

بررسی اثر عصاره کلروفومی سیر (*Allium Sativum L.*) بر مورفولوژی و فیزیولوژی بروسلا

رضا شاپوری^{۱*}، مرتضی ستاری^۲، زهیر محمدحسن^۳

۱- کارشناس ارشد، گروه باکتری‌شناسی دانشکده علوم پزشکی تربیت مدرس

۲- استادیار، گروه باکتری‌شناسی دانشکده علوم پزشکی تربیت مدرس

۳- دانشیار، گروه ایمنی‌شناسی دانشکده علوم پزشکی تربیت مدرس

*آدرس مکاتبه: تهران، دانشگاه تربیت مدرس، دانشکده علوم پزشکی، گروه باکتری‌شناسی

صندوق پستی: ۱۵۸-۱۴۱۱۵، تلفن: ۸۰۱۱۰۰۱ (۰۲۱)، نمابر: ۸۰۰۶۵۴۴ (۰۲۱)

پست الکترونیکی: sattarym@yahoo.com

چکیده

بروسلا تحت تاثیر عواملی مانند پنی‌سیلین، گلیسین و برخی از هورمون‌ها می‌تواند به ال - فرم تبدیل شود. اشکال ال باکتری ممکن است در طول بیماری و یا بروسلاز نهفته ایجاد شوند و در عودهای مجدد بیماری و انتقال آن دخیل باشند.

سیر (*Allium Sativum L.*) گیاهی دارویی است که آلیسین مهمترین ماده ضد میکروبی آن می‌باشد. در این بررسی پس از استخراج عصاره کلروفومی سیر و تعیین میزان کمی آلیسین، حداقل غلظت بازدارنده از رشد (MIC) و باکتری‌کشی (MBC) بر روی بروسلا ملی‌تنسیس Rev1 و بروسلا آبورتوس S19 تعیین شد. اثر عصاره بر مورفولوژی بروسلا در غلظت‌های کمتر از بازدارنده، اثر زمان و دما در تاثیر غلظت‌های مختلف عصاره بر روی بروسلا و اثر ضد میکروبی عصاره در حضور سوکروز بر روی باکتری مورد مطالعه قرار گرفت و نشان داد که اثر ضد میکروبی آلیسین بر روی بروسلا تحت تاثیر دما قرار نمی‌گیرد و اثر کشندگی خود را در همان دو ساعت اول بر روی باکتری نشان می‌دهد. همچنین اشکال ال باکتری در غلظت‌های کمتر از بازدارنده عصاره جدا نشدند.

کلواژگان: بروسلا، ال - فرم، آلیسین، ضد میکروبی

مقدمه

بروسلا باکتری گرم منفی هوازی، به شکل کوکوباسیل و عامل بروسلوز در حیوانات و انسان است [۱].

بروسلا تحت تاثیر پنی‌سیلین، گلیسین و هورمون‌های استروئیدی می‌تواند به شکل ال - فرم درآید. بررسی‌ها نشان داده است که بروسلاها با نقص در دیواره سلولی بهتر از باکتری طبیعی باعث نابودی و انهدام مونسیت‌ها می‌شوند. برخی از این ال - فرم‌ها قابل فیلتر شدن هستند و می‌توانند از فیلترهای باکتریولوژیک عبور کنند [۲، ۳، ۴، ۵].

اشکال ال بروسلا ممکن است در طول بیماری فعال و یا بروسلوز نهفته ایجاد شوند. گزارش‌هایی وجود دارد که ثابت می‌کند گونه‌های بروسلا می‌توانند در اثر تبدیل شدن به ال - فرم و سپس بازگشت به فرم طبیعی به گونه دیگری تبدیل شوند. دو نوع پروتئین باند شونده به پنی‌سیلین (PBP) به نام PBP1 و PBP2 در بروسلا شناسایی شده است. PBP ها در پاتوژنز باکتری نقش دارند. PBP2 به عنوان کامل‌کننده برای فعالیت PBP1 است. PBP ها در تبدیل بروسلا به ال - فرم نقش دارند [۴، ۵، ۶، ۷].

سیر (*Allium Sativum L.*) با داشتن ترکیبات آلی گوگردار دارای اثرات ضد میکروبی وسیع، ضد سرطان، فعال‌کننده سیستم ایمنی و اثرات ضد انعقادی می‌باشد. آلیسین که در اثر عمل آنزیم آلتیناز از آلتین ایجاد می‌شود، مهمترین ماده ضد میکروبی سیر است [۸، ۹، ۱۰، ۱۱].

اشکال ال توانایی بازگشت به فرم طبیعی باکتری را دارا می‌باشند بنابراین می‌توانند در چرخه انتقال بروسلوز از حیوان به انسان و سایر پستانداران نقش ایفا کنند.

یافتن مواد جدید ضد میکروبی بدون اثرات سوء برای انسان از اهمیت ویژه‌ای برخوردار است. لذا هدف این تحقیق بررسی جامع اثر ضد میکروبی آلیسین بر تغییرات مرفولوژی و فیزیولوژی بروسلا است.

مواد و روش‌ها

تهیه سویه‌های بروسلا: سویه‌های بروسلا ملی تنسیس، Rev1 و آبورتوس S19 از انستیتو رازی تهیه شد. باکتری‌ها پس از کشت بر روی محیط آبگوشتی و آگاردار بروسلا و انجام تست‌های تاییدی در محیط بروسلا براث حاوی ۱۵ درصد گلیسرول، در ۲۰- و ۷۰-درجه سانتی‌گراد برای کارهای بعدی نگهداری شدند [۱۲].

تهیه عصاره کلروفومی سیر: تهیه عصاره کلروفومی بر اساس روش کار منابع انجام گرفت که شامل تهیه عصاره آبی سیر، افزودن کلروفورم به عصاره آبی در دکانتور و جدا نمودن فاز کلروفومی، تقطیر در خلا در دمای ۵۵-۴۵ درجه سانتی‌گراد برای حذف کلروفورم و خالص‌سازی عصاره که به صورت یک عصاره زرد مایل به سبز با بوی تند سیر به دست می‌آید [۱۳، ۱۴].

تعیین مقدار کمی آلیسین: مقدار کمی آلیسین موجود در عصاره به وسیله کروماتوگرافی با کارایی بالا (HPLC) با روش کار ذکر شده در فارماکوپه انگلستان انجام گرفت [۱۵]. به‌طور خلاصه شامل خرد و انکوبه کردن ۱۲ ساعت سیر در ۵۵ درجه سانتی‌گراد، آسیاب و حل کردن آن در آب مقطر که ۱۰ میلی‌لیتر از محلول رویی را با ۲۵ میلی‌لیتر از اسید فرمیک و متانول مخلوط نمودیم و از مایع رویی جهت انجام HPLC استفاده کردیم. استاندارد داخلی ۲۰ میلی‌گرم بوتیل پاراهیدروکسی بنزوات (BPB) در یک لیتر از حجم مساوی آب و متانول می‌باشد. با استفاده از فرمول زیر مقدار کمی آلیسین محاسبه می‌شود:

$$\text{درصد آلیسین} = \frac{s_1 m_2 \times 22.75}{s_2 m_1}$$

m_1 = مقدار ماده مورد آزمایش بر حسب گرم

s_1 = سطح زیر منحنی آلیسین

m_2 = مقدار BPB بر حسب گرم



S₂ = سطح زیر منحنی BPB

فیکس کردن در حرارت خیلی ملایم و رنگ آمیزی با سافرانین مورد مطالعه قرار گرفتند [۳۹، ۱۶، ۱۷].

بررسی اثر زمان و دما در تاثیر غلظت‌های مختلف عصاره بر روی بروسلا: دو سری لوله از رقت‌های مختلف عصاره در مولر هینتون برات ۱ درصد Hb با تلقیح 10^5 CFU/ml باکتری تهیه شد. یک سری از لوله‌ها در ۳۷ درجه سانتی‌گراد (به همراه ۱۰-۷ درصد CO₂) و سری دیگر در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد نگهداری شد. در زمان‌های صفر، ۱، ۲، ۴ و ۲۴ ساعت از لوله‌های هر دو سری بر روی پلیت کشت و در ۳۷ درجه سانتی‌گراد با ۱۰-۷ درصد CO₂ به مدت ۵ روز انکوبه شد [۹، ۱۶، ۱۷].

نتایج

تعیین مقدار کمی آلیسین به روش HPLC

با جایگزین اعداد به دست آمده در فرمول صفحه پیش میزان آلیسین ۱/۷۶ میلی‌گرم درصد گرم سیر محاسبه گردید.

نتایج MIC و MBC عصاره بر روی بروسلا: با توجه به جدول شماره ۱: ۱۶۰:۱ عصاره به‌عنوان MIC و ۱:۸۰ آن به‌عنوان MBC برای هر دو سویه بروسلا به دست می‌آید. با توجه به مقدار کمی آلیسین به دست آمده غلظت آلیسین در رقت ۱:۱۶۰ عصاره برابر با ۱۲۸ میکروگرم بر میلی‌لیتر و در رقت ۱:۸۰ عصاره ۲۱۸ میکروگرم بر میلی‌لیتر است.

اثر ضد میکروبی عصاره در حضور سوکروز: نتایج ذکر شده در جدول شماره ۲ نشان داد که اثر ضد میکروبی عصاره در حضور سوکروز نیز همانند نتایج جدول شماره ۱ برای MIC و MBC می‌باشد.

اثر غلظت‌های کمتر از بازدارنده عصاره بر مورفولوژی بروسلا: در مطالعه لام‌های تهیه شده از سه رقت ۱:۵۰۰، ۱:۱۰۰۰ و ۱:۱۰۰۰۰ عصاره، در ۴ ساعت اول دو لوله ۱:۵۰۰ و ۱:۱۰۰۰ عصاره بیشترین

تعیین MIC و MBC عصاره بر روی بروسلا: از محیط مولر هینتون برات و آگار حاوی ۱ درصد Hb (هموگلوبین) برابر استانداردهای میکروب‌شناسی برای تعیین حداقل غلظت بازدارنده از رشد (MIC) و حداقل غلظت باکتری‌کشی (MBC) استفاده شد. این بررسی به روش رقت در لوله (ماکرو) با تلقیح 10^5 CFU/ml باکتری به لوله‌های حاوی رقت‌های مختلف عصاره و انکوباسیون تا ۴ روز در ۳۷ درجه سانتی‌گراد به همراه ۱۰-۷ درصد دی‌اکسیدکربن انجام گرفت. در هر روز از لوله‌ها بر روی پلیت کشت و در همان شرایط گرماگذاری شد [۹].

بررسی اثر ضد میکروبی عصاره در حضور سوکروز: در این مرحله از مولر هینتون برات ۱ درصد Hb دارای سوکروز ۰/۵ مولار استفاده شد. پس از تهیه رقت‌های عصاره در لوله و تلقیح 10^5 CFU/ml باکتری، لوله‌ها در ۳۷ درجه سانتی‌گراد با ۱۰-۷ درصدی CO₂ به مدت ۳ روز گرماگذاری شدند، هر روز یک کشت بر روی مولر هینتون آگار ۱ درصد Hb داده می‌شد و پلیت‌ها در همان شرایط به مدت ۵ روز انکوبه می‌شدند [۱۶، ۱۷].

بررسی اثر غلظت‌های کمتر از بازدارنده عصاره بر مورفولوژی بروسلا: دو سری لوله حاوی رقت‌های مختلف کمتر از بازدارنده عصاره در مولر هینتون برات ۱ درصد Hb با تلقیح 10^5 CFU/ml باکتری تهیه شدند. یک سری از لوله‌ها حاوی سوکروز ۰/۵ مولار بودند، هر دو سری لوله در ۳۷ درجه سانتی‌گراد با ۱۰-۷ درصد CO₂ انکوبه شدند. در زمان‌های ۴ و ۲۴ ساعت بعد از گرماگذاری از لوله‌ها بر روی محیط بروسلا آگار مناسب برای رشد باکتری‌های ال - فرم با غلظت آگار ۰/۷ درصد و حاوی سوکروز ۰/۵ مولار کشت و در ۳۷ درجه سانتی‌گراد، ۱۰-۷ درصد CO₂ به مدت ۱۰ روز انکوبه شدند. همچنین در زمان‌های ذکر شده گسترشی از هر لوله بر روی لام تهیه گردید. لام‌ها پس از



اشکال آنتیپیک را از خود نشان دادند. این اشکال در مورد سویه Rev1 مشخص تر بود و نسبت به باکتری طبیعی

جدول شماره ۱- نتایج MIC و MBC عصاره بر روی بروسلا

کنترل مثبت	لوله ۱	لوله ۲	لوله ۳	لوله ۴	لوله ۵	لوله ۶	لوله ۷	لوله ۸	لوله ۹
-	۱:۱۰	۱:۲۰	۱:۴۰	۱:۸۰	۱:۱۶۰	۱:۳۲۰	۱:۶۴۰	۱:۱۲۸۰	۱:۲۵۶۰
+	-	-	-	-	-	+	+	+	+
+	-	-	-	-	+	+	+	+	+
+	-	-	-	-	-	+	+	+	+
+	-	-	-	-	+	+	+	+	+

جدول شماره ۲- اثر ضد میکروبی عصاره در مضمور سوکروز

کنترل مثبت	لوله ۱	لوله ۲	لوله ۳	لوله ۴	لوله ۵
-	۱:۲۰	۱:۴۰	۱:۸۰	۱:۱۶۰	۱:۳۲۰
+	-	-	-	-	+
+	-	-	-	+	+
+	-	-	-	-	+
+	-	-	-	+	+

گرددتر بودند. برخی از آنها از اندازه باکتری‌های طبیعی بزرگتر بودند. در بررسی گسترش‌های بعد از ۲۴ ساعت نیز نتایج مشابه به دست آمد. این اشکال در هر دو سری از لوله‌های بدون سوکروز و دارای سوکروز مشاهده شدند. در رشد بر روی محیط بروسلا آگار ۰/۷ درصد حاوی سوکروز نیم مولار تا ۱۰ روز انکوباسیون هیچ

کلونی با خصوصیات کلونی‌های اشکال ال-فرم جدا نشد. اثر زمان و دما در تاثیر غلظت‌های مختلف عصاره: نتایج جداول شماره ۳ و ۴ نشان می‌دهند که اثر ضد میکروبی عصاره بر روی بروسلا تحت تاثیر دما قرار نمی‌گیرد و عصاره اثر ضد میکروبی خود را در همان ۲ ساعت اول نشان می‌دهد.



جدول شماره ۳ - اثر زمان در تاثیر رقت‌های عصاره در دمای ۳۷ سانتی‌گراد

رقت عصاره					رشد روی پلیت در زمان - سویه
صفر	۱:۲۰	۱:۴۰	۱:۸۰	۱:۱۶۰	
+	+	+	+	+	صفر - S19
+	+	+	+	+	صفر - Rev1
+	+	+	+	+	۱ ساعت - S19
+	+	+	+	+	۱ ساعت - Rev1
+	-	-	-	+	۲ ساعت - S19
+	-	-	-	+	۲ ساعت - Rev1
+	-	-	-	+	۴ ساعت - S19
+	-	-	-	+	۴ ساعت - Rev1
+	-	-	-	+	۲۴ ساعت - S19
+	-	-	-	+	۲۴ ساعت - Rev1

جدول شماره ۴ - اثر زمان در تاثیر رقت‌های عصاره در دمای ۴ سانتی‌گراد

رقت عصاره					رشد روی پلیت در زمان - سویه
صفر	۱:۲۰	۱:۴۰	۱:۸۰	۱:۱۶۰	
+	+	+	+	+	صفر - S19
+	+	+	+	+	صفر - Rev1
+	+	+	+	+	۱ ساعت - S19
+	+	+	+	+	۱ ساعت - Rev1
+	-	-	-	+	۲ ساعت - S19
+	-	-	-	+	۲ ساعت - Rev1
+	-	-	-	+	۴ ساعت - S19
+	-	-	-	+	۴ ساعت - Rev1
+	-	-	-	+	۲۴ ساعت - S19
+	-	-	-	+	۲۴ ساعت - Rev1

تحت تاثیر دما قرار نمی‌گیرد و عصاره این اثر را در

هر دو دمای ۴ و ۳۷ درجه سانتی‌گراد حفظ می‌کند که یکی از مزایای عصاره در استفاده آن به‌عنوان یک ماده نگهدارنده به‌شمار می‌رود.

جداول شماره ۳ و ۴ همچنین نشان می‌دهند که عصاره اثر باکتری‌کشی در غلظت‌های MBC و

بحث

نتایج جدول شماره ۱ نشان می‌دهد که MIC و MBC برای دو سویه یکسان است و عصاره در رقت‌های پایین هم اثر ضد میکروبی دارد. نکته مهم در مورد این اثر ضد میکروبی با توجه به نتایج جداول شماره ۳ و ۴ می‌شود که اثر ضد میکروبی عصاره



که عصاره باعث ایجاد اشکال غیرطبیعی بروسلا می‌شود اما چنین اشکال آتپیکی توانایی ایجاد کلونی‌هایی با مشخصات کلونی‌های ال - فرم بر روی محیط آگار نرم مناسب برای جداسازی ال - فرم‌ها را ندارند. عدم توانایی بازگشت اشکال غیرطبیعی بروسلا توسط آلیسین این مورد را یک بار دیگر تایید می‌کند که آلیسین یکی از مواد ضد میکروبی قوی و مناسب برای حذف بروسلا است. زیرا با توجه به اهمیت اشکال ال بروسلا در موارد عود مجدد و انتقال بیماری می‌تواند استفاده از این ماده در درمان بروسلاز را مطرح می‌کند [۷]. مکانیسم یا مکانیسم‌های فعالیت ضد میکروبی آلیسین و عصاره سیر به‌طور دقیق مشخص نشده است ولی چندین مکانیسم در این رابطه پیشنهاد می‌شود. تداخل در عملکرد آنزیم‌ها و پروتئین‌های حاوی گروه SH یکی از این مکانیسم‌ها می‌باشد.

آلیسین به‌طور غیرقابل برگشت باعث مهار SH- پروتئازها و الکل دهیدروژناز وابسته به NADP می‌شود. به‌نظر می‌رسد که سلول‌های پستانداران نسبت به اثرات شدید آلیسین مقاوم هستند. یکی از دلایل مقاومت به‌علت وجود گلوکاتایون در داخل سلول‌های پستانداران می‌باشد که می‌تواند فعالیت آلیسین وارد شده به سلول را خنثی کند. به‌عبارت دیگر یکی از دلایل طیف وسیع ضد میکروبی آلیسین بدون داشتن اثرات سوء بر روی میزبان به همین دلیل است. آنچه مهم است این‌که تداخل در عملکرد پروتئین‌های حاوی گروه SH یکی از مهمترین مکانیسم‌های فعالیت بیولوژیکی آلیسین می‌باشد. البته مکانیسم‌های دیگری مانند ممانعت از نسخه‌برداری mRNA، تاثیر بر روی سنتز پروتئین‌ها و سنتز DNA نیز پیشنهاد شده‌اند [۲۲، ۲۱، ۲۰، ۱۹].

بیشتر از آن را در دو ساعت اول بر روی بروسلا نشان می‌دهد. در رقت‌های ۱:۲۰ و بالاتر این اثر را می‌توان حتی در همان یک ساعت اول تماس باکتری‌ها با عصاره مشاهده نمود. این نتیجه نیز استفاده از عصاره سیر و سایر فرآورده‌های آن را به‌عنوان مواد نگهدارنده، بیشتر تایید می‌کند. از تاثیر سریع آلیسین بر روی بروسلا می‌توان در درمان بروسلاز نیز بهره برد. با توجه به مشکلات رژیم درمانی بروسلاز از جمله عودهای مجدد و اثرات سوء ناشی از مصرف بلندمدت آنتی‌بیوتیک‌ها، می‌توان استفاده از سیر و فرآورده‌های آن را حداقل در کنار شیمی‌درمانی پیشنهاد نمود. البته باید اذعان داشت که اثر ضد میکروبی سیر محدود به بروسلا نیست و بر روی طیف وسیعی از باکتری‌های گرم مثبت و منفی، مایکوباکتریوم‌ها، ویروس‌ها، تک‌یاخته‌ها و قارچ‌ها نیز موثر است [۱۹، ۱۸، ۱۴].

در بررسی اثر ضد میکروبی عصاره کلروفومی سیر بر روی بروسلا در حضور سوکروز (جدول شماره ۲) نشان دادیم که این اثر ضد میکروبی تحت تاثیر سوکروز محیط قرار نمی‌گیرد. سوکروز ۰/۵ مولار به‌عنوان یکی از ترکیبات مهم در بالا بردن فشار اسمزی محیط شناخته می‌شود تا بدین وسیله باکتری‌های با نقص در دیواره سلولی دچار شوک اسمزی و لیز نشده و بتواند در محیط رشد کند. این بررسی نشان داد که آلیسین تنها با مکانیسم شوک اسمزی باعث نابودی بروسلا نمی‌شود زیرا اگر عصاره با اثر در دیواره سلولی و ایجاد شوک اسمزی باعث مرگ باکتری می‌شد باید در حضور سوکروز که فشار اسمزی محیط را بالا می‌برد، باکتری‌ها رشد می‌کردند [۱۶]. نتایج به‌دست آمده در مورد غلظت‌های کمتر از بازدارنده عصاره نشان داد

منابع



1. Gorvel JP, Moremo E. *Brucella* intracellular life: from invasion to intracellular replication. *Vet. Microbio.* 2002; 90: 281 – 97.
2. Hines WD, Freeman BA, Pearson GR. Production and Characterization of *Brucella* Spheroplasts. *J. Bacteriol.* 1964; 87: 438-45.
3. Mattman LH. Cell Wall Deficient Forms Stealth Pathogens. 3th ed. CRC Press. USA. 2001, pp: 351 –61.
4. Meyer ME. Evolution and taxonomy in the genus *Brucella*: steroid hormone induction of filterable forms with altered characteristics after reversion. *Am. J. Vet. Res.* 1976; 37: 207-10.
5. Meyer ME. Evolution and taxonomy in the genus *Brucella*: Progesterone induction of filterable forms of *Brucella abortus* type 2 with revertant characteristics essentially indistinguishable in vitro from those of *Brucella ovis*. *Am. J. Vet. Res.* 1976; 37: 211-4.
6. Meyer ME. Evolution and taxonomy in the genus *Brucella*: Concepts on the origin of the contemporary species. *Am. J. Vet. Res.* 1976; 37: 199-202.
7. Banai M, Adams LG, Frey M. The myth of *Brucella* L-forms and possible involvement of *Brucella* penicillin binding proteins (PBPs) in pathogenicity. *Vet. Microbio.* 2002; 90: 263-79.
8. Block E. The oranosulfur chemistry of the genus *Allium* – implications for the organic chemistry of sulfur. *Angew. Chom. Internal. Edit.* 1992; 31: 1101-264.
9. Ahsam MJ. In vitro activities of five new antimicrobial agents against *Brucella melitensis*. *Intern. J. Antimicro. Agents.* 1999; 12: 185-6.
10. Ernest E. Cardiovascular effects of garlic (*Allium sativum*): A review. *Pharmathera.* 1987; 5: 83-9.
11. Silagy CA, Neil AW. Ameta-analysis of the effect of garlic on blood pressure. *J. Hyperten.* 1994; 12: 463-8.
12. Shapiro DS, and Wong JD. *Brucella*, In Manual of clinical microbiology, Murray P.R, Baron E.J., and et al., 7th. Ed., ASM Press, 1999.
۱۳. صمصام شریعت سیدهادی، عصاره گیری و استخراج مواد موثره گیاهان دارویی و روش های شناسایی و ارزشیابی آنها. انتشارات مانی. ۱۳۷۸.
14. Delaha DC, Garagasi VF. Inhibition of *Mycobacterium* by garlic extract (*Allium Sativum*). *Antimicrob. Agen. Chemother.* 1985; 27: 485-6.
15. Block E, Naganthan S, Putman D. Allium Chemistry HPLC Analysis of Thiosulfinates from Onion, Garlic, Wild Garlic, Leek, Scallion, Shallot, Elephant Garlic, Chive and Chive. *J. Agri. Food Chem.* 1992; 40: 2418- 30.
16. Pattnaik S, Subramanyam VR, Rath CC. Effect of essential oils on the viability and morphology of *Escherichia coli* (SP-11). *Microbios.* 1995; 84: 195-9.
17. Baron E, Finegold SM. *Bailey & Scott's Diagnostic Microbiology.* 8th Ed. Mosby. 1990, pp: 171-94.
18. Sivam GP, Lampe W, Ulness B, Swanzy Sr. *Helicobacter pylori* in vitro susceptibility to garlic (*Allium sativum*) extract. *Nut and Cancer.* 1997; 27: 119-21.
19. Weber ND, Anderson DO, North JA. In vitro virucidal effects of *Allium sativum* (garlic) extract and compounds. *Planta. Med.* 1992; 58: 417-23.
20. Agarwal K.C., Therapeutic actions of garlic constituents. *Med. Res. Rev.* 1996; 16: 111-12.
21. Lawson LD. *Phytomedicines of Europe: their chemistry and biological activity.* Am. Chem. Soc. Washington DC. 1998, vol 691. pp: 176- 209.
22. Ankri S, Miron T. Allicin from garlic strongly inhibits cysteine proteinases and cytopathic effects *Entamoeba histolytica* Antimic. Agen. Chemother. 1997; 41: 2286-8.



