

تعیین حداقل غلظت آنتی بیوتیک‌ها برای میکرووارگانیسم‌های گرم منفی جدا شده از نواحی استریل کودکان بستری در بیمارستان رسول اکرم (ص)

دکتر سمیله نوربخش^{*}: فوق تخصص عفونی کودکان، دانشیار دانشگاه علوم پزشکی ایران

دکتر محمد فرهادی؛ متخصص گوش و حلق و بینی، استاد دانشگاه علوم پزشکی ایران مرکز تحقیقات گوش و حلق و بینی

آذر دخت طباطبایی؛ فوق لیسانس علوم آزمایشگاهی عضو هیئت علمی دانشگاه علوم پزشکی ایران

خلاصه

هدف: موضوعی که بعد از معرفی آنتی بیوتیک‌ها منجر به نامیدی در پزشکان گردید عدم پاسخ بالینی به علت مقاومت باکتری‌ها به آنتی بیوتیک‌ها بود. مطالعه گذشته‌نگر قبلی ما در تهران، طی سال‌های ۱۳۷۷-۱۳۷۵ نشان دهنده افزایش ارگانیسم‌های گرم منفی مقاوم به دارو بود. این مطالعه به منظور مشخص نمودن آنتی بیوتیک مناسب برای ارگانیسم‌های گرم منفی مسئول عفونت در کودکان انجام شد.

روش مطالعه: این مطالعه آینده‌نگر، توصیفی مقطعی در طی دو سال (۱۳۸۲-۱۳۸۱) در ۱۰۱ کودک ۱۴ سال بستری در بخش کودکان گوش و حلق و بینی بیمارستان رسول اکرم (ص) با روش نمونه‌گیری آسان (مستمر) انجام شد. ارگانیسم‌های گرم منفی از خون، مایع نخاع و یا سایر نواحی استریل (مانند گوش میانی و سینوس و ماستوئید و تراشه) جدا و حساسیت آنتی بیوتیک‌های توصیه شده برای هرارگانیسم ابتدا با دیسک و سپس با E-test تعیین شد. آنتی بیوتیک مناسب برای هر میکرووارگانیسم تعیین گردید.

یافته‌ها: پسodomona شایع‌ترین ارگانیسم جدادشده (۴۷/۵٪) بود. سپس به ترتیب کلبسیلا (۲۲/۸٪)، اشريشیاکولی (۱۷/۸٪)، آنتروباکتر و آسینتوباکتر هرکدام (۴/۹٪)، فوزوباکتر و سالمونلا پاراتیفی نیز هر کدام (۱٪) بود. مقاومت سودومونا به جنتاماکسین و کوتريموکسازول و ریفامپین بالا (بیش از ۸۰٪) موارد) و متوسط به سفتازیدیم و آمیکاسین (۵۰٪) اما به ایمی‌پنم کمتر از ۱۵٪ بود. کلبسیلا (بیش از ۷۰٪) به آمیکسیلین و جنتاماکسین و آمیکاسین و کوتريموکسازول و سیپروفلوکساسین مقاوم بود. مقاومت به سفتریاکسون و ایمی‌پنم (کمتر از ۳۰٪) بود. بیش از ۹۰٪ موارد اشريشیاکولی به آمپی-سیلین و کوتريموکسازول مقاوم بودند و مقاومت متوسط (۲۰٪) به جنتاماکسین و سفالکسین داشتند. عفونت‌های آنتروباکتر کمتر از ۴۰٪ به سفتریاکسون مقاوم بودند. بیش از ۸۰٪ آسینتوباکترها حساس به آمیکاسین و کوتريموکسازول بودند.

نتیجه‌گیری: براساس نتایج این مطالعه علیرغم افزایش مقاومت پسodomona به سفتازیدیم، مصرف این دارو همراه با آمیکاسین در بد و رود بیمار مناسب است. درمان عفونت‌های کلبسیلایی، سفتریاکسون و ایمی‌پنم، و عفونت‌های اشريشیاکولی ابتدا سفتریاکسون و آمیکاسین و در صورت عدم پاسخ ایمی‌پنم و یا آرترونام است. سفتریاکسون درمان انتخابی عفونت‌های آنتروباکتر در ابتدا و در موارد مقاوم سیپرو-فلوکساسین می‌باشد.

واژه‌های کلیدی: ارگانیسم‌های گرم منفی، آنتی بیوتیک، حداقل غلظت بازدارنده، مقاومت آنتی-بیوتیکی، عفونت‌های پسodomونایی

*مسئول مقاله، آدرس:

تهران، خیابان شهرآرا، خیابان نیایش،

بیمارستان حضرت رسول، مرکز تحقیقات

عفونی کودکان

E-mail:
samileh_noorbakhsh@yahoo.com

تاریخ دریافت: ۸۴/۱۱/۳۰

تاریخ بازنگری: ۸۵/۶/۳۰

تاریخ پذیرش: ۸۵/۷/۲۷

بستری در بیمارستان را عفونت‌ها تشکیل می‌دهد [۱۲-۱]. در نوزادان و شیر خواران کمتر از ۳ ماه ارگانیسم‌های گرم منفی از عوامل مهم عفونت‌های وخیم و مرگ‌ومیر ناشی از آن (مانند سپتی‌سمی، مننژیت و پنومونی) است. در کودکان سنین بالاتر

از چند دهه قبل تاکنون در سراسر جهان مقاومت‌های میکروبی گسترش روز افزونی یافته، به طوری که درمان بیماری‌های عفونی را مشکل ساخته و بخش عمدahای از موارد

مقدمه

توجه به نوع بیماری زمینه‌ای و یا مدت بستره در طی مدت بستره در زمان مورد نظر، کشت مثبت با ارگانیسم‌های گرم منفی از نواحی مورد نظر داشتند. ابتدا توسط پزشک مسئول، مشخصات فردی بیمار، سابقه مصرف آنتیبیوتیک قبلی، وجود بیماری زمینه‌ای قبلی و محل بدبست آوردن نمونه در پرسشنامه وارد گردید. در آزمایشگاه میکروب شناسی نوع میکروگانیسم گرم منفی جدا شده تعیین و سپس در محیط ترانسپورت به آزمایشگاه تحقیقاتی بیمارستان رسول اکرم منتقل گردید. ابتدا با متدهای دیسک حساسیت و مقاومت هر میکروگانیسم به انواع آنتیبیوتیک توصیه شده مشخص E-test گردید. برای انواع ارگانیسم‌های گرم منفی به روش E-test میزان حداقل غلظت مهار کننده برای هر یک از انواع آنتی‌بیوتیک‌ها تعیین و با مراجعته به جداول استاندارد انواع مقاومت، حساس و بینایی مشخص شد.

معیارهای خروج از مطالعه عبارت بودند از: جدا شدن ارگانیسم از نواحی غیر معمول برای آن ارگانیسم که احتمال آلوگی را بیشتر مطرح می‌کرد (مانند جداسدن استافیلوکک از مایع نخاع در کودک سالم بدون بیماری زمینه‌ای)، عدم مطابقت علایم بالینی و شدت بیماری با نوع ارگانیسم جدا شده، کم بودن تعداد کلنی و یا تاخیر در رشد میکروب که احتمال آلوگی محیط کشت را مطرح می‌نمود. نتایج حاصل از پرسشنامه با استفاده از نرم افزار SPSS ویرایش ۹ مورد تحلیل قرار گرفت.

یافته‌ها

از ۴۰۵۳ نمونه کشت داده شده از کودکان طی مدت فوق در مجموع ۱۰۱ ارگانیسم گرم منفی با ارزش جدا شد. جنس کودکان ۴۱/۹٪ پسر و ۵۸/۱٪ دختر بود. سن ۵۲/۲٪ بیماران کمتر از ۱ سال و بقیه در سنین بالاتر بودند. فراوانی میکروگانیسم‌های گرم منفی شامل سودومونا ۴۸ مورد (۴/۷٪)، کلبسیلا ۲۳ (۲۲/۸٪)، آشريشیاکولی ۱۸ (۱۷/۸٪)، آسینتنوباکتر و آنربوباکتر هر کدام ۵ مورد (۴/۹٪)، فوزوباکتر و سالمونلا پارا تیفی نیز هر کدام ۱ مورد (۱٪). جدول ۱ محل جاکردن ۳ عامل عمدۀ عفونت بر حسب نوع ارگانیسم را نشان می‌دهد.

در جداول ۲ تا ۶ حساسیت آنتی بیوتیکی هر ارگانیسم به طور جداگانه آورده شده است. یک مورد سالمونلا پاراتیفی جداسده به تمامی داروها حتی به آمپی سیلین بسیار حساس بود (آمپی سیلین بیشتر از ۰/۰۶۴ mic/ml) و سفتریاکسون بیشتر از ۰/۰۳۲ (mic/ml). اما ۱ مورد فوزوباکتریوم جداسده فقط به وانکومایسن، سیپروفلوکساسین و ایمی پنم حساس بود.

هم از عوامل مهم عفونت‌های ادراری و روده‌ای می‌باشد [۱۳-۱۴]. عفونت‌های بیمارستانی با راده‌ای گرم منفی بخصوص کلبسیلا و پسودوموناس راده‌ای گرم منفی مقاوم به داروهای متداول و تجربی، استفاده از آنتیبیوتیک‌های ارزان و کم عارضه و در دسترس را با مشکل روپرو ساخته و نیاز به مراقبت‌های ویژه و مرگ‌ومیر را افزایش می‌دهد [۱۵-۲۳]. مقابله با عفونت‌های بیمارستانی پسودومونایی بویژه در بیماران سوختگی هزینه زیادی را به بیماران تحمل می‌نماید و مرگ و میر آن را بالا می‌برد [۲۱، ۲۲، ۳، ۷]. انتقال ارگانیسم‌های مقاوم به آنتیبیوتیک در بیمارستان‌ها در طی ۲۰ سال اخیر قابل توجه بوده است [۸، ۲۰-۲۲]. اقامت در آی‌سی‌یو باعث افزایش ریسک کلینیک‌سیون بیماران با بسیل‌های گرم منفی مقاوم به سفتازیدیم می‌شود [۱۱]. به علت انتقال ژن مقاومت بین گرم منفی‌ها مقاومت میکروبی روز افرون وجود دارد. مقاومت به آنتیبیوتیک‌ها در پسودومونا آئروژنوزا و آسینتو-باکتر و استنتوتروفوموناس مالتوفیلیا و آنربوباکتریاسه‌ها شایع تر است [۱۲]. در کشور ما نیز مسئله مقاومت دارویی مشکلی رو به افزایش است [۲۴]. متأسفانه بعلت عدم اطلاع از وضعیت مقاومت میکروبی در کشور، بهویژه در مراکز آموزشی استفاده روتین از آنتیبیوتیک‌های آخرین رده مطابق مراجع خارجی که شاید بی‌تناسب با وضعیت مقاومت میکروبی در کشور باشد، استفاده می‌گردد. استفاده از داروهای خط آخر درمان مانند وانکومایسین در استافیلوکک و یا نسل سوم سفالوسپورین در عفونت‌های گرم منفی معمول است. هدف از این مطالعه تعیین حداقل غلظت مهار کننده (MIC) آنتی‌بیوتیک‌های مناسب برای درمان ارگانیسم‌های گرم منفی مسئول عفونت در کودکان است. با استفاده از نتایج این مطالعه می‌توان الگوی مناسب مصرف آنتیبیوتیک را در عفونت‌های گرم منفی ارائه نمود و با آموش آن، مصرف بی‌رویه آنتیبیوتیک‌ها را کنترل و از ایجاد مقاومت‌های میکروبی پیشگیری کرد. کاهش هزینه مصرف آنتیبیوتیک‌های جدید و گران قیمت و کاهش مرگ‌ومیر کودکان از دیگر نتایج مفید آن خواهد بود.

مواد و روش‌ها

نوع مطالعه توصیفی مقطعی آینده‌نگر بود که به مدت ۲ سال (۱۳۸۲-۱۳۸۲) در بخش‌های کودکان و گوش و حلق و بینی مجتمع رسول اکرم انجام شد. کشت مثبت با ارگانیسم‌های گرم منفی از خون، مایع نخاع و یا سایر نواحی ذاتا استریل بدن (مایع گوش میانی، سینوس‌ها و ماستوئید لوله تراشه و....) به روش مستمر انتخاب شدند. معیار ورود به مطالعه کلیه کودکانی بودند که بدون

جدول ۱- فراوانی محل جداکردن ۳ عامل عمدۀ عفونت بر حسب نوع ارگانیسم

| نوع ارگانیسم | محل نمونه‌گیری | خون (درصد) | مایع نخاع (درصد) | سایر نواحی استریل (درصد) |
|--------------|----------------|------------|------------------|--------------------------|
| پسودومونا | | ۴۰/۴ | ۱/۹ | ۵۷/۷ |
| کلبسیلا | | ۱۳/۶ | ۸/۱ | ۷۸/۳ |
| اشریشیاکولی | | ۱۰/۷ | ۱/۲ | ۸۸/۱ |

جدول ۲- حساسیت آنتی‌بیوتیکی در ۴۸ مورد پسودومونای جداشده از کودکان

| حساسیت | نوع آنتی‌بیوتیک | سفتاژیدیم | آمیکاسین | جنتامایسین | کوتريمو کسازوبل | سیپرو فلوکسازین | ایمی‌پنم |
|----------|-----------------|------------|----------|------------|-----------------|-----------------|----------|
| حساس | | ٪۲۸/۶ | ٪۴۱/۷ | ٪۱۳/۵ | ٪۱۵/۲ | ٪۵۷/۴ | ٪۵۸/۳ |
| * MIC | | ۰/۲۳-۰/۰۳۲ | >۰/۵-۱/۵ | >۱/۵ | >۲ | >۰/۰۴۷ | >۰/۳۸ |
| بینابینی | | ٪۱۲/۲ | ٪۴/۲ | ٪۵/۴ | - | ٪۴/۳ | - |
| مقاوم | | ٪۵۹/۲ | ٪۵۴/۱ | ٪۸۱/۱ | ٪۸۴/۸ | ٪۳۸/۳ | ٪۱۴/۷ |
| * MIC | | >۳۲ | >۲۵۶ | >۴۸ | >۳۲ | >۴ | >۱۶ |

* mic/ml

جدول ۳- حساسیت آنتی‌بیوتیکی در ۲۳ مورد کلبسیلای جداشده از کودکان

| حساسیت | نوع آنتی‌بیوتیک | سفتراکسون | آمیکاسین | جنتامایسین | کوتريمو کسازوبل | سیپرو فلوکسازین | ایمی‌پنم |
|----------|-----------------|------------|----------|------------|-----------------|-----------------|----------|
| حساس | | ٪۶۷/۶ | ٪۲۵ | ۲۰/۶ | ٪۲۷ | ٪۳۴/۸ | ٪۷۰ |
| * MIC | | ۰/۲۳-۰/۰۳۲ | >۰/۵-۱/۵ | >۱/۵ | >۲ | >۰/۰۴۷ | >۰/۳۸ |
| بینابینی | | - | ٪۴/۲ | - | - | - | ٪۱۰ |
| مقاوم | | ٪۳۲/۴ | ٪۵۴/۲ | ٪۷۹/۴ | ٪۷۳ | ٪۵۶/۲ | ٪۲۰ |
| * MIC | | >۲۲ | >۲۵۶ | >۴۸ | >۳۲ | >۴ | >۱۶ |

* mic/ml

جدول ۴- حساسیت آنتی‌بیوتیکی در ۱۸ مورد اشریشیاکولی جداشده از کودکان

| حساسیت | نوع آنتی‌بیوتیک | سفتراکسون | آمیکاسین | جنتامایسین | کوتريمو کسازوبل | سیپرو فلوکسازین | ایمی‌پنم |
|----------|-----------------|------------|----------|------------|-----------------|-----------------|----------|
| حساس | | ٪۸۷/۲ | ٪۹۱ | ٪۶۷/۱ | ٪۲۱/۵ | ٪۱۰۰ | ٪۱۰۰ |
| * MIC | | ۰/۲۳-۰/۰۳۲ | >۰/۵-۱/۵ | >۱/۵ | >۲ | >۰/۰۴۷ | >۰/۳۸ |
| بینابینی | | ٪۵/۱ | ٪۲/۵ | ٪۱۲/۶ | - | - | - |
| مقاوم | | ٪۷/۷ | ٪۶/۴ | ٪۲۰/۳ | ٪۷۸/۵ | >۳۲ | >۳۲ |
| * MIC | | >۳۲ | >۲۵۶ | >۴۸ | >۳۲ | >۴ | >۱۶ |

* mic/ml

جدول ۵- حساسیت آنتی‌بیوتیکی در ۵ مورد آسیننتوباکتر جداشده از کودکان

| حساسیت | نوع آنتی‌بیوتیک | سفتراکسون | آمیکاسین | آمیکاسین | کوتريمو کسازوبل | سیپرو فلوکسازین | ایمی‌پنم |
|----------|-----------------|------------|----------|----------|-----------------|-----------------|-------------|
| حساس | | ٪۲۰ | ٪۸۰ | ٪۸۰ | ٪۸۰ | ٪۱۰۰ | ٪۱۰۰ |
| * MIC | | ۰/۲۳-۰/۰۳۲ | >۰/۵-۱/۵ | >۰/۵-۱/۵ | >۲ | >۰/۰۴۷ | >۰/۲۵-۰/۰۴۷ |
| بینابینی | | - | - | - | - | - | - |
| مقاوم | | ٪۸۰ | ٪۲۰ | ٪۱۰۰ | ٪۲۰ | ٪۲۰ | >۳۲ |
| * MIC | | >۳۲ | >۲۵۶ | >۴۸ | >۳۲ | >۴ | >۱۶ |

* mic/ml

جدول ۶- حساسیت آنتی‌بیوتیکی در ۵ مورد آنتروباکتر جداشده از کودکان

| سیپروفلوکسازین | کوتریموکسازول | آمپیسیلین | آمیکاسین | سفتریاکسون | نوع آنتی‌بیوتیک حساسیت |
|--------------------|---------------|-------------|--------------|-------------------|------------------------|
| %۶۰ ۰/۰۲۳-۰/۰۳۲ | %۴۰ >۲ | - | - | %۶۰ ۰/۲۳-۰/۰۳۲ | حساس * MIC |
| - | - | - | - | - | بینایینی |
| %۴۰ >۳۲ | %۶۰ >۳۲ | %۱۰۰ >۴۸ | %۱۰۰ >۲۵۶ | %۴۰ >۳۲ | مقاوم * MIC |

* mic/ml

توبرامایسین استفاده از سفتازیدیم در آی‌سی‌یوی اطفال محدود شد [۱۳]. علیرغم %۹۶ کاهش مصرف سفتازیدیم مقاومت به آن افزایش یافت اما مقاومت به توبرامایسین تغییری نداشت. احتمالاً مصرف سفتازیدیم به آمیکاسین ارجحیت چندانی از نظر ایجاد مقاومت ندارد. چون مقاومت به سفتازیدیم در پسودوموناس هم افزایش یافته است. استفاده از نسل چهارم سفالوسپورین‌ها (سپفیم) ارجح است سیپروفلوکسازین و ایمی‌پنم در موارد عفونت بیمارستانی با این ارگانیسم ارجحیت دارند. به احتمال قوی اوفلوکسازین در کودکان موثر و بی‌خطر است [۷]. چون عوارض اوفلوکسازین خوراکی در کودکان کمتر از ۱۷ سال به اثبات نرسیده است در مواردی مانند اتوره مژمن و یا سینوزیت مقاوم به سایر داروها (بر اساس کشت مثبت) استفاده از این داروها حتی در دوران کودکی به مدت ۱۰ تا ۱۴ روز توصیه می‌شود [۲۲].

برای کلبسیلا مقاومت به آمپیسیلین در بالاترین حد و تقریباً در تمام موارد بود بنا براین به هیچ عنوان قابل استفاده نمی‌باشد. مقاومت به آمیکاسین، جنتامایسین و کوتریموکسازول هم بیش از ۷۰٪ موارد دیده شد. چون مقاومت به سیپروفلوکسازین هم نسبتاً بالا بود (۶۵/۲٪) این داروها هم توصیه نمی‌شود. با توجه به مقاومت کلبسیلا در ۳۲٪ موارد به سفتریاکسون و ۲۰٪ به ایمی‌پنم؛ شاید در عفونت‌های کلبسیلایی مصرف سفتریاکسون و یا ایمی‌پنم ارجح باشد. این نتایج با مطالعه بزرگی [۱۵] متفاوت است که باکتریمی و عفونت ادراری بیمارستانی ایجاد شده با کلبسیلا پنومونی تولید کننده بتالاکتاماز وسیع الطیف در آی‌سی‌یو نوزادان (۴۹٪ موارد) تماماً به ایمی‌پنم حساس بودند. در مطالعه ما ۶۲/۲٪ موارد عفونت‌های کلبسیلایی مقاوم به سفتازیدیم، سفوتاکسیم و آزترونام؛ ۶۹/۵٪ مقاوم به آمیکاسین؛ ۵۸/۵٪ به جنتامایسین و ۷۳٪ به سیپروفلوکسازین مقاوم بودند. بدین جهت احتمالاً در عفونت‌های کلبسیلایی بیمارستانی مصرف سفتریاکسون و یا ایمی‌پنم ارجح است.

بحث

مقاومت آنتی‌بیوتیکی بویژه برای ارگانیسم‌های گرم منفی و بیمارستانی به معرضی جهانی تبدیل شده و روز به روز استفاده از آنتی‌بیوتیک‌های جدید را حتی در کودکان الزام‌آور می‌سازد. در مقایسه فراوانی ارگانیسم‌های گرم منفی مطالعه فعلی با سایر مراجع شایع‌ترین ارگانیسم گرم منفی هوایی عفونت کودکان ابتدا پسودومونا و در مرحله بعد کلبسیلا و اشريشیاکولی بود که مشابه بررسی عفونت‌های بیمارستانی در اروپای شرقی است که پسودومونا سومین جرم بود [۱۸] همچنان مشابه مطالعه دیگری است که از ۳۴ پاتوژن جداشده پسودومونا با ۱۲٪ و اشريشیاکولی با ۹٪ چهارمین و پنجمین عامل بودند [۱۷] شیوع عفونت مانند مطالعه نوزادان در سال ۲۰۰۲ در بیمارستان جرج تاون واشنگتن است [۱۶] که پنج نوع ارگانیسم کلبسیلا پنومونی، اشريشیاکولی، پسودوموناس، سراتیا مارسنس و آنتروباکتر کلواک عامل ۸۸٪ عفونت‌های گرم منفی بود. اما با مطالعه عفونت‌های بیمارستانی [۱۴] که ارگانیسم‌های نظیر آنتروباکتریا و سراتیا مارسنس از عوامل شایع باکتریمی‌های بیمارستانی ایجاد کننده مقاومت به بتالاکتام در حین درمان بودند مشابه‌تر ندارد. چون اغلب بیماران ما عفونت ناشی از اجتماع داشتند نه عفونت بیمارستانی. از نظر نوع عفونت مشابه‌تر زیادی با دو مطالعه دیگر دارد [۱، ۵] که هموفیلوس آنفلونزا و کلبسیلا و سپس پسودومونا بود.

افزایش مقاومت میکروارگانیسم‌های گرم منفی در این مطالعه در مقایسه با مطالعات قبلی ما رو به فزونی است [۱، ۴]. مقاومت میکروبی پسودومونا نشان داد که اگرچه مقاومت به ریفارمپین و کوتریموکسازول و جنتامایسین بالاتر از ۸۰٪ است؛ اما مقاومت به سفتازیدیم و آمیکاسین هم نسبی و بیش از ۵۰٪ موارد دیده شد. کمترین مقاومت به ایمی‌پنم (۱۵٪) بود. مقاومت به سیپرو به ۴۰٪ نزدیک است. شباهت مطالعه ژاپن با این نتایج دیده می‌شود [۱۳]. به منظور کاهش آندمیک کلینیزاسیون با باسیل‌های گرم منفی مقاوم به سفتازیدیم و

موثاست. با بررسی ۶ ساله موارد سپتیسمی و منزیت با ارگانیسم‌های گرم منفی مشخص شد کودکانی که کارباپنم گرفته‌اند در مقایسه با آنانی که بتالاکتم و آمینوگلیکوزید دریافت کرده‌اند از نظر میکروبیولوژی و سیر بالینی تفاوتی نداشتند اما مقاومت به سفوتاکسیم در افرادی که کارباپنم، سفالوسپورین و پنی سیلین با یا بدون آنتی بیوتیک‌های دیگر در ۱ماه قبل دریافت کرده بودند به ترتیب ۷٪، ۲۴٪، ۳۰٪ و ۵۷٪ بود. بنابراین ایجاد مقاومت به بتالاکتم حین درمان ارگانیسم‌های گرم منفی بیمارستانی غیر شایع است.

استفاده از داروهای ترکیبی و یا ایمی‌پنم در عفونت‌های بیمارستانی توصیه می‌شود اما درمان ایده‌آل در هر عفونت بهتر است براساس مقاومت شناخته شده قبلی صورت گیرد. احتمال ایجاد مقاومت به بتالاکتم حین درمان ارگانیسم‌های گرم منفی بیمارستانی غیر شایع است. در صورت جدا کردن ارگانیسمی که به ۲ رده آنتی بیوتیکی حساس است استفاده از پنی سیلین و آمینوگلیکوزیدها به استفاده از کارباپنم و یا فلوروکینولون‌ها ارجح است.

محدودیت‌ها

تعیین ارگانیسم‌های جدا شده بر حسب عفونت اجتماع و بیمارستان به راحتی و به طور دقیق براساس معیارهای استاندارد قابل تعیین نبود به همین دلیل ذکر نشده است.

نتیجه‌گیری

براساس نتایج این مطالعه علیرغم افزایش مقاومت پسودومونا به سفتازیدیم، این دارو همراه با آمیکاسین در بد و ورد بیمار به بیمارستان و در موارد مقاوم سفپیم و آیمی‌پنم مناسب است. برای درمان عفونت‌های کلبسیلایی سفتریاکسون و آیمی‌پنم، اشريشیاکولی ابتدا سفتریاکسون و آمیکاسین و در صورت عدم پاسخ آیمی‌پنم و یا آزترونام مناسب است. سفتریاکسون درمان انتخابی عفونت‌های آنتروباکتر در ابتدا و در موارد مقاوم سپپروفلوکساسین است همچنین برای آسینتوباکتر در ابتدا آمیکاسین و کوتربیوموکسازول و در صورت عدم پاسخ آیمی‌پنم و سپپروفلوکساسین داروی مناسب است.

سپاسگزاری

این مقاله حاصل طرح تحقیقاتی مصوب و با حمایت مالی مرکز تحقیقات گوش و حلق و بینی و با همکاری مرکز تحقیقات بیماری‌های عفونی کودکان در دانشگاه ایران انجام شده است.

اشريشیاکولی بالاترین مقاومت (نژدیک به ۹۰٪) را نسبت به آمپی‌سیلین، ریفارمپین و کوتربیوموکسازول داشت لذا این داروها در درمان آن توصیه نمی‌شوند. اما بر عکس مقاومت به سفالکسین و جنتامایسین حدود ۲۰٪ و برای سفتریاکسون و آمیکاسین حدود ۷٪ بود. احتمالاً این داروها برای کنترل عفونت‌های اشريشیاکولی مناسب هستند. در صورت عدم پاسخ استفاده از ایمی‌پنم و آزترونام (مقاومت به آن دیده نشده است) توصیه می‌شود. نتایج ما به بررسی حساسیت آنتی بیوتیکی اشريشیاکولی عامل عفونت ادراری در بزریل نژدیک است [۱۳]. طی سال‌های ۱۹۸۶ تا ۱۹۹۶ کاهش حساسیت به سفالکسین از ۵۴٪ به ۵٪ و کوتربیوموکسازول از ۸۵٪ به ۴۰٪ وجود آمد.

پاسخ آنتروباکتر به سفتریاکسون (۶۰٪ حساس) تا حدی خوب است اگرچه مقاومت هم دیده می‌شود اما به سپپروفلوکساسین عالی (۱۰۰٪) است. بهتر است در درمان آنتروباکتر ابتدا سفتریاکسون انتخاب شود و در موارد مقاوم سپپروفلوکساسین مفید خواهد بود. خوشبختانه از ۵ مورد آسینتوباکتر به سپپروفلوکساسین و آیمی‌پنم است. مقاومت انتخاب نهایی سپپروفلوکساسین و آیمی‌پنم است. مقاومت آسینتوباکتر مشابه مطالعه دیگری است که در طی ۴ سال آسینتوباکتر از جرم‌های شایع ایجاد کننده منزیت بعد از اعمال جراحی مغز و اعصاب (۷ مورد) و در ۵ بیمار توان با باکتریمی بود که ۴ مورد فقط به آیمی‌پنم و آمیکاسین حساس بودند [۹]. علیرغم تاخیر در تشخیص و درمان دیر هنگام، استفاده از آیمی‌پنم و آمیکاسین با یا بدون درمان انتراکتال آمینوگلیکوزیدها پاسخ درمانی خوب بوده است. بنابراین آیمی‌پنم و آمیکاسین درمان مناسب عفونت‌های آسینتوباکتر این مطالعه هم هستند.

استفاده از سفپیم (نسل چهارم سفالوسپورین‌ها) برای کاهش مقاومت رادهای گرم منفی اخیراً توصیه شده است [۱۹]. در مطالعه‌ای با مصرف سفپیم به مدت ۲ سال کلینیزه شدن کودکان در آسی‌بی با پاتوژن‌های گرم منفی بیمارستانی مقاوم به بتالاکتم‌های اولیه از ۷/۴٪ به ۱۱/۶٪ کاهش یافت [۱۸]. بهمنظور کاهش مقاومت و افزایش حساسیت آنتی بیوتیکی میکروارگانیسم‌های مقاوم گرم منفی Burkholderia cepaci و پسودومونا چرخش آنتی Burkholderia cepaci بیوتیک‌های مورد استفاده در بیمارستان موثر بوده است [۱۰]. چرخش آنتی بیوتیک‌های مورد استفاده در بیمارستان برای کاهش مقاومت و افزایش حساسیت آنتی بیوتیکی میکروارگانیسم‌های مقاوم گرم منفی به ویژه پسودومونا

Determination of the MIC of antibiotics for gram negative microorganisms isolated from the sterile sites of children hospitalized in Rasool Akram hospital

S Noorbakhsh*; **MD**, Associate Professor of Pediatric Infectious Disease. Research Center of Pediatric Infectious Diseases. Iran University of Medical Sciences,
M Farhadi; **MD**, Professor of ENT, Research Center for Diseases of Ear- Nose-Throat, Iran University of Medical Sciences
A Tabatabaei; **BS**, Research Center of Pediatric Infectious Diseases, Iran University of Medical Sciences

Abstract

Background: The increased prevalence of resistant gram negative organisms in our hospital is documented in our previous retrospective study during 1996-1998. The present study was conducted to determine the resistance frequency of gram negative organisms responsible for infection in children.

Methods: In a descriptive prospective study within 2 years (2002-2003). We surveyed 101 children aged 1 month-14 years hospitalized in pediatric and ENT wards of Rasool Akram hospital selected by simple sampling. All gram negative organisms isolated from blood, CSF and other sterile sites (middle ear; mastoid; sinus; trachea) were evaluated first by disc diffusion and then E-testing for MIC to find appropriate antibiotics for the isolated organisms.

Findings: The isolated germs consisted of *Pseudomonas aeruginosa* (47.5%), *Klebsiella pneumoniae* (22.8%); *E. coli* (17.8%), *Enterobacter* and *Acinetobacter* (4.9%), *Fusobacter* and *Salmonella paratyphi* (1%). Resistance of pseudomonas was high (80%) for gentamycin; cotrimoxazole and rifampin; moderate (50%) for ceftazidime and amikacin, but low (<15%) for imipenem. Resistance of Klebsiella to ampicillin, gentamycin, amikacin, cotrimoxazole and ciprofloxacin was high (70%), but showed lower resistance for ceftriaxone and imipenem (30%). More than 90% of *E. coli* was resistant to ampicillin, cotrimoxazole, with moderate resistance (20%) to gentamycin and cephalexin. Resistance of Enterobacter to ceftriaxon was less than 40%. More than 80% of Acinetobacter was sensitive to amikacin and cotrimoxazole.

Conclusion: Ceftazidime, despite increasing resistance of pseudomonas to it, combined with amikacin is still adequate for empiric treatment in admission. For other resistant types, cefepime or imipenem is useful. For *Klebsiella pneumoniae*, ceftriaxone and imipenem; for *E. coli*, amikacin or ceftriaxon; and if it does not respond imipenem or azteronam. Ceftriaxon is the best choice for early treatment of Enterobacter infections.

Key Words: Gram negative, Antibiotic, Antibiotic resistant, *Pseudomona* infection, MIC

REFERENCES:

1. Antimicrobial resistance a global threat in Essential Drugs Monitor (editorial). WHO double issues. 2000; 28-29.
2. Zaidi AKM, Goldman DA. Antimicrobial susceptibility testing. In: Behrman RE, Kliegman RM, Jenson HB. Textbook of Pediatrics. 1^{7th} ed. Philadelphia, WB Saunders. 2004 Pp: 837

3. Mlering R. Principles of anti-infective therapy. In: Mandel GL, Bennet JE, Doblin R. Principles and Practice of Infectious Diseases. 12th ed. Philadelphia, WB Saunders. 2004 Pp: 253-4.
4. LIEBERMAN JM. Appropriate antibiotic use and why it is important: the challenges of bacterial resistance. *Ped Infect Dis J*. 2003; 22(12): 1143-51.
5. Bhattacharyya N, Kepnes LJ. The Microbiology of recurrent rhinosinusitis after endoscopic sinus surgery. *Arch Otolaryngol Head Neck Surg*. 1999; 125(10): 1117-20.
6. Don DM, Yellon RF, Casselbrant ML, et al. Efficacy of a stepwise protocol that includes intravenous antibiotic therapy for the management of chronic sinusitis in children and adolescents. *Arch Otolaryngol Head Neck Surg*. 2001; 127(9): 1093-8.
7. Dohar JE, Garner ET, Nielsen RW, et al. Topical ofloxacin treatment of otorrhea in children with tympanostomy tubes. *Arch Otolaryngol Head Neck Surg*. 1999; 125(5): 537-45.
8. Chernish RN, Aaron ShD. Approach to resistant gram- negative bacterial pulmonary infections in patients with cystic fibrosis. *Curt Opin in Pul Med*. 2003; 9(6): 509-15.
9. Bluestone CD. Role of surgery for otitis media in the era of resistant bacteria. *Ped Inf Dis J*. 1998; 17(11): 1090-8.
10. Brook L. Bacteriology of acute and chronic frontal sinusitis. *Arch Otolaryngol Head Neck Surg*. 2002; 128(5): 583-5.
11. Ho PL; for the Hong Kong intensive care unit antimicrobial resistance study (HK-ICARE) Group. Carriage of methicillin-resistant *Staphylococcus aureus*, ceftazidime-resistant Gram- negative bacilli, and vancomycin- resistant enterococci before and after intensive care unit admission. *Crit Care Med*. 2003; 31(4): 1175-82.
12. Waterer GW, Wunderink RG. Increasing threat of Gram- negative bacteria. *Crit Care Med*. 2001; 29(4)Suppl: N75-N81.
13. Toltzis P, Yamashita T, Vilt L, et al. Antibiotic restriction does not alter endemic colonization with resistant Gram-negative rods in a pediatric intensive care unit. *Crit Care Med*. 1998; 26(11): 1893-9.
14. Boyle RJ, Curtis N, Kelly N, et al. Clinical implications of inducible beta- lactamase activity in Gram-negative bacteremia in children. *Ped Inf Dis J*. 2002; 21(10): 935-9.
15. Waters V, Larson E, Wu F, et al. Molecular epidemiology of gram-negative bacilli from infected neonates and health care workers hands in neonatal intensive care units. *Clin Inf Dis J*. 2004; 38(12): 1682-7.
16. Nguyen HM, Harris SP, Muder RR, et al. Antibiotic-resistant *Acinetobacter Meningitis* in Neurosurgical Patients. *Neurosurgery*. 1994; 35(5): 851-5.
17. Katz A, Leibovitz E, Greenberg D, et al. Acute mastoiditis in Southern Israel: a twelve year retrospective study (1990 through 2001). *Ped Inf Dis J*. 2003; 22(10): 878-83.
18. Gruson D, Hilbert G, Vargas F, et al. Strategy of antibiotic rotation: Long- term effect on incidence and susceptibilities of Gram- negative bacilli responsible for ventilator- associated pneumonia. *Cri Care Med*. 2003; 31(7): 1908-14.
19. Toltzis P, Dul M, O'riordan MA, Salvator A, et al. Cefepime use in a pediatric intensive care unit reduces colonization with resistant bacilli. *Ped Inf Dis J*. 2003; 22(2): 109-14.
20. Paramythiotou E, Lucet JC, Timsit JF, et al. Acquisition of multidrug-resistant *pseudomonas aeruginosa* in patients in intensive care units: Role of antibiotics with antipseudomonal activity. *Clin Inf Dis J*. 2004; 38(5): 670-7.
21. Raymond DP, Pelletier ShJ, Crabtree TD, et al. Impact of antibiotic- resistant gram-negative bacilli infections on outcome in hospitalized patients. *Crit Care Med*. 2003; 31(4): 1035-41.
22. Gruson D; Hilbert G; Vargas F; et al. Strategy of antibiotic rotation: Long- term effect on incidence and susceptibilities of Gram- negative bacilli responsible for ventilator- associated pneumonia. *Crit Care Med*. 2003; 31(7): 1908-14.
23. Koyle MA, Barqawi A, Wild J, et al. Pediatric urinary tract infections: the role of fluoroquinolones. *Ped Inf Dis J*. 2003; 22(12): 1133- 7.

۲۴. نوربخش ث، سیادتی ا، ریماز ش و همکاران. تعیین آنتی بیوتیک مناسب در منژیت باکتریال کودکان براساس MIC مجله دانشکده پزشکی. ۱۳۸۴؛ ۱۳۶۳: ۶۸-۷۶.