

**میزان مقاومت اسینیتوباکترهای جدا شده از زخم های سوختگی نسبت به سپروفلوکسازین و برخی
از آنتی بیوتیک های مطرح در درمان**

نویسنده‌گان :

نیما حسینی جزئی^{*} ، گروه میکروب شناسی، ایمنی شناسی و زنیک، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی
و خدمات بهداشتی-درمانی ارومیه، ایران .

همایون بابازاده ، گروه میکروب شناسی، ایمنی شناسی و زنیک، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی
و خدمات بهداشتی-درمانی ارومیه، ایران .

حمید رضا خلخالی ، گروه بهداشت حرفه ای، دانشکده بهداشت، دانشگاه علوم پزشکی و خدمات
بهداشتی-درمانی ارومیه، ایران .

محله دانشگاه علوم پزشکی چهرم، دوره هفتم، شماره دو، پاییز ۸۸

چکیده :

مقدمه: اسینیتوباکتر، یکی از باکترهای بیماری زای فرست طلب و از مهم ترین عامل ایجاد کننده عفونت های بیمارستانی محسوب می شود. با توجه به این که این باکتری نسبت به اغلب آنتی بیوتیک های رایج در درمان مقاوم است، لذا درمان عفونت های ناشی از آن بسیار مشکل است. مطالعات مختلف حاکی از تأثیر نسبی سپروفلوکسازین بر روی اسینیتوباکتر راست. به علاوه تعیین میزان حساسیت نسبت به سپروفلوکسازین در گونه های مختلف اسینیتوباکتر در طراحی درمان موفق عفونت های ناشی از باکتری مذکور بسیار مهم است. هدف از بررسی حاضر، مطالعه میزان مقاومت اسینیتوباکتر نسبت به آنتی بیوتیک سپروفلوکسازین و برخی از آنتی بیوتیک های مطرح در درمان است.

مواد و روش تحقیق: در این بررسی مقطعی-توصیفی، ۴۸ ایزوله باکتریایی از نمونه زخم های سوختگی عفونی شده جمع آوری و باروش های استاندارد باکتریولوژی جداسازی و شناسایی شدند. پس از شناسایی، آزمایش آنتی بیوگرام به منظور تعیین حساسیت آنتی بیوتیکی ایزوله ها انجام شد. میزان مقاومت ایزوله های اسینیتوباکتر نسبت به آنتی بیوتیک سپروفلوکسازین با روش رقیق سازی دارو در محیط کشت مایع تعیین شد.

یافته ها: کلیه ایزوله های اسینیتوباکتر از گونه بومانی تشخیص داده شدند. میانگین حداقل غلظت کشنده سپروفلوکسازین برای کلیه ایزوله ها $37/9 \pm 33/1$ میکرو گرم در سی سی بود. میزان مقاومت ایزوله ها نسبت به آنتی بیوتیک های پپراسیلین $88/9$ درصد، جنتامیسین $70/8$ درصد، اوپلکسازین $95/8$ درصد، سفتی زوکسیم $75/0$ درصد، سفالوتین $40/4$ درصد، تیکارسیلین $7/43$ درصد، کانامایسین $8/95$ درصد، ایمی پننم $14/6$ درصد، آمیکاسین $52/5$ درصد، کوتیری موکسازول $1/79$ درصد، سفارازولین $100/1$ درصد و کاربینی سیلین $7/93$ درصد بود. کلیه ایزوله های تحت بررسی نسبت به آنتی بیوتیک سپروفلوکسازین مقاوم بودند. یافته ها نشان دهنده مقاومت چندگانه دارویی در ایزوله های تحت بررسی بود.

نتیجه گیری: نتایج حاصل بار دیگر اهمیت ظهور ایزوله های اسینیتوباکتر مقاوم به درمان و مشکلات جدی در زمینه درمان آنتی بیوتیکی عفونت های ناشی از آن را مورد تأکید قرار می دهد و نشان می دهد که ایزوله های اسینیتوباکتر مقاوم نسبت به سپروفلوکسازین، عمدتاً نسبت به چندین آنتی بیوتیک مقاوم اند.

واژه گان کلیدی: مقاومت آنتی بیوتیکی، سپروفلوکسازین، اسینیتوباکتر، عفونت سوختگی

فعالیت ضد باکتریایی بیش تر داشته و از میزان سمی بودن کم تری برخوردارند. این داروهای قادر به مهار بسیاری از انواع باکتری هامی باشند. اگرچه طیف فعالیت فلوروکینولون ها از یک دارو به داروی دیگر متفاوت است، اما به هر حال، بسیاری از انواع باکتری ها را مهار می کنند. این داروهای بر علیه آنتروباکتر مقاوم به سفالوسپورین های نسل سوم، گونه های هموفیلوس، نایسیریا، کلامیدیا، سودوموناس آئروجینوزا لژیونلا مؤثرند. سیپروفلوكسازین یکی از آنتی بیوتیک های متعلق به خانواده فلوروکینولون ها است که با طیف وسیعی بر روی بسیاری از باکتری ها از جمله باکتری های گرم مثبت و گرم منفی من جمله اسینیتوباکتر مؤثر است. در بررسی هایمنز و همکاران (Heinemannz, et al.). که در سال ۲۰۰۰ بر روی ۱۴۰ ایزوله بالینی اسینیتوباکتر که در سال ۱۳۸۶ نژاد مختلف انجام شد، میزان مقاومت ایزوله ها نسبت به آنتی بیوتیک سیپروفلوكسازین ۳۱٪ درصد تعیین شد. هم چنین مشخص شد که ۱۰۹٪ ایزوله باکتریایی به دست آمده از موارد اپیدمی های بیمارستانی ناشی از این باکتری در مقایسه با ۱۰۹٪ ایزوله دیگر نسبت به آنتی بیوتیک های مورد استفاده دارای مقاومت بالاتری می باشند [۱۰]. هم چنین در سال ۲۰۰۱ چوتی گیت (Chotigeat) و همکاران نتایج درمان موفقیت آمیز یک مورد عفونت ناشی از اسینیتوباکتر برخوردار از مقاومت دارویی چندگانه را در یک نوزاد نارس با استفاده از سیپروفلوكسازین و کوتیری موکسازول گزارش و خاطرنشان کردند که درمان با سیپروفلوكسازین در عفونت های ناشی از باکتری های گرم منفی برخوردار از مقاومت دارویی چندگانه در کودکان و نوزادان نارس بسیار مؤثر است [۱۱]. در حال حاضر میزان حساسیت کلی ایزوله های اسینیتوباکتر نسبت به آنتی بیوتیک سیپروفلوكسازین در سطح جهان ۴۴ درصد گزارش شده است [۷]. متساقنه به علت سهل انگاری برخی آزمایشگاه ها در تشخیص گونه های جنس اسینیتوباکتر، در مورد

مقدمه: گونه های مختلف اسینیتوباکتر، با سیل های گرم منفی هوازی هستند که زندگی در محیط های مرتبط را ترجیح می دهند. این باکتری ها از نوع باسیل های غیر تخمیری، اکسیداز منفی، غیر متحرک و کاتالاز مثبت اند که با عدم توانایی تولید رنگدانه از سایر باکتری های مشابه متمایز می شوند. باکتری های مذکور قادر به ایجاد طیف وسیعی از عفونت ها از جمله ذات الریه، عفونت خون، عفونت های ادراری، عفونت در زخم ها و منژیت به خصوص در افراد فاقد سیستم ایمنی کارا می باشند. گونه های اسینیتوباکتر توانایی زیادی در انتشار سریع در محیط های بیمارستانی دارند و امروزه یکی از مهم ترین عوامل ایجاد کننده عفونت های بیمارستانی محسوب می شوند. این باکتری های ویژه عامل عفونت در بیماران بستری در بخش های مراقبت های ویژه و سوختگی به حساب می آیند. هم چنین گونه های مختلف اسینیتوباکتر ها نسبت به اغلب مواد ضد میکروبی و از جمله آنتی بیوتیک های رایج در درمان از مقاومت ذاتی و یا اکتسابی برخوردارند ولذا درمان عفونت های ناشی از این باکتری های می تواند بسیار مشکل باشد. مطالعات مختلف در طی بیست سال اخیر، افزایش در میزان شیوع اپیدمی های بیمارستانی ناشی از اسینیتوباکتر های مقاوم به چندین آنتی بیوتیک را در بیمارستان بستری در بیمارستان های کشور های مختلف دنیا نشان داده است. آمینو گلیکوزیدها، کاربپنیم ها و فلوروکینولون ها از مفیدترین آنتی بیوتیک های برای درمان عفونت های شدید ناشی از این باکتری های محسوب می شوند. اگرچه در سال های اخیر گزارشات متعدد نشان دهنده افزایش میزان مقاومت باکتری های از جنس اسینیتوباکتر نسبت به این آنتی بیوتیک های بوده است [۱۰ و ۹]. فلوروکینولون های متشقات فلورور دار کینولون هایی باشند که در مقایسه با کینولون های

بررسی مقطعی - توصیفی، ۴۸ ایزووله باکتریایی از نمونه زخم های سوختگی عفونی ارسال شده به آزمایشگاه های تشخیص طبی بیمارستان های تهران در یک دوره زمانی یک ساله از فروردین تا اسفند ماه سال ۱۳۸۵ جمع آوری شد و با روش های استاندارد به عنوان ایزووله های جنس اسینتوباکتر مورد تأیید قرار گرفتند. به منظور نگهداری دراز مدت ایزووله ها، از محیط کشت اسکیم دمیلک، (BBL : Becton Bick Linson Company) حاوی ۱۰ درصد گلیسرول و درجه حرارت نگهداری ۲۰- درجه سانتی گراد استفاده شد. جهت استفاده روزانه یا انجام آزمایشات تشخیصی، باکتری ها در محیط کشت نوترینت (BBL : Becton Bick Linson Company، آگار،) به صورت اسلنت در دمای چهار درجه سانتی گراد نگهداری شدند.

تهیه پودر سپرروفلوکساسین: سپرروفلوکساسین خالص به شکل پودر از شرکت دارویی اکسیر (تهران، ایران) به صورت مجاني تهیه شد. آنالیز شیمیایی پودر دریافت شده نشان دهنده بیش از ۹۶ درصد خلوص دارو بود.

تعیین فعالیت ضد میکروبی سپرروفلوکساسین بر روی ایزووله های اسینتوباکتر: به منظور تعیین میزان حساسیت ایزووله های باکتریایی نسبت به آنتی بیوتیک سپرروفلوکساسین از روش رقیق سازی دارو در محیط کشت مایع استفاده شد [۱۳]. حداقل غلظت کشنده و حداقل غلظت باز دارنده رشد سپرروفلوکساسین بر هر یک ایزووله های باکتریایی به طور جداگانه تعیین شد. غلظت اولیه دارو در اولین لوله آزمایش برای تمام ایزووله ها ۵۰۰ میکرو گرم در هر سی سی از محیط کشت مول رهینتون برات بود. سپرروفلوکساسین موجود در لوله اولیه در هشت مرحله به صورت پشت سر هم با استفاده از محیط کشت مایع رقیق شد. تعداد $1/5 \times 10^4$ عدد باکتری از هر ایزووله به هر یک از محیط های کشت رقیق شده

میزان شیوع عفونت های بیمارستانی ناشی از این باکتری در بیمارستان های ایران و نیز میزان مقاومت ایزووله های این جنس باکتریایی نسبت به آنتی بیوتیک های مطرح در درمان عفونت های ناشی از آن ها، اطلاعات چندانی در دسترس نمی باشد. به علاوه ظهور سویه های برخوردار از مقاومت دارویی چندگانه، انتخاب آنتی بیوتیک های مناسب به منظور درمان عفونت های ناشی از این باکتری را بسیار مشکل نموده است. در نتیجه به علت درمان ناموفق عفونت های ناشی از اسینتوباکتر مقاوم به آنتی بیوتیک های متعدد، این نوع عفونت ها باعث مرگ و میربیش تری می شوند. genospecies ۳ و اسینتوباکتر شایع ترین genospecies ۱۳ TU گونه های اسینتوباکتر در محیط های بیمارستانی و عامل مهم ایجاد کننده اپیدمی های بیمارستانی اند. در مطالعات متعددی نشان داده شده است که نژادهای اسینتوباکتر بومانی نسبت به اکثر آنتی بیوتیک ها به جز کاربپنیم ها مقاوم اند. در حالی که اسینتوباکتر ۳ و اسینتوباکتر genospecies ۱۳ TU نسبت به کاربپنیم مقاوم بوده ولی به شدت نسبت به سپرروفلوکساسین حساس اند. بنابراین تعیین حساسیت گونه های مختلف اسینتوباکتر نسبت به سپرروفلوکساسین در طراحی درمان موفق عفونت های ناشی از این باکتری بسیار مهم خواهد بود [۱۲]. بر همین اساس در پژوهش حاضر میزان مقاومت ایزووله های اسینتوباکتر جداسازی شده از زخم های سوختگی، نسبت به آنتی بیوتیک سپرروفلوکساسین مورد بررسی قرار گرفت و سپس میزان مقاومت کلیه ایزووله ها نسبت به سایر آنتی بیوتیک های مطرح در درمان نیز تعیین شد.

مواد و روش تحقیق:
ایزووله های باکتریایی و محیط های کشت: در این

(۱۰ mcg)، آمیکاسین (۳۰ mcg)، کوتری موکسازول (۲۵/۷۵ و ۲۲/۱۲ mcg)، سفتی زوکسیم (۳۰ mcg)، سفازولین (۳۰ mcg) و کاربنی سیلین (۱۰۰ mcg)، (Hi media, Mombay, India) استفاده شد [۱۴]. اسینتوباکتر کالکواستیکوس ATCC ۲۳۰۵۵ به عنوان سویه مراجع جهت آنتی بیوگرام نمونه ها استفاده شد.

روش های آماری مورد استفاده به منظور تحلیل داده ها: با توجه به هدف اصلی مطالعه پیش روی که تعیین میزان و نسبت اسینتوباکترهای مقاوم به آنتی بیوتیک سپروفلوکسازین می باشد، روش تجزیه و تحلیل آماری مناسب برای هدف فوق تعیین نسبت یا درصد ایزووله های مقاوم نسبت به آنتی بیوتیک های مختلف و تعیین محدوده بود که همین روش مورد استفاده قرار گرفت.

یافته ها:

تعداد ۴۸ ایزووله باکتریایی اسینتوباکتر از زخم های سوختگی بیماران بسته در بخش سوختگی بیمارستان های تهران در طی یک دوره زمانی یازده ماهه جمع آوری شده و سپس با نجات آزمایشات استاندارد گونه های اسینتوباکتر مورد شناسایی قرار گرفتند. اسینتوباکتر در نگ آمیزی گرم به صورت کوکوباسیل های گرم منفی مشاهده شد. نتایج بررسی خصوصیات بیوشیمیایی برای تمام ایزووله ها، به صورت واکنش قلیایی در محیط کشت TSI، کاتالاز مثبت، اکسیداز منفی، اندل منفی، سیترات مثبت و اوره منفی بود. هم چنین کلیه ایزووله های اسینتوباکتر قادر به رشد در دمای ۳۷ و ۴۴ درجه سانتیگراد بودند. بنابراین با توجه به نتایج آزمایشات اوره، سیترات و توانایی رشد در دمای ۳۷ و ۴۴ درجه سانتیگراد، ایزووله های اسینتوباکتر از گونه بومانی تشخیص داده شدند. میزان حساسیت ایزووله های باکتریایی مختلف اسینتوباکتر نسبت به آنتی بیوتیک سپروفلوکسازین در جدول (۱) آورده شده است. میانگین حداقل غلظت کشنده سپروفلوکسازین برای

در لوله های آزمایش اضافه شدند. در هر بار آزمایش یک لوله آزمایش حاوی محیط کشت مولر هینتون برای فاقد آنتی بیوتیک و یک لوله آزمایش حاوی محیط کشت بدون آن که مورد تلقیح با باکتری قرار گیرد به ترتیب به عنوان کنترل مثبت و منفی مورد استفاده قرار گرفتند. پس از یک شب انکوباسیون لوله ها در دمای ۳۶±۰ درجه سانتیگراد، با بررسی دورت و یا عدم دورت، حداقل غلظت باز دارندۀ رشد در لوله آزمایش تحت بررسی تعیین شد. به منظور تعیین حداقل غلظت کشنده، پنج میکرولیتر از محتویات هر یک ایزووله ها بر روی محیط کشت جامد مولر هینتون آگار شرکت (Merck) کشت داده شد. بالاترین میزان غلظت آنتی بیوتیک که توانسته بود رشد باکتری ها بر روی محیط کشت مذکور پس از یک شب انکوباسیون مهار کند، به عنوان حداقل غلظت کشنده دارو در نظر گرفته شد [۱۳]. ایزووله های باکتریایی هنگامی مقاوم به دارو در نظر گرفته شدند، که حداقل غلظت کشنده دارو برای آنها بزرگ تریا مساوی چهار میکرو گرم در هرسی سی بود. هم چنین ایزووله های میکروبی که حداقل غلظت کشنده دارو برای آنها کوچک تریا مساوی یک میکرو گرم در هرسی سی بود، به عنوان ایزووله های حساس به آنتی بیوتیک در نظر گرفته شدند [۱۰]. تعیین حساسیت ایزووله های اسینتوباکتر نسبت به سایر آنتی بیوتیک ها: حساسیت ایزووله های اسینتوباکتر نسبت به برخی دیگر آنتی بیوتیک ها با استفاده از روش انتشار در آگار تعیین شد. به منظور بررسی حساسیت ایزووله های مختلف به دست آمده نسبت به گروه های مختلف آنتی بیوتیک های مطرح در درمان عفونت های ناشی از اسینتوباکتر، از آنتی بیوتیک های پپراسیلین (۱۰۰ mcg)، جنتامیسین (۱۰ mcg)، اوفالوکسازین (۵ mcg)، سفتراکسون (۳۰ mcg)، سفالوتین (۳۰ mcg)، تیکارسیلین (۷۵ mcg)، کانامایسین (۳۰ mcg)، ایمی پننم

معنی داری با عدد ۴ میکروگرم در هر سی سی (غلظت کشنده ایزوله های باکتریایی) نشان می دهد، لذا می توان نتیجه گرفت که کلیه ایزوله های اسینتوباکتر مورد بررسی در این مطالعه نسبت به سپرروفلوکساسین مقاوم بودند.

کلیه ایزوله های باکتریایی مورد بررسی در این پژوهش $37/9 \pm 33/1$ میکرو گرم در سی سی می باشد. با توجه به حدود اطمینان ۹۵ درصد برای میانگین حداقل غلظت کشنده سپرروفلوکساسین (۳۶/۲۷ و ۳۹/۵۲) میکرو گرم در هر سی سی، اختلاف

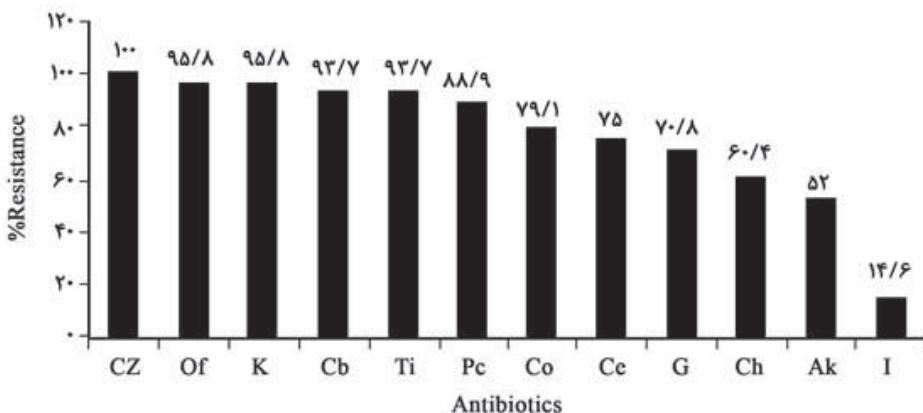
جدول (۱) : میزان مقاوم بودن ایزوله های باکتریایی اسینتوباکتر بر حسب نوع آنتی بیوتیک

نوع آنتی بیوتیک	میزان مقاوم %	حدود اطمینان ۹۵ درصد
سپرروفلوکساسین	۱۰۰	(۸۰/۱ - ۹۹/۸)
پپراسیلین	۸۸/۹	(۵۲/۶ - ۸۳/۷)
جنتامیسین	۷۰/۸	(۹۰/۱ - ۱۰۰)
اوپلوكساسین	۹۵/۸	(۶۲/۸ - ۸۷/۳)
سفتی زوکسیم	۷۵	(۴۶/۶ - ۷۴/۲)
سفالوتین	۶۰/۴	(۸۶/۸ - ۱۰۰)
تیکارسیلین	۹۳/۷	(۹۰/۱ - ۱۰۰)
کانامایسین	۹۵/۸	(۴/۶ - ۲۴/۶)
ایمی پنم	۱۴/۶	(۳۷/۹ - ۶۶/۱)
آمیکاسین	۵۲	(۶۷/۶ - ۹۰/۶)
کوتربی موکسازول	۷۹/۱	(۸۶/۸ - ۱۰۰)
سفازولین	۱۰۰	
کاربینی سیلین	۹۳/۷	

بیمارستانی مطرح بوده است. مطالعات مختلف نشان دهنده پتانسیل ویژه این باکتری در انتقال متقاطع در محیط های بیمارستانی است. عموماً سویه های عامل عفونت های بیمارستانی ناشی از این باکتری نسبت به آنتی بیوتیک های مختلف مقاوم اند. در حال حاضر آمینو گلیکوزیدها، کاربپنی ها و فلورو کینولون ها آنتی بیوتیک های اصلی در درمان عفونت های خطیرون از اسینتوباکترها می باشند. البته گزارشاتی در رابطه با افزایش مقاومت اسینتوباکتر نسبت به این آنتی بیوتیک ها نیز وجود دارد و حضور پلاسمیدهای R که عامل مقاومت نسبت به آنتی بیوتیک های می باشند یکی از خصوصیات بارز اسینتوباکترها است [۱۰ و ۱۵].

هم چنین به منظور تعیین میزان مقاومت ایزوله های باکتریایی مورد بررسی نسبت به گروه های مختلفی از آنتی بیوتیک ها، از روش انتشار از دیسک در آگار استفاده شد. نتایج بدست آمده از آنتی بیوتیک (۱) نشان داده شده است. کلیه ایزوله های نسبت به بیش از ۴ آنتی بیوتیک مقاوم بودند. از تعداد ۴۸ ایزوله مورد بررسی، ۱۲ ایزوله نسبت به ۱۱ آنتی بیوتیک مورد بررسی مقاوم بوده و تنها نسبت به آنتی بیوتیک ایمی پنم حساس بودند.

بحث و نتیجه گیری :
در طی ۲۰ سال اخیر، اسینتوباکتر به عنوان یکی از مهم ترین عوامل ایجاد کننده عفونت های



نمودار (۱) : میزان مقاومت آنتی بیوتیکی ایزوله های اسینیتوباکتر (Ti: تیکارسیلین، Ch: سفالوتین، Co: کوتربی موکسازول، K: کانامایسین، Of: اوپلوکسازین، Ce: سفتی زوکسیم، Cb: کاربینی سیلین، Pc: پیپراسیلین، G: جنتامایسین، G: سفازولین، I: آیمی پن، Ak: آمیکاسین).

آنتی بیوتیک های دیگری از قبیل داروی تترکیبی کاربپن سولباقاترام، کلیستین و یاتیگه سیکلین استفاده نمود. بنابراین بررسی میزان مقاومت ایزوله های اسینیتوباکتر نسبت به سپر روفلوكسازین اطلاعات کافی برای پزشکان در زمینه دستیابی به روش های مناسب درمان عفونت های ناشی از ایزوله های اسینیتوباکتر را به هم را خواهد داشت [۱۲]. در مطالعه شنگ (Sheng) و همکاران که در سال ۲۰۰۹ بر روی تعداد ۵۴ ایزوله اسینیتوباکتر بومانی، ۱۱ ایزوله اسینیتوباکتر ^۳ genospecies و ۱۷ ایزوله اسینیتوباکتر ^{۱۳} TU genospecies به منظور بررسی تعیین میزان حساسیت آن ها نسبت به سپر روفلوكسازین انجام شد، نشان داده شده است که اغلب ایزوله های اسینیتوباکتر را نسبت به سپر روفلوكسازین مقاوم بودند ولی تمام ایزوله های اسینیتوباکتر ^۳ genospecies و ^{۱۳} TU نسبت به سپر روفلوكسازین حساس بودند [۱۲]. به هر حال در مطالعه ماهیج ایزوله متعلق به اسینیتوباکتر ^۳ genospecies و ^{۱۳} TU ایزوله های ایزوله ها از گونه بومانی بودند. تمام ایزوله های بررسی شده در مطالعه حاضر، نسبت به سپر روفلوكسازین

متاسفانه علیرغم افزایش اهمیت عفونت های ناشی از این باکتری به ویژه در محیط های بیمارستانی، در مقایسه با سایر عوامل ایجاد کننده عفونت های بیمارستانی به خصوص در کشورهای در حال توسعه مورد توجه کم تری قرار گرفته است [۱۵]. درمان عفونت های ناشی از این باکتری یکی از مشکلات بهداشتی به خصوص در بخش های مرابت های ویژه و سوختگی به شمار می آید که علت اصلی آن مقاومت بالای آنتی بیوتیکی سویه های اسینیتوباکتر است. بررسی میزان مقاومت ایزوله های اسینیتوباکتر نسبت به سپر روفلوكسازین مهم است زیرا در صورتی که باکتری جداسازی شده از عفونت های بیمارستانی که معمولاً نسبت به آنتی بیوتیک های مختلف مقاوم است، نسبت به سپر روفلوكسازین حساس باشد نشان داده شده است که کاربرد بالینی سپر روفلوكسازین نسبت به کاربپن ها بهتر است. از طرفی تعیین میزان مقاومت ایزوله های اسینیتوباکتر بومانی نسبت به سپر روفلوكسازین نیز مهم است زیرا بسیاری از انواع اسینیتوباکتر بومانی مقاوم به سپر روفلوكسازین نسبت به آنتی بیوتیک های دیگر نیز مقاوم اند و بنابراین به منظور درمان این نوع عفونت ها باید از

سفازولین، افلوکسازین، کوتربی میکسازول و سیپروفلوكسازین در بررسی حاضر کمی بیش تر است. در مقایسه با مطالعه های مشابهی که در سال ۲۰۰۲ توسط آکان (Akan) (برروی تعداد ۱۲۷۷ ایزو لیه اسینتوباکتر بومانی در بیمارستان آبن سینا ای انکارادر کشور ترکیه انجام شده است، میزان مقاومت نسبت به ایمی پنسم ۵۳/۶ درصد، آمیکاسین ۵۹/۸ درصد، سیپروفلوكسازین ۷۴ درصد، جنتامیسین ۷۸ درصد، کوتربی میکسازول ۸۲/۳ درصد و پپراسیلین ۹۲/۱ درصد گزارش شده است [۱۷]. در تمامی این موارد میزان مقاومت آنتی بیوتیکی مشاهده شده نسبت به تمام آنتی بیوتیک ها بیش از مطالعه حاضر بوده ولی مطالعه حاضر، نشان دهنده افزایش میزان مقاومت ایزو لیه های جداسازی شده نسبت به آنتی بیوتیک سیپروفلوكسازین است. فلوروکینولون ها در درمان عفونت های ناشی از گونه های مختلف اسینتوباکتر کاربرد دارند. سیپروفلوكسازین یکی از مؤثرترین آنتی بیوتیک ها در درمان عفونت های ناشی از اسینتوباکتر است که در مطالعات مختلف، مؤثر و بی ضرر بودن آن به اثبات رسیده است [۱۰ و ۱۱].

به هر حال مطالعه حاضر نشان می دهد که کلیه ایزو لیه های اسینتوباکتر مورد بررسی نسبت به آنتی بیوتیک سیپروفلوكسازین مقاوم بودند و این نکته بار دیگر استفاده صحیح از آنتی بیوتیک ها به منظور پیشگیری از ایجاد باکتری های مقاوم به چندین آنتی بیوتیک در محیط بیمارستان و ایجاد عفونت های بیمارستانی را مورد تأکید قرار می دهد. با توجه به این که اسینتوباکتر یکی از عوامل مهم عفونت های بیمارستانی و نیز عامل مهم عفونت در بخش سوختگی می باشد، لذا جداسازی، شناسایی صحیح و بررسی الگوی مقاومت آنتی بیوتیکی این باکتری کمک شایانی به پژوهشگران در جهت انتخاب آنتی بیوتیک مناسب برای درمان خواهد نمود.

مقاوم بوده و بررسی میزان مقاومت ایزو لیه های به دست آمده نسبت به سایر آنتی بیوتیک های مورد نظر در این پژوهش نشان می دهد که ایزو لیه های تحت بررسی نسبت به آنتی بیوتیک های مختلف مقاوم اند و تمامی این ایزو لیه های نسبت به چند آنتی بیوتیک (Sheng) و همکاران که اظهار کردند ایزو لیه های مقاوم اسینتوباکتر بومانی نسبت به سیپروفلوكسازین عمده تر است که چندین آنتی بیوتیک مقاوم اند مطابقت دارد [۱۲].

با توجه به مطالعه حاضر، مؤثرترین آنتی بیوتیک ها در درمان عفونت های ناشی از گونه های اسینتوباکتر به ترتیب شامل ایمی پنسم و آمیکاسین می باشد. متساقن امطالعات مشابه کمی در سال های اخیر در مورد مقاومت آنتی بیوتیکی گونه های اسینتوباکتر در بیمارستان های سایر شهرهای ایران وجود دارد. در بررسی که در سال ۱۳۸۳ در بخش مراقبت های ویژه جراحی مجتمع رسول اکرم (ص) توسط سعادتیان فریور و همکاران انجام شده است میزان مقاومت نسبت به آمیکاسین ۹۵/۲ درصد، سیپروفلوكسازین ۹۰/۵ درصد، جنتامیسین ۹۵/۲ درصد، سفتی زوکسیم ۹۵/۲ درصد، سفازولین ۹۵/۲ درصد، افلوکسازین ۸۵/۷ درصد و کوتربی میکسازول ۷۱/۴ درصد گزارش شده است. میزان مقاومت در ۲۱ نمونه اسینتوباکتر بومانی نسبت به آنتی بیوتیک کوتربی میکسازول مشاهده شده است [۲۶]. در بررسی حاضر میزان مقاوم مشاهده شده نسبت به آنتی بیوتیک های فوق الذکر به ترتیب ۵۲ درصد، ۱۰۰ درصد، ۷۰/۸ درصد، ۱۰۰ درصد، ۹۵/۸ درصد بوده است. بنابراین میزان مقاومت گزارش شده نسبت به آنتی بیوتیک های آمیکاسین، جنتامیسین، سفتی زوکسیم در مطالعه سعادتیان فریور و همکاران نسبت به مطالعه حاضر بیش تر بوده، در حالی که میزان مقاوم مشاهده شده نسبت به آنتی بیوتیک های

دانشگاه علوم پزشکی ارومیه که هزینه انجام این
تحقیق را متقابل شده اند تشکر می نمایند.

تقدیر و تشکر :
بدین وسیله نویسندهای از معاونت محترم پژوهشی

REFERENCES :

منابع :

- 1) Bergogne-Bérzin E, Towner KJ. Acinetobacter spp. as nosocomial pathogens: microbiological, clinical, and epidemiological features. *Clin Microbiol Rev* 1996; 9(2): 148-165.
- 2) Bergogne-Bérzin E, Joly-Guillou ML, Vieu JF. Epidemiology of nosocomial infections due to *Acinetobacter calcoaceticus*. *J Hosp Infect* 1987; 10(2): 105-113.
- 3) Gerner-Smidt P. Taxonomy and epidemiology of *Acinetobacter* infections. *Rev Med Microbiol* 1995; 6: 186-195.
- 4) Ingram M, Shewan JW. Introductory reflections on the pseudomonas-Achromobacter group. *J Appl Bacteriol* 1960; 23: 373-378.
- 5) Henwood CJ, Gatward T, Warner M, et al. Antibiotic resistance among clinical isolates of *Acinetobacter* in the UK, and in vitro evaluation of tigecycline (GAR-936). *J Antimicrob Chemother* 2002; 49: 479-487.
- 6) Humphreys H, Towner KJ. Impact of *Acinetobacter* spp. in intensive care units in Great Britain and Ireland. *J Hosp Inf* 1997; 37: 281-6.
- 7) Karageorgopoulos DE Falagas ME Current control and treatment of multidrug-resistant *Acinetobacter baumannii* infections. *Lancet Infect Dis*. 2008; 8(12): 751-62.
- 8) Struelens MJ, Carlier E, Maes N, et al. Nosocomial colonization and infection with multi-resistant *Acinetobacter baumannii*: outbreak delineation using DNA macro-restriction analysis and PCR fingerprinting. *J Hosp Infect* 1993; 25: 1532.
- 9) Tankovic J, Legrand P, De Gatines G, et al. Characterization of a hospital outbreak of imipenem-resistant *Acinetobacter baumannii* by phenotypic and genotypic typing methods. *J Clin Microbiol* 1994; 32(11): 2677-81.
- 10) Heinemann B, Wisplinghoff H, Edmond M, et al. Comparative Activities of Ciprofloxacin, Clinafloxacin, Gatifloxacin, Gemifloxacin, Levofloxacin, Moxifloxacin, and Trovafloxacin against Epidemiologically Defined *Acinetobacter baumannii* Strains. *Antimicrob Agents Chemother* 2000; 44(8): 2211-2213.
- 11) Chotigeat U, Khorana M, Waranawat N. Successful treatment of late onset infection due to multi-drug resistant *Acinetobacter Lwoffii* in a low birth weight neonate using ciprofloxacin. *J*

- Med Assoc Thai. 2001; 84(6): 910-3.
- 12) Sheng WH, Lin YC, Wang JT, et al. Identification of distinct ciprofloxacin susceptibility in *Acinetobacter* spp. by detection of the *gyrA* gene mutation using real-time PCR. Mol Cell Probes 2009; 23(3-4): 154-6.
- 13) Sahm DF, Weissfeld A. Baily and Scott's Diagnostic Microbiology.11th ed. St. Louis: Mosby. 2002; 179-80.
- 14) Bauer AW, Kirby WMM, Sherris JM, et al. Antibiotic susceptibility testing by a standardized single disk method. Am J Clin Pathol 1966; 45(4): 493-6.
- 15) Joshi SG, Litake GM, Ghole VS, et al. Plasmid-borne extended-spectrum β-lactamase in a clinical isolate of *Acinetobacter baumannii*. J Med Microbiol 2003, 52: 1125-1127.
- 16) Saadatian farivar A, Nowroozi J, Emami M. The Prevalence of *Acinetobacter* in Sergical ICU in Rasoul Akram Hospital in 2004-2005. Journal of Rafsanjan University of Medical Sciences 1384, 4-B(4): 342-347.
- 17) Akan OA. Antibiotic resistance of *Acinetobacter baumannii* isolates: data from Ibni Sina Hospital for the year 2002. Mikrobiyol Bul 2003; 37(4): 241-6.

An assessment of the Sensitivity of *Acinetobacter* sp. burn isolates to Ciprofloxacin and some other antibiotics used for treatment.

Hosseini Jazani N,¹ Babazadeh H,² Khalkhali HR³

1- Dept. of Assistant professor of Microbiology, School of Medicine, Urmia University of Medical Sciences, Urmia, Iran.

2- Dept. of Instructor, School of Medicine, Urmia University of Medical Sciences, Urmia, Iran.

3- Dept. of Assistant professor of Biostatistics, School of health, Urmia University of Medical Sciences, Urmia, Iran.

(Received 27 Apr, 2008 Accepted 13 Sep, 2009)

Abstract:

Introduction: *Acinetobacter* sp. is usually considered as an opportunistic pathogen. It is often multi-resistant to antibiotics, denoting that therapy and infection control are complicated. The relative efficiency of ciprofloxacin in treatment of *Acinetobacter* infections has been shown in several studies; moreover, detection of different susceptibilities to ciprofloxacin among *Acinetobacter* sp. is important for treatment of *Acinetobacter* infections. The aim of present study was to evaluate the sensitivity of 48 burn isolates of *Acinetobacter* to ciprofloxacin.

Materials and Methods: In this descriptive cross-sectional survey, 48 bacterial isolates were collected from burn wards of hospitals in Tehran, Iran. The isolates were further processed by the standard methods to be identified as the *Acinetobacter* sp. The susceptibility of the isolates to different antibiotics was tested, using agar disk diffusion method. Antibacterial activity of ciprofloxacin was measured by serial dilution of the antibiotic in broth media.

Results: All the isolates were recognized as *Acinetobacter baumannii*. The average MBCs of ciprofloxacin against all the strains of *Acinetobacter* sp. were $37.9 \pm 33.1 \mu\text{g mL}^{-1}$. The rates of resistance to antibiotics were determined as follows: gentamicin 70.8%, ticarcillin 93.7%, ceftizoxime 75%, co-trimoxazole 79.1%, amikacin 52%, carbenicillin 93.7%, cefalotin 60.4%, cefazolin 100% piperacillin 88.9%, imipenem 14.6%, kanamycin 95.8%, and ofloxacin 95.8%.

Conclusion: All of the isolates were resistant to ciprofloxacin. These data indicate the worldwide emerging resistance against ciprofloxacin. This is a serious problem in therapeutic management of *Acinetobacter* infections and entails a local and worldwide concern since

many ciprofloxacin resistant *Acinetobacter* isolates were also multi-drug resistant strains.

Key Words: Antibiotic resistance, Ciprofloxacin, *Acinetobacter*, Burn infections