

مقدمه

مقاومت باکتریها به آنتی‌بیوتیک‌هایی که به صورت معمول توسط بیماران مصرف می‌شود یکی از خصوصیات ژنتیکی آنها بوده و عموماً ناشی از وجود DNA خارج کروموزومی (پلاسمید) که چندین ژن مسئول مقاومت دارویی را حمل می‌کند می‌باشد (۱، ۲، ۳).

باکتریهای فرصت طلب بیمارستانی مثل کلبسیلا پنومونیه امروزه به سرعت نسبت به بسیاری از آنتی‌بیوتیک‌ها مقاوم شده‌اند و این اغلب به دلیل استعمال بی‌رویه دارو توسط بیماران و تجویز بی‌رویه توسط پزشکان است (۳).

پلاسمید ماده ژنتیکی است که برای بقاء سلول میزبان ضروری نبوده ولی در محیط خاص (در شرایط تجویز دارو) قادر به ایجاد مقاومت دارویی یا تخریب ترکیبات کمپلکس آنها است (۴). معمولاً پلاسمیدها حاوی یک یا چند ژن مقاومت دارویی متفاوت هستند و تعدادی از آنها دارای سیستم‌های فعالی جهت پایداری در سلول میزبان می‌باشند (۵).

یکی از راههای از بین بردن پلاسمیدها استفاده از گیاهان دارویی است (۶، ۷). از بین بردن پلاسمیدها در درون سلول میزبان (Curing (in vivo) نامیده می‌شود و موجب ایجاد اخلاقی از باکتریها می‌شود که در آنها پلاسمید وجود ندارد. به این طریق می‌توان ژنهای مقاومت دارویی را که توسط پلاسمیدها گد می‌شوند به طور انتخابی با حذف پلاسمید حذف نمود. در نتیجه میکروب نسبت به داروهایی که تاکنون مقاوم بوده حساس می‌شود.

مطالعات زیادی درباره خاصیت ضد میکروبی گیاهان دارویی وجود دارد (۸، ۹). شهابی و همکاران (۸) عصاره گیاهان دارویی از جنوب ایران جدا نمودند که خاصیت ضد میکروبی داشتند. در میان عصاره‌ها، عصاره گیاه *Sangnisorba minor* از تیره بادام‌زمینی به طور کامل از رشد چهار باکتری متفاوت جلوگیری نمود. معطر و اسگری (۱۰) اثر ضد میکروبی عصاره‌های مختلف گیاه *Pulycaria gnaphalodes* از تیره کاسنی که اکثراً تحت نام افسنطین در بازار دارویی ایران عرضه می‌شود و در طب سنتی ایران بعنوان برطرف کننده عفونتها مورد استفاده قرار می‌گیرد بر روی باکتریهای گرم مثبت و منفی مورد بررسی قرار دارند. آزمایشات مکرر نشان داد که عصاره الکلی تازه استخراج شده گیاه تابستانه بر روی اکثر باکتریهای ذکر شده دارای

اثرات ضد میکروبی می‌باشد.

در تحقیقات قبلی (۳) که بر روی وجود پلاسمید در باکتریهای گرم منفی انجام گرفت وجود پلاسمید در سوشهای ۳ و ۹ کلبسیلا پنومونیه مقاوم جدا شده از بیمارستانهای کرمان بررسی شد. در این تحقیق که به طور invitro انجام گرفت امکان حذف پلاسمید (Curing) توسط عصاره‌های گیاهی بررسی شد. محققین مختلفی با استفاده از ترکیبات شیمیایی مختلف سعی در حذف انتخابی پلاسمید از سلول میزبان و در نتیجه حساس کردن باکتریهای مقاوم به دارو داشته‌اند. بعنوان مثال Bouanchand و همکاران در سال ۱۹۶۹ (۱۱) حذف آزیم پنی‌سیلیناز در استافیلوکوک مقاوم به وسیله اتیدیوم برومید را گزارش نمودند.

آنها فراوانی از دست رفتن مقاومت در ۹ سوش استافیلوکوک را مورد مطالعه قرار دادند. مارکر مقاومت به پنی‌سیلین در ۸ مورد بین ۱۰۰-۸۰ درصد در سوشهای مقاوم حذف شد و در تمامی کلنی‌ها حساس به آنتی‌بیوتیک مشاهده شد. Laxmi و همکاران (۱۲) با استفاده از عصاره گیاه پلامبوزیلیکنا (Plumbagin) موفق به حذف انتخابی مقاومت دارویی نسبت به پنی‌سیلین AP، G و Amox و تتراسایکلین که بر روی پلاسمیدهای مختلف مثل RP4 و R388 در باکتری *E. coli* شدند. همچنین Deshpande و همکاران (۱۲) با استفاده از عصاره Plumbagin موفق به حذف مقاومت دارویی و مقاومت فلزی در گونه *Acinetobacter* شدند. شکیبایی و همکاران (۲) با استفاده از همین عصاره مقاومت نسبت به فلز نقره و ۵ آنتی‌بیوتیک را در سوش مقام *A. baumannii* BL54 از بین بردند.

در ایران عصاره‌های گیاهی زیادی برای اثر ضد میکروبی مورد ارزیابی قرار گرفته‌اند ولی هیچکدام از آنها بر روی سوشهای مقاوم باکتریهای حاوی پلاسمید مورد استفاده قرار نگرفته است. در این طرح تحقیقاتی با استفاده از عصاره گیاهان دارویی سعی در حذف پلاسمید و کاهش مقاومت میکروبی شده است. در نتیجه استفاده از یک دارو مثل آموکسی‌سیلین می‌توان شخص بیمار را درمان نمود.

مواد و روش‌ها

۱- عصاره‌گیری

۵ گیاه دارویی مورد، مرزه، کلپوره، شیرین بیان و

رشدی صورت نگرفته بود بعنوان MIC عصاره انتخاب شد. همچنین حداقل غلظتی از ماده ضد میکروبی که موجب ۹۹/۹ درصد کاهش در تعداد باکتریهای مایه اصلی می‌گردد. —عنوان (Minimal bactericidal Concentration) MBC انتخاب گردید.

۴- Curing (حذف پلاسمید)

برای Curing، باکتریهای رشد یافته در غلظت SIC عصاره را جدا نموده و به صورت سریال رقیق شد (۲-۱۰)، ۴-۱۰، ۶-۱۰، ۸-۱۰، ۱۰-۱۰. سپس حدود ۱۰۰ کلنی جدا را به کمک کبریت استریل بر روی محیط کشت مولر هیتون آگار کشت داده شد و همزمان دو کلنی کنترل (بدون در معرض قرار دادن به عصاره) استفاده شد. این کلنی‌ها برای ادامه کار مورد استفاده قرار گرفتند.

۵- بررسی مورفولوژی باکتریهای در معرض قرار گرفته

زیر میکروسکپ

سوسپانسیون باکتریهای در معرض قرار گرفتند (۱۰^۹) را روی لام میکروسکپی قرار دارد و زیر میکروسکپ فلورسنت (Nikon Optiphot-2) پس از رنگ آمیزی گرم و کپسول مشاهده گردید.

۶- بررسی وجود پلاسمید و آگار ژل الکتروفورز

در این مرحله باکتریهای در معرض قرار گرفته به عصاره (Cured) را به کمک عوامل لیز کننده دیواره غشاء سلولی (۲SDS، ۵EDTA، ۰/۰٪) پاره نموده و پلاسمیدها جدا شد. ۶۰ ml از محلول DNA پلاسمیدی خالص پس از آغشتن با آنزیم RNase در چاهک‌هایی در آگار ژل ۰/۷٪ ریخته شد و الکتروفورز به شدت ۳۰ mA به مدت ۳ ساعت انجام گردید. وجود و عدم وجود پلاسمید در این سوشها و سوشهای وحشی (Uncured) مقایسه گردید.

۷- بررسی اثر سینرژیک دارو و عصاره

عصاره‌های استخراج شده از گیاهان دارویی بالا با نسبت ۰/۳۲ mg/ml و ۲۵۶ mg/ml دارو (سفو تاکسیم، سفتری زوکسیم، آمپی سیلین، آموکسی سیلین) را مخلوط نموده و در محیط غذایی حاوی باکتری ریخته و MIC را اندازه گیری شد. اگر دارو و عصاره اثر سینرژیک داشته باشد MIC نسبت به کنترل (دارو و عصاره به تنهایی) کاهش قابل ملاحظه‌ای می‌کند.

اکالپیتوس پس از جمع‌آوری و بررسی اولیه خاصیت ضد میکروبی آنها بر روی باکتریهای حساس به دارو برای این تحقیق مورد استفاده قرار گرفتند.

عصاره‌گیری به روش Maceration و همچنین روش الکلی انجام گردید (۱۰). برای اینکه شرایط آزمایش برای همه گیاهان یکسان باشد ۵ گرم از گیاه خشک را در هاون دستی خرد و صلایه گردید. سپس پودر حاصل را در داخل لوله‌های شیشه‌ای درب‌دار ریخته و پس از ثبت کد گیاه بر روی آن ۷-۵ روز آنرا در ۱۵ میلی لیتر متانول ۸۰٪ می‌خیسانیم. برای اینکه عصاره گیاهی بنحو مطلوبی وارد فاز الکالی گردد یک روز در میان لوله‌ها توسط همزن برقی (Vortex) به مدت ۱ دقیقه کاملاً مخلوط می‌گردد. پس از گذشت ۷-۵ روز ۳-۲ میلی لیتر از محلول شفاف رویی (Superntant) برداشته و درون لوله‌های به قطر ۳ سانتی متر می‌ریزیم. پس از نصب کُد مربوطه توسط دستگاه تقطیر در خلاء (rotary evaporator) در درجه حرارت ۴۵-۴۰°C تغلیظ نموده و به مدت ۲۴ ساعت در دسیکاتور متصل به پمپ خلاء قرار داده شد تا کاملاً خشک شود. عصاره خشک شده تا زمان انجام عملیات بعدی در دمای ۱۵°C نگهداری شد.

۲- میکروارگانیزمهای ایزوله شده و تعیین حساسیت

دارویی

سوشهای مقاوم کلبسیلا پنومونیه از آزمایشگاههای بیمارستانهای کرمان ایزوله گردیدند و مورد بررسی باکتریولوژیک و تعیین حساسیت دارویی بر اساس فرانس (۳) قرار گرفتند.

۳- بررسی اثر ضد میکروبی عصاره گیاهی

از روش رقت برای تعیین حداقل غلظت بازدارنده (MIC) استفاده گردید (۱۰). با استفاده از محیط کشت مولر هیتون برات عصاره‌های غلیظ الکلی و آبی تازه استخراج شده از گیاهان دارویی بالا به نحوی رقیق شدند که پس از افزایش ۱ ml سوسپانسیون میکروبی ۱۰^۶×۲ در میلی لیتر هر یک از لوله‌ها رقتهای ۰/۵، ۰/۲۵، ۰/۱۲۸، ۰/۰۶۴، ۰/۰۳۲، ۰/۰۱۶، ۰/۰۰۸، ۰/۰۰۴ میلی گرم در میلی لیتر بدست آمد. محیط‌های تلقیح شده مذکور به مدت ۲۴ ساعت در حرارت ۳۷°C اتو نگهداری شوند. پس از طی دوره اتوگذاری حداقل غلظتی از عصاره که در حضور آن

نتایج

کلپوره، مرزه و اکالیپتوس نشان می‌دهد. همانطور که در جدول ۱ مشاهده می‌گردد عصاره اکالیپتوس دارای بیشترین اثر ضد میکروبی و شیرین بیان دارای کمترین اثر ضد میکروبی بود.

۱- بررسی حساسیت سوشهای کلبسیلا پنومونیه ایزوله شده نسبت به عصاره‌های گیاهی
 جدول ۱- حساسیت سوشهای کلبسیلا پنومونیه ایزوله شده را نسبت به ۵ عصاره گیاهان دارویی مورد، شیرین بیان،

جدول ۱- بررسی حساسیت سوشهای کلبسیلا پنومونیه پس نسبت به عصاره‌های گیاهی

K ₁₀	K ₉	K ₈	K ₇	K ₆	K ₅	K ₄	K ₃	K ₂	K ₁	سوش کلبسیلا	
										آزمایشات	عصاره
۰/۰۱	۰/۰۵	۰/۲۵	۰/۵	۰/۰۱	۰/۰۶	۰/۵	۰/۰۰۲	۰/۰۶	۰/۰۱	MIC	آکالیپتوس
۰/۰۲	۰/۱	۰/۲۵	۰/۵	۰/۰۲	۰/۰۶	۰/۵	۰/۰۰۲	۰/۰۶	۰/۰۲	MBC	
۰/۰۵	۰/۲۵	۰/۱	۰/۲۵	۰/۰۰۵	۰/۰۳	۰/۲۵	۰/۰۰۱	۰/۰۳	۰/۰۰۵	SIC	
۰/۵	۰/۲۵	۰/۵	۰/۵	۰/۲۵	۰/۵	>۰/۲۵	۰/۵	۰/۵	۰/۱	MIC	مورد
۰/۵	۰/۵	۰/۵	۰/۵	۰/۵	۰/۵	>۰/۲۵	۰/۵	۰/۵	۰/۵	MBC	
۰/۲۵	۰/۱	۰/۲۵	۰/۲۵	۰/۱	۰/۲۵	۰/۲۵	۰/۲۵	۰/۲۵	۰/۰۶	SIC	
۰/۲۵	۰/۲۵	ND	۰/۵	۰/۵	۰/۵	۰/۵	۰/۲۵	۰/۵	۰/۲۵	MIC	مرزه
۰/۲۵	۰/۲۵	ND	۰/۵	۰/۵	۰/۵	۰/۲۵	۰/۵	۰/۲۵	۰/۵	MBC	
۰/۱	۰/۱	ND	۰/۲۵	۰/۲۵	۰/۲۵	۰/۲۵	۰/۱	۰/۲۵	۰/۱	SIC	
۰/۲۵	۰/۲۵	۰/۵	۰/۲۵	۰/۲۵	۰/۲۵	۰/۲۵	۰/۲۵	۰/۲۵	۰/۲۵	MIC	کلپوره
رقیق نشده	۰/۵	رقیق نشده	رقیق نشده	۰/۵	رقیق نشده	۰/۲۵	۰/۲۵	۰/۵	۰/۲۵	MBC	
۰/۱	۰/۱	۰/۲۵	۰/۱	۰/۱	۰/۱	۰/۱	۰/۱	۰/۱	۰/۱	SIC	
۰/۲۵	۰/۲۵	>۰/۵	۰/۵	>۰/۵	۰/۲۵	۰/۲۵	>۰/۵	>۰/۵	>۰/۵	MIC	شیرین بیان
۰/۵	۰/۵	رقیق نشده	>۰/۵	>۰/۵	۰/۵	۰/۵	>۰/۵	>۰/۵	>۰/۵	MBC	
۰/۱	۰/۱	۰/۵	۰/۲۵	۰/۱	۰/۱	۰/۱	۰/۵	۰/۵	۰/۵	SIC	

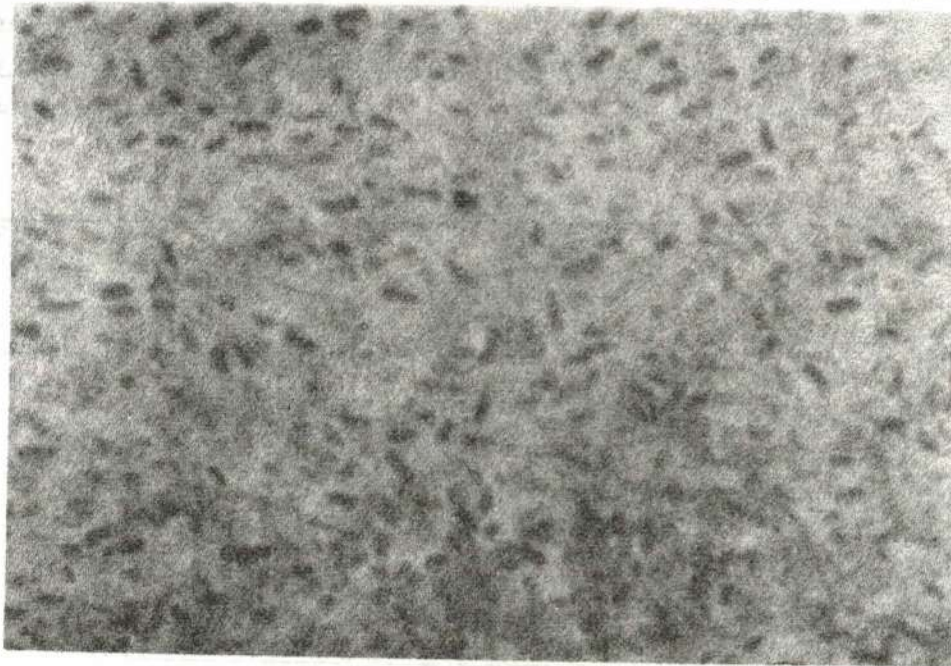
MIC (mg/ml) = کمترین غلظت ممانعت از رشد عصاره
 MBC = حداقل غلظت باکتری سیدال عصاره
 SIC = بیشترین غلظت عصاره که باکتری در آن رشد می‌کند
 K = سوشهای کلبسیلا پنومونیه ایزوله شده از بیمارستانهای کرمان

نتایج بالا معدل سه بار آزمایش یکسان است.

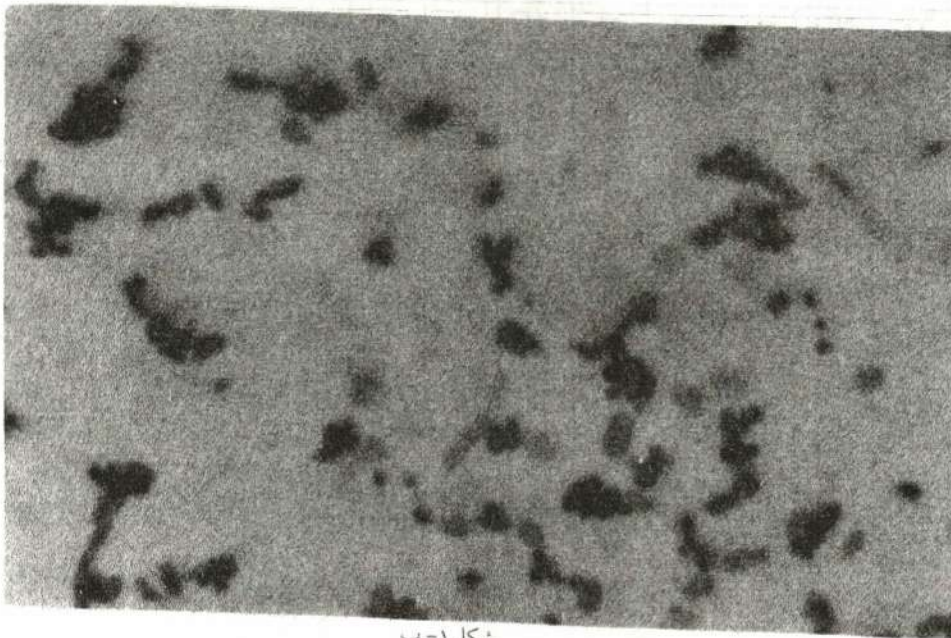
۲- بررسی مورفولوژی سلولی و وجود کپسول در سوشهای در معرض عصاره قرار گرفته

شکل ۱- سوش ۹ کلبسیلاپنومونیه که در معرض عصاره قرار گرفته با اخلاف در معرض قرار نگرفته به عصاره

مورد را نشان می دهد. همانطور که در شکل مشاهده می شود باکتری فشرده تر شده (جمع تر) و کپسول خود را از دست داده است. در مورد عصاره های دیگر هیچگونه تغییری در مورفولوژی سلولی پدید نیامد.



شکل ۱- الف



شکل ۱- ب

شکل - ۱: مورفولوژی باکتری کلبسیلا. الف- قبل از در معرض قرار دادن با عصاره مورد.

ب: بعد از در معرض قرار دادن با عصاره مورد.

لازم به ذکر است که MIC سوشهای در معرض قرار گرفته به هر عصاره به تنهایی نسبت به آنتی بیوتیک های بالا به طور جداگانه مورد بررسی قرار گرفت و نتایج مشابه ای بدست آمد.

۴- بررسی اثر سینرژیک دارو و عصاره

بر اساس تحقیقات قبلی (۱۲) ۰/۳۲mg/ml از عصاره خشک شیرین بیان و مورد، اکالیپتوس، مرزه و کلپوره را با

۳- تعیین حساسیت (MIC) سوشهای کلبسیلا پنومونیه نسبت به آنتی بیوتیک های آموکسی سیلین و آمپی سیلین و گلوکزاسیلین و سفتی زوکسیم و سفوتاکسیم پس از در معرض قرار دادن به عصاره های گیاهی

کلنی های رشد یافته از رفتهای SIC هر عصاره را جدا نموده و برای تعیین حساسیت آنتی بیوتیکی مورد استفاده قرار گرفت نتایج در جدول ۲ نشان داده شده است.

جدول ۲- بررسی اثر سینرژیک دارو و عصاره

K ₁₀	K ₉	K ₈	K ₇	K ₆	K ₅	K ₄	K ₃	K ₂	K ₁	سوش کلبسیلا	
										آنتی بیوتیک (MIC)	عصاره
۲۵۶	۱۲۸	ND	۱۶	۱۲۸	۶۴	۱۲۸	۶۴	۶۴	۰/۵	CTX	شیرین بیان
۱۲۸	۲۵۶	ND	۱۶	۱۲۸	۶۴	۱۲۸	۱۲۸	۲۵۶	۰/۵	CAZ	
۱۲۸	۲۵۶	ND	۶۴	۲۵۶	۲۵۶	۱۲۸	۲۵۶	۱۲۸	۶۴	Am	
۱۲۸	۲۵۶	ND	۲۵۶	۱۲۸	۱۲۸	۲۵۶	۱۲۸	۲۵۶	۶۴	AP	
۶۴	۱۲۸	ND	۱۲۸	۶۴	۶۴	۱۲۸	۳۲	۱	۰/۲۵	CTX	مرزه
۱۲۸	۶۴	ND	۱۲۸	۳۲	۶۴	۱۲۸	۶۴	۲	۰/۲۵	CAZ	
۲۵۶	۱۲۸	ND	۲۵۶	۶۴	۱۲۸	۶۴	۲۵۶	۲۵۶	۶۴	Am	
۱۲۸	۲۵۶	ND	۲۵۶	۱۲۸	۱۲۸	۲۵۶	۱۲۸	۲۵۶	۶۴	AP	
۲۵۶	۱۲۸	ND	۱۲۸	۶۴	۶۴	۳۲	۶۴	۴	۰/۵	CTX	مورد
۲۵۶	۱۲۸	ND	۱۲۸	۳۲	۶۴	۳۲	۶۴	۸	۰/۵	CAZ	
۲۵۶	۲۵۶	ND	۲۵۶	۲۵۶	۱۲۸	۶۴	۲۵۶	۲۵۶	۱۲۸	Am	
۲۵۶	۲۵۶	ND	۲۵۶	۲۵۶	۲۵۶	۶۴	۱۲۸	۲۵۶	۶۴	AP	
۶۴	۱۲۸	ND	۳۲	۶۴	۱۶	۳۲	۶۴	۱۲۸	۰/۲۵	CTX	اکالیپتوس
۶۴	۱۲۸	ND	۱۶	۱۲۸	۳۲	۶۴	۶۴	۲۵۶	۰/۲۵	CAZ	
۱۲۸	۲۵۶	ND	۲۵۶	۱۲۸	۳۲	۲۵۶	۲۵۶	۲۵۶	۳۲	Am	
۱۲۸	۲۵۶	ND	۱۲۸	۲۵۶	۲۵۶	۲۵۶	۱۲۸	۱۲۸	۳۲	AP	
۶۴	۱۲۸	ND	۶۴	۱۲۸	۳۲	۳۲	۳۲	۶۴	۰/۵	CTX	کلپوره
۱۲۸	۲۵۶	ND	۶۴	۲۵۶	۲۵۶	۳۲	۶۴	۱۲۸	۶۴	CAZ	
۶۴	۱۲۸	ND	۶۴	۱۲۸	۶۴	۶۴	۱۲۸	۳۲	۰/۲۵	Am	
۱۲۸	۲۵۶	ND	۱۲۸	۲۵۶	۱۲۸	۶۴	۲۵۶	۳۲	۳۲	AP	

ND=Not Determined

MIC= $\mu\text{g/ml}$

آزمایش بالا برای سه بار تکرار شد و نتایج مشابهی حاصل گردید.

به دلیل حذف پلاسمید در درون آنها نیست. نکته مهم از دست دادن کپسول باکتری و کوتاه شدن طول آن پس از در معرض قرار گرفتن به عصاره مورد بود. این ممکن است به دلیل خاصیت مورتاژنیک قوی عصاره بر روی ژنوم سلول باکتری باشد. نکته دیگر اینکه هیچگونه تغییری در خاصیت زنگ آمیزی باکتریهای بالا بوجود نیامد و باکتریها خاصیت گرم منفی خود را حفظ نمودند.

هنگام الکتروفورز روی ۷/۰٪ آگارز ژل هیچگونه حذف فیزیکی پلاسمید مشاهده نگردید و دیگر نتایج بالا را اثبات می کند. بررسی اثر سینرژیک دارو و عصاره یکی از مهمترین جنبه های این تحقیق بشمار می رود چون امکان از دست رفتن پلاسمید و حساس شدن باکتری به دارو در اثر حذف انتخابی آن همزمان با عمل دارو در یک زمان درون سلول یکی از مهمترین اهداف سرکتهای دارویی به شمار می رود و می تواند کمک مؤثری به درمان و از بین بردن باکتریهای مقاوم کند. این بررسی بر روی گیاهان دارویی بالا نشان داد که در معرض قرار دادن باکتری به دارو و عصاره به طور همزمان اثر ضد میکروبی شدیدی را پدید نمی آورد و کمک بزرگی به کاهش MIC نمی کند.

بر اساس نتایج بالا مشخص می شود که عصاره های گیاهان دارویی مورد، کلپوره، شیرین بیان، مرزه و اکالیپتوس هیچگونه اثر ضد پلاسمیدی روی سوشهای کلبسیلا پنومونیه حاوی پلاسمید نداشتند اگر چه خاصیت ضد میکروبی از خود بجای می گذارند. تحقیقات کمی در مورد اثر ضد پلاسمیدی عصاره های گیاهی بر روی DNA پلاسمیدی انجام شده است. به عنوان مثال پلامباچین (۲) یک عصاره گیاهی است که باعث بوجود آمدن شکاف در DNA سوپرکویل پلاسمید می شود و آنرا باز می کند. این سبب عدم تقسیم پلاسمید بدون اثر بر روی کروموزوم باکتری می شود. در نتیجه اخلاف بعدی باکتری مقاوم به دلیل عدم تقسیم DNA پلاسمیدی ژنهای مقاومت خود را از دست داده و نسبت به داروهایی که قبلاً مقاوم بوده اند حساس می شوند (۱۲). در ایران تحقیق بالا اولین پژوهش در این زمینه محسوب می گردد. امید است بتوان با این تحقیقات راهی برای کاهش مقاومت میکروبی نسبت به آنتی بیوتیکها یافته شود.

سپاسگزاری

بدین وسیله از کلیه همکاران در آزمایشگاه مرکز

۲۵۶ mg/ml آنتی بیوتیک های آمپی سیلین و آموکسی سیلین سفوتاکسیم و سفتی زوکسیم پس از حل کردن در حلال مربوطه حساسیت با هم ترکیب شدند و حساسیت هر سوش (MIC) به طور جداگانه مورد بررسی قرار گرفت که نتایج در جدول ۲ نشان داده شده است. همانطور که در جدول ۲ مشاهده شد عصاره ها و آنتی بیوتیک های بالا یا هیچگونه اثر سینرژیک نداشته یا اثر خیلی کمی دارند در نتیجه می توان گفت که کاهش MIC در مواردی به دلیل اثر ضد میکروبی دارو و عصاره جدا از هم بوده و یا اثر سلولی متفاوتی را دارند.

آگارز ژل الکتروفورز

بررسی ژل آگارز DNA پلاسمیدی از سوشهای در معرض قرار گرفته و نگرفته نشان دهنده حذف انتخابی پلاسمید در سوشهای در معرض عصاره قرار گرفته نیست و همچنان پلاسمیدها در ژل مشاهده گردیدند.

بحث و نتیجه گیری

در مورد بررسی اثر ضد میکروبی گیاهان دارویی در بسیاری از کشورها مطالعات زیاد و گسترده ای در حال انجام است اما متأسفانه تحقیقات در سطح وسیع در کشور ما هنوز صورت نگرفته و مهمتر اینکه هیچگونه عصاره گیاهی برای از بین بردن مقاومت دارویی پلاسمیدی بکار برده نشده است. در این تحقیق از ۱۰ سوش مقاوم کلبسیلا پنومونیه ایزوله شده از بیمارستانهای کرمان که دوتای آن حاوی پلاسمید بودند (۳) برای بررسی اثر ضد پلاسمیدی ۵ گیاه دارویی مورد، اکالیپتوس، شیرین بیان، کلپوره و مرزه استفاده شد. عصاره های آبی و متانولی همه گیاهان فوق فعالیت ضد باکتریایی از خود نشان دادند. در این میان عصاره اکالیپتوس دارای بیشترین خاصیت ضد میکروبی در مقایسه با عصاره های دیگر بود.

با ختنی سازی عصاره های آبی فوق با سود دسی نرمال مشخص گردید که اثر ضد میکروبی مربوط به خاصیت اسید نمی باشد و به احتمال قوی به دلیل وجود ترکیباتی با خاصیت ضد میکروبی می باشد. مطالعه روی Curing و حذف پلاسمید در سوش های ۳ و ۹ و همچنین اثر ضد میکروبی عصاره های بالا نشان داد که کاهش کم MIC داروهای آمپی سیلین، آموکسی سیلین، سفتی زوکسیم و سفوتاکسیم پس از در معرض قرار گرفتن باکتریها به عصاره

دانشگاه علوم پزشکی کرمان که هزینه این طرح را تصویب و تقبل نموده‌اند، سپاسگزاری می‌نماییم.

تحقیقات دانشگاه علوم پزشکی کرمان و گروه میکروب‌شناسی که ما را یاری نموده‌اند و معاونت پژوهشی

منابع

1. Shakibaie MR, Munsouri S, Hakak S. Plasmid Pattern of Antibiotic Resistance in B Lactamase Producing Staphylococcus Aureus Strains is Olated from Hospitals in Kerman, Iran. Arch Iran med 1992; 2(2): 93-7.
2. Shakibaie MR, et al. Plasmid Mediated Silver and Antibiotic Resistance in Acinetobacter Banmunnii 2B154. Iran J Med Sci 1999; 23(1): 30-36.
3. Shakibaie MR, Beig AH. Plasmid Mediated Cefotaxime and Ceftizoxime Resistance in Ten Strains of Klebsiella Pneumoniae is Olated from Hospitals in Kerman, Iran . Iran J Med Sci 1999; 6(1): 29-38.
4. Furnmai T, Takeda K, Okanishi M. Function of Plasmid the Production of Aureothricin: Elimination of Plasmids and Alteration of Phenotypes Caused by Protoplast Regeneration in Streptomyles Kasugansis. J Antibiotic Tokyo 1982; 35 (10): 1367-73.
5. May STD, et al. Novel Antibiotic Resistance Transfer in Bacteroids: Antimicrob Agents. Chemother 1982; 2(1): 110-8.
6. Novick R, et al. Involvement of the Cell Envelope in Plasmid Maintenance: Plasmid Curing During the Regeneration of Protoplasts. Plasmid 1982;3(3): 348-58.
7. Sinha PP. A New Simple Method of Curing Plasmids in Lactic Streptococci. FEMS Microbiol Lett 1989; 48(3): 343-58.
8. Sharma S, Metha BK. In-Vitro Antimicrobial Efficacy of Centratherum Anthelminticum Seeds Extracts. J Hyg Epid Microbiol and Immnnol 1991; 2: 157-62.
9. معطر، فریبرز؛ عسگری، مرتضی: بررسی اثر ضد میکروبی گیاه Pnlycaric gmaphalodes. مجله دانشکده داروسازی دانشگاه علوم پزشکی تهران ۱۳۶۹، شماره ۳، صص: ۱۴۱-۱۳۶.
10. Boncanchand DH. etal. (1969). Elimination by Ethidium Bromide of Antibiotic Resistance in Enterobacteriaceae and Staphylococci. J Gen Microbiol 1969: 417-425.
11. Laxmi VV, Padmas, Polasa H. Elimination of Multidrug Resistance Plasmid Inbacteria by Plumbagin, Acompound Drived from a Plant. Curr Microbiol 1987: 16: 159-163.
12. Deshpande, Chopade. Plasmid Mediated Silver Resistance in A. Baumannii BL54. Biometals 1994; 7: 49-56.

Plasmid Curing Activity of Five Plant Extracts on Multiple Resistant Plasmid Bearing *Klebsiella* *Pneumoniae* Strains

Shakibaiee MR, Heydari MR, Ahmadinezhad M, Mohammadi M

ABSTRACT

The curing of five medicinal plant extracts (*Satureia hortensis*, *Glycyrrhiza glabra*, *Teucrium Pollium*, *Myrtus Communis*, *Eucalyptus globolus*) on plasmid bearing strains of *klebsilla pnenmoniae* resistance to multiple antibiotics were investigated.

Alcoholic and maceration extraction were carried out from leaves, fruits or roots of the above plants. Mimimum inhibitory concentrations (MIC) of each plant extract indicated that all of them have antimicrobial activity and were able to inhibit the growth of resistant strains of *kleb. pneumoniae*. Furthermore the *eucalyptus* extract had highest antimicrobial activity as compared to other plant extracts (avrage MIC 0.1mg/ml). At the same time the subinhibitory concentration (SIC) and minimum bactericidal conctration (MBC) activity of each plant extract was carried out in order to cure plasmids from plasmid bearing strains. Curing experiments were performed from SIC tubes which then diluted serially (10^{-2} , 10^{-4} , 10^{-6} , 10^{-8}) and 100 well isolated colonies were then master plated with sterile tooth pikes. The sensitivity of the strains treated with SIC of each plant extracts to ampicillin amoxicillin, cefotaxime, and ceftizoxime indicated that there were no change in MIC of antibiotics compared to unexposed one.

The morphological investigation with flourescent microscope (Nikon, optiphota-2) and capsule staining indicated that when cells treated with *Myrtus Communis* extract, the cells aggregated and change their morphology, similarly, production of cupsule was also lost. The agarose gel electrophoresis (0.7%) of the treated cells and untreated one and observation of the gel with U.V. gel documentation system indicated that there were any physical loss of plasmid band on the gel.

Similarly, the synergistic action of plant extract and antibiotics were investigated and it was found that these was no synergy between the above plant extracts and antibiotics (MIC remained unchanged).

From above data it could be concluded that the above plants extract though they have

antibacterial activity they didnot exert any curing effect on the plasmid bearing microoganisms isolated from hospitals in kerman Iran.

Key words: Drug Resistance/ Klebsiella Pucumoniae/ Plant Extracts/ Plasmids