

اثر استعمال بعض المدعمات الحيوية في نوعية مخلفات المزرعة لانتاج العرهون المحاري
Oyster mushroom (*Pleurotus ostreatus*(Jacq.Fr.)

ادهام علي العسافي* ، موفق مزبان مسلط* ، عصام خضير الحديثي* و حسن بردان اسود**
* جامعة الانبار / كلية الزراعة
** المعهد الفني الصقلاوية

الخلاصة

نفذت دراسة لتقدير دور استعمال بعض الانواع من العزلات البكتيرية *Azotobacter p, Streptomyces sp* and *Pseudomonas sp* مدعمات حيوية على نوعية مخلفات المزرعة لفطر العرهون المحاري Oyster mushroom (*Pleurotus ostreatus*(Jacq.)Fr.) وتقيم استعمالها اسمدة او مصادر علفية .
واظهرت النتائج تفوق معنوي لمحتوى الاوساط الزرعية من البروتين بعد اخر جنية للأجسام الثمرية مقارنة بمحتواها منه قبل الاستعمال ، فقد حقق التداخل بين عزلة *Az. sp* مع الوسط الزراعي خليط 2 وخليط 3 وزهرة الشمس اعلى محتوى من البروتين بلغ 9.9% ، 9.9% ، 9.2% ، على التوالي. ادى ذلك الى تحسين نسبة C/N نتيجة لزيادة محتوى الاوساط من النيتروجين من جهة واستهلاك كمية من الكربون من الاحياء المستعملة من جهة اخرى ، وبلغت نسبة C/N في مخلفات الوسط من زهرة الشمس المدعم بلفاح *Az. sp* 13/1 مقارنة بنسبة 44/1 قبل الزراعة ، كما سجلت اوساط تبين الحنطة ، كوالح الذرة ، خليط 1 ، خليط 2 ، خليط 3 الملقحة بالعزلة نفسها نسبيا من C/N 14.6/14.8 ، 15.1/1 ، 13.1/1 ، 15.1/1 مقارنة بالمحتوى قبل الاستعمال 39/1 ، 32.5/1 ، 35/1 ، 37/36 ، 1/1 على التوالي . مما يشجع استعمالها اعلافاً .
ادى استعمال المدعمات الحيوية الى خفض نسب الماد الفينولية في المخلفات ، فقد بلغت 0.119% في معاملة تبين الحنطة المدعم من *Az. sp* او *St.sp* بينما احتوت مخلفات الوسط خليط 3 المدعم *Az. sp* او *St.sp* على نسبة من الماد الفينولية 0.135% و 0.131% على التوالي ، وتحسن المحتوى الميكروبي للمخلفات الذي يشجع استعمالها اسمدة عضوية.

**Influence of some Bio-amendments usage on quality of spent wastes of
Oyster mushroom (*Pleurotus ostreatus*(Jacq.)Fr.)**

A. A. Al-Assaffii* , M. M. Muslat* , A. A. Al-Hadethi* and H. B. Aswad**
* Agric. college / Al-Anbar Univ.
** Instit. Tech. of Al-Anbar

Abstract

This study was conducted to evaluate the influence of some bacrial inoculated usage as (*Azotobacter spp, Streptomyces spp* and *Pseudomonas spp*) on the remining substrate of Oyster mushroom (*Pleurotus ostreatus* (jacq).fr.) after crop cycle completed and determining usage it in animal feeding or as an organic fertilizer .

The results indicated that the best protein contents after crop cycle completed was in mixture 2, mixture 3 and sunflower substrates inoculated by *Az.* 9.9%, 9.9% and 9.2% respectively, this increased in protein contents causes an enhancement C/N ratio in all substrates, the best one was sunflower waste substrate inoculated by *Az.* 1:13 while in wheat straw, corn cobs, mixture 1, 2 and 3 substrates were 1:14.8, 1:14.6, 1:15.1, 1:13.1 and 1:15.1 respectively when were before *P.ostreatus* cultivated. 1:44, 1:39, 1:36, 1:37, 1:35 and 1:32.5 respectively.

On other hand bacterial amendments usage causes to reduced phenolic substances percentage on spent wastes which was 0.119% on wheat straw inoculated by *Az.* or *St.*, where highly phenolic substances percentage 0.135% and 0.131% obtained on mixture inoculated by *Az.* and *St.*, Microbiol density was enhancement in all substrates which were used in this study, this character led to use it as a good organic fertilizer.

المقدمة

يعتبر وجود المخلفات النباتية في الحقول، مشكلة يترتب عليها سلسلة من الآثار السلبية زراعياً وبيئياً. لذلك فإن إيجاد قنوات لاستثمار مثل تلك المخلفات، وتحويلها إلى مواد ذات قيمة اقتصادية، يعتبر محورياً أساسياً في تقنية إنتاج الفطر *Pleurotus*. كما أن الأحياء المجهرية متباينة التغذية الكيميائية وضمنها معظم البكتيريا والفطريات تعتبر المسؤول الرئيسي عن العمليات الحيوية والكيموحيوية، التي تؤدي إلى تحلل المواد الأولية. وقد يكون للفعل التآزري الذي تقوم به بعض أنواع البكتيريا، من خلال دورها في تثبيت عنصر معين أو زيادة جاهزية عنصر آخر، دوراً فاعلاً في تحسين أو زيادة القابلية الحيوية للفطريات في تحليل المخلفات الزراعية (1) من ذلك يظهر الدور المهم لاشتراك عدد كبير من الأحياء الدقيقة في توازن العناصر وإكمال دورتها في الطبيعة، من خلال تحليلها للمخلفات الزراعية والغابات ومخلفات الحيوانات التي تنمو عليها بعض تلك الأحياء في الطبيعة، أو التي تستعمل أوساطاً لتنمية بعض أنواع الفطريات الغذائية (2). فبعد نجاح زراعة وإنتاج الفطريات الغذائية على المستوى التجاري، ومنها الفطر *P.ostreatus* باستخدام مخلفات المحاصيل الزراعية، التي شملت تبن أغلب المحاصيل التي غالباً يتم التخلص منها، بعد جني الأجسام الثمرية للفطر إما بحرقها أو باستخدامها في تسميد التربة، اتجهت الأنظار إلى استغلال هذه المخلفات في تغذية الحيوانات نتيجة تحسين قيمتها الغذائية، وزيادة محتواها البروتيني بفعل غزو وانتشار الغزل الفطري، إضافة إلى تحسين قابلية هضمها في معدة الحيوان نتيجة الفعل الأنزيمي للفطر الذي يؤدي إلى تكسير الأواصر التي تربط العناصر السليلوزية مع اللكتين (3) الأهمية الاستفادة من المخلفات النباتية المختلفة أعدت الدراسة لتحقيق الأهداف الآتية :-

- 1- أثر التداخل الحيوي البكتيري في فاعلية الفطر *Pleurotus ostreatus* على نوعية مخلفات الوسط.
- 2- تقييم مخلفات الأوساط والمزارع الفطرية مصادر علفية أو سمادية.

المواد وطرائق العمل

حضرت الأوساط الزرعية لانتاج الفطر *Pleurotus ostreatus* من المخلفات النباتية الآتية: تبن الحنطة، كوالح ذرة، أقراص زهرة الشمس (خالية من البذور) ، شمبلان ، جمعت هذه المواد باستثناء مخلفات نباتات الشمبلان، من الحقول الزراعية التابعة للفلاحين في منطقة القائم - محافظة الأنبار، أما نباتات الشمبلان جلبت من نهر الفرات عند مدينة الفلوجة. مبين مواصفاتها في جدول 1.

جدول (1) مواصفات ومكونات الخلائط المستعملة

الأوساط	النسب المئوية لمكونات الوسط			مكونات الوسط ملغم/كغم			النسب المئوية لحجوم مكونات الوسط/ ملم				
	تبن حنطة	كوالح ذرة	زهرة شمس	شمبلان	N	C	سليولوز	9-16	4-9	2-4	اقل من 2
تبن الحنطة	100	-	-	-	12	530	410	10	80	10	-
كوالح الذرة	-	100	-	-	14	549	430	65	25	10	-
زهرة شمس	-	-	100	-	14	510	400	60	30	10	-
خليط 1	-	50	50	-	14.3	529	415	62	28	10	-
خليط 2	-	60	30	10	14.6	513	398	57	25	10	8
خليط 3	-	55	25	20	15	490	377	51	22	11	16

العزلات المستخدمة

استخدمت عزله بكتيرية واحدة لكل من أجناس البكتريا *Streptomyces sp*، *Azotobacter sp* و *Pseudomonas sp* حصل عليها من مختبر الاحياء المجهرية كلية العلوم -الانبار، واستعملت عزلة الفطر *P.ostereatus* حصل عليها من مختبرات السموم الفطرية -كلية الزراعة- جامعة بغداد ، وهي جزء من عزلة الفطر الغذائي غير منتجة للسموم.

تحضير الأوساط الإنتاجية وتلقيحها

حضرت الأوساط الإنتاجية من المخلفات النباتية وحسب المواصفات المبينة في الجدول 1، وعقمت باستخدام الطريقة الكيميائية (محلل الفورمالين بتركيز 500 ملغم / لتر والباستين بتركيز 75 ملغم/ لتر) بنغطيسها مدة 18 ساعة ثم تجفيفها هوائياً" ، ثم استخدمت أكياس بلاستيكية أبعادها 50 × 30 سم ، ذات سعة 500 غم وسط جاف لكل كيس، وضعت الأوساط الإنتاجية بعد إعدادها داخل الأكياس على شكل طبقات سمك الطبقة 3-5 سم ، وذلك بتلقيحها من العالق البكتيري لكل من عزلتي *Az. sp.* و *St. sp.* بمعدل 10⁶ وحدة تكوين المستعمرة / غم وسط ، بعدها تمت عملية البزار (Spawning) بإضافة لقاح الفطر بين الطبقات نثراً بنسبة لقاح (Spawn) 5-6% من الوزن الجاف للوسط ، وبشكل متجانس، مع التأكيد على الزوايا،(4). تم غلق الأكياس بعد التلقيح وحضنت في غرفه درجة حرارتها 25 ± 2 م مع توفير تهوية مناسبة، وتركت مدة ثلاثة أسابيع لحين اكتمال نمو الغزل الفطري وسجلت تأثير المعاملات على سرعة النمو ، نقلت بعدها الأكياس الى قاعة الإنتاج المهيئة بالظروف البيئية الملائمة لتكوين الأجسام الثمرية ، (5).

قدر البروتين باستعمال جهاز كلدال وفقاً للطريقة الواردة في Page (6) . ثم حسبت النسبة المئوية

للبروتين(%) وفق المعادلة الآتية:

$$\text{النسبة المئوية للبروتين} = \text{النسبة المئوية للنيتروجين} (\%N) \times 6.25 .$$

قدرت نسبة الكاربون عن طريق فرق الوزن بعد حرق النماذج على درجة حرارة 500 م° مدة ثلاث ساعات (يصبح لون الرماد ابيض) (6).

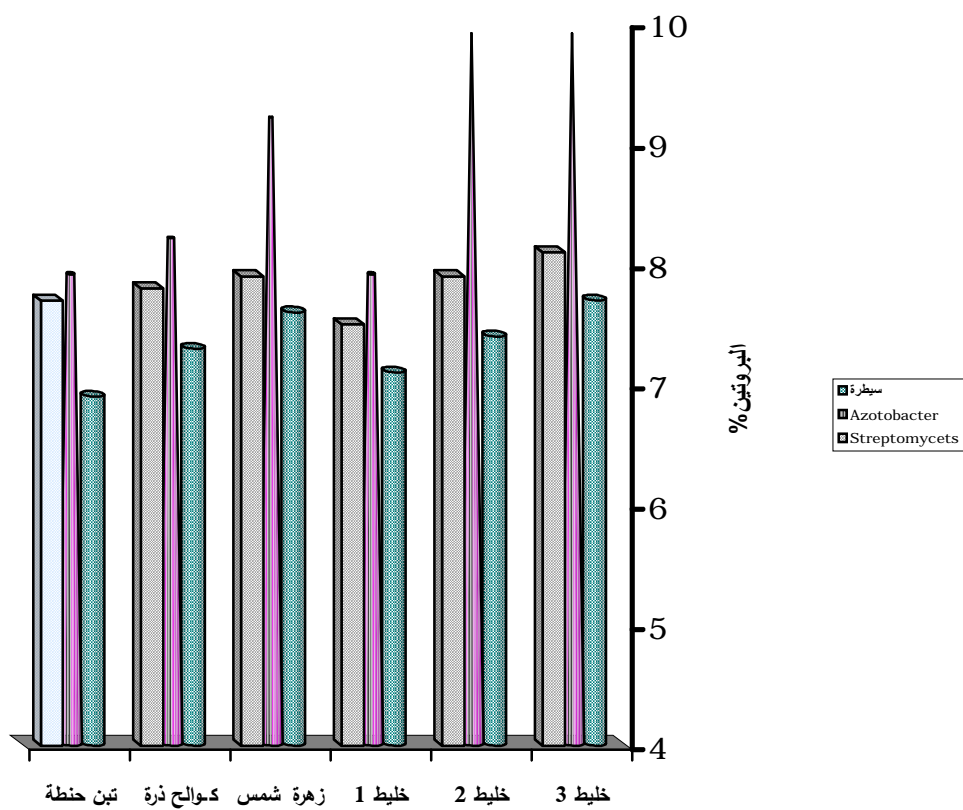
قدرت الفينولات حسب طريقة Arrow,s method وحسبت الفينولات Ortho dihydric phenols من منحنى قياسي حضر من الكاتيكول (C₆H₄(OH)₂) (7).
جمعت البيانات وحللت احصائيا واختبرت حسب اختبار اصغر فرق معنوي تحت مستوى 5% (8).

النتائج و المناقشة

نسبة البروتين في مخلفات مزرعة الفطر *P.ostreatus*

يبين الشكل 1 المحتوى البروتيني لمخلفات مزرعة الفطر *P.ostreatus*، إذ وجد إن أوساط خليط 3 و خليط 2 وزهرة الشمس تحتوي ما يقارب 8.40% من البروتين ، بينما احتوت أوساط كوالح الذرة وخليط 1 وتبن الحنطة ما يقارب 7.5% من البروتين ، وأدى استعمال العزلات البكتيرية دورا في الزيادة المعنوية للبروتين في الوسط بلغت مع عزلة Az 8.83% ومع St 7.81% مقارنة بمحتوى معاملة السيطرة 7.33% ، وحصل على أعلى محتوى بروتيني 9.9 و 9.9 و 9.2% من المعاملات المؤلفة من التداخل بين خليط 2 ، خليط 3 وزهرة الشمس مع Az. على التوالي، وتفوق معنويا (P<0.05) على معدلات معاملة السيطرة للأوساط زهرة الشمس ، خليط 2، كوالح الذرة ، خليط 1 وتبن الحنطة ، التي تراوح معدل محتواها بين 7.6% الى 6.9% . وتراوح أعلى محتوى بروتيني للأوساط الملقحة بعزلة St بين 8.1% و 7.9%. بينما احتل وسط السيطرة لتبن الحنطة اقل محتوى بروتيني 6.9%. انعكس محتوى الأوساط من النيتروجين والكاربون على محتواها من البروتين الذي زاد بفعل زيادة نسبة النيتروجين في الوسط .

يمكن ان يكون احد اسباب زيادة المحتوى البروتيني للأوساط بعد جني ثمار الفطر تكون بروتين أحادي الخلية من خويطات الغزل الفطري وبقايا الأجسام الثمرية الصغيرة المتروكة في الوسط ، إضافة الى وجود أنسجة الستروما Stroma (الحشية الثمرية) التي ساهمت في رفع محتوى البروتين ، فضلا عن المحتوى البروتيني الموجود أصلا في الوسط. وقد يرجع تفوق الأوساط الملقحة بالعزلات البكتيرية في المحتوى البروتيني ، الى دورها في زيادة تحلل المركبات السليلوزية الملكننة وزيادة عملية المعدنة للنيتروجين وكفاءة عزلة Az. في تثبيت النيتروجين ، إضافة الى المحتوى البروتيني للكتلة الميكروبية المتبقية في الوسط وهذا متفق مع ما وجدته مسلط (9). ويعزى تفوق محتوى أوساط خليط 3 وخليط 2 من البروتين الى محتواها الأول من البروتين (جدول 1) ، علاوة على زيادة المساحة السطحية لهذه الأوساط لزيادة نسبة مكوناتها ذات القياسات الصغيرة ، والتي تزيد كمية الغزل الفطري وانتشاره في مكونات الوسط، مما يساهم في زيادة البروتين 0



شكل 1 نسبة البروتين في مخلفات مزرعة الفطر *P. ostreatus* (%)

نسبة الكربون الى النيتروجين C/N ratio

يبين الجدول 2 أن مخلفات مزرعة الفطر لوسط زهرة الشمس احتوت افضل نسبة C/N بلغت 14.7:1 تميزت معنويا على باقي الأوساط ، التي تراوحت فيها نسبة C/N بين 16.4:1 الى 15.2:1 ، وأدى استعمال العزلات البكتيرية الى تحسين نسبة C/N لمخلفات مزارع الفطر ، اذ حققت بكتريا *Az.* نسبة من C/N بلغت 14.3:1 ونسبة نيتروجين 1.413% تفوقت معنويا على بكتريا *St.* وظهرت النتائج ان التداخل بين الأوساط والعزلات حقق افضل نسبة C/N بلغت 13.1:1 و 13.3:1 في الوسطين زهرة الشمس وخليط 2 الملقحة بعزلة *Az.* وكذلك أعلى نسبة نيتروجين بلغت 1.472% و 1.584% على التوالي ، إذ تفوقت معنويا ($P < 0.05$) على معاملات السيطرة للأوساط الأخرى . بينما حقق التداخل بين وسطي تبن الحنطة وزهرة الشمس مع عزلة *St.* نسبه C/N بلغت 15.9:1 و 15.4:1 على التوالي ، وتفوقت معنويا أيضا على معاملات السيطرة لأوساط تبن الحنطة ، خليط 1 ، خليط 2 وخليط 3 . بينما كان اقل الأوساط تحسناً في نسبة C/N هي وسط السيطرة من تبن الحنطة بلغت C/N فيه 17.6:1.

جدول (2) محتوى مخلفات مزارع الفطر *P.ostreatus* من نسب C/N

معدل	الأوساط المستخدمة						العزلة
	خليط 3	خليط 2	خليط 1	زهرة شمس	كوالح ذرة	تبن الحنطة	
16.8:1	17.0:1	16.4:1	17.1:1	15.8:1	16.9:1	17.6:1	Control
14.3:1	15.1:1	13.3:1	15.1:1	13.1:1	14.6:1	14.8:1	<i>Azotobacter</i>
16.1:1	17.1:1	15.7:1	16.4:1	15.4:1	16.0:1	15.9:1	<i>Streptomyces</i>
	16.4:1	15.2:1	16.2:1	14.7:1	15.8:1	16.1:1	المعدل

خليط 1= 50% كوالح ذرة + 50% زهرة الشمس) خليط 2= (60% كوالح ذرة + 30% زهرة الشمس + 10% شمبلان)

خليط 3= (55% كوالح ذرة + 25% زهرة الشمس + 20% شمبلان)

ان تحسن نسبة C/N في كافة الأوساط بعد أخر جنية لثمار الفطر هو نتيجة زيادة محتواها النيتروجيني، وانخفاض محتواها من الكربون خلال مراحل نمو الفطر. ويعود تحسن نسبة C/N في الأوساط المعاملة بعزلة *Az* إلى قدرتها في تثبيت النيتروجين وزيادة الكثافة الميكروبية التي تضيف كتلة ميكروبية ذات محتوى من C/N بنسبة 5/1 (10) ، كذلك تضيف عزلة *St.* كتلة خلوية عالية الى الوسط ، ذات محتوى من C/N بنسبة 10/1. كذلك فأن لزيادة نمو الغزل الفطري في الوسط والذي يسبب زيادة في كمية النيتروجين للوسط.

الكثافة العددية الميكروبية في مخلفات مزارع الفطر:

كان لاستعمال العزلات البكتيرية دور واضح في زيادة الكثافة الميكروبية في مخلفات مزرعة الفطر جدول 3، وبرز ذلك مع معدل الأوساط الملقحة من *Az.* أو *St.* اذ تحقق أعلى معدل للكثافة العددية 9.46 و 9.33 لوغاريتم وحدة تكوين مستعمرة /غم وسط ، وتفوقا معنويا ($P < 0.05$) على معدل معاملات السيطرة التي بلغ فيها 5.25 لوغاريتم وحدة تكوين مستعمرة /غم وسط. وبلغت أعلى كثافة ميكروبية 9.73 و 9.53 لوغاريتم وحدة تكوين مستعمرة /غم وسط لخليط 1 وخليط 2 الملقحين بعزلة *Az.* على التوالي . بينما حصل اقل معدل للكثافة الميكروبية 4.85 لوغاريتم وحدة تكوين مستعمرة/غم من وسط تبن الحنطة غير الملقح. وتعزى زيادة الكثافة الميكروبية في الأوساط

الملقحة بالعزلات البكتيرية *Az* و *St* الى ملاءمة مكونات الأوساط لنموها، إضافة الى توفير ظروف بيئية ملائمة لنموها من درجة حرارة ، رطوبة وتهوية (11).

جدول (3) الكثافة الميكروبية في مخلفات (لوغاريتم وحدة تكوين المستعمرة/ غم وسط)

معدل	الأوساط المستخدمة						العزلة
	خليط 3	خليط 2	خليط 1	زهرة شمس	كوالح ذرة	تين الحنطة	
5.25	5.05	5.23	5.40	5.13	5.85	4.85	Control
9.46	9.38	9.53	9.73	9.34	9.38	9.40	<i>Azotobacter</i>
9.33	9.35	9.21	9.58	9.41	9.34	9.13	<i>Streptomyces</i>
	7.92	7.99	8.23	7.96	8.19	7.79	المعدل

LSD, P< 0.05, A=1.22 ,M = n.s. A×M=0.32

A=الأوساط M=العزلات A×M=الأوساط×العزلات(التداخل) خليط1=50%كوالح ذرة+50%زهرة الشمس)

خليط2=(60%كوالح ذرة+30%زهرة الشمس+10%شمبلان) خليط3=(55%كوالح ذرة+25%زهرة الشمس+20%شمبلان)

النسبة المئوية للمواد الفينولية في مخلفات مزرعة الفطر

يبين جدول (4) نسبة المواد الفينولية في مخلفات أوساط مزرعة الفطر *P.ostreatus* ، إذ احتوى وسط تبن الحنطة اقل نسبة منها بلغت 1193% ويفارق معنوي ($p<0.05$) مقارنة بمحتوى أوساط زهرة الشمس ، خليط 2 وخليط 3 التي تراوح محتواها 0.126-0.133% . ورغم ان استخدام العزلات البكتيرية حقق اقل نسبة للمواد الفينولية بلغت 0.123% مع *Az*. تلتها *St*. بنسبة 0.126% ولكنها لا تختلف معنويًا عن محتوى معاملة السيطرة البالغ 0.125%. وحقق التداخل بين معاملتي وسط تبن الحنطة و *Az*. أو *St*. اقل محتوى معنوي ($P<0.05$) من المواد الفينولية في مخلفاتها، بلغت 0.119%. بينما احتوت مخلفات أوساط خليط3، الملقحة من *Az*. أو *St*. والسيطرة أعلى نسبة من المواد الفينولية تراوحت بين 0.135% و 0.131% .

وربما يعود سبب احتواء مخلفات الفطر في وسط خليط 3 أعلى نسبة من المواد الفينولية الى عدم اكتمال عمليات تحلل المركبات السليلوزية الملكنة مقارنة بالأوساط الأخرى او لاختلاف محتواها من السليلوز وأشباه السليلوز واللكتين علاوة على احتوائها أصلا على مركبات فينولية. إن انخفاض المركبات الفينولية مع وجود العزلات البكتيرية يعود الى مساهمة هذه العزلات في تحلل المركبات الصعبة من جانب، او إنتاجها مركبات تحلل او تتحد مع المركبات الفينولية ، مما يقلل زيادة نسبتها في الأوساط (12).

جدول (4) محتوى مخلفات مزارع الفطر *P.ostreatus* من المركبات الفينولية (%)

معدل	الأوساط المستخدمة						العزلة
	خليط 3	خليط 2	خليط 1	زهرة شمس	كوالح ذرة	تين الحنطة	
0.125	0.135	0.124	0.122	0.126	0.123	0.120	Control
0.123	0.131	0.124	0.124	0.124	0.121	0.119	<i>Azotobacter</i>
0.126	0.133	0.127	0.126	0.128	0.125	0.119	<i>Streptomyces</i>
	0.133	0.126	0.124	0.126	0.123	0.119	المعدل

LSD, P< 0.05, A= n.s ,M =0.0053. A×M=0.0057

A=الأوساط M=العزلات A×M=الأوساط×العزلات(التداخل) ،خليط1=50%كوالح ذرة+50%زهرة الشمس)

خليط2=(60%كوالح ذرة+30%زهرة الشمس+10%شمبلان) ،خليط3=(55%كوالح ذرة+25%زهرة الشمس+20%شمبلان)

المصادر

1. Fermor , T. R., F. Smith and D. M. Spencer (1979) The Microflora of experimental Mushroom compost . J. of Hort . Sci ., 54(2) : 137 – 147.
2. Guha , A. K., and Banerjee , A. B. (1971) Effect of Different Nitrogenous compounds on the submerged production of *Agaricus campestris* mycelium , J. of Food Sci. and Technology 7 : 23 – 25 .
3. Sharma , S. R. (1994) A decade of national center for Mushroom research and training. Chambaghat, Solan 73213 (HP – Aims). Objectives and accomplishment. National Symposium on Mushrooms. Solan, India. P.35– 38 .
4. Wood , D. A., and Smith , J. F. (1987) The cultivation of Mushrooms (Part 1) . the Mushroom J . 18 : 633 – 637 .
5. Quimio , T. H., Chang , S. T. and Royse D. J. (1990) Technical guidelines for Mushroom growing in the tropics . FAO . Plant Production and Protection . Paper 106 , Rome, Italy .
6. Balakrishnan , B., and Nair , M. C. (1995) Production Technology of oyster mushroom (*Pleurotus* spp.). Advances in Hort . Mush . Vol . 13 : 109 – 116 Malhotra Publishing House . New Delhi .
7. Puri , Y. N. , Rehill , P. S., and Balwanth , S. (1981) Cultivation trials of *Pleurotus fossulatus* . Mushroom J . 102 : 209 – 214 .
8. Page, A.L.(ed.).(1982).Chemical and microbiological properties. 2nd ed., Am. Soc. Of Agron. Inc. Madison, Wis.
9. Mahadevan , A., and Sridhar , R. (1986) Methods in physiological plant pathology. 3rd ed. Sivakami Publications, Indira Nagar, Madra.
10. Steel , R. G. D., and Torrie , J. H. (1981) Principles and procedures of statistics 2nd d Mc Graw – Hill company , Singapore , 633PP.
11. مسلط، موفق مزبان (2002). اثر بعض العناصر الغذائية وحامض الجبرليك في الخواص الكمية والنوعية لحاصل العرهون المحاري (*Pleurotus ostreatus* (Jacq.) Fr) Oyster Mushroom . اطروحة دكتوراه- كلية الزراعة / جامعة بغداد.
12. Vedder , P. I. G. (1978) Modern Mushroom Growing Director of the Mushroom Growers Training Center in Hort (L) , the Netherlands . PP 416.
13. Duyvis, M.G., Mensink, R.E.Wassink, H.and Haaker,H. (1997)Evidence for multiple steps in the presteady state electron transformation of nitrogenase from *Azotobacter venlandii*. Biochem. Biophys. Acta. 1320(1):34-44.
14. Kuhad, R.C., Singh, A. and Eriksoon K,-E.L. (1997) Microorgansims and enzymes involved in the degradation of plant fiber cell walls. In: Eriksson,K.-E.L.(ed.)Advances in biochemical engineering biotechnology Springer-Verlag, Germany, pp.46- 125.