



اثر آنتی باکتریال عصاره الکلی و آبی بره موم استان کردستان بر باکتری *Ralstonia solanacearum* عامل پوسیدگی قهوه‌ای سیب‌زمینی

۲۱

فایقه اطمینانی^۱، ادیبه اطمینانی^۲

۱- گروه بیماری شناسی گیاهی، گرایش باکتری شناسی عضو باشگاه پژوهشگران جوان و نخبگان، دانشگاه آزاد اسلامی، سنندج، ایران
۲- گروه زراعت، عضو باشگاه پژوهشگران جوان و نخبگان دانشگاه آزاد اسلامی، سنندج، ایران

تاریخ دریافت: دی ۹۵ تاریخ پذیرش: فروردین ۹۶
رایانامه: agriculture.student@yahoo.com

چکیده:

پوسیدگی قهوه‌ای سیب‌زمینی با عامل بیماری *Ralstonia solanacearum* از مهم‌ترین و خطرناک‌ترین بیماری‌های باکتریایی سیب‌زمینی است. مبارزه با این باکتری به دلیل دامنه میزبانی گسترده و نیز انتشار وسیع آن در خاک‌های مناطق مختلف و انتقال آن از طریق آب آبیاری و غده‌هایی که آلودگی پنهان دارند، مشکل است. این باکتری در اکثر نقاط کشور پراکنده است و موجب کاهش عملکرد کمی و کیفی سیب‌زمینی در مزارع می‌گردد. هدف از این تحقیق، تعیین فعالیت ضد میکروبی عصاره پروپولیس روی سویه باکتریایی *Ralstonia solanacearum* در شرایط آزمایشگاهی است. پس از جمع‌آوری بره موم از

مناطق مختلف استان کردستان و تهیه عصاره‌های الکلی و آبی، حداقل غلظت مهارکنندگی MIC و غلظت کشندگی MBC روی سویه‌های باکتری مورد ارزیابی قرار گرفت. برای آنالیز آماری، از نرم‌افزار SPSS و آزمون آماری DUNCAN استفاده گردید.

میانگین قطر هاله عدم رشد عصاره الکلی (با استفاده از دو حلال اتانول ۷۰ درصد و دی‌متیل سولفواکسید) به صورت معنی‌داری بیش از عصاره آبی بره موم بود ($p < 0.05$) حداقل غلظت مهارکنندگی (MIC) عصاره الکلی اتانولی، دی‌متیل سولفواکسید و عصاره آبی بره موم برای باکتری بیماری زای گیاهی *Ralstonia solanacearum* به ترتیب برای ۰/۶۵۶، ۱/۳۱ و ۲/۶۲ میلی‌گرم بر میلی‌لیتر و همچنین حداقل





غلظت کشندگی (MBC) برای باکتری مذکور به ترتیب ۰/۶۵۶، ۱/۳۱ و ۵/۲۵ میلی گرم بر میلی لیتر تعیین گردید. از آن جا که این بیماری با ایجاد پژمردگی و پوسیدگی قهوه ای به عنوان خطری بالقوه، محصول سیب زمینی کشور را تهدید می کند و مبارزه با آن مشکل است، بنابراین این پژوهش که برای کنترل این بیماری انجام پذیرفت و نشان داد که عصاره الکلی و آبی بره موم قادر به کنترل باکتری مذکور در شرایط آزمایشگاهی است.

واژه های کلیدی: بره موم، سیب زمینی، عصاره آبی، عصاره الکلی

مقدمه

سیب زمینی گیاهی یک ساله با نام علمی *Solanum tuberosum* L. از تیره *Solanaceae* است. سیب زمینی از جمله محصولات غده ای است که نقش مهمی در تغذیه مردم جهان دارد. بیماری پژمردگی باکتریایی سیب زمینی (پوسیدگی قهوه ای سیب زمینی) از مهم ترین و گسترده ترین بیماری های گیاهی در دنیا است که اولین بار در سال ۱۸۹۰ روی سیب زمینی و سپس توتون، گوجه فرنگی و بادام زمینی در آسیا، جنوب آمریکا و ایالات متحده گزارش گردید. در سال ۱۸۹۶ توسط اسمیت در مزارع سیب زمینی آفریقای جنوبی شناسایی و با نام *Bacillus solanacearum* نامگذاری شد و بعداً *Ralstonia solanacearum* نام گرفت. این باکتری از مخرب ترین باکتری های گیاهی است که در سراسر جهان به بیش از ۵۰ خانواده گیاهی حمله می کند. خسارت مستقیم بیماری در محصولات سیب زمینی، به خصوص مناطق گرمسیری قابل توجه است.

میزبان های مهم اقتصادی این باکتری عبارتند از سیب زمینی، گوجه فرنگی، فلفل، شمعدانی، توتون، زنجبیل، موز و اکالیپتوس است (Elphinstone et al., 2005). این بیماری در مناطق وسیع جغرافیایی از جمله کشورهای آفریقای، آسیایی و آمریکایی به صورت اپیدمی تبدیل شده است و خسارت اقتصادی آن در بیش از ۸۰ کشور جهان معادل ۹۵۰ میلیون دلار بر آورد شده است. کاهش ۵۰ تا ۱۰۰ درصدی محصول در اثر این بیماری، این باکتری را به عنوان تهدید جدی برای غده های سیب زمینی تبدیل نموده است (Floyd et al., 2007). مبارزه با باکتری عامل بیماری دشوار است و سالانه به میزان زیادی برای کنترل آن، از سموم شیمیایی استفاده می گردد. مصرف سموم در کنار، اتلاف سرمایه، تحمیل هزینه مضاعف به کشاورزان و

در نهایت اضافه شدن قیمت محصول برای مصرف کننده، مشکلات جانی و زیست محیطی به مراتب خطرناک تری را به دنبال دارد که امروزه این مشکلات بر همگان محرز است. بنابراین باید به دنبال یافتن ترکیبات طبیعی با خاصیت ضد میکروبی بود تا از آن ها در کنترل باکتری های بیماری زای گیاهی استفاده نمود. بره موم، ماده ای شبیه موم است که توسط زنبور عسل از صمغ درختان و گیاهان اطراف کندو جمع آوری می گردد.

به طور معمول بره موم از ۳۰ درصد موم، ۵۰ درصد صمغ، ۱۰ درصد چربی، ترکیبات آروماتیک، مواد معطر گیاهی و ۵ درصد دانه گرده تشکیل شده است (Freitas et al., 2011). این ترکیب چسبناک در واقع به عنوان ماده ای موثر در ضد عفونی کندوها به شمار می روند هم چنین زنبورها از آن ها برای تقویت شانه ها، مومیایی کردن اجساد، مقابله در برابر مهاجمین، تنظیم دمای داخلی کندو استفاده می نمایند (Antunez et al., 2008).

استفاده از بره موم از دیر باز برای مصارف درمانی مورد توجه بوده است و خواص ضد باکتریایی آن علیه باکتری های بیماری زای انسانی مورد مطالعه قرار گرفته است، که اخیراً به نقش این ماده طبیعی در کنترل بیمارگرهای گیاهی پرداخته شده است (Basim et al., 2006). از آن جا که ماهیت و خاصیت ضد میکروبی بره موم، بسته به پوشش گیاهی و موقعیت جغرافیایی محل و نوع حلال به کار رفته برای عصاره گیری متفاوت است (Bassani-Silva et al., 2007). لذا این پژوهش به منظور بررسی اثر عصاره بره موم استان کردستان بر باکتری عامل پوسیدگی سیب زمینی (*Ralstonia solanacearum*) در شرایط آزمایشگاهی انجام پذیرفت.

اقدامات انجام شده :

فعال سازی و کشت باکتری ها :

برای فعال سازی سویه های باکتری، از محیط کشت های نوترینت برات و تریپتون سویا برات استفاده گردید و لوله های آزمایش محتوی سوسپانسون باکتری در دمای ۲۸ درجه سانتی گراد به مدت ۲۴ ساعت در گرم خانه Memmert نگه داری گردیدند. ۲۴ ساعت پس از فعال سازی نمونه ها، باکتری ها در دمای ۲۸ درجه سانتی گراد، در زیر هود لامینار، کنار شعله چراغ الکلی و در شرایط استریل با استفاده از لوپ میکروبی بر محیط کشت نوترینت آگار به صورت خطی (streak) کشت شد (شکل ۱) (Schaad, 2001).



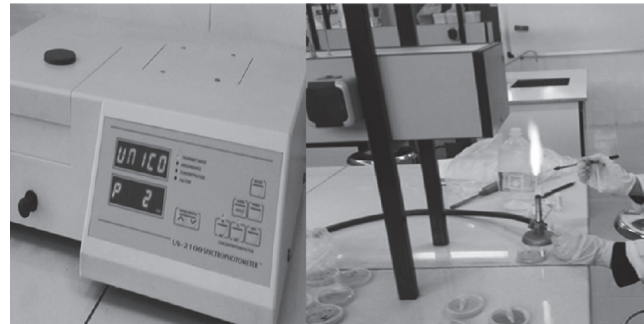


تعیین قطر هاله عدم رشد:

مطابق با استانداردهای آزمایشگاهی و کلینیکی (CLSI^۱) پروتکل M۴۵-A برای تعیین قطر هاله عدم رشد از روش دیسک دیفیوژن استفاده گردید. در واقع در این روش، ۵/۲۵ میلی‌گرم از عصاره خشک شده بره موم حاصل از حلال الکی و عصاره آبی، وزن گردید و در ۱ میلی‌لیتر الکل ۹۶ درصد حل گردید. سپس بر روی دستگاه شیکر به مدت ۲ ساعت نگهداری شد. محلول حاصل را از فیلتر میکروبی ۰/۲۲ میکرون عبور داده شد تا سترون شود. دیسک‌های بلانک سترون را به محلول اضافه گردید و در فور memmert ۳۰ درجه سانتی‌گراد برای ۲۴ ساعت نگهداری گردید تا کاملاً خشک شود. بعد از آن از کشت تازه باکتری‌ها، سوسپانسیونی با غلظت نیم‌مک فارلند ($10^8 \times 1/5$) باکتری در میلی‌لیتر) در محیط تریپتون سویا برات (اسیدیته $7/1 \pm 0/02$ Merck) تهیه شد و کاملاً به صورت چمنی در سطح محیط کشت مولر هینتون آگار پخش گردید، دیسک بر روی محیط با پنس سترون قرار داده شد. برای کنترل منفی، دیسک‌های بلانک سترون در اتانول ۹۶ درصد قرار داده شد. برای کنترل مثبت هم از دیسک‌های استاندارد آنتی بیوتیک تتراسایکلین، اریترومایسین، جنتامایسین، نالیدیکسیک اسید، پلی‌میکسین، کلیندامایسین و سم اکسی کلرور مس استفاده گردید. و سپس پلیت حاوی باکتری‌ها و دیسک‌ها برای ۲۴ ساعت در گرم‌خانه Memmert، ۲۷ درجه سانتی‌گراد قرار داده شد. میانگین قطر هاله عدم رشد توسط کولیس بر حسب میلی‌متر اندازه‌گیری گردید، این آزمون در سه تکرار انجام پذیرفت (Schaad et al., 2001).

تعیین MIC^۲

به این منظور ۵/۲۵ میلی‌گرم از عصاره الکی بره موم پودر شده را در ۱۰۰۰ میکرولیتر الکل ۹۶ درصد، دی متیل سولفوکسید و عصاره آبی پروپولیس (همان طور که روش تهیه آن در بالا ذکر شده است) قرار داده شد و به مدت ۲ ساعت در دستگاه شیکر گذاشته شد تا کاملاً حل شود. سپس عصاره فراهم شده از فیلتر میکروبی ۰/۲۲ میکرون عبور داده شد (Jafarzadeh Kashi et al., 2011). مطابق دستورالعمل موسسه استاندارد و تحقیقات صنعتی ایران شماره ۵۸۷۵ (نگهدارنده‌ها-تعیین حداقل غلظت بازدارنده (MIC) ۱۳ لوله آزمایش برای هر سویه، در فور با دمای ۱۶۰ درجه سانتی‌گراد نگهداری گردید تا کاملاً سترون شود. سپس در لوله‌های شماره ۲ تا ۱۰، ۱۰۰۰ میکرولیتر از تریپتون سویا برات (اسیدیته $7/1 \pm 0/02$ Merck) توزیع شد.

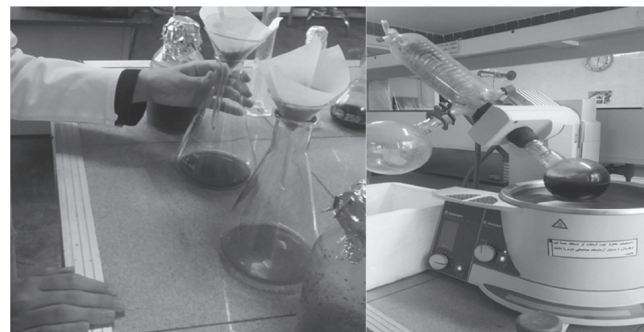


شکل ۱- کشت سویه باکتری و تهیه نیم مک فالند

تهیه عصاره‌های الکی و عصاره آبی بره موم:

بره موم جمع‌آوری شده از کندوهای مختلف در سطح استان کردستان در اواخر شهریور سال ۱۳۹۵ در دمای ۲۰- درجه سانتی‌گراد نگهداری گردیدند. برای تهیه پودر آن از نیتروژن مایع کمک گرفته شد. مقدار ۲۰ گرم از پودر با استفاده از ترازوی دیجیتالی BEL با دقت ده هزارم گرم توزین و در ۱۰۰ میلی‌لیتر اتانول ۷۰ درصد حل گردید. محلول حاصل در یک ظرف استریل در بسته ریخته شد و در اتاقی تاریک با دمای ۲۵ درجه سانتی‌گراد برای دو هفته نگهداری شد. سپس محلول از کاغذ واتمن No₄ و پروپولیس از کاغذ واتمن No₁.

برای تصفیه آن‌ها عبور داده شد. برای تبخیر حلال و تخلیص هرچه بیش‌تر بره موم از دستگاه روتاری اواپراتور EV311 Lab Tech با سرعت ۱۰۰ دور در دقیقه و دمای ۴۰ درجه سانتی‌گراد استفاده گردید. عصاره خالص شده در دمای ۲۰- درجه سانتی‌گراد به مدت ۲۴ ساعت نگهداری شد و برای خشک کردن، به دستگاه فریز درایر مدل (CHRIST ALPHA2-4 LD plus) انتقال داده شد. یک شبانه روز پس از آن، به صورت پودر خشک شده در دمای ۲۰- درجه سانتی‌گراد در حالی که با فویل آلومینیومی پوشانده شده بود، نگهداری گردید، این کار برای عصاره آبی به همین صورت انجام گرفت (شکل ۲). (Jafarzadeh et al., 2011).



شکل ۲- تهیه عصاره‌های الکی و آبی پروپولیس

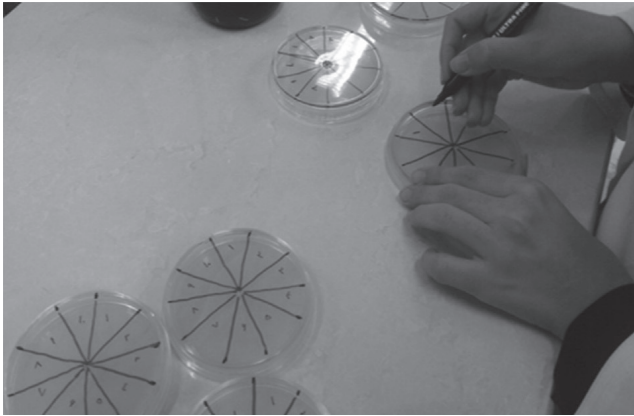
1- Clinical and Laboratory Standards Institute

2- minimum inhibitory concentration





برداشته و به پلیت اضافه شد و در دمای ۲۸ درجه سانتی‌گراد در انکوباتور نگه‌داری گردید، این آزمایش در سه تکرار انجام پذیرفت (شکل ۴) (JafarzadehKashi et al., 2011).



شکل ۴- انجام آزمون MBC

تجزیه و تحلیل آماری: برای آنالیز آماری داده‌ها از نرم افزار SPSS V.20 و آزمون آماری DUNCAN استفاده شد.

یافته‌ها:

میانگین قطر هاله عدم رشد عصاره‌های بره موم، آنتی‌بیوتیک نتایج مربوط به قطر هاله عدم رشد در جدول ۱ نشان داده شده است. بیش‌ترین قطر هاله عدم رشد مربوط به عصاره الکلی (با اتانول ۹۶ درصد)، دی‌متیل سولفوکسید و عصاره آبی به ترتیب با مقادیر $۵۸/۷۶۶ \pm ۰/۵۸$ ، $۶/۳۳ \pm ۰/۵۸$ و $۵۸/۶۶۶ \pm ۰/۵۸$ مشاهده شد. آنالیز آماری نشان داد که میانگین قطر هاله عدم رشد، عصاره الکلی (با حلال اتانول ۹۶ درصد و دی‌متیل سولفوکسید) به صورت معنی‌داری بیش‌تر از عصاره آبی است ($P < ۰,۰۵$).

لوله‌ها در اتوکلاو با دمای ۱۲۱ درجه سانتی‌گراد ۱۵ دقیقه سترون شدند. سپس درون لوله‌ی شماره ۱، ۱۰۰۰ میکرولیتر از عصاره الکلی بره موم خالص ریخته شد و در لوله شماره ۲، ۱۰۰۰ میکرولیتر عصاره خالص اضافه گردید. بعد از حل شدن کامل از لوله شماره ۲، ۱۰۰۰ میکرولیتر برداشته و به لوله شماره ۳ منتقل گردید تا رقت ۱:۴ حاصل گردد. این کار تا لوله شماره ۱۰ تکرار گردید. در نهایت از لوله شماره ۱۰، ۱۰۰۰ میکرولیتر بیرون ریخته شد تا حجم تمام لوله‌ها مشابه باشد. در نهایت برای هر سه باکتری رقت‌های زیر فراهم گردید. به تمام لوله‌ها ۱۰۰۰ میکرولیتر از باکتری با غلظت نیم‌مک فارلند ($۱/۵ \times ۱۰^۸$) CFU/ml اضافه گردید تا شرایط برای تمام تیمارهای آزمایش مشابه باشد، این آزمایش برای هر سه تکرار به همین صورت انجام پذیرفت (شکل ۳) (JafarzadehKashi et al., 2011).



شکل ۳- مراحل انجام آزمون MIC

تعیین^۳ MBC

برای تعیین MBC، بعد از تهیه محیط‌کشت مولر هینتون آگار در پلیت‌های ۱۰ سانتی‌متری توزیع گردید و هر کدام از پلیت‌ها به ده قسمت مساوی تقسیم شد. سپس از لوله شماره ۱ تا لوله شماره ۱۰، عصاره الکلی و عصاره آبی، ۱۰ میکرولیتر را

جدول ۱- میانگین قطر هاله عدم رشد دیسک‌های حاوی عصاره‌های آبی و الکلی بره‌موم بر باکتری *Ralstonia solanacearum*

مواد/ قطر هاله عدم رشد (میلی‌متر)	باکتری <i>Ralstonia solanacearum</i>
عصاره آبی	$۵۸/۰ \pm ۶۶/۵$
عصاره الکلی (اتانول ۹۶ درصد)	$۵۸/۰ \pm ۶۶/۷$
عصاره الکلی (دی‌متیل سولفوکسید)	$۵۸/۰ \pm ۳۳/۶$
آب مقطر استریل	*
اتانول ۹۶ درصد	*
دی‌متیل سولفوکسید	*

* فاقد هاله عدم رشد

هم‌چنین طبق جدول CLSI نشان داده شده (جدول ۲)، که باکتری *Ralstonia solanacearum* نسبت به

3- minimum bactericidal concentration





سم آکسی کلرور مس ۱ در هزار قطر هاله ۲۱ میلی متر ملاحظه شد. دیسک‌های حاوی حلال (اتانول ۹۶ درصد، دی متیل سولفوآکسید) به عنوان کنترل منفی هیچ هاله عدم رشدی را نشان ندادند.

آنتی‌بیوتیک‌های تتراسایکلین، جنتامایسین به ترتیب با قطر هاله ۲۴، ۲۳ میلی‌متر حساس می‌باشند اما به آنتی‌بیوتیک‌های اریترومایسین، نالیدیک اسید و کلیندامایسین به ترتیب با قطر هاله ۱۰، ۱۰ و ۱۲ میلی‌متر مقاوم تعیین شد. و نسبت به

جدول ۲- میانگین قطر هاله عدم رشد دیسک‌های حاوی آنتی‌بیوتیک‌های مختلف روی باکتری *Ralstonia solanacearum*

CLSI			نام باکتری	دیسک آنتی بیوتیک
S	I	R		
≥ 19	۱۵-۱۸	≤ 14	<i>Ralstonia solanacearum</i>	تتراسایکلین
≥ 15	۱۲-۱۴	≤ 11	۲۴	اریترومایسین
≥ 15	۱۳-۱۴	≤ 12	۱۰	جنتامایسین
≥ 21	۱۵-۲۰	≤ 14	۲۳	نالیدیک‌سیک‌اسید
≥ 23	۱۴-۲۲	≤ 13	۱۰	کلیندامایسین
			۱۲	

جدول ۵- مقدار MIC و MBC عصاره الکلی (با دی متیل سولفوآکسید) بره موم برای باکتری *Ralstonia solanacearum*

سری رقت	غلظت (mg/ml) پروپولیس	<i>Ralstonia solanacearum</i>	
		MBC	MBC
۱/۱	۵/۲۵	-	-
۱/۲	۲/۶۲	-	-
۱/۴	۱/۳۱	-	-
۱/۸	۰/۶۵۶	-	-
۱/۱۶	۰/۳۲۸	+	+
۱/۳۲	۰/۱۶۴	+	+
۱/۶۴	۰/۰۸۲	+	+
۱/۱۲۸	۰/۰۴۱	+	+
۱/۲۵۶	۰/۰۲	+	+
۱/۵۱۲	۰/۰۱	+	+

حداقل غلظت مهارکنندگی (MIC) عصاره الکلی اتانولی، دی متیل سولفوآکسید و عصاره آبی بره موم برای باکتری *Ralstonia solanacearum* به ترتیب برابر برای ۰/۶۵۶، ۱/۳۱ و ۲/۶۲ و هم‌چنین حداقل غلظت کشندگی (MBC) برای باکتری مذکور به ترتیب ۰/۶۵۶، ۱/۳۱ و ۵/۲۵ میلی‌گرم بر میلی‌لیتر تعیین گردید (جدول ۴ و ۵).

نتیجه‌گیری:

در تحقیق حاضر عصاره الکلی بره موم بر باکتری *Ralstonia solanacearum* عامل پوسیدگی قهوه‌ای سیب‌زمینی مورد ارزیابی قرار گرفت. مهم‌ترین خواص دارویی بره موم، اثرات آنتی‌بیوتیکی ضدقارچی، ضدویروسی و ضدباکتریایی آن است.

جدول ۶- مقدار MIC و MBC عصاره آبی بره موم برای باکتری *Ralstonia solanacearum*

سری رقت	غلظت (mg/ml) پروپولیس	<i>Ralstonia solanacearum</i>	
		MBC	MBC
۱/۱	۵/۲۵	-	-
۱/۲	۲/۶۲	-	-
۱/۴	۱/۳۱	-	-
۱/۸	۰/۶۵۶	-	-
۱/۱۶	۰/۳۲۸	+	+
۱/۳۲	۰/۱۶۴	+	+
۱/۶۴	۰/۰۸۲	+	+
۱/۱۲۸	۰/۰۴۱	+	+
۱/۲۵۶	۰/۰۲	+	+
۱/۵۱۲	۰/۰۱	+	+

جدول ۴- مقدار MIC و MBC عصاره الکلی (با اتانول ۹۶ درصد) بره موم برای باکتری *Ralstonia solanacearum*

سری رقت	غلظت (mg/ml) پروپولیس	<i>Ralstonia solanacearum</i>	
		MBC	MBC
۱/۱	۵/۲۵	-	-
۱/۲	۲/۶۲	-	-
۱/۴	۱/۳۱	-	-
۱/۸	۰/۶۵۶	-	-
۱/۱۶	۰/۳۲۸	+	+
۱/۳۲	۰/۱۶۴	+	+
۱/۶۴	۰/۰۸۲	+	+
۱/۱۲۸	۰/۰۴۱	+	+
۱/۲۵۶	۰/۰۲	+	+
۱/۵۱۲	۰/۰۱	+	+





آنتی بیوتیک های مختلفی از قبیل کاسوگامایسین، استریتومایسین، سفتریوکسون و جنتامایسین بر باکتری *Ralstonia solanacearum* (جداسازی شده از سیب زمینی، بادمجان و فلفل) مورد بررسی قرار دادند. نتایج تحقیقات آن ها حاکی از اثر آنتی بیوتیک های مذکور بر کنترل بیماری در شرایط آزمایشگاهی بود. بیشترین اثر کنترل کنندگی مربوط به جنتامایسین و کم ترین آن به کاسوگامایسین گزارش گردید که نتایج حاصل از مطالعه ی آن ها با نتایج پژوهش حاضر مطابقت دارد.

در این پژوهش علاوه بر مطالعه اثر آنتی بیوتیک های مختلف، اثر اکسی کلرور مس بر باکتری عامل پوسیدگی قهوه ای سیب زمینی مورد بررسی قرار گرفت. قطر هاله عدم رشد برای ترکیب اکسی کلرور مس ۲۱ میلی متر اندازه گیری شد.

در مقایسه اثر آنتی بیوتیک های مختلف و ترکیب اکسی کلرور مس با اثر بره موم کندوهای عسل، اگرچه اثر آنتی بیوتیک ها و اکسی کلرور مس بهتر از بره موم گزارش گردید، اما به دلیل بحث مقاومت باکتری ها به آنتی بیوتیک ها و ترکیبات مسی کاربرد این گروه از ترکیبات نمی تواند پیشنهاد مناسبی برای کنترل بیمارگرهای گیاهی به شمار آید.

از طرفی استفاده بی رویه از سموم شیمیایی موجب آلودگی های زیست محیطی می شود که با اثر بر زنجیره های غذایی سبب مشکلات جدی در سلامت انسان و محیط زیست می گردد. لذا یافتن ترکیباتی طبیعی (از جمله بره موم) با خاصیت ضد میکروبی، به دلیل ماهیت طبیعی و ایمن بودن آن برای سلامت انسان و محیط زیست امری ضروری است. به نظر می رسد که با مطالعه ی بره موم های حاصل از کندوهای زنبور عسل در مناطق مختلف و بررسی خواص ضد میکروبی آن بتوان از این ترکیب طبیعی به جای سموم شیمیایی و آنتی بیوتیک های صنعتی استفاده نمود.

تشکر و قدردانی:

نویسندگان مقاله مراتب تشکر و قدردانی خود را نسبت به باشگاه پژوهشگران جوان و نخبگان واحد سنجندج به دلیل حمایت های مادی و معنوی در اجرای این مطالعه ابراز می دارند.

فعالیت ضد میکروبی پروپولیس ممکن است به واسطه ی اثر مستقیم بر میکروارگانیسم ها، و یا غیر مستقیم از طریق تحریک سیستم ایمنی است. Takaisi و همکاران (۱۹۹۴)، این خاصیت ضد میکروبی را به مکانیسم اثر بره موم بر تقسیم سلولی، تغییر ماهیت سیتوپلاسمی و غشای باکتری مرتبط می دانند. البته نقش بره موم بر فعالیت آنزیم های RNA پلی مرازهای وابسته به DNA و گلوکز ترانس فراز باکتری اثر می گذارد که احتمالاً بی ارتباط با خاصیت ضد میکروبی بره موم بر باکتری ها باشد.

در تحقیق حاضر، عصاره الکلی بره موم به میزان معنی داری بیش از عصاره آبی قادر به کنترل باکتری در شرایط آزمایشگاهی گردید. Basim و همکاران (۲۰۰۶) باکتری *Ralstonia* را از باکتری های حساس به بره موم گزارش نموده اند. در مطالعه ی آن ها حداقل غلظت بازدارندگی مربوط به ۱/۱۰۰ از دانه گرده و بیش ترین آن مربوط به ۱/۱۰۰۰ از عصاره بره موم می باشد، خاصیت بازدارندگی بره موم بیش از دانه گرده ملاحظه گردید. در تحقیق حاضر هم عصاره های الکلی و آبی بره موم قادر به کنترل باکتری مذکور بودند. به گونه ای که بیش ترین قطر هاله عدم رشد مربوط به عصاره الکلی (با اتانول ۷۰ درصد)، دی متیل سولفوکسید و عصاره آبی به ترتیب با مقادیر ۵۸/۶۶±۰/۷، ۵۸/۳۳±۰/۶ و ۵۸/۶۶±۰/۵ مشاهده شد. آنالیز آماری نشان داد که میانگین قطر هاله عدم رشد، عصاره الکلی (با حلال اتانول ۷۰ درصد و دی متیل سولفوکساید) به صورت معنی داری بیش تر از عصاره آبی است ($P < 0.05$).

در این مطالعه اثر آنتی بیوتیک های مختلف تتراسایکلین، اریترومایسین، جنتامایسین، نالیدیکسیک اسید و کلیندامایسین بر باکتری *Ralstonia solanacearum* مورد ارزیابی قرار گرفت. نتایج حاصل از این پژوهش نشان داد که باکتری *Ralstonia solanacearum* نسبت به آنتی بیوتیک های تتراسایکلین، جنتامایسین به ترتیب با قطر هاله ۲۴، ۲۳ میلی متر حساس می باشند اما به آنتی بیوتیک های اریترومایسین، نالیدیک اسید و کلیندامایسین به ترتیب با قطر هاله ۱۰، ۱۰ و ۱۲ میلی متر مقاوم تعیین شد. verma و همکاران (۲۰۱۴) در مطالعه ای اثر





منبع ها:

- Elphinstone J (2005) The current bacterial wilt situation: a global view. In: Allen, C., Prior, P., Hayward, A.C., Eds., Bacterial Wilt Disease and the *Ralstonia solanacearum*. Species Complex, APS Press, St. Paul 9-28.
- Floyd J (2007) New Pest Response Guidelines: *Ralstonia solanacearum* race 3. Biovar 2. USDA-APHIS-PPQ, Emergency and domestic programs, Riverdale, MD, Online.
- Freitas J A, Vanat N, Pinheiro JW, Balarin MRS, Sforcins JM, Venancio EJ (2011) The effects of propolis on antibody production by laying hens. Poultry science 90(6): 1227-1233.
- Antunez K, Harriet J, Gende LM, Maggi M, Eguaras M, Zunino P (2008) Efficacy of natural propolis extract in the control of American Foulbrood. Veterinary Microbiology 131324-131331.
- Basim E, Basim H, Özcan M (2006) Antibacterial activities of Turkish pollen and propolis extracts against plant bacterial pathogens. Journal of Food Engineering 77(4): 992-996.
- Bassani-Silva S, Sforcin J M, Amaral AS, Gaspar LF, Rocha NS (2007) Propolis effect in vitro on canine transmissible venereal tumor cells. Revista Portuguesa de Ciências Veterinárias 102261-102265.
- Schaad NW (2001) Initial identification of common genera. Pp. 1-15. In: Schaad N.W., Jones J.B & Chun W (eds). Laboratory Guide for Identification of Plant Pathogenic Bacteria. The American Phytopathological Society.
- Jafarzadeh Kashi TS, Kasra Kermanshahi R, Erfan M, Vahid Dastjerdi E, Rezaei Y, Tabatabaei FS (2011) Evaluating the In-vitro antibacterial effect of Iranian propolis on oral microorganisms. Iranian Journal of Pharmaceutical Research 10(2): 363-368.
- Takaisi-Kikuni NBH (1994) Schilcher, Electron microscopic and microcalorimetric investigations of the possible mechanism of the antibacterial action of a defined propolis provenance. Planta Medica 66222- 66227.
- Verma R, Dutta A, Choudhary AK, Maurya S. (2014). Control of *Ralstonia Solanacearum* Infection in Tomato, Brinjal and Capsicum by antibiotic sensitivity test. Journal of Advanced Laboratory Research in Biology 3:35-40.





Evaluation of antibacterial properties of alcohol and water extracts of propolis on *Ralstonia solanacearum*



F. Etminani¹, A. Etminani²

1,2-Young Researchers and Elite Club, Sanandaj Branch, Islamic Azad University, sanandaj, Iran

Received: 10 July 2016 Accepted: 16 November 2016

۲۸

Abstract

Potato brown rot (the causal agent *Ralstonia solanacearum*) is one of the important and dangerous bacterial diseases. Due to its wide distribution and broad host range and in soil of different regions through irrigation water or latent infected tubers. It is generally difficult to control the damage of of this bacterium. This disease is widely distributed in most part of Iran and which reduce the quality and quantity of potato. This research was conducted to survey antibacterial activity of propolis on *Ralstonia solanacearum*. After propolis collection from different parts of Kurdistan province and propolis extraction and water extraction, Minimum Inhibitory Concentration (MIC) and Minimum Bactericidal Concentration (MBC) activity for bacterial strains were determined. Data analysis was performed using the SPSS software programme and comparison of means was done with Duncan test at 5% level. Use of alcoholic solvent (96% ethanol and dimethyl sulfoxide) resulted in a greater mean diameter of growth inhibitory zone in comparison to water extract ($p < 0.05$). Inhibitory concentrations (MICs) of alcoholic, dimethyl sulfoxide and water extract of propolis for *Ralstonia solanacearum* were 0/656, 1/31 and 2/62 and and the MBCs for each of the above mentioned extraction were 0/656, 1/31 and 5.25 mg/ml respectively. This disease by causing wilt and brown rot in potato region, cause serious disease in most potato growing region of Iran. This research for control of this disease conducted. According to the results, Propolis showed significant effect on *Ralstonia solanacearum* in laboratory condition

Keywords: propolis, potato, water extract, alcohol extract

Corresponding Author: F. Etminani

Email: agriculture.student@yahoo.com

