ایکتز (زردی یا یرقان)	۱۰ مورد
۵-۶ کیلو	نارس بودن	۸ مورد
۶-۱۰ کیلو	آپنه	۱۶ مورد
۱۰-۲۰ کیلو	اسهال و استفراغ	۱۷ مورد
۲۰-۳۰ کیلو	پورفیدینگ	۲ مورد
ناله کردن (گرائینگ)	دیسترس تنفسی	۱۸ مورد
پنومونی	شیگلوز همراه با تب	۱۴ مورد
ایکتز (زردی یا یرقان)	التهاب غده لنفاوی	۶ مورد
نارس بودن	پنتوتراکسی	۹ مورد
آپنه	بی حالی	۲ مورد
اسهال و استفراغ	سلولیت آرنج و زانو	۸ مورد
پورفیدینگ	آنفلوآنزا	۱۱ مورد
دیسترس تنفسی	هایپوگلاسمی	۱۰ مورد
شیگلوز همراه با تب	سینوزیت	۳ مورد
التهاب غده لنفاوی	بلع جسم خارجی	۲ مورد
پنتوتراکسی	کاهش رشد داخل رحمی	۲ مورد
بی حالی	آبله مرغان	۱ مورد
سلولیت آرنج و زانو	گلوپنیکال	۲ مورد
آنفلوآنزا	آنمی	۱ مورد
هایپوگلاسمی	عفونت ادراری	۲ مورد
سینوزیت	گلودرد	۲ مورد
بلع جسم خارجی	دیابت حاملگی	۳ مورد
کاهش رشد داخل رحمی	پارگی کیسه آمنیومی	۱ مورد
آبله مرغان	سپسیس	۳ مورد
گلوپنیکال	تب	۳۲ مورد
آنمی	سن افراد	۷۵ مورد
عفونت ادراری	مورد	۱۶ مورد
گلودرد	مطالعه	۳۳ مورد
دیابت حاملگی	شیرخوار ۴۵ روزه تا ۱/۵ ساله	۳۲ مورد
پارگی کیسه آمنیومی	۲-۹ ساله	۳۲ مورد

سپس، واکنش PCR به حجم نهایی ۲۵ میکرولیتر شامل ۵ میکرولیتر از PCR master mix 5X (سیناکلون، ایران) حاوی Taq DNA polymerase (0.08 U/μl)، MgCl<sub>2</sub> (3 mM) و dNTPs (0.4 mM)، ۰/۵ میکرولیتر از هر یک از پرایمرها برای هر ژن به غلظت ۰/۸ میکرومولار، ۰/۵ میکرولیتر از DNA الگو (۱۰ ng) و ۱۸/۵ میکرولیتر آب دیونیزه استریل با استفاده از گرادیانت ترموسایکلر (اپندروف، آلمان) برای ۳۵ سیکل انجام گرفت. برای ژن *SPP* (*IS431*) مرحله واسرشتگی در دمای ۹۴ درجه سلیسوس به مدت یک دقیقه، مرحله اتصال پرایمرها در ۴۹/۵ درجه سلیسوس به مدت یک دقیقه و مرحله طولی سازی در ۷۲ درجه سلیسوس به مدت یک دقیقه انجام گرفت. همچنین، برای ژن *se-fib* نیز مراحل و زمان های گفته شده به استثناء مرحله اتصال پرایمرها در ۶۰/۵ درجه سلیسوس انجام گرفت. در پایان، محصولات واکنش PCR در ژل آگارز ۱/۵ درصد حاوی اتیدیوم بروماید (0.5 μg/ml) الکتروفورز گردید و با استفاده از دستگاه Gel Doc ثبت گردید.

**یافته ها:**

از ۱۴۰ نوزاد و کودک مورد مطالعه، ۵۹ (۴۲/۱٪) نفر دختر و ۸۱ (۵۷/۸٪) نفر نیز پسر بودند که تولد ۹۳ نفر (۶۶/۴٪) از آن ها به صورت سزارین مابقی ۴۷ مورد (۳۳/۵٪) به همراه زایمان طبیعی بود. این نوزادان بنا بر تشخیص پزشکان متخصص اطفال و نوزادان به علت داشتن علائم سپسیس در بخش نوزادان بستری شده بودند (جدول شماره ۲).

گراتینگ و تب بستری شده بودند. نوع زایمان مادر این پسران، ۳ مورد (۷۵٪) سزارین و یک مورد (۲۵٪) طبیعی بود و وزن آن ها ۴ کیلوگرم، ۲ کیلوگرم، ۳ کیلوگرم و ۰/۵ کیلوگرم و ۸ کیلوگرم بود؛ همچنین ۲۲ (۱۵/۷٪) نمونه خون از لوله های حاوی EDTA جهت بررسی در اختیار گرفت که نتایج کشت و PCR این نمونه ها ۶ جدایه (۲۷/۳٪) استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس بود. نتایج حاصل از آزمون انتشار از دیسک (تست کربی-بائر) نشان داد که بیشترین حساسیت به ونکومايسين و نوویوسین بود و بیشترین مقاومت به سفتریاکسون، سفکسیم و سفالوتین گزارش شد (جدول شماره ۳).

در مطالعه پیش رو از مجموع ۱۴۰ نمونه خون اخذ شده، تعداد ۱۰ (۷/۱٪) جدایه استافیلوکوک کوآگولاز منفی در کشت خون به دست آمد که ۶ مورد (۶۰٪) دختر (نوزاد ۴۵ روزه، ۵۴ روزه، شیرخوار ۹ ماهه، ۶ ماهه، ۱۴ ماهه و ۲ سال و ۰/۵ بودند که با علائم سلولیت ناحیه زانو، مشکل تنفسی، اسهال، آنمی، پنومونی و تب بستری شده بودند. نوع زایمان مادر این دختران ۴ مورد (۶۶/۶٪) طبیعی و ۲ مورد (۳۳/۳٪) سزارین بود. همچنین ۴ مورد (۴۰٪) از پسرانی که در بلاد آگار کشت خون آن ها از نظر وجود CONS مثبت شده بود که این نوزادان ۲۸ روزه، یک روزه، ۵۶ روزه، شیرخوار ۶ ماهه بودند که با علائمی از قبیل؛ پنومونی،

### جدول شماره ۳: نتایج تست حساسیت آنتی بیوتیکی

نتیجه آزمایش آنتی بیوتیک	مقاوم (R)	نیمه حساس (I)	حساس (S)
سفالوتین (CF)	۴ (۶۶/۶٪)	۱ (۱۶/۶٪)	۱ (۱۶/۶٪)
سفوتاکسیم (CTX)	۲ (۳۳/۳٪)	-	۴ (۶۶/۶٪)
وانکومايسين (V)	۰	۰	۶ (۱۰۰٪)
سفتریاکسیون (CRO)	۱ (۱۶/۶٪)	-	۵ (۸۳/۳٪)
اگزاسیلین (OX)	۳ (۵۰٪)	-	۳ (۵۰٪)
آمیکاسین (AN)	۱ (۱۶/۶٪)	۱ (۱۶/۶٪)	۴ (۶۶/۶٪)
آموکسی سیلین (AM)	۳ (۵۰٪)	۱ (۱۶/۶٪)	۲ (۳۳/۳٪)
سفالکسین (CN)	۴ (۶۶/۶٪)	-	۲ (۳۳/۳٪)
جنتامایسین (GM)	۱ (۱۶/۶٪)	-	۵ (۸۳/۳٪)
سفکسیم (CFM)	۴ (۶۶/۶٪)	۱ (۱۶/۶٪)	۱ (۱۶/۶٪)
نوویوسین (N)	۰	۰	۶ (۱۰۰٪)

علائم تب و مشکل تنفسی و تشنج بستری شده بودند. نوع زایمان مادران آن ها هر ۳ سزارین و وزن آن ها ۲ کیلوگرم، ۳ کیلوگرم و ۱۲ کیلوگرم بود (پسران: نوزاد ۱ روزه، ۵ ماهه و ۱ ساله که با علائم گراتینگ (برقراری)، تشنج و اسهال بستری شده بودند. نوع زایمان مادران آن ها نیز سزارین بود و وزن آن ها ۲/۵ کیلوگرم، ۹ کیلوگرم و ۱۱ کیلوگرم بود. نتیجه بلاد کالچر و PCR در ۲ نوزاد پسر و دختر برای استاف اپیدرمیدیس مثبت

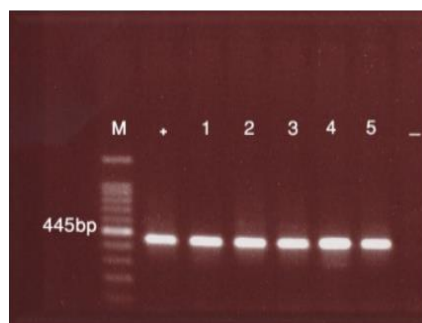
در این مطالعه نیمی از سویه ها (۵۰٪) دارای فنوتیپ مقاومت به اگزاسیلین بودند و بنابراین به عنوان استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس مقاوم به متی سیلین (MRSE) در نظر گرفته شدند. نتایج تأییدی تست مولکولی اثبات نمود که در تمامی ۱۰ ایزوله CONS و ۶ جدایه استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس ۳ دختر و ۳ پسر مبتلا به باکتری می ناشی از این ارگانسیم بودند (دختران: نوزاد ۴۰ روزه، ۴۵ روزه و ۱ سال و ۰/۵ بودند که با

## بحث:

عفونت خون (سپسیس) یکی از جدی‌ترین بیماری‌های عفونی نوزادان و اطفال است که می‌تواند بالقوه تهدید کننده حیات باشد. سپسیس ممکن است توسط طیف وسیعی از میکروارگانیسم‌های گرم مثبت و گرم منفی و قارچ‌ها ایجاد شود که می‌تواند از یک عفونت موضعی بدون علامت تا شوک سپتیک متغیر باشد (۱۴، ۱۵).

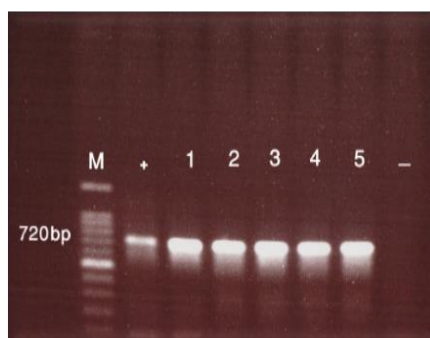
عوامل تعیین کننده عفونت شامل فاکتورهای مربوط به میزبان، روش‌های تهاجمی قبلی، استفاده از کاتتر، استفاده از آنتی‌بیوتیک‌ها و مواجهه با بیماران دیگر می‌باشد. فاکتورهای مربوط به میزبان شامل آسیب به پوست، اختلال عملکرد اعضا، سوء تغذیه و بیماری‌های زمینه‌ای یا ناخوشی‌های هم‌زمان می‌باشد. بیماری‌ها و درمان‌هایی که ایمنی را تغییر می‌دهد بیش از همه زمینه‌ساز عفونت هستند (۱۶). کاتترها دفاع مکانیکی میزبان را دور می‌زنند و دسترسی مستقیم به نواحی استریل را فراهم می‌نمایند و می‌توانند باعث عفونت‌های سیستمیک (باکتری و فونگمی) شوند (۱۷). عفونت خون (سپسیس شدید) همچنان یکی از علل مرگ در کودکان است و هزینه ملی زیادی را در بر می‌گیرد (۱۴، ۱۸). در واقع استافیلوکوک‌های کواگولاز منفی به عنوان پاتوژن‌های مهم در عفونت‌های بیمارستانی مطرح هستند (۱۹). استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس باکتری گرم مثبت و کواگولاز منفی است که به طور اولیه فلور نرمال پوست سالم انسان و به عنوان باکتری کامنسال می‌باشد. در سال‌های اخیر این باکتری به عنوان عامل شایع عفونت‌های بیمارستانی مطرح شده است (۲۰). استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس در بیماران ایمونوساپرس و بیمارانی که به مدت طولانی در بیمارستان‌ها بستری می‌شوند، بیماری‌زایی بیشتری دارد و در بین استافیلوکوک‌های کواگولاز منفی ۹۲-۷۴٪ موارد از عفونت‌های خون در بیمارستان را به خود اختصاص می‌دهد (۲۱، ۲۲). این باکتری در تولید بیوفیلم دخالت

بود. این نوزاد دختر ۴۵ روزه، نوع زایمان مادر سزارین، وزن ۱۴ کیلوگرم و علت بستری آن پنومونی بود. این نوزاد پسر نیز ۱ روزه، نوع زایمان مادر سزارین با وزن حدود ۲/۵ کیلوگرم و علائم بستری گرانتینگ (ناله کردن) بود. نتایج حاصل از تکثیر قطعات *IS431* و *se-fib* در تصویر شماره ۱ و ۲ نشان داده شده است.



**تصویر شماره ۱:** تصویر ژل اکتروفورز *IS431* در ۵ ایزوله انتخابی

از سمت چپ به ترتیب ستون *M*: مارکر *bp 100 DNA pulse marker* (سیناژن، ایران) و ستون مثبت: کنترل مثبت (استاف اپیدرمیدیس *ATCC25923*) و ستون ۱-۵ کلنی‌های رشد کرده و شناسایی شده به عنوان *CoNS* از بیماران و ستون منفی: کنترل منفی (بلانک).



**تصویر شماره ۲:** تصویر ژل اکتروفورز *se-fib* در ۵ ایزوله انتخابی

از سمت چپ به ترتیب ستون *M*: مارکر *bp100 DNA pulse marker* (سیناژن، ایران) و ستون مثبت: کنترل مثبت (استاف اپیدرمیدیس *ATCC25923*) و ستون ۱-۵ کلنی‌های شناسایی شده به عنوان استاف اپیدرمیدیس از بیماران و ستون منفی: کنترل منفی (بلانک).

دارد و به راحتی به کاتر و شانت‌ها می‌چسبد و به واسطه این مکانیسم خود را از اثرات عوامل ضد میکروبی حفظ می‌کند (۲۳). در مطالعه حاضر، بیشترین حساسیت به ونکومايسين و جنتامایسین و نیز بیشترین مقاومت به سفتریاکسون و آگزاسیلین بود. در مطالعه ای که در کشور ترکیه انجام شد، استافیلوکوک های کوآگولاز منفی و اورئوس به عنوان شایع ترین سویه های گرم مثبت و کلبسیلا و سودوموناس آئروژینوزا به عنوان سویه های گرم منفی غالب شناخته شدند. در پژوهشی در کشور هند انجام شد، استافیلوکوک کوآگولاز منفی و اورئوس ارگانیسیم های غالب گرم مثبت و کلبسیلا و انتروباکتر ارگانیسیم های شایع گرم منفی بودند. بیشترین حساسیت سویه های گرم مثبت به وانکومايسين و کمترین حساسیت سویه های گرم مثبت به پنی سیلین و سویه های گرم منفی به آمپی سیلین گزارش شده است. آسیفکسی حین تولد و نارس بودن نیز عوامل خطرزای اصلی عفونت خون نوزادان در این پژوهش بودند (۲۴). اساس مطالعات مشابهی که در کشورهای مکزیک، استرالیا، پاکستان، عربستان، نیجریه و ایران در شهر تبریز انجام پذیرفت، استافیلوکوک کوآگولاز منفی ارگانیسیم اصلی گرم مثبت و کلبسیلا و سودوموناس به عنوان ارگانیسیم شایع گرم منفی مسبب عفونت خون در نوزادان معرفی گردیدند. در اکثر این مطالعات استفاده از درمان های تهاجمی در بخش مراقبت های ویژه نوزادان و افزایش طول مدت بستری در بیمارستان از علل مساعدکننده عفونت خون با استافیلوکوک کوآگولاز منفی بوده است (۲۵).

در مطالعه انجام شده توسط کالمن هم شایع ترین میکروارگانیسیم های جدا شده استافیلوکوک کوآگولاز منفی و استافیلوکوک اورئوس و استرپتوکوک بتاهمولیتیک بودند. در مطالعه انجام شده توسط شفیع نیز در تبریز، بیشترین عامل زمینه ای پره ماچوریتی با شیوع ۴۳/۳٪ بود. عوامل بیماری زای میکروبی متعددی در ایجاد

عفونت خون نوزادان دخیل می باشند. اگرچه در مطالعات گذشته و نیز در کشورهای پیشرفته باکتری های گرم منفی شایع ترین عامل عفونت خون گزارش شده اما در بسیاری از مطالعات اخیر نقش استافیلوکوک کوآگولاز منفی به عنوان عامل اصلی مسبب عفونت خون نوزادان تأیید شده است (۲۶، ۲۷). در دهه های پیشین، استافیلوکوک کوآگولاز منفی را همیشه به اشتباه آلودگی محیط کشت می پنداشتند، در حالی که در زمان حاضر، شایع ترین عامل باکتریی بیمارستانی است خصوصاً در کودکان و نوزادان و بخش مراقبت های ویژه که استفاده از کاترها و پروتزاها و وسایل مصنوعی رایج است (۲۸). در مطالعه حاضر، شایع ترین علت باکتریی در کودکان و نوزادان کوآگولاز منفی (استافیلوکوک اپیدرمیدیس) بود که با مطالعه فرنی و هاشمی و همکاران مطابقت داشت، ولی با نتایج حق شناس و مشعوف و شریف همخوانی ندارد که می تواند به این دلیل باشد که انتروباکتریاسه ها در مطالعه آن ها شایع ترین عوامل بودند.

### نتیجه گیری:

استافیلوکوک کوآگولاز منفی (استافیلوکوک اپیدرمیس) از شایع ترین عوامل باکتریی بیمارستانی و عفونت خون خصوصاً در کودکان و نوزادان است. حساسیت و سرعت عمل PCR جهت شناسایی این گونه باکتری ها در شرایط اورژانسی مفید می باشد.

### تشکر و قدردانی:

این مقاله قسمتی از پایان نامه ی کارشناسی ارشد میکروبیولوژی می باشد که در تاریخ ۱۳۹۴/۲/۱۵ در دانشگاه آزاد اسلامی سیرجان با شماره ی ۳۴۸۲۱۷۰۲۳۰۲۳ به تصویب رسیده است. نویسندگان مقاله بر خود لازم می دانند که از همکاران و پرسنل محترم بخش میکروبیولوژی دانشگاه آزاد اسلامی واحد سیرجان تقدیر و تشکر نمایند.

## منابع:

1. Mohammed D, El Seifi OS. Bacterial nosocomial infections in neonatal intensive care unit, Zagazig University Hospital, Egypt. *Egypt Pediatr Assoc Gaz.* 2014; 62(3): 72-9.
2. Dasgupta S, Das S, Chawan NS, Hazra A. Nosocomial infections in the intensive care unit: Incidence, risk factors, outcome and associated pathogens in a public tertiary teaching hospital of Eastern India. *Indian J Crit Care Med.* 2015; 19(1): 14-20.
3. Christina N, Ioanna P, George L, Konstantinos T, Georgios S. Risk Factors for Nosocomial Infections in Neonatal Intensive Care Units (NICU). *Health Sci J.* 2015; 9(2:9): 1-6.
4. Usha M, Shwetha D, Vishwanath G. Speciation of coagulase negative Staphylococcal isolates from clinically significant specimens and their antibiogram. *Indian J Pathol Microbiol.* 2013; 56(3): 258.
5. Pawar A, Raut A, Kalrao V, Jacob J, Godha I, Thomas R. Etiology and clinical outcomes of neonatal and pediatric sepsis. *Arch Ped Infect Dis.* 2016; 4(2): 66-9.
6. Sohn AH, Garrett DO, Sinkowitz-Cochran RL, Grohskopf LA, Levine GL, Stover BH, et al. Prevalence of nosocomial infections in neonatal intensive care unit patients: Results from the first national point-prevalence survey. *J Pediatr.* 2001; 139(6): 821-7.
7. Salamati P, Rahbarimanesh AA, Yunesian M, Naseri M. Neonatal nosocomial infections in Bahrami Children Hospital. *Indian J Pediatr.* 2006; 73(3): 197-200.
8. Stover BH, Shulman ST, Bratcher DF, Brady MT, Levine GL, Jarvis WR, et al. Nosocomial infection rates in US children's hospitals' neonatal and pediatric intensive care units. *Am J Infect Control.* 2001; 29(3): 152-7.
9. Ghotbi F, Raghieb Motlagh M, Valaei N. Nosocomial sepsis in NICU department in Taleghani Hospital. *J Shaheed Beheshti. Univ Med Sci.* 2005; 29(4): 313-7.
10. Behrman RE, Kliegman RM, Jenson HB: *Nelson textbook of pediatrics.* 17<sup>th</sup> ed. Philadelphia: W.B. Saunders Company; 2014: 861-867.
11. Martin MA, Silverman HJ. Gram-negative sepsis and the adult respiratory distress syndrome. *Clin Infect Dis.* 1992; 14(6): 1213-28.
12. Swartz MN. Use of antimicrobial agents and drug resistance. *N Engl J Med.* 1997; 337(7): 491-2.
13. Van der Zwet WC, Kaiser AM, van Elburg RM, Berkhof J, Fetter WP, Parlevliet GA, et al. Nosocomial infections in a Dutch neonatal intensive care unit: Surveillance study with definitions for infection specifically adapted for neonates. *J Hosp Infect.* 2005; 61(4): 300-11.
14. Kaplan SL, Vallejo JG. Systemic infectious disease. In: Feigin RD, Cherry JD, Demmler-Harrison GJ, Kaplan SL, editors. *Feigin and Cherry's Textbook of Pediatric Infectious Diseases.* 6<sup>th</sup> ed. Philadelphia: PA: Saunders Elsevier; 2010: 837.
15. Palazzi DL, Klein JO, Baker GJ. Bacterial sepsis and meningitis. In: Remington JS, Klein Jo, Wilson CB. *Infectious disease of the Fetus and newborn infant.* 6<sup>th</sup> ed. Philadelphia: Elsevier and Saunders; 2006: 247-296.
16. Burke JP. Infection control : A problem for patient safety. *N Engl J Med.* 2003; 348(7): 651-6.
17. Nowak JE, Brilli RJ, Lake MR, Sparling KW, Butcher J, Schulte M, et al. Reducing catheter-associated bloodstream infections in the pediatric intensive care unit: Business case for quality improvement. *Pediatr Crit Care Med.* 2010; 11(5): 579-87.
18. Kliegman RM, Behrman RE, Jenson HB, Stanton BM. *Nelson textbook of pediatrics:* Elsevier Health Sciences; 2007.
19. Forbes BA, Sahm DF, Weissfeld AS. *Bailey and scott's: Diagnostic microbiology.* 11<sup>th</sup> ed. USA: Mosby Inc, 2002: 250-81.

20. Lim SM, Webb SA. Nosocomial bacterial infections in Intensive Care Units. I: Organisms and mechanisms of antibiotic resistance. *Anaesthesia*. 2005; 60(9): 887-902.
21. Ziebuhr W. Staphylococcus aureus and Staphylococcus epidermidis: emerging pathogens in nosocomial infections. *Contrib Microbiol*. 2001; 8: 102-7.
22. Howden BP, Davies JK, Johnson PD, Stinear TP, Grayson ML. Reduced vancomycin susceptibility in Staphylococcus aureus, including vancomycin-intermediate and heterogeneous vancomycin-intermediate strains: resistance mechanisms, laboratory detection, and clinical implications. *Clin Microbiol Rev*. 2010; 23(1): 99-139.
23. Bowker KE, Noel AR, MacGowan AP. Pharmacodynamics of dalbavancin studied in an in vitro pharmacokinetic system. *J Antimicrob Chemother*. 2006; 58(4): 802-5.
24. Nandi-Lozano ME, Perez-Delgadillo MA, Avila-Figueroa C. Bacteremia and pseudobacteremia caused by coagulase-negative Staphylococcus in children. *Gac Med Mex*. 2001; 137(2): 97-103.
25. Mokuolu AO, Jiya N, Adesiyun OO. Neonatal septicaemia in Ilorin: Bacterial pathogens and antibiotic sensitivity pattern. *Afr J Med Med Sci*. 2002; 31(2): 127-30.
26. Bone RC, Balk RA, Cerra FB, Dellinger RP, Fein AM, Knaus WA, et al. Definitions for sepsis and organ failure and guidelines for the use of innovative therapies in sepsis. The ACCP/SCCM Consensus Conference Committee. American College of Chest Physicians/Society of Critical Care Medicine. *Chest*. 1992; 101(6): 1644-55.
27. Chapman I, Stoll B. Nosocomial infection in the nursery. In: Taeusch HW, Ballard RA, Gleaso CA. *Avery's Diseases of the Newborn*. 8<sup>th</sup> ed. USA; Philadelphia: Saunders; 2004: 578-90.
28. Yousefi Mashouf R. Distribution of septicemia and drug susceptibility of bacteria to antibiotics, Hamedan, 1998-1999. *Babol Univ Med Sci J*. 2000; 4(2): 34-40.



## Molecular identification and evaluation of antibiotic resistance of coagulase negative Staphylococcus isolated from Neonatal Sepsis hospitalized at Gharazi Hospital in Sirjan, Kerman

Forouzandeh Z, Soltani Banavandi MJ\*, Kheyrikhah B  
Microbiology Dept., Sirjan Branch, Islamic Azad University, Kerman, I.R. Iran.  
Received: 18/Nov/2014 Accepted: 26/Apr/2015

**Background and aims:** Sepsis is one of the serious infectious diseases in the neonates and infants that is potentially life threatening. The aim of the current study was to identify coagulase negative Staphylococcus and their antibiotic resistance patterns in Neonatal Sepsis in the neonates and infants hospitalized at Gharazi Hospital, Sirjan.

**Methods:** In the cross-sectional study, 140 blood samples were obtained from neonates and infants hospitalized in a period of time from June to November 2015 in the Sirjan, Kerman and then evaluated based on many items such as: BC(blood culture)/sex/age/admission date/weight/type of birth/admission ward/clinical findings/predisposing factors. All of these informations were acquired from patients profile. All of the isolated *S. epidermidis* strains were confirmed by PCR. Antibiotic susceptibility test was performed by disk diffusion method.

**Results:** of 140 blood samples, 10 CoNS strains were isolated. Evaluation of EDTA tube and molecular identification confirmed that 6 isolates were *S. epidermidis*. The results of disk diffusion test showed that most of them were susceptible to vancomycin and novobiocin and the most of them were resistance to cefixime, ceftriaxone and Cephalexin. In the work, half of strains (50%) were resistance to oxacillin. So, they were methicillin resistance *S. epidermidis* (MRSE).

**Conclusion:** Coagulase negative Staphylococcus (*S. epidermidis*) is most common cause of sepsis. The specificity and sensitivity of PCR for detection of this strains in the emergency condition was useful.

**Keywords:** Identify, Coagulase negative staphylococcus, Antibiotic resistance, Neonatal sepsis.

**Cite this article as:** Forouzandeh Z, Soltani Banavandi MJ, Kheyrikhah B. Molecular identification and evaluation of antibiotic resistance of coagulase negative Staphylococcus isolated from Neonatal Sepsis hospitalized at Gharazi Hospital in Sirjan, Kerman. J Shahrekord Univ Med Sci. 2017; 19(1): 117-125.

---

**\*Corresponding author:**

Microbiology Dept., Kerman Branch, Islamic Azad University, Kerman, I.R. Iran.  
Tel: 00989131992639, E-mail: mj.soltani@yahoo.com