

مضادات الحيوية في بعض نباتات العائلة البازنجانية

للدكتور محمد صابر

المقدمة

أدى اكتشاف البنسلين عام ١٩٤٠ إلى حد عد كثير من العلماء والباحثين على البحث عن مواد مشابهة في النباتات الراقية . وعلى الرغم من أن وجود مثل هذه المركبات كان معروفاً منذ القدم في حضارات قديمة المصريين واليونانيين ، إلا أن الدراسات العلمية الصحيحة لم تبدأ إلا في عام ١٩٤٣ على يد العالمة الإنجليزية Osborn . ومع اتساع حقة البحث ظهر أن مضادات الحيوية منتشرة في النباتات الراقية بصفة عامة ، وإن كانت تظهر بصورة شائعة في أفراد عائلات نباتية معينة أكثر من غيرها كالعائلة البازنجانية (زايد وآخرون ١٩٧١) .

وتم دفع هذه الدراسة إلى إجراء نفس أولى لاربعة نباتات من العائلة البازنجانية (Solanaceae) وهي البازنجان ، والبطاطس ، والطماطم ، والفلفل لوجود مضادات الحيوية بها ضد بعض الميكروبات الاختبارية باستعمال طريقة جديدة للاستخلاص .

المواد والطريق المستعملة

جمعت نباتات البازنجان *Solanum melongena* ، والبطاطس *Solanum tuberosum* ، والطماطم *Lycopersicum esculentum* ، والملفف *Capsicum annum* والسيقان والأوراق كل على حدة ، وتركت لتجف هرائياً قبل فصل الجنور حتى أصبحت جافة تماماً ، ثم حفظت في الظلام على درجة حرارة ٥ - ٨٠ ° ملحين الاستعمال .

• الدكتور محمد صابر : باحث بمعمل الأراضي بالمركز القومي للبحوث بالدقى ، بالقاهرة .

وحضرت المستخلصات التالية من كل عضو من أعضاء النباتات تحت
الدراسة بطريقة التتابع :

- (١) مستخلص الإيثيل الأيتيل . (٢) مستخلص البنزين . (٣) مستخلص الأسيتون . (٤) مستخلص الكلوروفورم . (٥) مستخلص خلات الإيثيل .
(٦) مستخلص السكحول الإيثيل المطلق . (٧) مستخلص السكحول الميئيلي المطلق .
(٨) مستخلص الماء .

وكان يجرى الاستخلاص بنقع النبات المطحون في المذيب العضوي لمدة ٤٨ ساعة في درجة حرارة الغرفة بعد رجه لمدة ساعتين ، ثم يرشح وتغسل العينة النباتية بالمذيب العضوي عدة مرات حتى تمام الاستخلاص . وقبل إضافة المذيب التالي كانت العينة النباتية تجفف على درجة $٧٠ - ٨٠^{\circ}\text{م}$ حتى تخلص من المذيب السابق . ولقد ركزت المستخلصات بحيث يحتوى كل مليغرام من المستخلص على المواد الدائمة في جرام واحد من المادة النباتية ، ونظرا لأن بعض المذيبات العضوية لا تصلح لاستعمالها في الفحص الحيوى إما لسرعة تطايرها كإيثير الإيثيل أو لأن لها صفة التضاد الميكروبي مثل الكلوروفورم وخلات الإيثيل ، فقد أجرى إعادة إذابة المواد الدائمة في هذه المستخلصات في السكحول الإيثيل المطلق قبل فحصها . ولقد حفظت جميع المستخلصات بعد تحضيرها في الظلام على درجة $٥ - ٧^{\circ}\text{م}$ لحين فحصها حيويا .

وأجرى الفحص الحيوى لمجموع المستخلصات النباتية باستعمال طريقة الانتشار Diffusion method حيث كانت البيئة المغذية ناقح بالميکروب الاختبارى ، ونصب في طبق بيترى معقم ، وبعد أن يتصلب الأجرار ت عمل ثقوب بداخله بقطار ٨ مليمتر باستعمال خرامة السكاوتشوك ، ثم يوضع ١٠٠ من المليغرام من المستخلص داخل هذا الثقب . وتحفظ الأطباق على درجة $٥ - ٧^{\circ}\text{م}$ حتى تمام انتشار المستخلص داخل الأجرار ، وتحفظ الأطباق بعد ذلك على درجة حرارة ٣٠°م لمدة ٤٨ ساعة ، ثم يقاس قطر منطقة التشبيط إلى نظير على شكل حالة رائحة خالية من الأنف الميكروبي .

ولقد استعملت في هذه الدراسة ستة ميكروبات اختبارية لها صفات
متباينة ، وهي :

<i>Staphylococcus aureus</i> NRRL-B313	(١)
<i>Escherichia coli</i> NCIB-8743	(٢)
<i>Bacillus subtilis</i> -19 T	(٣)
<i>Mycobacterium phlei</i>	(٤)
<i>Pseudomonas aerogenosa</i> ATCC-14502	(٥)
<i>Candida utilis</i>	(٦)

ولقد أجري الفحص الحيوي بزراعة الميكروبات الاختبارية على البيئة
المغذية الخاصة بالكشف عن المضادات الحيوية Penassay base (طريقة معامل
Difco ١٩٦٩) وهي آلة كب من المواد الآلية (جرام / المتر) : مستخلص لحم
البقر ١,٥ ، مستخلص الخنزير ٣,٠ ، بيتون ٦٠,٠ ، آجار ١٥٠,٠ ، ويكل بالملاء
إلى ١٠٠٠ مليون .

النتائج ونتائجها

على الرغم من أن مضادات الحيوية منتشرة انتشاراً واسعاً في النباتات الراقية
(Nickell ١٩٥٩) ، إلا أن كشف وجود هذه المركبات مرتبط بالعديد
من العوامل المحيطة بالدراسة مثل الظروف البيئية للنباتات ، والجزء المستعمل
منه في الدراسة ، وطريقة الاستخلاص ، ومرحلة النضج ، والتغيرات الموسمية
إلى غير ذلك (Schaffer, Scott and Fontaine ١٩٥١) .

وقد أكد زايد وأخرون (١٩٧١) وجود مضادات الحيوية في نباتات البازنجان
والبطاطس والطماطم ، غير أن هذه الدراسة أجريت على النبات ككل ، ولم يكن
الاستخلاص فيها بطريقة تسمح بفحص أكبر عدد ممكن من المركبات . لذا
أجريت هذه الدراسة الحالية المستفيضة في محاولة للتعرف على مدى انتشار
مضادات الحيوية في البازنجان والبطاطس والطماطم والفلفل في كل عضو من أعضاء
النبات على حدة .

ويدين جدول (١) قطر منطقة التثبيط بالمليلات الناتجة من مختلف المستخلصات ضد الميسكروبات الاختبارية . ويتبين من بيانات هذا الجدول أن مضادات الحيوية منتشرة بصفة عامة في الأوراق أكثر منها في الساقان ، أكثر منها في الجذور ، حيث كانت عدد المستخلصات الموجبة في كل نبات بالترتيب التنازلي التالي : باذنجان (أوراق ٢٥ — ساقان ٣٣ — جذور ٣٠) ، بطاطس (أوراق ١٦ — ساقان ١٠ — جذور ٥) ، طماطم (أوراق ٢٧ — ساقان ٢١ — جذور ٣٠) ، فلفل (أوراق ١٧ — ساقان ١٣ — جذور ٩) . وبمقابلة النباتات الاربعة تحت الدراسة يظهر أن عدد المستخلصات الموجبة التي درست من كل نبات كان أكبر في حالة البازنجان (٩٨ مستخلصا) ، يليه الطماطم (٦٨ مستخلصا) ، يليه الفلفل (٣٩ مستخلصا) ، يليه البطاطس (٣١ مستخلصا) .

وهناك العديد من الدراسات التي أجريت على هذه النباتات وأثبتت احتوائهما على مضادات حيوية ، إلا أن هذه الدراسات أجريت تحت ظروف بخشية مختلفة ، ونذكر منها على سبيل المثال البازنجان (Noble ١٩٤٩) ، والبطاطس (Ozeretskaya, et al. ١٩٧٩ — Allen and Kuc ١٩٧٨) ، والطماطم (Gal ١٩٦٦ — Schreiber ١٩٦٢ — Tomova ١٩٦٩) ، والفلفل (Gal ١٩٦٣ — Schreiber ١٩٦٢) .

ومن ناحية أخرى يمكن مقابلة مدى كفاية كل مذيب عضوي في استخلاص مضادات الحيوية من النباتات بحساب النسبة المئوية للمستخلصات الموجبة في كل حالة . ويتبين من ذلك أن المستخلصات المعدة يمكن أن ترتب تنازلياً طبقاً لمدى قدرتها على استخلاص مضادات الحيوية كالتالي : الايبير الإيشيلي ٧٢٪ ، والكلوروفورم ٦٢٪ ، وخللات الإيشيل ٥٢٪ ، والبنزين والأسيتون ٣٧٪ ، والسكحول الإيشيلي ٣٦٪ ، والمكحول الميثيلي ٤٪ ، ثم الماء ١٢٪ .

وباستعراض البحوث السابقة في مدى كفاية المذيبات العضوية نجد أن كثيراً منها يؤكد أن الإيشيل الإيشيلي هو أحسن مذيب لفصل هذه المركبات ، ومنهم Bishop and MacDonald (١٩٥١) ، وزايد وآخرون (١٩٧١) . وأهم ما يجب مراعاته في اختبار المذيب العضوي هو أنه تأثير مضاد حيوي

ضد الميكروبات الاختبارية (Craveri ١٩٥٦) ، وفي مثل هذه الحالة يحب البحث عن مذيب آخر ليست له صفة التضاد الحيوي وفي نفس الوقت له قدرة عالية على إذابة المواد المستحلاصة بالمذيب الأصلي . كما استعمل السكحول الإيثيلي المطانق لإذابة المواد الذائبة في الإيشير في هذه الدراسة . وعلى الرغم من أن هناك طرق عديدة للحصول على مضادات الحيوية من النباتات بخلاف طريقة الاستخلاص بالمذيبات (Osborn ١٩٤٣ ، Prat ١٩٤٩) إلا أن طريقة المذيبات العضوية تعتبر أكثرها فاعلية .

ولقد استعملت في هذه الدراسة مجموعة من الميكروبات الاختبارية مقاومة لصفات تشمل البكتيريا والفطريات ، ومنها الموجبة لصيغة جرام ، ومنها السالبة لصيغة جرام ، ومنها المتجربة وغير المتجربة ، ومنها الصامدة للحامض وغير الصامدة للحامض ، ومنها الملونة وغير الملونة . ويتبين من جدول (١) أن مدى مقاومة الميكروبات لفعل تأثير المستخلصات النباتية كانت أخف . وبصفة عامة كانت البكتيريا الموجبة لصيغة جرام أكثر حساسية من البكتيريا السالبة لصيغة جرام (*S. aureus*) تأثر بـ ٥٨٪ مستخلصا ، و *B. subtilis* تأثر بـ ٤٪ مستخلصا ، في حين *E. coli* تأثر بـ ٢٣٪ مستخلصا ، و *P. aerogenosa* تأثر بـ ١٨٪ مستخلصا . وكذلك كان تأثير خميرة *C. utilis* أكبر من باقي المجموعة الميكروبية (٤٪ مستخلصا موجبا) ياستثناء *S. aureus* الذي ثبت أنه أكثر الميكروبات حساسية بصفة عامة . وظهرت بكتيريا *P. aerogenosa* السالبة لصيغة جرام والملونة أنها أكثر الميكروبات مقاومة لفعل مضادات الحيوية (١٨٪ مستخلصا موجبا فقط) . وبصفة عامة فإنه نظرآ لطبيعة المحتوى البيئي المرتفع لجدر البكتيريا السالبة لصيغة جرام فإنها بصفة عامة تكون أكثر مقاومة لمضادات الحيوانية من غيرها (Harris ١٩٤٩ ، Bishop and MacDonald ١٩٥١ ، زايد وأخرون ١٩٧١) .

ومما في البحث حاجة إلى استكمال لتبسيط المركبات الفعالة في المستخلصات التي ثبت أن لها صفة التضاد الحيوي وعزل هذه المركبات ودراسة طريقة عملها ومدى إمكانيات استخدامها في الحياة .

جدول (١) : قطر محيط الشريط الناشرة من المستخلصات المختلفة ضد الميكروبات الاختبارية (مليار)

السماحة

البيكروب الاختباري		النتائج						
نوع الميكروب	التركيز	كروں	إيثيل	الإثنين	كلوروفورم	استيرون	بنزين	أيثر
S. aureus	٣٠	صفر	٢٥	١٦	١٥	١١	١١	٣٠
E. coli	٢٠	صفر	٢٢	١٨	٢٠	١٧	١٧	٢٠
B. subtilis	١٤	صفر	١٦	١٣	٢٠	١٥	١٥	١٤
M. phlei	١٥	صفر	١٥	١٥	١٦	١٦	١٥	١٥
P. aerogenosa	١٨	صفر	١٣	١٣	١٨	١٢	١٢	١٨
C. utilis	٢٠	صفر	١٦	١٦	١٨	١٢	١٢	٢٠
S. aureus	١٨	صفر	٢٠	٢٢	٢٢	٢٠	٢٠	١٨
E. coli	١٦	صفر	٢٢	٢٣	٢٣	٢٠	٢٠	١٦
B. subtilis	٢٠	صفر	١٣	١٣	١٣	١٣	١٣	٢٠
M. phlei	١٤	صفر	١٣	١٣	١٣	١٣	١٣	١٤
P. aerogenosa	١٦	صفر	١٣	١٣	١٣	١٣	١٣	١٦
C. utilis	٢٢	صفر	١٦	١٦	١٦	١٦	١٦	٢٢
S. aureus	٢٣	صفر	٢٠	٢٠	٢٠	٢٠	٢٠	٢٣
E. coli	٢٠	صفر	٢٣	٢٣	٢٣	٢٣	٢٣	٢٠
B. subtilis	١٦	صفر	٢٣	٢٣	٢٣	٢٣	٢٣	١٦
M. phlei	١٤	صفر	٢٣	٢٣	٢٣	٢٣	٢٣	١٤
P. aerogenosa	١٦	صفر	٢٣	٢٣	٢٣	٢٣	٢٣	١٦
C. utilis	٢٠	صفر	٢٣	٢٣	٢٣	٢٣	٢٣	٢٠

تالع جدول (١) : قدر دلالة التباين الناجمة من الاختلافات الخفففة ضد الميكروبات الاختبارية (مليثون)

النوع	الميكروب الاختباري					
	إيبوك	بنزيل	استيرون	كلوروفورم	خلات	كحول
أدوية	البيشيل	البيشيل	البيشيل	البيشيل	البيشيل	البيشيل
٢٠	٣٣	٣٣	٣٣	٣٣	٣٣	٣٣
٢٢	٢٢	٢٢	٢٢	٢٢	٢٢	٢٢
٢٤	٢٤	٢٤	٢٤	٢٤	٢٤	٢٤
٢٦	٢٦	٢٦	٢٦	٢٦	٢٦	٢٦
٢٨	٢٨	٢٨	٢٨	٢٨	٢٨	٢٨
٣٠	٣٠	٣٠	٣٠	٣٠	٣٠	٣٠
٣٢	٣٢	٣٢	٣٢	٣٢	٣٢	٣٢
٣٤	٣٤	٣٤	٣٤	٣٤	٣٤	٣٤
٣٦	٣٦	٣٦	٣٦	٣٦	٣٦	٣٦
٣٨	٣٨	٣٨	٣٨	٣٨	٣٨	٣٨
٤٠	٤٠	٤٠	٤٠	٤٠	٤٠	٤٠
٤٢	٤٢	٤٢	٤٢	٤٢	٤٢	٤٢
٤٤	٤٤	٤٤	٤٤	٤٤	٤٤	٤٤
٤٦	٤٦	٤٦	٤٦	٤٦	٤٦	٤٦
٤٨	٤٨	٤٨	٤٨	٤٨	٤٨	٤٨
٥٠	٥٠	٥٠	٥٠	٥٠	٥٠	٥٠
٥٢	٥٢	٥٢	٥٢	٥٢	٥٢	٥٢
٥٤	٥٤	٥٤	٥٤	٥٤	٥٤	٥٤
٥٦	٥٦	٥٦	٥٦	٥٦	٥٦	٥٦
٥٨	٥٨	٥٨	٥٨	٥٨	٥٨	٥٨
٦٠	٦٠	٦٠	٦٠	٦٠	٦٠	٦٠
٦٢	٦٢	٦٢	٦٢	٦٢	٦٢	٦٢
٦٤	٦٤	٦٤	٦٤	٦٤	٦٤	٦٤
٦٦	٦٦	٦٦	٦٦	٦٦	٦٦	٦٦
٦٨	٦٨	٦٨	٦٨	٦٨	٦٨	٦٨
٧٠	٧٠	٧٠	٧٠	٧٠	٧٠	٧٠
٧٢	٧٢	٧٢	٧٢	٧٢	٧٢	٧٢
٧٤	٧٤	٧٤	٧٤	٧٤	٧٤	٧٤
٧٦	٧٦	٧٦	٧٦	٧٦	٧٦	٧٦
٧٨	٧٨	٧٨	٧٨	٧٨	٧٨	٧٨
٨٠	٨٠	٨٠	٨٠	٨٠	٨٠	٨٠
٨٢	٨٢	٨٢	٨٢	٨٢	٨٢	٨٢
٨٤	٨٤	٨٤	٨٤	٨٤	٨٤	٨٤
٨٦	٨٦	٨٦	٨٦	٨٦	٨٦	٨٦
٨٨	٨٨	٨٨	٨٨	٨٨	٨٨	٨٨
٩٠	٩٠	٩٠	٩٠	٩٠	٩٠	٩٠
٩٢	٩٢	٩٢	٩٢	٩٢	٩٢	٩٢
٩٤	٩٤	٩٤	٩٤	٩٤	٩٤	٩٤
٩٦	٩٦	٩٦	٩٦	٩٦	٩٦	٩٦
٩٨	٩٨	٩٨	٩٨	٩٨	٩٨	٩٨
٩٩	٩٩	٩٩	٩٩	٩٩	٩٩	٩٩
١٠٠	١٠٠	١٠٠	١٠٠	١٠٠	١٠٠	١٠٠

النتائج		البكتيريا المختبرية					
نوع البكتيريا	التركيز	إيجابي	سلبي	إيجابي	سلبي	إيجابي	سلبي
S. aureus	٣٦	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر
E. coli	٢٨	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر
B. subtilis	٣٧	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر
M. phlei	٣٩	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر
P. aerogenosa	١٣	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر
C. utilis	٣٣	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر
S. aureus	٣٣	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر
E. coli	٢٣	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر
B. subtilis	٣٣	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر
M. phlei	٣٣	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر
P. aerogenosa	٣٣	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر
C. utilis	٣٣	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر

تابع جدول (١) : قتل بعثرة الشيف الباردة من المستهلكات الخالية من الميكروبات الاختبارية (مليار)

الاستخدام		الميكروب الاختباري										
A-ت	B-نتر	اسيدتون	كلوروفورم	خلات	اليدينيل	كحول	ميثيل	اليدينيل	إيثيل	كحول	ميثيل	ماه
جذور الطماطم												
	٣٥	صفر	١٤	صفر	١٥	صفر	١٥	صفر	١٤	صفر	٣٥	S. aureus
												E. coli
												B. subtilis
												M. phlei
												P. aerogenosa
												C. utilis
سيقان الطماطم												
	٣٥	صفر	١٦	صفر	٢٠	صفر	٢٠	صفر	١٦	صفر	٣٥	S. aureus
												E. coli
												B. subtilis
												M. phlei
												P. aerogenosa
												C. utilis

الاستخدام		الميكروب الاختباري					
الاصل	الشهر	S. aureus	E. coli	B. subtilis	M. phlei	P. aerogenosa	C. utilis
أوراق الطحالب	مايو	٢٣	٢٣	٢٧	١٨	٣٥	٣٥
	يونيو	٢٣	٢٣	٢٧	٢٧	٣٥	٣٥
	يوليو	٢٣	٢٣	٢٧	٢٧	٣٥	٣٥
	أغسطس	٢٣	٢٣	٢٧	٢٧	٣٥	٣٥
	سبتمبر	٢٣	٢٣	٢٧	٢٧	٣٥	٣٥
	أكتوبر	٢٣	٢٣	٢٧	٢٧	٣٥	٣٥
	نوفمبر	٢٣	٢٣	٢٧	٢٧	٣٥	٣٥
	ديسمبر	٢٣	٢٣	٢٧	٢٧	٣٥	٣٥
جذور الفسائل	مايو	١٥	١٥	١٥	١٥	٣٣	٣٣
	يونيو	١٥	١٥	١٥	١٥	٣٣	٣٣
	يوليو	١٥	١٥	١٥	١٥	٣٣	٣٣
	أغسطس	١٥	١٥	١٥	١٥	٣٣	٣٣
	سبتمبر	١٥	١٥	١٥	١٥	٣٣	٣٣
	أكتوبر	١٥	١٥	١٥	١٥	٣٣	٣٣
	نوفمبر	١٥	١٥	١٥	١٥	٣٣	٣٣
	ديسمبر	١٥	١٥	١٥	١٥	٣٣	٣٣

تابع جدول (١) : تظر معنافية التبييت الناتجة من المستعذصات المختففة ضد الميكروبات الاختبارية (مليard)

المستعذصات		الميكروب الاختباري					
النوع	التركيز	كوكول	كلوروفورم	أسيتون	بنزيل	إيثيل	مال
سيغان المائل		صفر	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر
أوراق القافل		صفر	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر
S. aureus	١٨	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر
E. coli	٢٥	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر
B. subtilis	٣٠	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر
M. phlei	٣٢	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر
P. aerogenosa	٣٠	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر
C. utilis	٣٠	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر
S. aureus	٢٦	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر
E. coli	٣٣	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر
B. subtilis	٣٢	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر
M. phlei	٣٣	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر
P. aerogenosa	٣٣	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر
C. utilis	٣٣	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر	صفر

(المذكور)

أجرى إعداد المستخلصات الذائية في عدة مذيبات عضوية لجذور وساقان وأوراق نباتات البازنجان والبطاطس والطماطم والفلفل، ثم فحصت حيوياً لمعرفة مدى احتوائهما على مضادات الحيوية ضد العديد من الميكروبات الاختبارية. وقد احتوت جميع النباتات على مواد مضادة حيوية في مستخلص أو أكثر، وإن كان مضادات الحيوية منتشرة بكثرة في الأوراق، ثم الساقان، ثم الجذور. وكانت أكبر النباتات احتواء هذه المركبات هو البازنجان، يليه الطماطم، يليه الفلفل، ثم البطاطس.

مراجع

- (1) Allen, E.H., and J. Kuc (1968) Phytopathology, 58(2) : 776-781.
- (2) Bishop, C.J., and R.E. MacDonald (1951) Canad. J. Bot., 29(3) : 760.
- (3) Craveri, R. (1956) Riv. Biol., (Perugia), 48(2) : 145.
- (4) Difco manual of dehydrated culture media and reagents for microbiology and clinical, laboratory procedures, 9th ed. (1969). Difco Lab., Detroit, Michigan, U.S.A.
- (5) Gal, I.E. (1966) Z. Lebensm.— Unters. Forsch., 132(2) : 82-84.
- (6) Gal, I.E. (1969) Elel iszervizsgalati Kozlem, 15(2) : 80-85.
- (7) Harris, H.A. (1949) Torrey Bot. Club. Bull., 76 : 244.
- (8) Nickell, L.G. (1959) Econ. Bot., 13(4) : 281.
- (9) Noble, G. (1949) Anales. Acad. Ciens. Med. Fis. 4. Nat. Habana, 87 : 261-267.
- (10) Osborn, E.M. (1943) Brit. Jour. Exp. Path., 24(6) : 227.
- (11) Ozeretskaya, O.C., N.I. Vasyakova, and L.V. Metlitskii (1969) Dokl. Akad. Nauk. ASSR, 189(5) : 1146-1149.
- (12) Prat. M.A.A. (1949) Gaceta Vet., (Buenos Aires), 11(60) 184.
- (13) Schaffer, P.S., W.E. Scott, and T.O. Fontaine (1951) U.S.D.A. Yearbook.
- (14) Schreiber, K. (1963) Kulfurpflanze, 11 : 502-506.
- (15) Tomova, I.M. (1962) Farmatsiya, (Sofia), 12(1) : 37-41.
- (16) Zayed, M.N., M.S.M. Saber, Y. Abd-el-Malek, and M. Monib (1971) Zbl. Bakt., 126(6) : 615-629.