

The synergistic activity of various antibiotics against multidrug-resistance *acinetobacter baumannii* isolates using the disk diffusion method

Madadi-Goli N¹, Moniri R^{2,3*}, Bagheri-Josheghani S¹

1- Student Research Committee, Kashan University of Medical Sciences, Kashan, I. R. Iran.

2- Anatomical Sciences Research Center, Kashan University of Medical Sciences, Kashan, I. R. Iran.

3- Department of Microbiology, Faculty of Medicine, Kashan University of Medical Sciences, Kashan, I. R. Iran.

Received January 21, 2016; Accepted May 4, 2016

Abstract:

Bachground: *Acinetobacter baumannii* as an opportunistic gram-negative bacterium is the leading cause of nosocomial infections, especially in patients admitted to intensive care units. Given the increment of resistance to multidrug-resistant *A. baumannii* isolates and the lack of suitable treatment options, the needs for investigating new drugs or combinations of drugs are felt. The aim of this study was to determine the synergistic effects of Vancomycin in combination with Tigecycline, Levofloxacin, Gentamycin, Colistin and Meropenem and the combination of Colistin with Meropenem and Rifampin against the infections caused by multidrug-resistance *A. baumannii* isolates.

Material and Methods: This experimental study was done on multi-drug *A. baumannii* isolates (n=10) from blood cultures, tracheal tube samples, sputum and the urine of patients hospitalized in the Beheshti Hospital between June 2014 and June 2015. Antibiotic susceptibility testing was performed by disk diffusion method according to CLSI standards. synergy testing was done by disk diffusion method.

Results: On combining the Vancomycin with Tigecycline Levofloxacin, Gentamycin, Colistin and Meropenem, no synergy was detected. The combination of Colistin/Meropenem and Colistin/Rifampin were indifferent with no synergistic effect.

Conclusion: The combination of other antibiotics could be considered as an alternative antibiotic treatment for multi-drug *A. baumannii* isolates. Due to the smaller sample size in our study, for taking better results the future studies should focus on well-designed in vitro models on a large scale.

Keywords: *Acinetobacter.baumannii*, Disk diffution, Synergy test, Multidrug resistance

* Corresponding Author.

Email: moniri@kaums.ac

Tel: 0098 912 361 2636

Fax: 0098 31 5554 1112

Conflict of Interests: No

Feyz, Journal of Kashan University of Medical Sciences, October, 2016; Vol. 20, No 4, Pages 369-375

Please cite this article as: Madadi-Goli N, Moniri R, Bagheri-Josheghani S. The synergistic activity of various antibiotics against multidrug-resistance *acinetobacter baumannii* isolates using the disk diffusion method. Feyz 2016; 20(4): 369-75.

بررسی اثر سینرژیستی آنتی بیوتیک‌های مختلف به روش دیسکدیفیوژن در ایزوله‌های اسیتوباکتر بومانی مقاوم به چند دارو

ناهید مددی گلی^۱ ، رضوان منیری^{*} ، ساره باقری جوشقانی^۱

خلاصه:

سابقه و هدف: اسیتوباکتر بومانی باکتری گرم منفی فرصت طلب و عامل عفونت‌های بیمارستانی بهویژه در بیماران بستری در بخش مراقبت‌های ویژه است. ایزوله‌های اسیتوباکتر بومانی با مقاومت دارویی چندگانه در دهه اخیر گزارش شده‌اند. با توجه به افزایش مقاومت به کلاس‌های مختلف آنتی بیوتیکی و در دسترس نبودن انتخاب‌های درمانی مناسب نیاز به تحقیق درباره ترکیبات دارویی مناسب احساس می‌گردد. هدف از این مطالعه تعیین فعالیت سینرژیستی و نکومایسین در ترکیب با تیجسیلین، لوفلوکساسین، جنتامایسین، کلستین و مروپنم و ترکیب کلستین/مروپنم و کلستین/ریفامپین در ایزوله‌های مقاوم به چند دارو اسیتوباکتر می‌باشد.

مواد و روش‌ها: مطالعه تجربی حاضر روی ده ایزوله اسیتوباکتر بومانی مقاوم به چند دارو انتخاب شده از نمونه‌های لوله تراشه، کشت خون، خلط، ادرار و مایع پلور بیماران بستری در بیمارستان بهشتی کاشان طالعه‌های ۱۳۹۲-۹۳ صورت گرفت. تست حساسیت آنتی بیوتیکی با روش دیسکدیفیوژن بر اساس استاندارد CLSI صورت گرفت. هم‌چنین، تست سینرژیستی بر روی ۱۰ ایزوله به روش دیسکدیفیوژن انجام شد.

نتایج: نتایج نشان داد و نکومایسین در ترکیب با تیجسیلین، لوفلوکساسین، جنتامایسین، کلستین و مروپنم در ده ایزوله بی تفاوت است. ترکیب کلستین با مروپنم و ریفامپین در هر ده ایزوله بی تفاوت بوده و هیچ اثر سینرژیستی مشاهده نشد.

نتیجه‌گیری: ترکیب سایر آنتی بیوتیک‌ها بایستی به عنوان جایگزین آنتی بیوتیکی برای درمان ایزوله‌های مقاوم به چند دارو اسیتوباکتر بومانی مورد توجه قرار گیرد. در این مطالعه حجم نمونه کم بود، بنابراین مطالعات بعدی با طراحی بهتر بر روی اندازه بزرگتری از نمونه انجام شود تا نتایج این مطالعه برسی مجدد گردد.

وازگان کلیدی: اسیتوباکتر بومانی، مقاومت چند دارویی، سینرژیست، روش دیسک دیفیوژن

دو ماهنامه علمی- پژوهشی فیض، دوره بیست، شماره ۴، مهر و آبان ۱۳۹۵، صفحات ۳۷۵-۳۶۹

مشکلات درمانی ناشی از این باکتری از جمله فقدان داروهای ضد میکروبی جدید و موثر در درمان، امکان انتقال آن بین موجودات زنده، از طریق اشیا و ماندگاری طولانی مدت در محیط بیمارستان باعث افزایش ظهور این باکتری در محیط‌های بیمارستانی و عفونت‌های روزافزون ناشی از آن شده است [۷]. اسیتوباکتر بومانی دارای مکانیسم‌های متعدد مقاومت آنتی بیوتیکی می‌باشد و سکانس ژنومی منتشر شده آن وجود مارکرهای مقاومتی مختلفی را اثبات می‌کند. مهارت خلاقانه این پاتوژن در کسب مقاومت مربوط به تطابق پذیری ژنتیکی آن، Up regulation مکانیسم‌های ذاتی، اکتساب شاخص‌های مقاومت خارجی و پتانسیل این پاتوژن در پاسخ‌دهی به فشار انتخابی محبطی می‌باشد [۸]. برای درمان عفونت‌های ناشی از اسیتوباکتر معمولاً از کلستین استفاده می‌گردد [۹-۱۱]. اما افزایش روزافزون مقاومت به کلستین از نواحی مختلف دنیا گزارش شده است [۱۲، ۱۳]. در حال حاضر برای درمان ایزوله‌های حساس به اسیتوباکتر بومانی از سفالوسپورین‌هایی مثل ترکیب بتالاکتام/مهارکننده بتالاکتاماز و کاربایپن استفاده می‌شود در صورت بروز سویه‌های مقاوم ترکیب داروهای بالا با فلوروکینولون‌ها و آمینوکلیگوژیدها داده می‌شود. میزان اسیتوباکتر بومانی مقاوم به چند دارو در ایزوله‌های بیمارستان شهدی بهشتی کاشان بالاست؛ در مطالعه

مقدمه

امروزه گونه‌های اسیتوباکتر یکی از شایع‌ترین عوامل عفونت‌های بیمارستانی می‌باشد. این موضوع به خصوص در بیمارانی که در بخش مراقبت‌های ویژه، سوختگی و جراحی بستری هستند از اهمیت بیشتری برخوردار است [۱]. این باکتری از سپتیسمی، پنومونی، اندوکاردیت، منژیت، عفونت پوست، عفونت رضم و عفونت ادراری جدا شده است [۲]. در مطالعات مختلف میزان ایزوله‌های مقاوم به چند دارو اسیتوباکتر در ایران حداقل از ۳۵ تا ۹۷ درصد و در مطالعات خارج از کشور حداقل از ۷۲/۲ تا ۸۵ درصد گزارش شده است [۳-۶].

^۱ دانشجوی کارشناسی ارشد میکروب شناسی، کمیته تحقیقات دانشجویی، دانشگاه علوم پزشکی کاشان

^۲ استاد، مرکز تحقیقات علوم تشریح، دانشگاه علوم پزشکی کاشان

^۳ استاد، گروه میکروب شناسی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی کاشان *لشان نویسنده مسئله؛

کاشان، کیلومتر ۵ بلوار قطب راوندی، دانشگاه علوم پزشکی کاشان، دانشکده پزشکی، گروه میکروب شناسی

تلفن: ۰۳۱ ۵۵۵۴۱۱۱۲، دورنیش: ۰۹۱۲ ۳۶۱۲۶۳۶

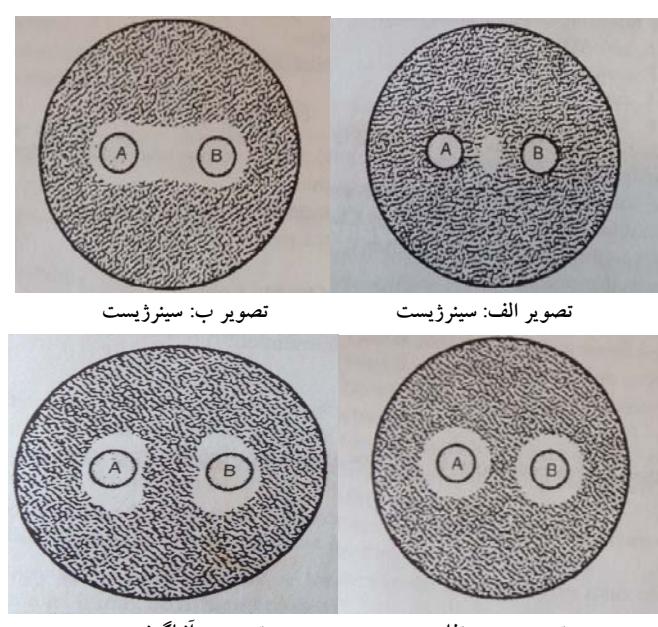
پست الکترونیک: moniri@kaums.ac.ir تاریخ پذیرش نهایی: ۱۵/۰۲/۹۵ تاریخ دریافت: ۳۱/۰۲/۹۴

جداسازی اولیه باکتری استفاده گردید. نمونه‌ها در دمای ۳۵ درجه سانتی-گراد به مدت ۲۴ ساعت انکوبه شدند. با استفاده از روش‌های بیوشیمیابی استاندارد گونه‌های اسیتوبیاکتر تعیین گردید. تعیین هویت باکتری‌ها با استفاده از کیت (GNA) Microgen (GNA) تهیه شده از کشور آمریکا انجام شد. تعیین الگوی حساسیت دارویی به منظور بررسی حساسیت در سویه‌های مورد بررسی از روش دیسک‌دیفیوژن بر طبق استاندارد (Clinical and Standard Laboratory Institute) CLSI استفاده از ۱۷ دیسک آنتی بیوتیک تهیه شده از شرکت MAST انگلیس انجام پذیرفت. ایزوله‌های اسیتوبیاکتر بومانی که به سه یا بیش از سه رده آنتی بیوتیکی شامل کینولون‌ها، سفالوسپورین‌های وسیع الطیف، ترکیب بتالاکتام/مهارکننده بتالاکتاماز، و آمینوگلیکوزیدها مقاومت Multi drug (MDR) (resistant: MDR) تعریف گردیدند. توزیع فراوانی الگوی مقاومت و حساسیت آنتی بیوتیکی در ۱۰ ایزوله اسیتوبیاکتر بومانی در جدول شماره ۱ ارایه شده است. تعیین اثر سینزرویستی با روش دیسک‌دیفیوژن برای ونکومایسین در ترکیب با تیجسلین، لوفلو-کسائین، جنتامايسین، کلستین و مروپنم و ترکیب کلستین با مروپنم و ریفارمپین انجام گردید؛ به طور خلاصه برای انجام دیسک-دیفیوژن سوسپانسیون باکتری (۱۰۰ ml) به کدورت نیم مکفارلندر در پلیت مولر هیبتون آگار ۱۵۰ میلی‌متر کشت داده شد. سپس، دیسک آنتی بیوتیک‌ها به فاصله مشخص رو به روی هم قرار داده شد و سپس در ۳۷ درجه سانتی گراد برای ۲۴ ساعت انکوبه گردید. هر تست در سه تکرار انجام پذیرفت.

سال ۱۳۸۶ روی نمونه‌های اسیتوبیاکتر بومانی جدا شده از نمونه‌های بالینی خون، ادرار، مایع پلور، لوله تراشه، مایع شکمی، مایع مغزی نخاعی، کاتر، زخم و خلط، ایزوله‌های مقاوم به جند دارو ۱۵ درصد گزارش شده بود [۱۴] و در مطالعه سال ۱۳۹۳ بر روی نمونه‌های اسیتوبیاکتر بومانی جدا شده از نمونه‌های بالینی بیمارستان شهید بهشتی کاشان، ایزوله‌های مقاوم به جند دارو به ۱۰۰ درصد افزایش یافته بود [۱۵]. با توجه به افزایش مقاومت به چند دارو در سال‌های اخیر نیاز به استفاده از ترکیبات دارویی جدید به منظور پیشگیری از پیدایش ایزوله‌های مقاوم در بیمارستان احساس می‌گردد. هدف از این مطالعه تعیین اثر سینزرویستی ترکیب ونکومایسین/تیجسلین، ونکومایسین/لوفلو-کسائین، ونکومایسین/جنتامايسین، ونکومایسین/کلستین، ونکومایسین/مروپنم و ترکیب کلستین/مروپنم و کلستین/ریفارمپین در ایزوله‌های اسیتوبیاکتر بومانی مقاوم به چند دارو می-باشد. نتایج حاصل از این تحقیق می‌تواند در انتخاب ترکیب آنتی-بیوتیکی مناسب در درمان عفونت‌های ناشی از ایزوله‌های مقاوم نقش مهمی ایفا نماید.

مواد و روش‌ها

این مطالعه تجربی روی ۱۰ نمونه اسیتوبیاکتر بومانی مقاوم به چند دارو جدا شده از نمونه‌های لوله تراشه (پنج نمونه)، کشت خون (دو نمونه)، خلط (یک نمونه)، ادرار (یک نمونه)، و مایع پلور (یک نمونه) بیماران بستری در بیمارستان شهید بهشتی کاشان انجام گرفت. روش نمونه‌گیری مبتنی بر هدف بوده و نمونه‌ها به صورت تصادفی انتخاب شدند. از محیط مک‌کانکی آگار و بلا دآگار حاوی ۵ درصد خون گوسفند برای



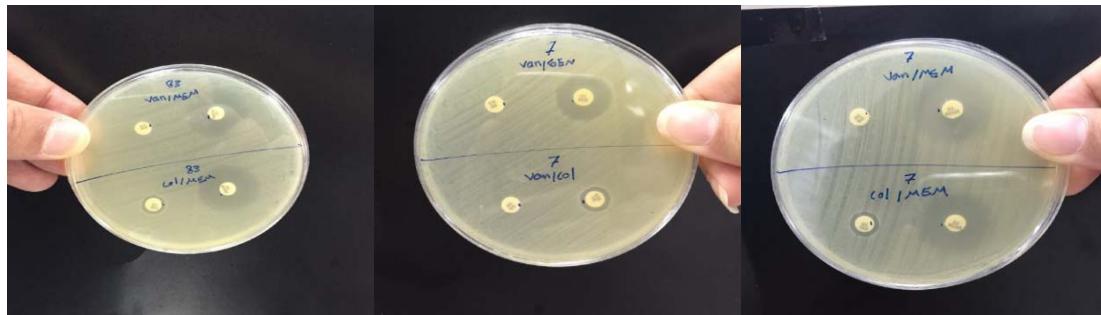
تصویر د: آنتاگونیست
تصویر ب: سینزرویست
تصویر الف: سینزرویست
تصویر ج: بی تفاوت

تصویر شماره ۱- ارزیابی تعامل دارو با استفاده از روش دیسک دیفیوژن

مناطق سایه‌دار نشان دهنده رشد باکتری و مناطق سایه‌روشن نشان دهنده عدم رشد باکتری است.

بیوپتیک‌های مختلف را روی ۱۰ ایزوله اسیتوپاکتر بومانی مقاوم به چند دارو نشان می‌دهد. یافته‌های این مطالعه نشان داد که ونکومایسین در ترکیب با تیجسیلین، لوفلوکسازین، جنتامایسین، کلستین و مروپنم و ترکیب کلستین با مروپنم و ریفامپین هیچ اثر سینه‌ژستی ندارد.

نتایج
توزيع فراوانی الگوی مقاومت و حساسیت آنتی بیوتیکی
در ۱۰ ایزووله اسپیتو باکتر بیومانی در جدول شماره ۱ ارائه شده است.
تصاویر شماره ۲ الگوی اثرات ترکیبی آنتی بیوتیکها را به روشن دیسک دیفیوژن نشان می دهد. جدول شماره ۲ اثر ترکیبی آنتی-



تصویر شماره ۲-الف- ترکیب آنتی بیوتیک و نکومایسین با مروپین (بالا)، تصویر ب- ترکیب آنتی بیوتیک با جاتامایسین (بالا)، تصویر ج- ترکیب آنتی بیوتیک و نکومایسین با مروپین (بالا) آنتی بیوتیک کلستین با مروپین در سویه ۷ و ترکیب آنتی بیوتیک کلستین با مروپین در سویه ۸۳

جدول شماره ۱- توزیع فراوانی، الگوی مقاومت و حساسیت آتش‌بیوگیک، در ۱۰ ایزو وله استینتو باکتر بومانی، مقاوم به چند آتش‌بیوگیک

R: Resistance (مقاومة), I: Intermediate (حد واسط), S: Sensitive (حساس)

جدول شماره ۲- اثر تکیب آنتن پیوستک‌های مختلف بر روی در ۱۰ این‌وله استوپاکت پومان مقاوم به چند دارو

آنتی بیوتیک ونکومایسین+کلستین شماره ایزوله	آنتی بیوتیک ونکومایسین+مرپین	ونکومایسین+جتامایسین	ونکومایسین+لوفلوکسازین	کلستین+مرپین	کلستین+بریفامپین
۱	بی تفاوت	بی تفاوت	بی تفاوت	بی تفاوت	بی تفاوت
۲	بی تفاوت	بی تفاوت	بی تفاوت	بی تفاوت	بی تفاوت
۳	بی تفاوت	بی تفاوت	بی تفاوت	بی تفاوت	بی تفاوت
۴	بی تفاوت	بی تفاوت	بی تفاوت	بی تفاوت	بی تفاوت
۵	بی تفاوت	بی تفاوت	بی تفاوت	بی تفاوت	بی تفاوت
۶	بی تفاوت	بی تفاوت	بی تفاوت	بی تفاوت	بی تفاوت
۷	بی تفاوت	بی تفاوت	بی تفاوت	بی تفاوت	بی تفاوت
۸	بی تفاوت	بی تفاوت	بی تفاوت	بی تفاوت	بی تفاوت
۹	بی تفاوت	بی تفاوت	بی تفاوت	بی تفاوت	بی تفاوت
۱۰	بی تفاوت	بی تفاوت	بی تفاوت	بی تفاوت	بی تفاوت

۴۰ ساعت است و بهطور عمدۀ از طریق مدفوع دفع می‌شود. ترکیب تیجسیلین با ونکومایسین هم اثر سینزیستی را در شرایط آزمایشگاه با روش دیسکدیفیوژن نشان نداد. این دو دارو هردو خاصیت باکتریوسیدال دارند. در مطالعه‌ای که Ceccarelli و همکاران روی سویه‌های مقاوم /سیتوباکتر بومانی در سال ۲۰۱۵ انجام دادند، ترکیب ونکومایسین با کلستین در شرایط آزمایشگاهی اثر سینزیست داشته، ولی در ترکیب ونکومایسین با مروپنم اثر سینزیست مشاهده نشده است [۱۷]. در مطالعه Marie و همکاران ترکیب کلستین با مروپنم بدروش checker board اثر سینزیستی داشته است [۱۸] که نتایج آنها با مطالعه ما هم خوانی ندارد. در مطالعه Song و همکاران ترکیب کلستین با مروپنم به روش time-kill اثر سینزیستی داشته است [۱۹]. در مطالعه Temocin و همکاران ترکیب مروپنم با سولبلاکتام ۴۳ درصد، ترکیب تیجسیلین با سولبلاکتام ۲۷ درصد، کلستین با سولبلاکتام ۱۷ درصد و سولبلاکتام با آمیکاسین ۱۷ درصد اثر سینزیستی داشته، در ضمن ترکیب سولبلاکتام با سپرروفلوکسازین هیچ‌گونه اثر سینزیستی نشان نداده است [۲۰]. در مطالعه‌ای که Dong و همکاران در سال ۲۰۱۵ انجام دادند، ترکیب دو سولبلاکتام با سیتافلوکسازین اثر سینزیستی داشته، ولی ترکیب تیجسیلین با سیتافلوکسازین هیچ‌گونه اثر سینزیستی با استفاده از روش‌های مختلفی انجام می‌شود و بالتبغ نتایج checker board و روش kill time از بهترین تست‌های مورد استفاده می‌باشد [۲۱]. آزمون‌های سینزیستی با استفاده از روش‌های مختلف سنجش متفاوت می‌باشد [۲۲]. روش board و روش kill time از محدودیت‌های این پژوهش استفاده از روش دیسک-دیفیوژن بوده که بهدلیل گران بودن پور آنتی‌بیوتیک‌ها از روش checker board و kill time از بهترین تست‌های محدودیت‌های پژوهش اندازه استفاده نگردید. یکی دیگر از محدودیت‌های پژوهش این بررسی کوچک حجم نمونه بود که برای بررسی مجدد نتایج این بررسی مطالعات با حجم نمونه بیشتر و بر روی سویه‌های حساس نیز توصیه می‌گردد. بر اساس نتایج این مطالعه ترکیب یک آنتی‌بیوتیک باکتریوسیدال با ونکومایسین توصیه نمی‌گردد. نتایج این مطالعه نشان داد که ترکیب کلستین با مروپنم در درمان عفونت‌های مقاوم در بیمارستان مناسب نمی‌باشد. دلایل استفاده از ترکیب آنتی‌بیوتیکی در درمان عفونت‌های ناشی از ایزوله‌های مقاوم /سیتو-باکتر بومانی فراهم نمودن طیف وسیع آنتی‌بیوتیکی برای درمان عفونت‌های بیماران بدحال، برای کاهش سویه‌های مقاوم، بهمنظر کاهش سمیت وابسته به دوز آنتی‌بیوتیک‌ها و جهت افزایش قدرت مهاری و اثر کشنده‌گی میکروب‌ها می‌باشد. ترکیب این داروها در

بحث

نتایج مطالعه حاضر نشان داد اثر ترکیبی ونکومایسین با تیجسیلین، لوفلوكسازین، جنتامايسین، کلستین و مروپنم و ترکیب کلستین با مروپنم و ریفارمپین بی تفاوت بوده و بیشتر از عملکرد این داروها بهنهایی نبوده است. قانون جاوائز در مورد ترکیب عوامل ضد میکروبی این است که ترکیب دو آنتی‌بیوتیک باکتریوسیدال ممکن است اثر سینزیستی Additive داشته باشد، ترکیب دو آنتی‌بیوتیک باکتریوسیدال با یک آنتی‌بیوتیک باکتریوسیدال ممکن است اثر آنتاگونیست یا بی تفاوت داشته باشد [۱۶]. مروپن آنتی‌بیوتیک بتالاکتام و مهارکننده ستز دیواره سلولی می‌باشد. این دارو وسیع الطیف بوده و دارای خاصیت باکتریوسیدال می‌باشد. هنگامی که با ونکومایسین که یک نوع گلیکوپپتید بوده و مانع از ستز دیواره سلولی می‌شود ترکیب گردد، در سویه‌های اسیتوباکتر به روش دیسک دیفیوژن هیچ اثر ترکیبی نشان نداد. کلستین آنتی‌بیوتیک پلی پپتیدی بوده که استفاده محدود در درمان عفونت‌های سطحی و موضعی و نیز در درمان عفونت سیستماتیک ناشی از اسیتوباکتر دارد هم بر روی غشای باکتری و هم غشای سیتو-پلاسمی انسان تاثیر دارد؛ در نتیجه نباید تجویز خودسرانه شود چون در باکتری گرم منفی پورین C_{ompC} باعث محدودیت در ورود پلی‌میکسین می‌شود. از عوارض جانبی آن نفوروتوکسیسیته شدید می‌باشد. کلستین در ترکیب با ونکومایسین که یک آنتی‌بیوتیک باکتریوسیدال است، هیچ اثر سینزیستی نشان نداد و مصرف این دو باهم توصیه نمی‌گردد. جنتامايسین جز آنتی‌بیوتیک‌های آمینوگلیکوزید می‌باشد و از ستز پروتئین جلوگیری می‌کند. ترکیب دو داروی باکتریوسیدال جنتامايسین و ونکومایسین در شرایط آزمایشگاهی اثر سینزیستی را نشان نداد. لوفلوكسازین، یک آنتی‌بیوتیک از گروه فلوروکینولون‌ها است که به زیر واحد A، DNA ژیراز (توبوایزومراز II) متصل شده و مانع از همانندسازی می‌شود. این آنتی‌بیوتیک خاصیت باکتریوسیدال دارد، به سرعت از راه خوراکی جذب می‌شود و نیمه عمر دفعی آن بین ۶ تا ۸ ساعت است و بهطور عمدۀ از طریق ادرار دفع می‌شود. ترکیب ونکومایسین با لوفلوكسازین که یک آنتی‌بیوتیک باکتریوسیدال است هم اثر سینزیستی در شرایط آزمایشگاهی را نشان نداد. تیجسیلین روی زیر واحد S₃₀ ریبوزوم موثر بوده و آنالوگ تراسایکلین می‌باشد، برای باکتری‌های مقاوم به تراسایکلین استفاده می‌شود، یک آنتی‌بیوتیک با طیف اثر بالا است که بر روی باکتری‌های گرم منفی، گرم مثبت و بی‌هوایی‌ها موثر است و خاصیت باکتریوسیدال دارد، به سرعت از راه خوراکی جذب می‌شود و نیمه عمر دفعی آن

شرایط آزمایشگاه نشان داد که هیچ اثر سینرژیستی ندارند.

استفاده گردد.

تشکر و قدردانی

این مقاله حاصل بخشی از پایان نامه کارشناسی ارشد می باشد. از معاونت پژوهشی دانشگاه علوم پزشکی کاشان برای تصویب مالی پایان نامه (طرح تحقیقاتی شماره ۹۳۱۵۵) صمیمانه قدردانی می گردد.

نتیجه گیری

نتایج این مطالعه نشان داد که هیچ کدام از ترکیب های دارویی انتخاب شده اثر سینرژیستی را نشان ندادند. از آنجایی که ویژگی های هر ایزو لای با ایزو لای دیگر در تعیین اثر ترکیبی داروها متفاوت می باشد، بهتر است برای تعیین اثر ترکیبی از ایزو لای های time-kill و checkerboard مثل

References:

- [1] Eliopoulos GM, Maragakis LL, Perl TM. *Acinetobacter baumannii*: epidemiology, antimicrobial resistance, and treatment options. *Clin Infect Dis* 2008; 46(8): 1254-63.
- [2] Fournier PE, Richet H. The epidemiology and control of *Acinetobacter baumannii* in health care facilities. *Clin Infect Dis* 2006; 42(5): 692-9.
- [3] Zarrilli R, Casillo R, Di Popolo A, Tripodi MF, Bagattini M, Cuccurullo S, et al. Molecular epidemiology of a clonal outbreak of multidrug-resistant *Acinetobacter baumannii* in a university hospital in Italy. *Clin Microbiol Infect* 2007; 13(5): 481-9.
- [4] Roberts MC. Multidrug-resistant genes are associated with an 86-kb island in *Acinetobacter baumannii*. *Trends Microbiol* 2006; 14(9): 375-8.
- [5] Da Silva G, Dijkshoorn L, Van Der Reijden T, Van Strijen B, Duarte A. Identification of widespread, closely related *Acinetobacter baumannii* isolates in Portugal as a subgroup of European clone II. *Clin Microbiol Infect* 2007; 13(2): 190-5.
- [6] Mirnejad R, Mostofi S, Masjedian F. Antibiotic resistance and carriage class 1 and 2 integrons in clinical isolates of *Acinetobacter baumannii* from Tehran, Iran. *Asian Pac J Trop Biomed* 2013; 3(2): 140-5.
- [7] Wright MS, Haft DH, Harkins DM, Perez F, Hujer KM, Bajaksouzian S, et al. New insights into dissemination and variation of the health care-associated pathogen *Acinetobacter baumannii* from genomic analysis. *MBio* 2014; 5(1): e00963-13.
- [8] Aleksic V, Mimica-Dukic N, Simin N, Nedeljkovic NS, Knezevic P. Synergistic effect of *Myrtus communis* L. essential oils and conventional antibiotics against multi-drug resistant *Acinetobacter baumannii* wound isolates. *Phytomedicine* 2014; 21(12): 1666-74.
- [9] Falagas ME, Kasiakou SK. Colistin: the revival of polymyxins for the management of multidrug-resistant gram-negative bacterial infections. *Clin Infect Dis* 2005; 40(9): 1333-41.
- [10] Li J, Nation RL, Turnidge JD, Milne RW, Coulthard K, Rayner CR, et al. Colistin: the re-emerging antibiotic for multidrug-resistant Gram-negative bacterial infections. *Lancet Infect Dis* 2006; 6(9): 589-601.
- [11] Michalopoulos AS, Karatza DC. Multidrug-resistant Gram-negative infections: the use of colistin. *Expert Rev Anti Infect Ther* 2010; 8(9): 1009-17.
- [12] Ko KS, Suh JY, Kwon KT, Jung SI, Park KH, Kang CI, et al. High rates of resistance to colistin and polymyxin B in subgroups of *Acinetobacter baumannii* isolates from Korea. *J Antimicrob Chemother* 2007; 60(5): 1163-7.
- [13] Hernan RC, Karina B, Gabriela G, Marcela N, Carlos V, Angela F. Selection of colistin-resistant *Acinetobacter baumannii* isolates in postneurosurgical meningitis in an intensive care unit with high presence of heteroresistance to colistin. *Diagn Microbiol Infect Dis* 2009; 65(2): 188-91.
- [14] Farahani RK, Moniri R, Dastehgoli K. Multi-Drug Resistant *Acinetobacter*-Derived Cephalosporinase and OXAs-etC Genes in Clinical Specimens of *Acinetobacter* spp. Isolated From Teaching Hospital. *Jundishapur J Microbiol* 2013; 6(2): 181-5.
- [15] Bagheri Josheghani S, Moniri R, Firoozeh F, Sehat M, Dasteh Goli Y. Susceptibility Pattern and Distribution of Oxacillinases and bla PER-1 Genes among Multidrug Resistant *Acinetobacter aumannii* in a Teaching Hospital in Iran. *J Pathog* 2015; 2015: 957259.
- [16] Sonne M, Jawetz E. Combined action of carbenicillin and gentamicin on *Pseudomonas aeruginosa* in vitro. *Appl Microbiol* 1969; 17(6): 893-6.
- [17] Ceccarelli G, Oliva A, d'Ettorre G, D'Abromo A, Caresta E, Barbara CS, et al. The role of vancomycin in addition with colistin and meropenem against colistin-sensitive multidrug resistant *Acinetobacter baumannii* causing severe infections in a Paediatric Intensive Care Unit. *BMC Infect Dis* 2015; 15(1): 393.
- [18] Marie MA, Krishnappa LG, Alzahrani AJ, Mubaraki MA, Alyousef AA. A prospective evaluation of synergistic effect of sulbactam and tazobactam combination with meropenem or colistin negative bacterial infections. *Lancet Infect Dis* 2006; 6(9): 589-601.

against multidrug resistant *Acinetobacter baumannii*. *Bosn J Basic Med Sci* 2015; 15(4): 24-9.

[19] Song JY, Kee SY, Hwang IS, Seo YB, Jeong HW, Kim WJ, et al. In vitro activities of carbapenem/sulbactam combination, colistin, colistin/rifampicin combination and tigecycline against carbapenem-resistant *Acinetobacter baumannii*. *J Antimicrob Chemother* 2007; 60(2): 317-22.

[20] Temocin F, Erdinc FS, Tulek N, Demirelli M, Ertem G, Kinikli S, et al. Synergistic effects of sulbactam in multi-drug-resistant *Acinetobacter baumannii*. *Braz J Microbiol* 2015; 46(4): 1119-24.

[21] Dong X, Chen F, Zhang Y, Liu H, Liu Y, Ma L. In vitro activities of sitafloxacin tested alone and

in combination with rifampin, colistin, sulbactam, and tigecycline against extensively drug-resistant *Acinetobacter baumannii*. *Int J Clin Exp Med* 2015; 8(5): 8135-40.

[22] Bonapace CR, White RL, Friedrich LV, Bosso JA. Evaluation of antibiotic synergy against *Acinetobacter baumannii*: a comparison with Etest, time-kill, and checkerboard methods. *Diagn Microbiol Infect Dis* 2000; 38(1): 43-50.

[23] Ni W, Shao X, Di X, Cui J, Wang R, Liu Y. In vitro synergy of polymyxins with other antibiotics for *Acinetobacter baumannii*: a systematic review and meta-analysis. *Int J Antimicrob Agents* 2015; 45(1): 8-18.