



المملكة العربية السعودية
المؤسسة العامة للتدريب التقني والمهني
الإدارة العامة لتصميم وتطوير المناهج

تخصص تقنية التصنيع الغذائي

الأحياء الدقيقة في الأغذية

(عملي)

126 صنع

طبعة ١٤٢٩ هـ

مقدمة

الحمد لله وحده، والصلاة والسلام على من لا نبي بعده، محمد وعلى آله وصحبه، وبعد:

تسعى المؤسسة العامة للتدريب التقني والمهني لتأهيل الكوادر الوطنية المدربة القادرة على شغل الوظائف التقنية والفنية والمهنية المتوفرة في سوق العمل، ويأتي هذا الاهتمام نتيجة للتوجهات السديدة من لدن قادة هذا الوطن التي تصب في مجملها نحو إيجاد وطن متكامل يعتمد ذاتياً على موارده وعلى قوة شبابه المسلح بالعلم والإيمان من أجل الاستمرار قدماً في دفع عجلة التقدم التتموي لتصل بعون الله تعالى لمصاف الدول المتقدمة صناعياً.

وقد خطت الإدارة العامة لتصميم وتطوير المناهج خطوة إيجابية تتفق مع التجارب الدولية المتقدمة في بناء البرامج التدريبية، وفق أساليب علمية حديثة تحاكي متطلبات سوق العمل بكافة تخصصاته لتلبي متطلباته، وقد تمثلت هذه الخطوة في مشروع إعداد المعايير المهنية الوطنية الذي يمثل الركيزة الأساسية في بناء البرامج التدريبية، إذ تعتمد المعايير في بنائها على تشكيل لجان تخصصية تمثل سوق العمل و المؤسسة العامة للتدريب التقني والمهني بحيث تتوافق الرؤية العلمية مع الواقع العملي الذي تفرضه متطلبات سوق العمل، لتخرج هذه اللجان في النهاية بنظرة متكاملة لبرنامج تدريبي أكثر التصاقاً بسوق العمل، وأكثر واقعية في تحقيق متطلباته الأساسية.

وتتناول هذه الحقيبة التدريبية " الأحياء الدقيقة في الأغذية - عملي " لمتدربي قسم " تقنية التصنيع الغذائي " للكليات التقنية موضوعات حيوية تتناول كيفية اكتساب المهارات اللازمة لهذا التخصص. والإدارة العامة لتصميم وتطوير المناهج وهي تضع بين يديك هذه الحقيبة التدريبية تأمل من الله عز وجل أن تسهم بشكل مباشر في تأصيل المهارات الضرورية اللازمة، بأسلوب مبسط يخلو من التعقيد، وبالاستعانة بالتطبيقات والأشكال التي تدعم عملية اكتساب هذه المهارات. والله نسأل أن يوفق القائمين على إعدادها والمستفيدين منها لما يحبه ويرضاه، إنه سميع مجيب الدعاء.

الإدارة العامة لتصميم وتطوير المناهج

تمهيد

عرف تأثير الميكروبات منذ قديم الزمان حيث حفظ الإنسان القديم غذاءه من الفساد بطرق عديدة كالتجفيف والتعليق، ولكن علم الميكروبيولوجيا بوضعة الحالي يعتبر من العلوم الحديثة التي برزت إلى العالم منذ حوالي قرن ونصف تقريبا، وهذا العلم يعنى بدراسة الأحياء الدقيقة عموما من حيث الشكل والتركييب والخواص الفسيولوجية والمزرعية وأهميتها من الناحية الطبية والزراعية والتصنيعية. ولقد حدث تطور سريع لهذا العلم في السنين الأخيرة، وأصبح له أهمية كبرى في حياة الإنسان ورفاهيته، وليس أدل على ذلك من استغلال الميكروبات في كثير من الصناعات الغذائية مثل صناعة الألبان ومنتجاتها، التخمرات المختلفة، كما أمكن إنتاج الفيتامينات والإنزيمات والأحماض العضوية وغيرها من المنتجات الهامة واللازمة لكثير من الصناعات.

ولقد وضعة هذه الحقبة كمقرر تدريبي لمتدربي قسم تقنية التصنيع الغذائي وروعي فيها الآتي:

- 1- التعرف على مصادر التلوث.
- 2- التعرف على شكل المستعمرات البكتيرية والخمائر والفطريات.
- 3- دراسة بعض الاختبارات التي تجرى على بعض المنتجات الغذائية للتأكد من مدى صلاحيتها للاستهلاك الأدمي.
- 4- دراسة بكتريولوجيا المياه، والتعرف على كيفية معرفة التلوث من عدمه.
- 5- ميكروبيولوجيا الأغذية والتوكسينات الميكروبية.
- 6- ميكروبيولوجيا الألبان والميكروبات المرضية باللبن.
- 7- البيئات والمحاليل والأدلة المستخدمة في إجراء الاختبارات اللازمة للكشف والتعرف على الأحياء الدقيقة.

وإننا نلرجو أن تكون هذه الحقبة مرجعا وافيا لمتدربي قسم تقنية التصنيع الغذائي. ولقد راعينا أن تشمل هذه الحقبة أحدث الطرق المستعملة في دراسة الميكروبيولوجيا من الناحية العلمية، كما زودناه بكثير من الأشكال والجداول التي تفيد في الحياة العملية.

والله ولى التوفيق.

الأحياء الدقيقة في الأغذية

الاحتياطات الواجب اتباعها

الاحتياطات الواجب اتباعها في مختبر الأحياء الدقيقة في الأغذية

- 1- يمنع التدخين أو الأكل أثناء العمل وبالمختبر حيث ان أيدي القائمين بالعمل من حيث نزع السدادات القطنية أو رج العينات أو أخذ العينة بواسطة الماصات قد تتلوث بالبكتريا وعليه فإن التدخين أو الأكل يمثل هذه الأيدي هي إحدى وسائل نقل البكتريا إلى الإنسان وجهازه الهضمي أو التنفسي.
- 2- يجب تجنب وضع الماصات المستعملة على المنضدة أو لمس هذه الماصات باليد حيث أن سطحها الخارجي دائما وأبدا ما يكون ملوثاً بالميكروبات التي نقلناها بها.
- 3- يجب أن تكون سطوح طاولات المختبر ملساء وذلك لسهولة وفعالية تعقيمها.
- 4- يجب غسل الأيدي بمحلول مطهر أو بالماء والصابون جيداً وتجفيفها ويجب أن تكون الأيدي جافة أثناء العمل
- 5- يستعمل خلاط ذو غطاء محكم دائماً لخلط العينات حتى يتجنب نشر أجزاء من العينة بالعمل والتي قد تكون إحدى مسببات الأمراض.
- 6- يجب تغطية منطقة العمل على طاولات المختبر بأوراق لها قابلية الامتصاص أينما يكون احتمال انسكاب المحاليل التي تحوي البكتريا المرضية أو سمومها.
- 7- تغمر كافة الماصات التي استخدمت في نقل مواد العدوى أو السموم أو الميكروبات في محلول معقم وقاتل للأحياء الدقيقة ومن ثم تنقل إلى محلول الغسيل وأخيراً بواسطة جهاز التعقيم تحت درجات عالية مع كافة اللوازم المستخدمة لتلك الأعمال ومن ضمنها بالطو المعمل

التعرف على الأجهزة المستخدمة في مختبر الأحياء الدقيقة

الكائنات الحية الدقيقة هي مجموعة من الكائنات الحية متناهية في الصغر لا ترى بالعين المجردة حيث يقل حجمها إلى درجة لا تستطيع معها العين المجردة رؤيتها، وهي عامة تتكون من خلية واحدة تقوم بجميع الوظائف الحيوية (الحركة، التنفس، التغذية، الإخراج- الخ) لما كانت الكائنات الحية الدقيقة لا يمكن مشاهدتها بالعين المجردة، ومع عظم تأثيرها على الإنسان سواء بالنفع أو بالضرر فكان لا بد من العمل على إيجاد الأجهزة والوسائل التي تمكننا من دراسة هذه الكائنات الحية.

أنواع الأحياء الدقيقة:

- 1- البكتريا
- 2- الخمائر
- 3- الفطريات
- 4- الفيروسات

وتختلف هذه الكائنات الحية في أنواعها وتركيبها وصفاتها، حيث منها النافع للإنسان مثل بكتريا التخمر (صناعة منتجات الألبان، منتجات الخببز)، ومنها ما هو ضار مثل البكتريا المسببة للفساد الغذائي، والمسببة للتسمم الغذائي

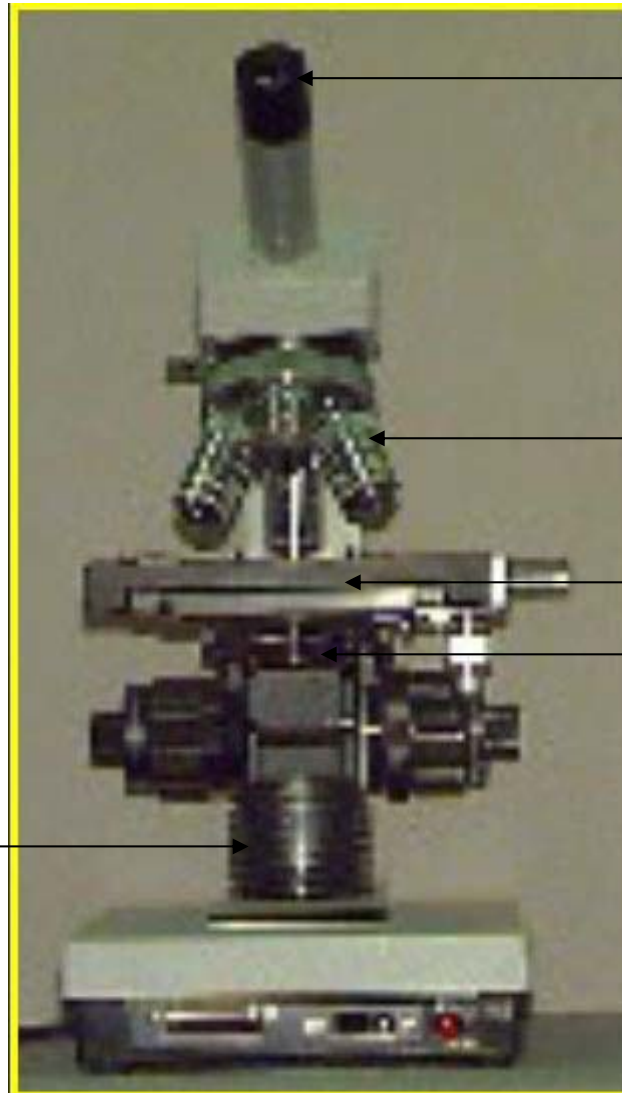
(1) الميكروسكوب المركب:

يستخدم للتعرف على الكائنات الحية الدقيقة حيث يقوم بتكبير صورتها بما يمكننا من دراستها والتعرف على صفاتها، وكيفية الاستفادة منها.

تركيب الميكروسكوب المركب:-

- 1- العدسة العينية: Eye piece وهي التي تثبت في الطرف العلوي في أنبوب السحب، وهي عبارة عن عدسة مركبة (أي تتكون من مجموعة من العدسات).

- 2- العدسة الشيئية: Objective piece وهي التي تثبت في الطرف السفلي في أنبوب السحب، وهي عبارة عن عدسة مركبة (أي تتكون من مجموعة من العدسات) وهذه العدسات ذات قوة تكبيرية مختلفة.
- 3- المسرح: حيث توضع عليها الشرائح ومزودة بفتحة في مركزها ليمر فيها الضوء، وذلك حتى تكون الصورة واضحة.
- 4- مصدر للإضاءة: عبارة عن مصدر للضوء طبيعي أو مصدر كهربائي.
- 5- المكثف: يتم عن طريقه التحكم في قوة الإضاءة.
- والشكل التالي يوضح فيه الميكروسكوب المركب.



العدسة العينية

العدسات الشيئية

المسرح

المكثف

مصدر الإضاءة

(2) الأوتوكلاف (المعقم)

إن معظم الدراسات الميكروبيولوجية تعتمد على المزارع النقية أي التي ينمو بها نوع واحد من الكائنات الدقيقة، وهذه تتطلب لنموها بيئات غذائية معقمة. والتعقيم عبارة عن العمليات التي من شأنها قتل أو إزالة كل الكائنات الحية الدقيقة من الوسط المراد تعقيمه سواء كان ذلك الوسط بيئة غذائية أو محاليل مختلفة وأماكن أو مسطحات محدودة في أبعادها وأحجامها. والأشياء المعقمة يمكن الاحتفاظ بها على صورة معقمة طالما أمكن المحافظة عليها من التلوث الخارجي وعادة يتم التعقيم باتباع طرق تعتمد على أسس فيزيائية أو كيميائية أو ميكانيكية. ومن هذه الطرق هي استخدام الأوتوكلاف.

جهاز الأوتوكلاف

عبارة عن أسطوانة معدنية عادة تصنع من الصلب أو من سبائك معدنية قوية تتحمل ضغط قد تصل إلى 30 رطل / بوصة² على الأقل، له غطاء يقفل بإحكام بعد أن توضع به المواد المراد تعقيمها، وبعد التأكد من احتواء الجهاز على الماء إلى الارتفاع المناسب مع ترك الصنبور مفتوحا ثم يوصل التيار الكهربائي ويدفع به بخار الماء، وعندما يشاهد البخار خارجا بشدة من الصنبور فإن هذا يعني خلو الجهاز من الهواء وامتلائه بالبخار. عندئذ يقفل الصنبور جيدا ويترك البخار ينضغط بداخل الجهاز حتى يصل إلى الضغط المطلوب وهو 15 رطل / بوصة² ويعرف ذلك بالاستعانة بالمانومتر المتصل بالجهاز. وبالتالي يصل درجة الحرارة إلى 121 و 6 م° وعند هذه الدرجة يحسب وقت التعقيم الذي يختلف باختلاف طبيعة المواد وحجم المواد المراد تعقيمها. بعد انتهاء مدة التعقيم يفلق الجهاز ويترك دون فتح حتى ينخفض الضغط بداخل الجهاز. والشكل التالي يوضح صورة للأوتوكلاف.



صورة جهاز الأوتوكلاف

3- الحضان الكهربائي Microbiological incubator

هو جهاز يستخدم في تنمية البكتيريا الملقحة وذلك عن طريق التحكم في درجة الحرارة بواسطة الترموستات.



4- المجفف الكهربائي Drying oven

جهاز يستخدم لتجفيف العينات، الأدوات المستخدمة وذلك للتخلص من أكبر قدر من الرطوبة.



الأحياء الدقيقة في الأغذية

مصادر التلوث في الأغذية

الجدارة: التعرف على مصادر التلوث في الأغذية (التربة - الهواء - الماء - الإنسان - الكائنات الحية).

الأهداف:

- 1- أن يقوم المتدرب بالتعرف على مصادر التلوث المختلفة بعد إجراء الاختبارات الميكروبيولوجية
 - 2- أن يتعلم المتدرب كيفية إعداد البيئات وتعقيمها.
 - 3- أن يقوم المتدرب باستخدام الميكروسكوب بالطريقة الصحيحة.
- مستوى الأداء المطلوب:** أن يصل المتدرب إلى إتقان الجدارة بنسبة 95٪.

الوقت المتوقع للتدريب على الجدارة: ساعتان

الوسائل المساعدة:

- 1- وجود مختبر للأحياء الدقيقة مجهز بجميع الأدوات اللازمة لإجراء الاختبارات المختلفة.
- 2- وجود بعض الأجهزة المساعدة مثل: المعقم - الحضان الكهربائي - جهاز العد الكلي للبكتريا.
- 3- استخدام اللوحات التوضيحية المبينة لأشكال الكائنات الحية الدقيقة.

متطلبات الجدارة:

- 1- أن يكون المتدرب قادرا على تطبيق خطوات التجربة بدقة والتعرف على أنواع الأحياء الدقيقة التي قام بتنميتها.
- 2- تحتاج الجدارة الى التدريب مسبقا على كيفية استخدام الأجهزة التي تستخدم في الاختبار.

التدريب العملي الأول

انتشار الأحياء الدقيقة في الطبيعية (مصادر تلوث الغذاء)

البيئات المطلوبة:

1- بيئة الأجار المغذي Nutrient agar

تستخدم هذه البيئة للحصول على مجاميع معزولة من البكتريا ، وهي تعتبر من أكثر البيئات

الصلبة شيوعا في الأعمال البكتريولوجية. وهى عبارة عن بيئة المرق المغذي مضافا إليها الأجار.

الأدوات والمواد اللازمة لتحضير البيئة

- 1- لتر مرقي مغذي بدون ضبط الـ pH.
- 2- أجار أجار.
- 3- حلة ذات جدارين أو حمام مائي.
- 4- دليل بروم ثيمول الأزرق.
- 5- صندوق مقارنة الألوان.
- 6- محلول ص أ يد 1، ع، 9، ع.
- 7- ماصات- سحاحات- أقمع- أنابيب اختبار- أطباق بتري معقمة- سدادات قطنية.

طريقة العمل

1- تحضير المرق المغذي والذي يتكون من

مستخلص لحم 3جم، بيتون 10جم، وماء مقطر 1000مل.

- أ- إذابة المكونات في الماء ثم الغلي في حمام مائي ويضبط الـ pH إلى 7.
- ب- الترشيح ثم التعبئة في أنابيب والتعقيم في الأوتوكلاف على 121م وتحت ضغط 15 رطل/ بوصة مربعة ولمدة 15 دقيقة.
- 2- يوضع لتر من المرق المغذي في الحلة ذات الجدارين ويضاف إليه 15 جم أجار أجار (الأجار بنسبة 1,5- 2٪).
- 3- تغلى البيئة حتى يذوب الأجار.
- 4- إضافة قليلا من الماء لتعويض الفاقد بالتبخير.
- 5- ضبط الـ pH إلى 7.
- 6- ترشيح البيئة وهي ساخنة في مرشح بوختر مع استعمال ورق ترشيح مفتت في ماء ساخن وعلى شكل طبقة بين ورقتي ترشيح في هذا المرشح.

طريقة عمل الاختبار

1. سيح بيئة الأجار المغذي على درجة 100°م ثم يبرد إلى درجة 45°م قبل صب الأطباق.
2. صب أطباق بتري المعقمة بالأجار ويوزع الأجار في هذه الأطباق، وذلك بتحريك الطبق حركة دائرية بسيطة باتجاه عقرب الساعة وبعكسه، إلى الأمام وإلى الخلف بحيث ينتشر الأجار ويتوزع توزيعاً منتظماً ويراعى عدم التحريك بقوة حتى لا يتلوث غطاء الطبق بالأجار.
3. يترك الطبق ليبرد الأجار ويصلب.
4. بعد صلابة الأجار يجري ما يلي:
أ) ينثر قليل من التربة على سطح الأجار.

- ب) بأيدي أحد العمال لمسح سطح الأجار.
- ت) بأحد الأوعية أو الأواني المستعملة يلمس سطح الأجار.
- ث) تنتشر بعض العلائق على سطح الأجار.
- ج) يترك أحد الأطباق لمدة نصف ساعة مكشوفة للهواء.
- ح) يكتب على غطاء الطبق نوع المعاملة.
- خ) يقلب الطبق بحيث يصير الغطاء إلى لأسفل والقاع إلى الأعلى حتى لا تتساقط قطرات الماء المتكشف في الغطاء على سطح الأجار فيعمل ذلك على تداخل المجاميع البكتيرية فلا يمكن تمييزها.
- د) توضع الأطباق بهذه الصورة في الحضان Incubator على درجة 37° م لمدة 48 ساعة ثم يلاحظ أشكال وأنواع المجاميع النامية على سطح هذا الأجار.
- ذ) بعد ذلك تفحص كل مجموعة على حدة وذلك بعد معرفة لون وشكل ووسط ونوع الحافة وانتشار هذه المجاميع وذلك بصبغها بطريقة جرام وفحصها ميكروسكوبيا.

التدريب العملي

أمامك بيئة الأجار المغذى والمطلوب اتباع الخطوات المذكورة سابقا لإجراء الاختبار، ثم دون

النتائج في الجدول التالي:

م	نوع التلوث	اللون	الشكل	شكل السطح	نوع الحافة	الانتشار
1	التربة					
2	لمس أحد العمال					
3	مسح الأواني					
4	نثر بعض العلائق					
5	النفخ في الطبقة					
6	ترك طبق معرض للهواء الجوي 30 ق					
7	مسح الطاولة					
8	طبق بدون معاملة					

أسئلة

س1: أكمل العبارات التالية:

- 1- تتكون بيئة المرق المغذى من - - - - - ، - - - - - ، - - - - - ، - - - - - ،
- - - - - ، - - - - - .
- 2- يجب ضبط الـ pH لبيئة المرق المغذى عند - - - - -
- 3- ترشح البيئة وهى ساخنة بواسطة - - - - -
- 4- تعقم البيئة على درجة حرارة - - - - - وتحت ضغط - - - - -
ولمدة - - - - -
- 5- يتم التحضين على درجة حرارة - - - - -

س2: اذكر مصادر التلوث؟ مع ذكر مثال على كل نوع؟

- - - - -
- - - - -
- - - - -
- - - - -
- - - - -
- - - - -
- - - - -
- - - - -
- - - - -

س3: حاول رسم الأشكال التي حصلت عليها بعد الاختبار؟

- - - - -
- - - - -
- - - - -
- - - - -
- - - - -
- - - - -
- - - - -
- - - - -
- - - - -
- - - - -

الأحياء الدقيقة في الأغذية

مواصفات المستعمرات البكتيرية

الجدارة: التعرف على المواصفات الخاصة بالمستعمرات البكتيرية.

الأهداف:

- 1- أن يقوم المتدرب بالتدريب على كيفية تحضير البيئات وتعقيمها جيدا.
- 2- أن يقوم المتدرب بالتعرف على شكل المستعمرات البكتيرية ووصفها باستخدام الميكروسكوب المركب.

مستوى الأداء المطلوب: أن يصل المتدرب إلى إتقان الجدارة بنسبة 95%.

الوقت المتوقع للتدريب على الجدارة: ساعتان.

الوسائل المساعدة

- 1- وجود مختبر للأحياء الدقيقة مجهز بجميع الأدوات اللازمة لإجراء الاختبارات المختلفة.
- 2- وجود بعض الأجهزة المساعدة مثل: المعقم - الحضان الكهربائي - جهاز العد الكلي للبكتريا.
- 3- استخدام اللوحات التوضيحية المبينة لأشكال الكائنات الحية الدقيقة.

متطلبات الجدارة:

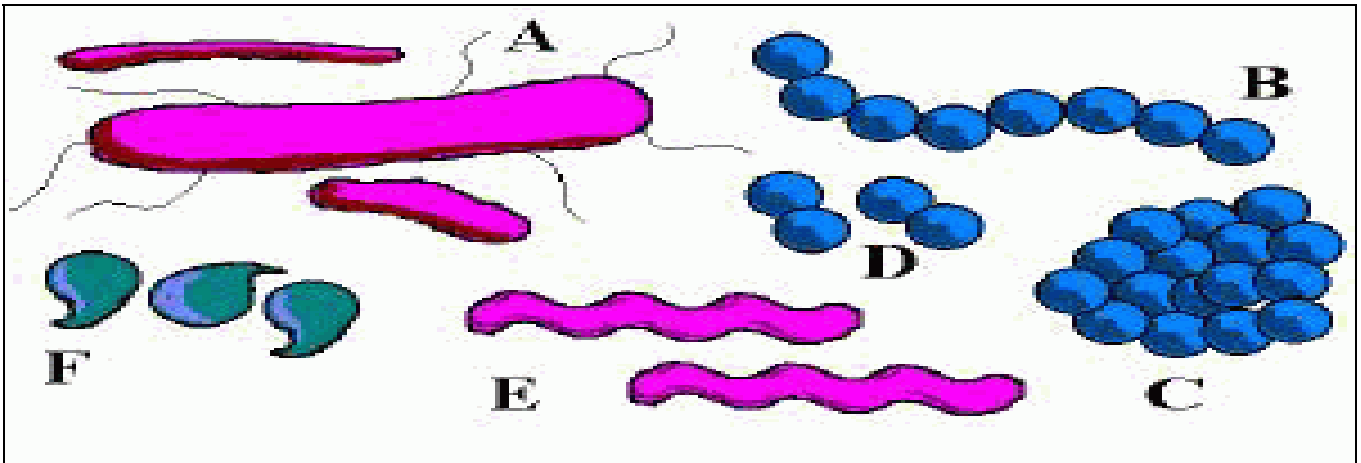
- 1- أن يكون المتدرب قادرا على تطبيق خطوات التجربة بدقة والتعرف على أنواع الأحياء الدقيقة التي قام بتنميتها.
- 2- تحتاج الجدارة إلى التدريب مسبقا على كيفية استخدام الأجهزة التي تستخدم في الاختبار.

مواصفات المستعمرات البكتيرية

تتمى البكتريا عادة على بيئات خاصة وتستعمل البيئة لأغراض عديدة فتستعمل لحفظ الميكروب واستكثاره ودراسة خواصه الفسيولوجية وتشجيعه على إنتاج مواد تستعمل في الأغراض الصناعية كإنتاج الكحوليات والأحماض العضوية وخلافة.

والتدريب التالي يعطينا معلومات حول هذه المستعمرات البكتيرية من حيث:

- 1- الشكل: دائري- اهليجي- مغزلي- مثلث الأقسام- قوقعي- غيرمنتظم- شكل الوردية- جذري- خيطي(شكل 8).
- 2- التركيب: حبيبي- متراكم- حبيبي خشن- ذو مناطق دائرية- شبكي- مغطس- مجعد- به مجاميع ثانوية.
- 3- الحافة: كاملة- هديبة- متموجة- مفصصة- ممزقة.
- 4- الارتفاع: مسطح- قطري- مرتفع- مدرج- محدب.
- 5- القوام: هش- صلب- لزج- مائي- ثقيل.
- 6- اللون: لون المجموعة ولون البيئة حولها.
- 7- الشفافية: نصف شفاف- معتم- شفافة.
- 8- الانتشار: لا حظ ما إذا كانت المجموعة منتشرة على سطح البيئة أو محدودة.
- 9- الحجم: يقاس قطر بعض المجاميع بالمليمتر في طبق يحتوي على عدد منها وتختلف المجاميع من حيث الحجم وقد يكون بعضها صغيراً جداً يكاد يرى بالعين المجردة وفي هذه الحالة تفحص المجاميع بالعدسة اليدوية أو الـ Binocular ارسم نماذج لبعض المجموعات التي ظهرت مع ملاحظة النقط السابقة.



شكل (8) أشكال البكتريا

نمو البكتريا والتغيرات الكيماوية الحيوية التي تحدثها في البيئات العادية.

البيئات والأدوات والمواد اللازمة:

1- بيئة المرق المغذي Nutrient broth

أ- مكونات البيئة: مستخلص لحم 3جم، بيتون 10جم، ماء مقطر 1000سم³.

ب- طريقة التحضير:

1- خلط المكونات.

2- غلي المكونات في الحمام المائي.

3- يسخن الحمام المائي حتى الغليان مع ملاحظة أن يجب تعويض النقص في الماء نتيجة التبخير.

4- تترك البيئة حتى تبرد، ثم ضبط الـ pH الى 7 أو 2 و7.

5- الترشيح باستعمال مرشح بوختر.

6- تعبئة البيئة في أنابيب أو دوارق مناسبة وتغطى بسدادات قطنية ثم تعقم في الأوتوكلاف على درجة

حرارة 121 م° وتحت ضغط 15 رطل / بوصة مربعة ولمدة 15 دقيقة.

2- بيئة الجيلاتين المغذي Nutrient gelatin broth

الأدوات والمواد اللازمة:

لترمرق مغذي بدون ضبط الرقم الأيدروجيني - جيلاتين، حمام مائي - دليل بروم ثيمول

الأزرق - محلول هيدروكسيد الصوديوم 0.9ع، 1 و0ع - صندوق مقارنة الألوان - ماصات -

سحاحات - أنابيب اختبار - قمع ترشيح - قطن.

طريقة التحضير:

1- ضع المرق المغذي في الحمام المائي ثم أضف إليه الجيلاتين بنسبة 15%.

2- سخن البيئة حتى يذوب الجيلاتين.

3- أضف الماء لتعويض الفاقد بالتبخير.

4- اضبط الـ pH الى 7.

5- رشح البيئة وهي ساخنة في قمع بوختر.

6- املاً الأنابيب بحوالي 7سم³ الكل أنبوبة ثم أقفلها بالسدادات القطنية.

7- عقم في جهاز الأوتوكلاف بالتعقيم المتقطع لمدة 20 دقيقة على 3 أيام متتالية.

3- بيئة الأجار المغذي المائل Nutrient agar broth slant

التحضير مثل بيئة الأجار الصلبة فيما عدا عند التعبئة تعباً كل أنبوبة بواقع 5 مل ثم تعقم وبعد خروجها من جهاز الأوتوكلاف توضع في وضع مائل حتى يتصلب الأجار.

4- بيئة لبن دوار الشمس Litmus milk

الأدوات والمواد اللازمة:

لبن فرز (مجفف) 100 جم، دليل عباد الشمس 1 جم، ماء مقطر 1000 مل
تخلط المكونات معا ثم التعقيم في جهاز الأوتوكلاف على درجة حرارة 121 م، لمدة 20 دقيقة ولمدة 3 أيام متتالية.

5- بيئة أجار الجلوكوز العميق

وتحضر كالآتي:

01 يحضر 1 لتر من بيئة الأجار المغذي المتعادل والمرشح.

02 إضافة 10 جم جلوكوز.

03 التعبئة في أنابيب وتعقم في جهاز الأوتوكلاف تعقيماً متقطعاً 121 م لمدة 20 دقيقة يوميا لمدة 3 أيام متتالية.

6- المزارع السابقة التي حصلت عليها من الدرس السابق.

طريقة العمل

01 تلقيح مجموعة البيئات السابقة بكل نوع من المزارع على حدة

02 تحضن البيئات السابقة على درجة 22 م لمدة شهر وصف على فترات (يوميًا في الأسبوع الأول مرتين أسبوعياً في المدة الباقية) ما تحدثه الميكروبات في كل من البيئات السابقة على النحو التالي:

1- بيئة المرق المغذي:

- لاحظ تكوين غشاء على السطح وهل الغشاء مجعد أم أملس أم جلدي أم حلقي وهل الغشاء تحت السطح أم فوق السطح.

- لاحظ ما إذا كانت البيئة عكرة أو راتقة، هل يوجد راسب أم لا. اختبر قوام البيئة لوجود لزوجة من عدمه باستعمال إبرة التلقيح.

- اختبر الرقم الأيدروجيني للبيئة وقارن ذلك ببيئة غير ملقحة.

2- بيئة الجيلاتين المغذي

- تلقح هذه البيئة بطريقة الوخز وتحضن وفي حالة عدم إسالة الجيلاتين يلاحظ شكل النمو فقد

- يكون على هيئة كرات صغيرة متصلة. خيطي - سبحي - معرج - هديبي - شجري.
- وفي حالة إسالة الجيلاتين لاحظ شكل الإسالة فقد يكون إبريقي - فنجاني.

3- بيئة الأجار المغذي المائل

- لاحظ اللون واللمعان والقوام والشفافية ولون البيئة.

4- بيئة لبن تباع الشمس:

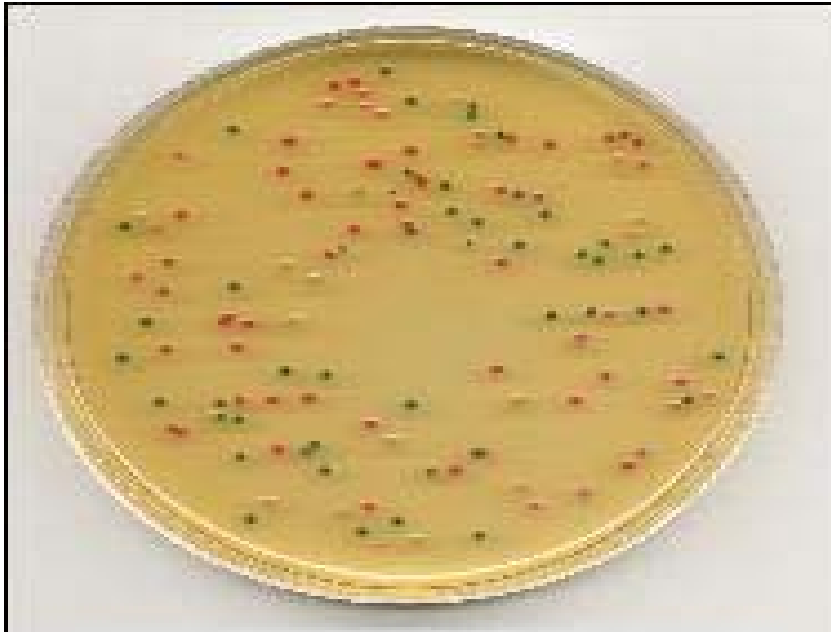
لاحظ التغيرات الآتية:

- لا تتغير في المظهر.
- تجبن.
- تجبن مع ظهور الشرش.
- إذابة الخثرة لاحظ لون دليل تباع الشمس كما لاحظ تكوين فقاع غازية من عدمه.

5- بيئة أجار الجلوكوز العميق

- لقم هذه البيئة بالوخز.
- لاحظ شكل النمو مثل في بيئة الجيلاتين.
- لاحظ مكان النمو فقد يكون سطحياً (هوائياً) أو داخل البيئة عند القاعدة فيكون (لا هوائياً) أو في البيئة عموماً فيكون لا هوائياً اختيارياً.

والشكل التالي يوضح شكل المستعمرات البكتيرية النامية على البيئة في طبق بتري. (شكل 3)



شكل (3) يبين شكل البكتريا النامية في طبق بتري.

التدريب العملي

أمامك البيئات التي قمت بتحضيرها وهي:-

- 1- بيئة المرق المغذي.
- 2- بيئة الجيلاتين المغذي.
- 3- بيئة الأجار المغذي المائل.
- 4- بيئة لبن دوار الشمس.
- 5- بيئة أجار الجلوكوز العميق.

والمطلوب اتباع الخطوات التي ذكرت وتدوين النتائج في الجدول التالي:

م	نوع البيئة	تكوين الغشاء	حالة البيئة		رقم الـ pH	شكل النمو	اللون	اللمعان	القوام	الشفافية	التجبن
			رائحة	عكرة							
1	المرق المغذي										
2	الجيلاتين المغذي										
3	الأجار المغذي المائل										
4	لبن دوار الشمس										
5	أجار جلوكوز عميق										

أسئلة

س1: ضع علامة (✓) أو (X) أمام العبارات التالية مع تصحيح الخطأ:

1- ليس من أشكال البكتريا الشكل الدائري ()

2- يجب ضبط الـ pH في بيئة المرق المغذى عند $pH=5$ ()

3- تعقم البيئة على درجة حرارة 37 م° ()

4- يستخدم جهاز الحضان في ضبط حموضة البيئة ()

5- يضاف دليل البروموثيمول الأزرق إلى بيئة أجار الجلوكوز العميق. ()

س2: ما هو السبب في إضافة دليل دوار الشمس إلى البيئة؟

س3: ما فائدة كل من:

1- قمع بوخنر:-

2- محلول هيدروكسيد الصوديوم 0.1 عياري:-

3- الحمام المائي:-

4- الماصات:-

5- المعقم:-

6- الحضان:-

7- المجفف:-

8- دليل بروموكريزول بربل:-

9- بيئة لبن دوار الشمس:-

10- أطباق بتري:-

11- إبرة التلقيح:-

الأحياء الدقيقة في الأغذية

الفطريات في الأغذية

الجدارة: التعرف على المواصفات الخاصة بالفطريات.

الأهداف 1

- 1- أن يقوم المتدرب بالتعرف على مصادر التلوث المختلفة بعد إجراء الاختبارات الميكروبيولوجية
 - 2- أن يتعلم المتدرب كيفية إعداد البيئات وتعقيمها.
 - 3- أن يقوم المتدرب باستخدام الميكروسكوب بالطريقة الصحيحة.
- مستوى الأداء المطلوب: أن يصل المتدرب إلى إتقان الجدارة بنسبة 95٪.**

الوقت المتوقع للتدريب على الجدارة: ساعتان.

الوسائل المساعدة:

- 1- وجود مختبر للأحياء الدقيقة مجهز بجميع الأدوات اللازمة لإجراء الاختبارات المختلفة.
- 2- وجود بعض الأجهزة المساعدة مثل: المعقم- الحضان الكهربائي.
- 3- استخدام اللوحات التوضيحية المبينة لأشكال الكائنات الحية الدقيقة.

متطلبات الجدارة:

- 1- أن يكون المتدرب قادرا على تطبيق خطوات التجربة بدقة والتعرف على أنواع الأحياء الدقيقة التي قام بتميمتها.
- 2- تحتاج الجدارة التدريب مسبقا على كيفية استخدام الأجهزة التي تستخدم في الاختبار.

الفطريات في الأغذية

الفطريات تنمو على الطعام و يعرف ذلك بمظهرها الزغبي أو الوبري أو القطني التي تتلون في بعض الأحوال، وقد يتغير لونها إلى اللون الداكن، واللون ينتج لتكشف الجراثيم الملونة وظهورها على السطح الذي ينمو عليه الفطر، وعادة الغذاء المصاب بالعفن هذا يكون غير صالح للأكل عموماً تنتشر الفطريات على نطاق واسع في الجو وفي الأطعمة وخاصة بالأطعمة الحامضية منها وإذا تركت الفطريات بهذه الأطعمة فأنها تنمو على سطحها وتسبب فسادها.

الأدوات والمواد المستعملة:

1- بيئة أجار المولت Malt agar

1- مكونات البيئة: مستخلص المولت 30جم، أجار 20جم، ماء مقطر 1000مل.

تحضير البيئة:

1- تغلي المكونات في حمام مائي بعد خلطها (لإذابة الاجار).

2- ضبط الـ pH إلى 5,5.

3- الترشيح والتعبئة والتعقيم في جهاز الأوتوكلاف على 121 م° وتحت ضغط 15 رطل / بوصة مربعة ولمدة 15 دقيقة.

2- بيئة المولاسا الصلبة:

مكونات البيئة:

عسل أسود 20 جم، أجار 20جم، مرق مغذي 960مل.

طريقة التحضير:

1- تغلي المكونات بعد خلطها في حمام مائي.

2- ضبط الـ pH إلى 5,5.

3- الترشيح والتعبئة والتعقيم في جهاز الأوتوكلاف لمدة 20دقيقة ولمدة 3 أيام متتالية.

3- محلول لاكتوفينول Lactophenol solution

يتكون محلول اللاكتوفينول من: بلورات الفينول 20 جم، حامض لاكتيك 20 جم، جليسرين،

40 جم، ماء مقطر 40 مل. وتخلط المكونات وتحفظ في زجاجات بنية اللون. أطباق بتريه معقمة.

طريقة العمل:

- 1- سيح أنابيب أجار المولت وصبها في الأطباق.
- 2- بعد أن تجمد البيئة افتح بعض الأطباق وعرضا للهواء لمدة 5-10 دقائق. ثم اقلب الأطباق واتركها على درجة حرارة المعمل لمدة أسبوع
- 3- خذ خمس إبر من كل من الجبن والزبد والشراب والمربى... الخ التي أمامك، ثم لقح بها الأطباق المحتوية على البيئة والمحضرة كما في رقم (1) وذلك بطريقة التخطيط ثم اتركها على درجة حرارة المعمل للأسبوع القادم.
- 4- لاحظ نمو مجاميع الفطريات بالأطباق ثم خذ بالإبرة المعقمة المبلة بمحلول جليسرين جزءا من الفطر. يحتوي على ميسليوم وحامل الجراثيم والجراثيم.
- 5- ضع هذا الجزء في نقطة من محلول اللاكتوفينول على شريحة زجاجية وغطه بغطاء الشريحة ثم افحصها بالعدسة الصغرى ثم الكبرى. ارسم ما تراه وحاول تعيين نوع الفطر ولاحظ الآتي:

أ- الميسليوم:

مقسم أو غير مقسم.

ب- الجراثيم غير التزاوجية:

كويندات أو سيرانجيوسبورز حجمها، لونها، شكلها، إذا كانت خشنة أو مسننة، تركيبها خلية واحدة أو اثنين أو أكثر.

ج- أجسام ثمرية:

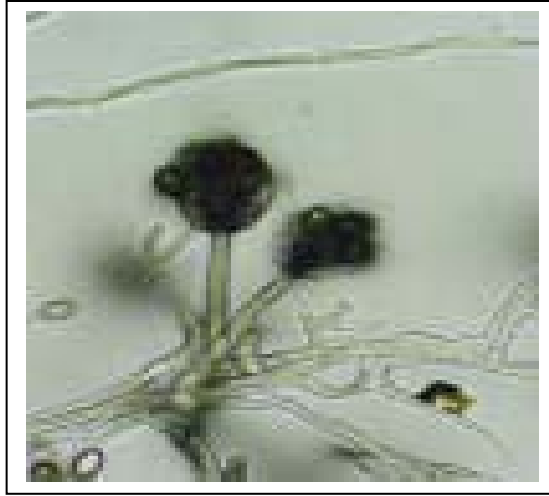
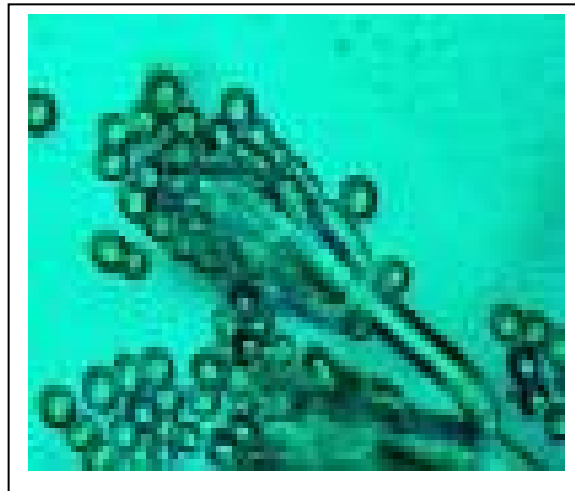
• إذا كانت سبورانجيوم لاحظ الحجم، اللون والشكل والموضع.

• إذا كانت تحمل كويندات إذا ما كانت واحدة أو أكثر من كويندية على الحامل الكويندي بشكل وتركيب المترجمات، ترتيب الكويندات ومميزاتها إذا ما كانت الكويندات ملتصقة معها.

د- مميزات أخرى: مثل الستولين الرايزود Foot cell أو إذا كانت مكونة جراثيم كلاميدية أو غيرها.

هـ- ارسم عينات من الفطريات وذلك للتعرف على صفاتها (مستعينا بالأشكال 4، 5، 6) الموجودة بالصفحة

(التالية)

شكل (4) الشكل المجهرى لفطر *Rhizopus nigrecans*شكل (5) الشكل المجهرى لفطر *Candida.sp*شكل (6) الشكل المجهرى لفطر *Pen.sp*

التدريب العملي

أمامك البيئات التي قمت بتحضيرها

1- بيئة أجار المولت.

2- بيئة المولاسا الصلبة.

والمطلوب اتباع الخطوات التي ذكرت سابقا ثم دون النتائج في الجدول التالي:

م	نوع المادة المستخدمة في التلقيح	الميسليوم		الجراثيم غير التزاوجية			الأجسام الثمرية			
		مقسم	غير مقسم	اللون	الحجم	الشكل	التركيب	اللون	الشكل	الموضع
1	الجبن									
2	الزبد									
3	شـراب طبيعي									
4	مربى									
5	خبز رطب									

أسئلة

س1: ما هي الفطريات؟ ومم تتتركب؟

- (1) -----
- (2) -----
- (3) -----

س2: لماذا يضبط الـ pH لبيئة الفطريات عند 5,5؟

-
-
-
-

س3: ارسم عينات من الفطريات التي تحصلت عليها وتعرفت عليها تحت الميكروسكوب وذلك للتعرف على صفاتها؟

-
-
-
-
-
-
-
-
-
-
-

الأحياء الدقيقة في الأغذية

الخمائر في الأغذية

الجدارة: التعرف على المواصفات الخاصة بالفطريات.

الأهداف:

- 1- أن يقوم المتدرب بالتعرف على أشكال الخمائر التي تحصل عليها بعد إجراء الاختبارات الميكروبيولوجية.
 - 2- أن يتعلم المتدرب كيفية إعداد البيئات وتعقيمها.
 - 3- أن يقوم المتدرب باستخدام الميكروسكوب بالطريقة الصحيحة.
- مستوى الأداء المطلوب:** أن يصل الطالب إلى إتقان الجدارة بنسبة 98%.

الوقت المتوقع للتدريب على الجدارة: ساعتان

الوسائل المساعدة:

- 1- وجود مختبر للأحياء الدقيقة مجهز بجميع الأدوات اللازمة لإجراء الاختبارات المختلفة.
- 2- وجود بعض الأجهزة المساعدة مثل: المعقم- الحضان الكهربائي.
- 3- استخدام اللوحات التوضيحية المبينة لأشكال الكائنات الحية الدقيقة.

متطلبات الجدارة:

- 1- أن يكون المتدرب قادرا على تطبيق خطوات التجربة بدقة والتعرف على أنواع الأحياء الدقيقة التي قام بتمييزها.
- 2- تحتاج الجدارة التدريب مسبقا على كيفية استخدام الأجهزة التي تستخدم في الاختبار.

الخمائر في الأغذية

الخمائر فطريات تتبع عائلات عديدة وهي تتكاثر بالتبرعم أو بالانقسام الثنائي البسيط أو بالتجرثم في الأنواع التابعة لاسكوميسيتيس *Ascomycetes* وأهمها ما يتبع جنس *Saccharomyces* ويشمل أنواع عديدة منها *S. Cerevisiae* التي تستعمل في صناعات في تخمير الخبز أو إنتاج الكحول و الجليسيرول وتوجد أنواع أخرى من الخميرة الكاذبة تسمى False yeast التي منها جنس *Torulopsis* وهي تحدث تخمرات غير مرغوب فيها ولكنها تستعمل صناعياً في بعض الأغراض الطبية كما أن بعضها يستعمل كغذاء.

وعموماً تنمو الخميرة في البيئات السائلة على الصورة الآتية:

1. خميرة غشائية Film forming yeasts تؤكسد الأحماض العضوية والسكريات والكحولات.
2. خميرة سطحية Top yeasts تستعمل في صناعة البيرة المسماة الـ Ale beer.
3. خميرة قاعية Bottom yeasts تستعمل في صناعة البيرة المسماة لاجر Lager beer.

الأدوات والمواد اللازمة:

- أ- بيئة خميرة تتحمل التركيزات العالية Osmophilic yeasts (بيون السكريات)
- 1- يحضر لتر من بيئة المرق المغذي ويضاف إليه السكر المراد اختبار تحلله (الجلوكوز - اللاكتوز - السكروز) بواقع 5 جم.
- 2- يضاف محلول دليل بروم ثيمول الأزرق 1 مل.
- 3- تملأ الأنابيب ويوضع بكل منها 7 مل مع وضع أنبوبة در هام.
- 4- التعقيم في جهاز الاوتوكلاف على درجة حرارة 121 م وتحت ضغط 15 رطل / بوصة المربعة ولمدة 15 ق.
- ب- بيئة مرق الجلوكوز المغذي
مثل بيئة بيون السكريات مع إضافة سكر الجلوكوز 5 جم.
- ج- بيئة لبن دوار الشمس: ذكرت سابقاً.
- د- دليل بروموثيمول الأزرق:
الدليل 16 جم، كحول 95%: 500 مل، ماء مقطر 500 مل، حيث يذاب الدليل في الكحول ثم يضاف الماء والترشيح.

هـ- بيئة أجار عصير البرتقال المائل: تتكون من:-

تربتون 10 جم، مستخلص الخميرة 3 جم، جلوكوز 4 جم، فوسفات ثنائي الصوديوم 3 جم، عصير برتقال 200 مل، أجار 5 و 1% أجار أجار، ماء مقطر 800 مل يحضر عصير البرتقال بتسخين لتر من العصير الطازج إلى 93م تقريبا ثم الترشيح في مرشح بوختر ثم التعقيم على 15 رطل لمدة 15 دقيقة.

بالإضافة إلى ما سبق يجب أن تتوفر المواد الآتية:

- 1- مزرعة من خميرة (حقيقية) مثل الـ *S. cerevisiae*.
- 2- مزرعة من خميرة (كاذبة) مثل الـ *Torula*
- 3- بيئة مرق السكر المغذي بنسبة 1, 20, 40, 65 سكروز.
- 4- عصير الكرنب (اللاهانة).
- 5- مرق اللاكتوز المغذي.
- 6- بيئة جرودوكوا Gorodkova.

طريقة إجراء الاختبار

قم بتحضير البيئات السابق ذكرها ثم استخدامها في إجراء التجارب التالية

1- خمائر تعيش تحت ضغط أسموزي مرتفع Osmophilic yeasts

أ) لثق كل من الأنابيب المحتوية على بيئة مرق السكر بنسبة 1%، 20، 40، 65 بمزرعة من الـ Osmophilic yeasts مثل *Zygosaccharomyces sp* ومجموعة مماثلة من البيئة السابقة بمزرعة خميرة الخباز *S. cerevisiae*.

ب) حضن الأنابيب السابقة في درجة حرارة المعمل لمدة تتراوح من 5-7 يوم ثم لاحظ مقدار النمو وذلك بالتغير الظاهر في البيئة وكذلك الغاز المتكون في التركيزات المختلفة.

2- الخميرة الغشائية Film yeasts

أ- لثق أنبوبة محتوية على عصير الكرنب Sauer kraut juice (5 مل) بخميرة غشائية وأخرى بخميرة *S. cerevisiae* قدر الرقم الأيدروجيني للعصير قبل التحضين بواسطة pH-meter أو بواسطة ورق الرقم الأيدروجيني.

ب- حضن الأنبوتين في درجة حرارة المعمل ولمدة 7 أيام لاحظ شكل النمو ورائحة كل من الأنبوتين ثم قدر الرقم الأيدروجيني في العصير لكل أنبوبة.

3- الخمائر المخمرة للسكر Sugar fermenting yeast

أ- لقح أنبوبة من مرق الجلوكوز وأنبوبة من مرق اللاكتوز وثالثة من بيئة لبن تباع الشمس بنوع من الخميرة الكاذبة التي تخمر اللاكتوز (*Torula*) ثم لقح مجموعة أخرى من البيئات الأخرى بخميرة بييرة التي لا تخمر اللاكتوز.

ب- حضن الأنابيب على درجة حرارة المعمل لمدة 2-5 يوم ثم اختبره للآتي: النمو، تكوين الغاز، مقدار التعكير والراسب في بيئة المرق، تكوين الغاز والتغير في الرقم الأيدروجيني في بيئة اللبن، رائحة الأنابيب.

4- الخميرة الحقيقية: Ascospore Forming

أ- لقح بيئة أجار عصير البرتقال المائل Orange juice sugar slant أو بيئة جور ودكوا Gorodkova بنوع *S. cerevisiae* ونوع *Zygosaccharomyces*.

ب- حضن على درجة حرارة 25 م ثم اختبر كل أسبوع لمدة تتراوح من 2-3 أسابيع للجراثيم الاسكية وللتزاج ثم دون النتائج المتحصل عليها في جدول.

التدريب العملي

أمامك البيئات التي قمت بتحضيرها وهي:-

- 1- مزرعة من خميرة (حقيقية) مثل الـ *S. cerevisiae*.
- 2- مزرعة من خميرة (كاذبة) مثل الـ *Torula*.
- 3- بيئة مرق السكروز المغذي بنسبة 10، 20، 40، 65% سكروز.
- 4- عصير الكرنب (اللاهانة).
- 5- مرق اللاكتوز المغذي.
- 6- بيئة جرودوكوا Gorodkova.

والمطلوب اتباع الخطوات التي ذكرت في الدرس العملي، وتدوين النتائج في الجدول التالي:

م	وجه المقارنة	الخمائر الأسموزية	الخمائر الغشائية	الخمائر المخمرة للسكريات	الخمائر الحقيقية
1	النمو				
2	التغير في البيئة				
3	تكوين الغاز				
4	الرائحة				
5	رقم الـ pH				
6	مقدار التغير في البيئة				
7	مقدار التعكير				

أسئلة

س1: أكمل العبارات التالية:

- 1- الخمائر هي - - - - - وهي تتكاثر - - - - - أو - - - - -
 - - - - - أو - - - - -
 2- هناك أنواع من الخمائر مفيدة للإنسان مثل - - - - - ومنها أنواع
 غير مرغوب فيها مثل خميرة - - - - - .

س2: ضع علامة (✓) أو (X) أمام العبارات التالية:-

- 1- تحتاج الخمائر رطوبة أقل من الفطريات. ()
 2- تنمو الخمائر في وسط قاعدي. ()
 3- الخمائر غير مهمة في صناعة الخبز. ()
 4- تقوم الخمائر بتحويل المحاليل السكرية إلى كحول تحت الظروف الهوائية. ()
 5- الخمائر الغشائية تؤكسد الأحماض وتحولها إلى ثاني أكسيد الكربون وماء. ()

س3: صف ما شاهدته تحت الميكروسكوب؟

- - - - -
 - - - - -
 - - - - -
 - - - - -
 - - - - -
 - - - - -
 - - - - -
 - - - - -
 - - - - -
 - - - - -
 - - - - -
 - - - - -
 - - - - -

الأحياء الدقيقة في الأغذية

بكتريولوجيا المياه

الأهداف:

- 1- أن يقوم المتدرب بالتعرف على شكل البكتريا الموجود في الماء ووصفها وإجراء العد الكلي.
 - 2- أن يتعلم المتدرب كيفية إعداد البيئات وتعقيمها.
 - 3- أن يقوم المتدرب باستخدام الميكروسكوب بالطريقة الصحيحة.
- مستوى الأداء المطلوب:** أن يصل المتدرب إلى إتقان الجدارة بنسبة 95%.

الوقت المتوقع للتدريب على الجدارة: ساعتان.

الوسائل المساعدة:

- 1- وجود مختبر للأحياء الدقيقة مجهز بجميع الأدوات اللازمة لإجراء الاختبارات المختلفة.
- 2- وجود بعض الأجهزة المساعدة مثل: المعقم- الحضان الكهربائي- جهاز العد الكلي للبكتريا.
- 3- استخدام اللوحات التوضيحية المبينة لأشكال الكائنات الحية الدقيقة.

متطلبات الجدارة:

- 1- أن يكون المتدرب قادرا على تطبيق خطوات التجربة بدقة والتعرف على أنواع الأحياء الدقيقة التي قام بتميتها.
- 2- تحتاج الجدارة التدريب مسبقا على كيفية استخدام الأجهزة التي تستخدم في الاختبار.

بكتريولوجيا المياه

تقدر صلاحية المياه للشرب بأربع تحاليل هي:

1- التحاليل الكيماوية:

تقدر فيها الجوامد الكلية والعسر المائي Hardness كذلك يختبر الماء لأنواع من الكيماويات المضرة للإنسان مثل الرصاص السام وأملاح الزنك.

2- الاختبارات الفيزيائية:

ويختبر فيها عما إذا كان بالمياه عكارة واللون والطعم والرائحة

3- الاختبارات البيولوجية:

ويفحص فيها عن وجود الطحالب والفطريات والبروتوزوا وديدان النيماطودا، عذراء الحشرات التي تنمو على المياه.

4- الاختبارات البكتريولوجية:

وهي مهمة في تحديد مدى صلاحية المياه للشرب ومدى إمكانية وجود الماء ملوثاً.

التقدير الكمي لبكتريا المياه: The quantitative examination of water:

الطريقة المتبعة عادة للتقدير الكمي البكتريولوجي المتبع في اختبار المياه لا يعطي سوى جزء من العدد الكلي لبكتريا فيها إذ أن معظم الميكروبات الموجودة في الماء التي لا تنمو على البيئات المعملية وعلى العموم لا يهتم البكتريولوجي أن يحصل على العدد الكلي لبكتريا في المياه بقدر اهتمامه بمجموعة بكتريا القولون التي قد تصل إلى المياه عن طريق التلوث بمياه المجاري أو بالمواد البرازية. ولاختبار صلاحية عينة ماء لأغراض الشرب واستخدام المنزلي في المصانع يجري عليها الآتي:

1- عدد البكتريا الكلي في عينة المياه.

2- اختبار تلوث العينة بمياه المجاري.

طريقة أخذ العينة:

تؤخذ عينة المياه في زجاجة معقمة ويجب أن تمثل العينة مصدر المياه المطلوب فحصه بكتريولوجيا مع الاحتراس من تلوث العينة أثناء أخذها أو نقلها. وعند أخذ العينة من ماء الحنفية يلاحظ تعقيم فوهة الحنفية باللهب ثم ترك الحنفية مفتوحة لمدة خمس دقائق قبل أخذ العينة. وتؤخذ العينة من الأنهار والترع

والبحيرات من تحت سطح الماء وذلك بغمر زجاجة العينة مقفولة تحت سطح الماء ثم فتح غطائها تحت سطح الماء. يجب أن يجرى اختبار المياه مباشرة وإذا طال الوقت من أخذ العينة لإجراء الاختيار عن 3 ساعات فيجب أن تحفظ العينة في ثلاجة أو في صندوق خاص معد لتبريد وحفظ العينات.

عد البكتريا الكلي في عينة المياه:

البيئات المطلوبة

بيئة أجار التريتون والجلوكوز ومستخلص الخميرة

1- تتكون هذه البيئة من تريتون 5 جم، مستخلص الخميرة 2.5 جم، جلوكوز 1 جم، اجار 20 جم، ماء مقطر 1000 مل.

2- تذاب المكونات في الماء ثم تغلى في حمام مائي (حتى يذوب الأجار)، ثم يعوض النقص بالتبخير بإضافة الماء ثم اضبط الـ pH إلى 7، ثم رشح في القطن وفي النهاية عبئ وعقم على 121 °م وتحت ضغط 15 رطل/بوصة² لمدة 15 دقيقة.

الأدوات والمواد اللازمة:

- زجاجة عينة معقمة.
- 6 أطباق بتري معقمة.
- 6 أنابيب اختبار تحوي كل منها على 9 مل ماء معقم
- 3 ماصات 1 مل معقمة.
- 6 أنابيب من بيئة أجار التريتون والجلوكوز ومستخلص الخميرة.

طريقة العمل:

- 1- رج عينة المياه جيداً 25 مرة.
- 2- انقل بواسطة ماصة معقمة مقدار 1 مل من الماء إلى الأنبوبة المحتوية على 9 مل ماء معقم فيصبح التخفيف 10/1
- 3- اخلط الأنبوبة 10/1 جيداً باستعمال ماصة معقمة جديدة ثم انقل بواسطة هذه الماصة 1 مل من هذه الأنبوبة إلى أنبوبة أخرى بها 9 مل ماء معقم فيكون التخفيف 100/1
- 4- اخلط بماصة معقمة جديدة محتويات الأنبوبة (تخفيف 100/1) ثم انقل بواسطتها 1 مل إلى طبق بتري. وكرر ذلك في طبق آخر.
- 5- بنفس الماصة كرر ما سبق في الخطوة (4) من أنبوبة تخفيف 1000/1

6- بنفس الماصة كرر ما سبق من عينة الماء الأصلية.

7- اكتب على كل طبق التخفيف.

8- سيح أنابيب الأجار العميق ثم برد إلى 50°م وصب كلاً منها في أحد أطباق بتري السابقة مع مراعاة شروط التعقيم وأغلق الأطباق جيداً واتركها حتى تتصلب.

9- حضن الأطباق مقلوبة في الحضان على 37°م لمدة 48 ساعة ثم عد المجاميع باستعمال صندوق العد على أن يكون الطبق المستخدم في العد محتوي على مجاميع يتراوح عددها بين 30- 35.

10- خذ المتوسط الحسابي لكل طبقين من تخفيف واحد ثم اضرب في مقلوب التخفيف فينتج عدد البكتريا الموجود في 1 مل من العينة.

اختبار تلوث العينة بمياه المجاري:

يعتبر الماء صالحاً للشرب عادة إذا كان خالياً من ميكروبات القولون بشرط أن يكون خالياً من المواد السامة ومجموعة القولون هي ميكروبات عصوية غير متجرثمة. تحلل سكر اللاكتوز مع إنتاج حامض وغاز وهذه المجموعة توجد عادة في أمعاء الإنسان والحيوان ذي الدم الحار وعلى ذلك فوجودها في الماء يدل على تلوثه ببراز مثل هذه الحيوانات ونظراً لأن الكشف عن الميكروبات المرضية من الصعوبة بمكان وتحتاج إلى وقت طويل ففي العادة تختبر المياه لوجود مجموعة القولون من عدمه فإذا وجدت هذه المجموعة في المياه فإن ذلك يدل على تلوثها بمياه المجاري واحتمال وجود ميكروبات مرضية وتكون المياه غير صالحة للشرب.

واختبار المياه لهذه البكتريا يجرى في العادة على 3 خطوات:

1- الاختيار الاحتمالي Presumptive test

لاختبار وجود مجموعة القولون يجري ذلك الاختبار بتلقيح بيئة بويون اللاكتوز أو بيئة ماكونكي MacConkey السائلة بعينة المياه المطلوب فحصها فإذا تكون غاز حوالي 10% أو أكثر من حجم أنبوية درهام في ظرف 24 ساعة فإن هذا الاختبار يكون موجبا أما إذا تكون غاز في هذه البيئة بعد 24 ساعة أخرى فإن نتيجة الاختبار يكون مشكوكا فيه وعلى ذلك تجرى الاختبارات الأخرى. أما عدم وجود الغازات بعد 48 ساعة فيؤخذ ذلك دليلاً على أن الماء غير ملوث وصالح للشرب ولا داعي لإجراء أي اختبارات أخرى ولإجراء الاختبار الاحتمالي تتبع الخطوات الآتية:

1. عينة المياه .

2. أنابيب فيها بيئة ماكونكي السائلة وتحتوي على أنابيب در هام.

3. ماصات 1 سم³ معقمة ، ماصات 10 سم³ معقمة.

بيئة ماكونكي السائلة MacConkey, s bile salt broth

المكونات:

ملح الصفراء Bile salt 5 جم ، سكر لاكتوز 10 جم ، بيتون 30 جم ، ص كل 5 جم ، ماء مقطر 1000 سم³.

التحضير:

1. تخلط المكونات مع الماء ثم تسخن في حمام مائي للذوبان.
2. ضبط الـ pH إلى 4 و7 وترشح في مرشح بوخنر.
3. إضافة الدليل (بروموكريزول بربل 1٪).
4. تعبأ الأنابيب بواقع 10 مل في كل أنبوبة مع وضع أنبوبة در هام
5. تعقم في جهاز الأوتوكلاف على 121 م° ولمدة 20 دقيقة ولمدة 3 أيام متتالية

طريقة العمل:

- 1- لقع أنبوبة ماكونكي بمقدار 1 مل من عينة المياه.
- 2- حضن الأنابيب على درجة 37 م°.
- 3- اختبر الأنابيب لوجود حامض وغاز بعد 24 ساعة فإذا لم يتكون غاز حضن لمدة 24 ساعة وأخرى ثم دون نتيجة وجود الغاز من عدمه بعد كل مدة 24 ساعة و48 ساعة.
- 4- إذا لم يتكون غاز بعد 48 ساعة تعتبر النتيجة سلبية ولا تجرى أي اختبارات أخرى أما إذا تكون الغاز فتجرى الاختبارات التالية.

2- الاختبار التحقيقي Confirmatory test

إذا كان الاختبار الاحتمالي سابق الذكر مشكوكاً فيه بمعنى ظهور أي كمية من غاز بعد 48 ساعة بعد التحضين فيجب إجراء الاختبار التحقيقي فيستعمل عادة إحدى بيئتين صلبتين في الاختبار التحقيقي وهما:

1- بيئة Eosine methylene blue يرمز لها EMB.

2- بيئة Endo agar.

و يلاحظ الآتي:

- 1- مجاميع تظهر على بيئة E.M.B ذات مركز أسود ولمعان معدني مخضر تسمى Brown colony with metallic sheen (تشبه الكويبا)، وهذه هي مجاميع *E. coli* بينما تظهر مجاميع *A. aerogenes* على هذه البيئة بنية المركز وخالية من اللمعان المعدني.
- 2- إذا استعملت بيئة الاندو أجار تظهر مجاميع *E. Coli* ذات مركز غامق وتتلون البيئة حولها بلون أحمر غامق وقد يكون أولاً لها لمعان معدني أما مجاميع *A. Aerogenes* فلا يظهر لها المركز الغامق وتكون معتمة وردية اللون.

الأدوات والمواد المستعملة:

- 1- أطباق بتري تحتوي على بيئة Endo agar & EMB.
- 2- أنابيب ماكونكي التي أظهرت اختباراً موجباً أو مشكوكاً فيه.
- 3- مزرعة *E. coli* عمرها 24 ساعة في مرق مغذي.
- 4- مزرعة *Aerobacter aerogenes* عمرها 24 ساعة في مرق مغذي

بيئة الايوسين مثلين بلو: Eosin methylene blue agar

تحضر هذه البيئة بإضافة كمية معلومة من اللاكتوز مع صبغتين الايوسين Eosine والمثيلين بلو إلى الأجار المغذي ثم يصب المخلوط في أطباق بتري فيتوقف لون المجاميع التي تظهر على هذه البيئة على العاملين الآتيين:

- 1- تفاعل الايوسين (وهي صبغة حامضية) مع المثيلين الأزرق (وهي صبغة قاعدية) لتكون صبغة مركبة ذات خواص حامضية أو متعادلة.
 - 2- تكوين كمية من الأحماض نتيجة لتخمير اللاكتوز من شأنها خفض الرقم الهيدروجيني مسبباً امتصاص الصبغة المركبة على الخلايا المكونة للمجموعة
- ويلاحظ أن الميكروبات التي لا تخمر اللاكتوز غالباً ما تكون شفافة (لا لون لها) إذ أن الصبغة المركبة لا تؤخذ على الخلايا في وسط قلوي وإنما تظهر البيئة في لون أحمر.

بيئة أجار الايوسين والمثيلين الأزرق Eosine methylene blue agar

المكونات:

بيتون 10 جم، فوسفات ثنائي البوتاسيوم 2 جم، أجار 20 جم، ماء 1000 مل.

التحضير:

- 1- اخلط المكونات ثم اغلي حتى الذوبان في حمام مائي مع إضافة الماء لتعويض الفاقد بالتبخير.
- 2- تعبأ في دوارق بواقع 100 مل ثم تعقم على 121 م وتحت ضغط 15 رطل/ بوصة ٢ و لمدة 15 ق.
- 3- عند الاستعمال تسيح البيئة بالدوارق في جهاز الأوتوكلاف ثم يضاف إليها كل من: سكر اللاكتوز 1 جم، محلول الايوسين المائي 2% 2 مل، محلول المثلين الأزرق المائي 5% 0.3 مل.
- 4- اخلط المكونات جيدا ثم ضع الدوارق في جهاز الأوتوكلاف لمدة 5 دقائق، ثم برد إلى 50 م وصب في أطباق بتري المعقمة.

طريقة العمل

- 1- سيج بيئة EMB وبردتها إلى درجة 45 م قسم قاع الطبق إلى قسمين بواسطة قلم شمع.
- 2- لقح قسماً بواسطة مزرعة *E. Coli* والآخر بواسطة مزرعة *A. aerogenes* وفي طبق آخر لقح بالخليط أي بالمزرعة التي أثبتت نتيجة موجبة وذلك بطريقة التخطيط.
- 3- بعد فترة التحضن اختبر المجاميع ودون النتائج.

بيئة أجار إندو Endo agar**المكونات**

بيتون 10 جم، فوسفات ثنائي البوتاسيوم 3 و 5 جم، أجار 20 جم، ماء مقطر 1000 مل.

التحضير

- 1- اخلط المكونات ثم اغلي حتى الذوبان في حمام مائي
- 2- أضف ماء لتعويض التبخير
- 3- املاً دوارق بواقع 100 سم لكل منها
- 4- عقم في الاوتوكلاف على درجة حرارة 121 م وتحت ضغط 15 رطل/ بوصة مربعة و لمدة 15 ق
- 5- عند الاستعمال تسيح البيئة بالدوارق في جهاز آر نولد ثم يضاف الآتي لكل دورق (100 مل)، لاكتوز 1 جم، كبريتيت الصوديوم 2 و 5 جم، 1 مل محلول الفوكسين القاعدي في الكحول 5%، ماء مقطر 2 مل.
- 6- رج الدورق ثم عقم في آر نولد لمدة 5 دقائق.
- 7- برد إلى 50 م ثم صب في أطباق بتري المعقمة.

3- الاختيار التكميلي Completed test

يجرى هذا الاختبار عادة للتأكد أن مجاميع *A. aerogenes*, *E. coli* التي ظهرت على أطباق EMB في الاختبار السابق تبع مجموعة القولون ويشمل:

- 1- أن الميكروب المعزول من الاختبار الاحتمالي يستطيع أن يخمر اللاكتوز ثانية.
- 2- أن المجاميع النامية على البيئتين السابقتين والتي تظهر تحت الميكروسكوب عند فحصها بطريقة جرام خلايا عصوية قصيرة سالبة لصبغة جرام غير متجرثمة فإنها تتبع مجموعة القولون.

الأدوات والمواد اللازمة

- 1- طبق يحتوي على بيئة E. M. B والتي ظهرت عليه مجاميع حقيقية، وغير حقيقية لمجموعة القولون.
- 2- بيئة ماكونكي وبها أنبوبة درهام.
- 3- أجار مغذي سائل.
- 4- شرائح نظيفة
- 5- صبغة جرام.

طريقة العمل

- 1- خذ بواسطة أبره معقمة جزءاً من مجموعة الـ *Coli form* النامية على بيئة E.M.B ولقح بها أنبوبة ماكونكي وكذلك أنبوبة الأجار المائل.
- 2- ضع الأنابيب في الحضان على درجة 37 °م. 3- بعد 24 ساعة اعمل غشاء من الأجار المائل واصبغه بطريقة جرام وافحص الميكروب (خلايا عصوية قصيرة، سالبة لجرام وغير متجرثمة).
- 4- بعد 48 ساعة اختبر أنابيب ماكونكي لوجود حامض وغاز.
- 5- يكون الاختبار التكميلي موجبا إذا كانت النتيجة إيجابية بالنسبة للخطوتين السابقتين (3، 4).

التفرقة بين أفراد مجموعة القولون

مجموعة القولون: تشمل 3 تحت مجاميع هي

1- *E. coli*

2- *E. freundii* (intermediate)

3- *A. aerogenes*

وتبين التفرقة على نتائج الاختبارات الآتية:

1- اختبار الإندول

2- اختبار أحمر الميثايل

3- اختبار Voges-proskauer

4- اختبار السترات

يلاحظ الآتي:

01 أن كل الميكروبات السابقة في المحتمل تلوثها بالبراز.

02 إذا حدث تلوث في المياه من عدة مصادر فمن المحتمل أن يوجد بها *E. coli* ولكن إذا كان التلوث من

مصدر واحد خلاف البراز فقد يوجد في المياه الأنواع الأخرى بدون وجود *E. coli*

وفيما يلي هذه الاختبارات:

اختبار الإندول

تستطيع بعض الميكروبات أن تحلل الحامض الأميني Tryptophane مع إنتاج مركبة الأندول

وتستعمل هذه الظاهرة في التعرف على بعض الميكروبات.

الأدوات:

1- مزرعة *E. coli* عمرها 24 ساعة في المرق المغذي.

2- مزرعة *A. aerogenes* عمرها 24 ساعة في المرق المغذي.

3- أنابيب تحتوي على مرق التريببتون، الذي يتكون من:-

تربتون 5جم، مستخلص الخميرة 2.5جم، جلوكوز 1جم، أجار 20جم، ماء مقطر 1000مل.

كيفية تحضير البيئة

أ- تذاب المكونات في الماء ثم تغلى في حمام مائي (حتى يذوب الاجار)

ب- يعوض النقص بالتبخير بإضافة الماء.

ج- ضبط ال pH إلى 7، ثم رشح في القطن.

د- يعبأ ويعقم على 121 م وتحت ضغط 15 رطل/بوصة مربعة لمدة 15 دقيقة.

4- ورق حامض الاكساليك.

5- دليل ارليك بوم Ehrlich- Bohme وهو يتكون من محلولين:

محلول (أ)

95 مل كحول 95%، Paradimethyl amino benzaldhyd 1 جم، حامض الايدروكلوريد مركز 20

مل، يذاب الألدheid في الكحول ثم يضاف الحامض مع التقليب المستمر.

محلول (ب)

محلول مائي مشبع من فوق كبريتات البوتاسيوم. يخلط المحلولان (أ، ب).

طريقة العمل:

1- لقم 3 أنابيب مرق التريبتون بميكروب *E. Coli* ومرة أخرى *A. aerogenes*.

2- خذ أنبوبة من الأنابيب الملقحة بكل من *E. Coli* و *A. aerogenes* وضع لكل منها ورقة حامض

الأكساليك التي تثبت في الغطاء القطني.

3- ضع الأنابيب في الحضان على 37 م لمدة يومين.

4- بعد فترة التحضين اختبر الإندول.

طرق الكشف عن الإندول

1- طريقة حامض الاكساليك:

إذا تكون الإندول فإن ورق حامض الاكساليك يتلون باللون الوردي إذا أن الإندول مادة طيارة.

فإذا تكونت بفعل الميكروب فإنه يتحد مع بلورات حامض الاكساليك مكوناً لوناً وردياً ويعتبر هذا

الاختبار خاص للإندول.

2- طريقة Ehrlich

خذ أنبوبة لكل من الأنابيب الملقحة بكل من الميكروبين *E. Coli* و *A. Aerogenes* المحضنة

على درجة 37 م وضع في كل منهما اسم³ محلول Ehrlich.A و اسم³ محلول Ehrlich.B فيتكون لون

أحمر وردي في حالة وجود الإندول.

ملحوظة:

قد يجرى اختبار الإندول بوضع بضع نقاط من محلول Ehrlich A. B. على قطعة قطن ماص ثم وضع قطعة القطن داخل الأنبوبة بحيث تعلق على سطح المزرعة بمقدار 3-4 سم ثم توضع الأنبوبة في ماء يغلي لمدة 15 دقيقة فوجود الإندول بالمزرعة يكون لوناً أحمر وردياً على قطعة القطن إذ أنه يتطاير ويتفاعل مع الدليل ويجب عند إجراء الاختبار استعمال بيئة خالية من الكربوهيدرات وإلا فلا يمكن الاعتماد على النتائج.

3- اختبار أحمر الميثيل

يعتبر اختبار أحمر الميثيل كدليل على كمية الحامض المتكونة بواسطة أفراد مجموعة الـ *Coli form* عند تخمر كمية معلومة من الكربوهيدرات فإن *E. Coli* تنتج كمية من الحامض أكثر من *A. aerogenes* وعلى ذلك يستعمل هذا الاختبار للتمييز بينهما فالأولى تنتج كمية من الحامض كافية لتغيير لون دليل أحمر الميثيل إلى اللون الأحمر بينما الثانية تنتج من الحامض ما يكفي لتغيير لون الدليل فيظل لونه أصفر.

الأدوات والمواد المستعملة

- 1- مزرعة *E.coli* في بيئة المرق المغذي وعمرها 24 ساعة.
- 2- مزرعة *A. aerogenes* في بيئة المرق المغذي وعمرها 24 ساعة.
- 3- أنابيب بويون الجلوكوز (مرق الجلوكوز المغذي).
- 4- دليل أحمر الميثيل.

كيفية تحضير البيئة: تم ذكرها سابقاً.

طريقة العمل

- 1- لقم أنبوبة من بيئة الجلوكوز بميكروب *E.coli* والأنبوبة الأخرى بميكروب *A. aerogenes* واترك أنبوبة بدوت تلقيح.
- 2- ضع الأنابيب في الحضان على درجة حرارة 37°م لمدة 2-5 يوم
- 3- أضف 5 نقاط من دليل أحمر الميثيل إلى كل أنبوبة ثم امزج جيداً.

النتيجة:

وجود لون أحمر يدل على أن الاختبار موجب بينما اللون الأصفر يدل على أن الاختبار سالب.

4- اختبار Voges-proskauer test

ينشأ من عملية التحويل الغذائي لبعض المركبات تكوين مواد الغرض منها معادلة الأحماض الناتجة حتى يتفادى الميكروب الوسط الحامضي مثل استيايل ميثايل كاربينول وتعتبر هذه العملية عملية تعادل Neutralization mechanism ويمكن الكشف عن هذا المركب باختبار V. P.

ويستخدم هذا الاختبار للتمييز بين *E. coli*, *E. aerogenes* لأن الثانية تكون اسيتايل ميثيل كاربينول بينما الأولى لا تكونه ويعتبر هذا الاختبار عكس الاختبار السابق والاسيتايل ميثيل كاربينول بوجود الصودا الكاوية والهواء الجوي يتأكسد إلى Diacetyl الذي يعطي Alphanaphthol والحمض الأميني الأرجنين الموجود بالببتون (الموجود بالبيئة) اللون الأحمر.

الأدوات والمواد المستعملة

- 1- مزرعة *E. coli* في بيئة المرق المغذي وعمرها 24 ساعة
- 2- مزرعة *A. aerogenes* في بيئة المرق المغذي وعمرها 24 ساعة.
- 3- أنابيب مرق الجلوكوز والفوسفات والببتون.
- 4- محلول الألفانفتول أو مسحوق الكرياتين.
- 5- محلول ص أ يد أو بوا يد 40%.

كيفية تحضير البيئة

ببتون 5 جم، بو 2 يد فوا 4 5 جم، جلوكوز 5 جم، ماء مقطر 1000 سم3.
تخلط المكونات ثم تغلى في حمام مائي. ترشح بواسطة قمع بوخنر وتعبأ ثم تعقم لمدة 20 دقيقة ولمدة ثلاث أيام متتالية.

محلول الألفانفتول: الفانفتول 5 جم، كحول 95% ويكمل إلى 100 سم3.

طريقة العمل

- 1- لقع أنبوبة مرق الجلوكوز والفوسفات والببتون من مزرعة *E. coli* وأخرى من مزرعة *A. aerogenes* والأخرى بدون تلقيح للمقارنة.

2- حضن الأنابيب على 37°م لمدة 48 ساعة.

3- بعد التحضين أضف 1 سم³ من ص أ يد و بضع نقط من الألفانثول أو مسحوق الكرياتين ثم امزج واترك الأنابيب 2- 4 ساعة ثم اقرأ النتيجة.

النتيجة: يتكون لون أحمر على السطح في حالة ما إذا كان الاختبار موجبا.

5- اختبار تمثيل السترات

يستطيع *A. aerogenes* وبعض (intermediate) أن يستخدم سترات الصوديوم كمصدر وحيد للكربون في بيئة مكونة من أملاح معدنية ولكن *E. coli* لا تستطيع. وعندما تكون النتيجة موجبة فيدل ذلك على أن الميكروبات هي *A. aerogenes* وعدم مقدرة *E. coli* على النمو في بيئة السترات ويستخدم هذا الاختبار للفرقة بينها ويسمى هذا الاختبار باختبار كوزر.

الأدوات والمواد المستعملة

1- مزرعة *E. coli* في بيئة المرق المغذي وعمرها 24 ساعة.

2- مزرعة *A. aerogenes* في بيئة المرق المغذي وعمرها 24 ساعة.

3- أنابيب تحتوي على بيئة السترات.

كيفية تحضير البيئة:

فوسفات الأمونيوم والصوديوم 1,5 جم - فوسفات بوتاسيوم أحادي الأيدروجين 1 جم - كبريتات مغنسيوم مائية 0,2 جم - سترات الصوديوم 3 جم ، ماء مقطر 1000 سم³. تخلط المكونات بالماء ثم تعبأ في أنابيب اختبار وتعقم على 15 رطل لمدة 15 دقيقة.

طريقة العمل

1- لقع أنبوبة من بيئة السترات من مزرعة *E. coli* وأخرى من مزرعة *A. aerogenes* والثالثة بدون تلقيح للمقارنة.

2- حضن الأنابيب على 37°م لمدة 4 أيام

3- بعد فترة التحضين نشاهد النمو من عدمه.

التدريب العملي

أمامك عينة من الماء والمطلوب إجراء الاختبارات عليها للتأكد من نقاوتها وصلاحياتها للاستهلاك الآدمي.

1- قم بتحضير البيئات اللازمة للاختبار (ذكرت سابقاً):.

2- قم باتباع الخطوات المذكورة في الدرس العملي.

أولاً: اختبار تلوث العينة بمياه المجاري

م	حالة البيئة	الاختبار الاحتمالي	الاختبار التحقيقي	الاختبار التكميلي
1	تكون غاز			
2	لا يتكون غاز			

3- قم بإجراء مقارنة بين *E. Coli* ، *A. aerogenes* ، دون النتائج التي تحصلت عليها من الاختبار

بوضع علامة (=) إذا كان الاختبار سلبياً، علامة (+) إذا كان الاختبار موجباً.

م	اختبار	<i>E. coli</i>	<i>A. aerogenes</i>
1	الأندول		
2	أحمر المثل		
3	اختبار فوكس- بروسكوير (.V.P))		
4	السترات		

أسئلة

س1: ضع علامة (✓) أو (X) أمام العبارات التالية:-

- 1- وجود بكتريا القولون دليل على وجود بكتريا ممرضة. ()
- 2- من ضمن الاختبارات الفيزيائية التي تجرى على المياه تقدير اللون والطعم والرائحة. ()
- 3- يجرى الاختبار التحقيقي في حالة الشك في احتمال التلوث. ()
- 4- من الاختبارات التي تجرى للترقية بين مجموعة القولون اختبار الاندول. ()
- 5- من التحاليل الكيماوي للمياه الكشف عن العسر. ()

س2: أكمل العبارات التالية:-

- 1- الاختبارات البكتريولوجية تحدد - - - - - للمياه.
- 2- تضم بكتريا القولون أنواع - - - - - ، - - - - - .
- 3- يعتبر الماء صالحا للشرب إذا كان خاليا من - - - - - ، - - - - - .
- 4- وجود غازات في أنبوبة درهام دليل على - - - - - .
- 5- الميكروبات التي لا تخمر اللاكتوز غالبا ما تكون - - - - - .
- 6- اختبار تمثيل السترات يعتبر دليلاً على وجود ميكروبات - - - - - .

س3: وضح كيف يمكن التفرقة بين أنواع بكتريا القولون؟

الأحياء الدقيقة في الأغذية

الإنزيمات البكتيرية

اسم الوحدة: الإنزيمات البكتيرية.

الجدارة: التعرف والكشف عن الإنزيمات التي تنتجها البكتريا.

الأهداف:

- 1- أن يقوم المتدرب بالتعرف على نواتج التحلل الإنزيمي الناتج عن فعل البكتريا ووصفها.
 - 2- أن يتعلم المتدرب كيفية إعداد البيئات وتعقيمها.
 - 3- أن يقوم المتدرب باستخدام الميكروسكوب بالطريقة الصحيحة.
- مستوى الأداء المطلوب: أن يصل المتدرب إلى إتقان الجدارة بنسبة 98٪.**

الوقت المتوقع للتدريب على الجدارة: ساعتان

الوسائل المساعدة:

- 1- وجود مختبر للأحياء الدقيقة مجهز بجميع الأدوات اللازمة لإجراء الاختبارات المختلفة.
- 2- وجود بعض الأجهزة المساعدة مثل: المعقم- الحضان الكهربائي.
- 3- استخدام اللوحات التوضيحية المبينة لأشكال الكائنات الحية الدقيقة.

متطلبات الجدارة:

- 1- أن يكون المتدرب قادرا على تطبيق خطوات التجربة بدقة والتعرف على أنواع الأحياء الدقيقة التي قام بتميئتها.
- 2- تحتاج الجدارة التدريب مسبقا على كيفية استخدام الأجهزة التي تستخدم في الاختبار.

الإنزيمات البكتيرية

تفرز البكتيريا عند نموها في بيئة إنزيمات خاصة تقوم بتحليل محتوياتها لكي يسهل امتصاصها وتمثيلها. ونتيجة لعملية التمثيل تتكون مواد ثانوية بالبيئة. ويوجد نوعان من الأنزيمات وهما:

- 1- إنزيمات خارجية ويفرزها الميكروب خارج الخلية.
- 2- وإنزيمات داخلية توجد داخل الخلية وعند موتها وتحللها تخرج هذه الأنزيمات إلى الخارج تختلف البكتيريا كثيرا في مقدرتها على إفراز الأنزيمات ويعتبر ذلك من أهم الوسائل للتعرف عليها.

تحليل النشا

النشا مادة كربوهيدراتية مكونة من تجمع الجلوكوز Polymer ومصدره النباتات وهو غير قابل للذوبان في الماء وعلى ذلك فهو ليس في متناول البكتيريا. ولبعض الميكروبات القدرة على تحليل النشا وذلك بإفرازها إنزيماً خارجياً يعرف بالأميليز (دياستيز) الذي يحلل جزيء النشا الغروي إلى مالتوز ويستطيع المالتوز أن يدخل خلايا البكتيريا حيث يتحلل بفعل أنزيم داخلي مالتيز Maltase.

تقسم الميكروبات من حيث تحليلها للنشا إلى قسمين قسم قادر على تحليل النشا وآخر غير قادر على هذا التحليل وتعتبر هذه الخاصية هامة في التعرف على الميكروبات.

وفيما يلي طريقة إجراء الاختبار:

الأدوات والمواد اللازمة

01 أنابيب أجار النشا العميق.

02 أطباق بتري معقمة.

03 مزرعة *E. coli*.

04 مزرعة *B. subtilis*.

05 محلول اليود.

طريقة العمل

- 1- سيح أجار النشا ثم برد إلى 50° م وصب كل أنبوبة في طبق بتري واترك الأجار ليجمد في الأطباق.
- 2- لقم أحد الأطباق بعمس إبرة التلقيح من مزرعة *E. coli* في وسط الطبق.
- 3- كرر ما سبق في (2) باستعمال ميكروب *B. subtilis*.

- 4- حضن الأطباق لمدة 48 ساعة على درجة 37 م.
 - 5- بعد فترة التحضين اغمر كل طبق بمحلول اليود.
- يلاحظ تكون هالة عديمة اللون حول مجموعة الميكروب المحلل للنشا. وقد تظهر بلون أزرق أولاً تظهر هذه الهالة في حالة الميكروب غير المحلل للنشا.

تحليل الجيلاتين

الجيلاتين مادة بروتينية تحضر من تحليل مادة بروتينية غير قابلة للذوبان تسمى Collagen والجيلاتين إذا أذيب في الماء فإنه يكون محلولاً غروباً صلباً، وحيث إن الجيلاتين مادة بروتينية فإن كثيراً من الميكروبات تحلله فيفقد بذلك قدرته على التصلب ويصبح سائلاً والأنزيم الذي يحلل الجيلاتين يسمى الجيلاتينيز Gelatinase وهو أنزيم خارجي

تجدر الإشارة إلى أن بيئة الجيلاتين المغذي لها خاصية التصلب Hydrogel على درجة أقل من 25م ويتحول إلى Hydrosol الحالة السائلة على درجة الحرارة أعلى من 25م ويجب أن لا تحتوي البيئة على مادة كربوهيدراتية سهلة التبخر إذ أن الأنزيم المحلل للجيلاتين لا يفرز في وجودها عادة.

يعتبر اختبار تحليل الجيلاتين من الاختبارات الهامة في التعرف على الميكروبات وتعتبر الميكروبات المحللة للجيلاتين ميكروبات محللة للبروتينات Proteolytic وفيما يلي طريقة إجراء الاختبار:

الأدوات والمواد اللازمة

- 1- مزرعة *B. subtilis or Proteus vulgaris*
- 2- مزرعة *E. coli*
- 3- خمسة أنابيب جيلاتين مغذي عميق.

طريقة العمل

- 1- لقح 2 أنبوبة من بيئة الجيلاتين المغذي العميق بطريقة الوخز من مزرعة *B. subtilis or Proteus sp.*
- 2- لقح بالوخز أيضاً أنبوتين من الجيلاتين من مزرعة *E. coli*.
- 3- اترك الأنبوبة الخامسة بدون تلقيح للمقارنة
- 4- حضن الأنابيب على درجة 37م لمدة 48 ساعة
- 5- بعد فترة التحضين انقل الأنابيب إلى ثلاجة أو ضعها في كأس به ماء مثلج لمدة نصف ساعة ثم دون ما تشاهده

النتيجة

إذا تجمد الجيلاتين فإن ذلك يدل على قدرة الميكروبات على تحلله ولكن إذا أسيل الجيلاتين فإن ذلك يدل على تحلله.

ملحوظة

قد يجرى الاختبار السابق باستعمال بيئة الأجار المغذي المحتوي على 10% من بيئة الجيلاتين المغذي. فيسبح الأجار ويبرد إلى 50° م ثم يصب في الأطباق. تلقح الأطباق بطريقة التخطيط بالميكروبات المراد اختيارها لهذه الخاصية وبعد فترة التحضين تغمر الأطباق بمحلول مكون من 15 جم $HgCl_2$ و 20 جرام HCl مركز، 100 مل ماء.

فالميكروب المحلل للجيلاتين تظهر حوله هالة رائقة بينما باقي البيئة تكون ذات لون معتم، ولا تتكون هذه الهالة الرائقة حول الميكروبات غير المحللة للجيلاتين.

التدريب العملي

أمامك البيئات التي تم تحضيرها لإجراء الاختبار للكشف عن مدى حدوث تحلل لكل من:

1- تحلل النشا.

2- تحلل الجيلاتين.

دون نتائج الاختبار في جدول.

م	مظاهر التغير في البيئة	تحلل النشا	تحلل الجيلاتين
1	تكون هالة حول الميكروب		
2	لون الهالة		
3	تجمد الجيلاتين من عدمه		

أسئلة

س1: أكمل العبارات التالية:-

- 1- الإنزيمات نوعان - - - - - ، - - - - - .
- 2- الإنزيم المسئول عن تحليل النشا هو - - - - - .
- 3- تتكون هالة عديمة اللون في حالة وجود مجموعة الميكروبات - - - - - .
- 4- الجيلاتين عبارة عن- - - - - .
- 5- تعتبر الميكروبات المحللة للجيلاتين ميكروبات - - - - - .

س2: تقسم الميكروبات من حيث تحليلها للنشا إلى:-

- 1- - - - - .
- 2- - - - - .

الأحياء الدقيقة في الأغذية

إنزيمات التحلل المائي

اسم الوحدة: تابع إنزيمات التحلل المائي.

الجدارة: التعرف والكشف عن الإنزيمات التي تنتجها البكتريا.

الأهداف:

1- أن يقوم المتدرب بالتعرف على نواتج التحلل الإنزيمي الناتج عن فعل البكتريا ووصفها.

2- أن يتعلم المتدرب كيفية إعداد البيئات وتعقيمها.

3- أن يقوم المتدرب باستخدام الميكروسكوب بالطريقة الصحيحة.

مستوى الأداء المطلوب: أن يصل المتدرب إلى إتقان الجدارة بنسبة 98%.

الوقت المتوقع للتدريب على الجدارة: ساعتان.

الوسائل المساعدة

1- وجود مختبر للأحياء الدقيقة مجهز بجميع الأدوات اللازمة لإجراء الاختبارات المختلفة.

2- وجود بعض الأجهزة المساعدة مثل: المعقم- الحضان الكهربائي.

3- استخدام اللوحات التوضيحية المبينة لأشكال الكائنات الحية الدقيقة.

متطلبات الجدارة:

1- أن يكون المتدرب قادرا على تطبيق خطوات التجربة بدقة والتعرف على أنواع الأحياء الدقيقة التي

قام بتنميتها.

2- تحتاج الجدارة التدريب مسبقا على كيفية استخدام الأجهزة التي تستخدم في الاختبار.

تابع - الإنزيمات البكتيرية

تحليل الكازين

الكازين عبارة عن فوسفوبروتين وهو الجزء البروتيني الرئيس في اللبن، تستطيع بعض الميكروبات أن تحلل الكازين إلى مشتقات قابلة للذوبان ويعرف ذلك باسم الـ *Patronization*.

والأنزيم الذي يحلل الكازين يسمى كازياز *Casease* وهو أنزيم خارجي ويمكن إثبات وجود هذا الأنزيم بتلقيح الميكروب بطريقة التخطيط على سطح بيئة أجار اللبن فإذا تكونت هالة رائقة حول النمو البكتيري فإن ذلك يدل على إفراز الأنزيم. تستطيع بعض الميكروبات إفراز أنزيم الكازياز والبعض الآخر لا يستطيع ذلك ويعتبر هذا الاختبار هام في التعرف على الميكروبات

الأدوات والمواد اللازمة

- 1- لبن فرز معقم
- 2- أنابيب أجار مغذي عميق
- 3- أطباق بتري معقمة
- 4- مزرعة *E. coli*
- 5- مزرعة *B. subtitles*
- 6- مزرعة *Streptococcus lactis*

طريقة العمل

- 1- سيح ثلاث أنابيب أجار عميق ثم بردها إلى درجة 50° م.
- 2- ضع 1 سم³ من اللبن الفرز المعقم بواسطة ماصة معقمة في كل ثلاثة أطباق بتري ثم صب الأجار المغذي وحرك الطبق لكي ينتشر اللبن في الأجار ويانتظام ثم اترك البيئة لتجمد.
- 3- لقح بالتخطيط كل طبق بأحد الميكروبات الثلاثة.
- 4- اقلب الأطباق وحضن على درجة 37° م لمدة 3- 4 أيام.
- 5- اختبر الأطباق لوجود هالة رائقة حول المجاميع ثم اغمر الأطباق بمحلول 10% HCl فإذا ظلت الهالة الرائقة موجودة فإن ذلك يدل على أن الميكروب يحلل الكازين. أما إذا كانت الهالة الرائقة موجودة ثم اختفت بعد إضافة الحامض أو لم تكن موجودة أصلاً فإن ذلك يدل على أن الميكروب غير محلل للكازين

6- لاحظ أيضاً رائحة الأطباق خصوصاً التي بها تحلل للكازين حيث تظهر رائحة غير مرغوبة

تحليل الدهون

لبعض الميكروبات القدرة على تحليل الدهون وينتج عن ذلك تزنخها أو فسادها. وينتج عن التحليل الجليسيريدات ذات الوزن الجزئي المنخفض جليسرين وأحماض دهنية طيارة أما الجليسيريدات العالية فتتحلل إلى جليسرول وأحماض دهنية.

الأدوات والمواد اللازمة

- 1- أطباق بتري معقمة.
- 2- ماصات معقمة.
- 3- أنابيب أجار مغذي عميق.
- 4- محلول كبريتات النحاس.
- 5- مزرعة *Pseudomonas fluorescens*.
- 6- مزرعة *E. coli*.
- 7- مزرعة *B. subtilis*.
- 8- مزرعة *Pencillium*.
- 9- زيت بذرة القطن المعقم أو زبدة معقمة

طريقة العمل

- 1- سيح أنابيب الأجار العميق ثم يبرد إلى 50°م
- 2- انقل بماصة معقمة مقدار 1سم³ من الزيت أو الزبد المعقم السايح إلى أنبوبة للأجار ثم رج جيداً حتى يتكون مستحلب ثم صب الأجار في طبق بتري معقم واتركه حتى يتجمد.
- 3- قسم قاع الطبق إلى أربعة أقسام باستعمال قلم شمع ثم لقح كل قسم بأحد الميكروبات الموجودة أمامك
- 4- حضن الطبق على درجة 37°م لمدة 3-4 أيام.
- 5- بعد فترة التحضين أغمر الطبق بمحلول كبريتات النحاس. لاحظ ما تشاهده.

النتيجة

يشاهد لون أخضر مزرق حول وتحت المجاميع المحللة للدهون وذلك نتيجة لاتحاد الأحماض الدهنية الناتجة عن تحلل الدهن مع كبريتات النحاس

التدريب العملي

أمامك البيئات التي تم تحضيرها لإجراء الاختبار للكشف عن مدى حدوث تحلل لكل من:

1- تحلل الكازين.

2- تحلل الدهون.

دون نتائج الاختبار في جدول.

م	مظاهر التغير في البيئة	تحلل الكازين	تحلل الدهون
1	تكون هالة حول الميكروب		
2	لون الهالة		
3	تكون رائحة		

أسئلة

س1: أكمل العبارات التالية:

- 1- الكازين عبارة عن- - - - -
- 2- الإنزيم المحلل للكازين هو- - - - -
- 3- يتعرف على وجود إفراز للإنزيم بتكون- - - - -
- 4- ينتج عن تحلل الدهون- - - - -
- 5- يتعرف على تحلل الدهون بتكون لون- - - - - حول المجاميع المحللة للدهون.

س2: ما هو تفسيرك للنتائج التي تحصلت عليها في الجدول؟

الأحياء الدقيقة في الأغذية

الاختبار البكتريولوجي للفواكة

اسم الوحدة: الاختبار البكتريولوجي للفواكه المجففة.

الجدارة: التعرف والكشف عن الميكروبات التي توجد في الفواكه المجففة.

الأهداف:

1- أن يقوم المتدرب بالتعرف على نواتج التحلل الإنزيمي الناتج عن فعل البكتريا ووصفها.

2- أن يتعلم المتدرب كيفية إعداد البيئات وتعقيمها.

3- أن يقوم المتدرب باستخدام الميكروسكوب بالطريقة الصحيحة.

مستوى الأداء المطلوب: أن يصل المتدرب إلى إتقان الجدارة بنسبة 98٪.

الوقت المتوقع للتدريب على الجدارة: ساعتان.

الوسائل المساعدة:

1- وجود مختبر للأحياء الدقيقة مجهز بجميع الأدوات اللازمة لإجراء الاختبارات المختلفة.

2- وجود بعض الأجهزة المساعدة مثل: المعقم- الحضان الكهربائي- جهاز العد الكلي للبكتريا.

3- استخدام اللوحات التوضيحية المبينة لأشكال الكائنات الحية الدقيقة.

متطلبات الجدارة:

1- أن يكون المتدرب قادرا على تطبيق خطوات التجربة بدقة والتعرف على أنواع الأحياء الدقيقة التي قام بتتميتها.

2- تحتاج الجدارة التدريب مسبقا على كيفية استخدام الأجهزة التي تستخدم في الاختبار.

الاختبار البكتريولوجي للفواكه المجففة

تحتوي الفاكهة المجففة في العادة على أعداد مختلفة من الفطريات والخمائر والبكتريا ولكنها غير نشطة نظراً لارتفاع نسبة السكر في هذه الفواكه ولعدم وجود الرطوبة الكافية.

الأدوات اللازمة

- 1- فواكه مجففة (تين- بلح- مشمش- زبيب).
- 2- سكين وملقط معقم.
- 3- أطباق بتري معقمة.
- 4- ماصات معقمة.
- 5- بيئة أجار الجلوكوز ومستخلص الخميرة.
- 6- بيئة مرق اللاكتوز المحتوية على دليل بروموكريزول بريل
- 7- بيئة مرق الجلوكوز ومستخلص الخميرة.
- 8- بيئة أجار المولت.

طريقة العمل

- أ- تقدر عدد البكتريا بطريقة الأطباق:
- 2- أوزن مقدار 10 جم من الفاكهة المجففة تحت ظروف التعقيم ثم انقلها إلى 90 سم³ ماء معقم، اتركها لمدة 10 - 15 دقيقة ثم رج بشدة.
- 3- اعمل تخفيفات مناسبة 10/1، 100/1، 1000/1، 10000/1
- 4- خذ 1 سم³ من التخفيفات السابقة وضع كلاً منها في طبق بتري معقم ثم صب عليه بيئة أجار الجلوكوز ومستخلص الخميرة.
- 5- حضن الأطباق على درجة حرارة المعمل لمدة 5 أيام ثم عد البكتريا شاهد أنواع البكتريا الموجودة على الأطباق مع فحصها ميكروسكوبياً. بعد صبغها بصبغة جرام.

ب- اختبار وجود الخمائر Detection of yeasts

- ضع قطعة من الفاكهة المجففة في أنبوبة محتوية على بيئة مرق الجلوكوز ومستخلص الخميرة المحمضة بحامض اللاكتيك إلى رقم pH 4 ثم حضن الأنبوبة على درجة حرارة المعمل لمدة 5 أيام ثم اختبر ميكروسكوبياً للخميرة أو للبكتريا الموجودة

ج- اختبار وجود الميكروبات التي تخمر اللاكتوز:

ضع قطعة من الفاكهة المجففة في أنبوبة محتوية على بيئة مرق اللاكتوز ودليل بروموكريزول بريل والتي بها أنبوبة درهام حضن على درجة 37° م لمدة 2 يوم ثم اختبر لوجود غاز في أنبوبة درهام وتكوين حامض بالبيئة افحص ميكروسكوبيا.

د- اختبار وجود الفطريات Detection of molds

ضع 1 سم³ من تخفيفات {1000/1، 100/10، 1/1} كلاً في طبق بتري معقم ثم صب عليها بيئة أجار المولت رقم pH لها 3.5 حضن على درجة حرارة الحجره لمدة 5 أيام قدر عدد الفطريات وكذلك لاحظ الأنواع الموجودة

التدريب العملي

أمامك عينات من الفواكة المجففة (زبيب - بلح - مشمش). والمطلوب فحص هذه العينات وإجراء كل من الاختبارات التالية:

- 1- تقدير العدد الكلي للبكتريا بطريقة العد بالأطباق.
- 2- اختبار وجود الخمائر.
- 3- اختبار وجود الميكروبات المخمرة لسكر اللاكتوز.
- 4- اختبار وجود الفطريات.
- 5- دون نتائج الاختبار في جدول.

م	نوع التغير في البيئة	اختبار وجود الخمائر	اختبار وجود الميكروبات المخمرة للاكتوز	اختبار وجود الفطريات
1	تكون غاز			
2	الفحص الميكروسكوبي			
3	الصبغ بجرام			

أسئلة

س1: ما هي أنواع الأحياء الدقيقة التي تتوقعها أن تتواجد على الفاكهة المجففة؟ (تين - مشمش).

س2: لماذا يكون العفن أكثر سببا في تلف الفاكهة ؟

س3: نتيجة الفحص الذي قمت به - اذكر أنواع الأحياء الدقيقة التي وجدت على الفاكهة المجففة؟ مع

رسم هذه الأحياء الدقيقة ؟

الأحياء الدقيقة في الأغذية

الاختبار البكتريولوجي للدقيق

الجدارة: التعرف والكشف عن الميكروبات التي توجد في الدقيق.

الأهداف:

- 1- أن يقوم المتدرب بالتعرف على الميكروبات التي تتواجد في الدقيق ووصفها.
- 2- أن يتعلم المتدرب كيفية إعداد البيئات وتعقيمها.
- 3- أن يقوم المتدرب باستخدام الميكروسكوب بالطريقة الصحيحة.

مستوى الأداء المطلوب: أن يصل المتدرب إلى إتقان الجدارة بنسبة 98%.

الوقت المتوقع للتدريب على الجدارة: ساعتان

الوسائل المساعدة:

- 1- وجود مختبر للأحياء الدقيقة مجهز بجميع الأدوات اللازمة لإجراء الاختبارات المختلفة.
- 2- وجود بعض الأجهزة المساعدة مثل: المعقم- الحضان الكهربائي- جهاز العد الكلي للبكتريا.
- 3- استخدام اللوحات التوضيحية المبينة لأشكال الكائنات الحية الدقيقة.

متطلبات الجدارة:

- 1- أن يكون المتدرب قادرا على تطبيق خطوات التجربة بدقة والتعرف على أنواع الأحياء الدقيقة التي قام بتتميتها.
- 2- تحتاج الجدارة التدريب مسبقا على كيفية استخدام الأجهزة التي تستخدم في الاختبار.

اختبار الدقيق بكتريولوجيا

عدد الميكروبات بالدقيق

يحتوي الدقيق على أنواع عديدة من الميكروبات كالفطريات والخمائر والبكتريا والاكيتونومييسس وتتوقف كميتها على عوامل عديدة منها درجة الرطوبة ونظافة البذور المطحونة من الأمراض النباتية الفطرية والبكتيرية وتلوث الدقيق بالأتربة. وعادة توجد البكتريا المتجرثمة بأعداد وفيرة نسبياً وذلك في طور الجراثيم لعدم ملاءمة الدقيق لنمو الأطوار الخضرية إذا ما كانت نسبة الرطوبة به قليلة.

الأدوات والمواد اللازمة

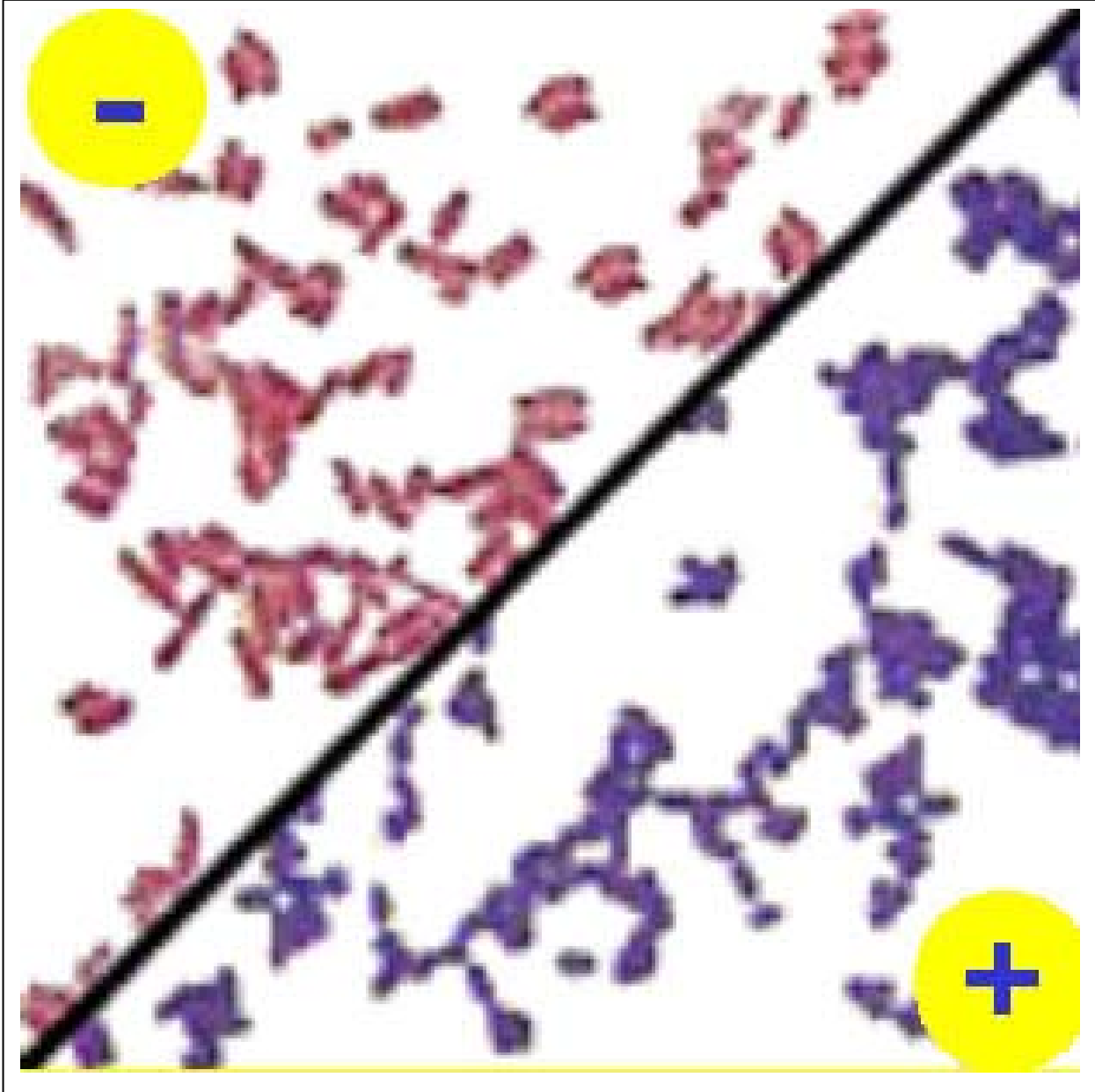
- 1- أطباق بتري معقمة.
- 2- ماصات معقمة.
- 3- أنابيب اختبار بها 9 سم³ ماء معقمة.
- 4- بيئة الأجار المغذي.

طريقة العمل

- 1- أوزن مقدار 10 جم من الدقيق الجاف بدقة ثم انقلها إلى زجاجة تحتوي 90 سم³ ماء معقم.
- 2- رج جيداً ثم أجر التخفيفات إلى 1/10000.
- 3- خذ من كل تخفيف 1 سم³ في طبق بتري معقم ثم صب عليه بيئة الأجار المغذي بعد تسييحه وتبريده إلى درجة 45° م
- 4- حضن الأطباق على درجة 30° م لمدة يومين
- 5- عد الميكروبات النامية على الأطباق ثم قدر العدد الكلي في الجرام الواحد وزن جاف.
- 6- قسم الميكروبات النامية إلى بكتريا وخميرة وفطريات ثم قسم البكتريا إلى مجاميع بكتريا متجرثمة - ملونة.. الخ.

تقدير عدد الجراثيم البكتيرية

يمكن تقدير عدد البكتريا المتجرثمة وذلك بتسخين التخفيفات السابقة على درجة 80° م لمدة 15 دقيقة ثم زرعها كما سبق وعدها بعد فترة التحضين، قدر عدد البكتريا المتجرثمة في عينة الدقيق التي أمامك ثم انسبها إلى العدد الكلي للبكتريا.



شكل (6) الشكل المجهرى البكتريا (-) سالبة لجرام، (+) موجبة لجرام

التدريب العملي

أمامك البيئة التي قمت بتحضيرها وهي بيئة الأجار المغذي. والمطلوب إجراء الاختبار مع اتباع الخطوات كما ذكرت في الدرس العملي

م	نوع العينة	العدد الكلي للميكروبات	عدد الجراثيم البكتيرية
1	دقيق		
2	القشور الخارجية(النخالة)		

أسئلة

س1: ما هي أنواع الأحياء الدقيقة التي تعيش على الحبوب ؟

س2: ما هو تأثير عملية الطحن على عدد الأحياء الدقيقة في الطحين؟

س3: لماذا تكثر الأحياء الدقيقة على الطحين الذي يحتوي على نسبة من القشور(النخالة) عن الطحين الأبيض النقي؟

س4: لماذا ينمو العفن على قطعة الخبز الرطبة؟

س5: صف الأحياء الدقيقة التي حصلت عليها نتيجة الاختبار العملي الذي قمت به؟

الأحياء الدقيقة في الأغذية

الاختبار البكتريولوجي للمشروبات المعبأة

الجدارة: التعرف والكشف عن الميكروبات التي توجد في المشروبات المعبأة.

الأهداف:

- 1- أن يقوم المتدرب بالتعرف على الميكروبات التي تتواجد في المشروبات المعبأة ووصفها.
- 2- أن يتعلم المتدرب كيفية إعداد البيئات وتعقيمها.
- 3- أن يقوم المتدرب باستخدام الميكروسكوب بالطريقة الصحيحة.

مستوى الأداء المطلوب: أن يصل المتدرب إلى إتقان الجدارة بنسبة 98%.

الوقت المتوقع للتدريب على الجدارة: ساعتان

الوسائل المساعدة:

- 1- وجود مختبر للأحياء الدقيقة مجهز بجميع الأدوات اللازمة لإجراء الاختبارات المختلفة.
- 2- وجود بعض الأجهزة المساعدة مثل: المعقم - الحضان - جهاز العد الكلي. للبكتريا.
- 3- استخدام اللوحات التوضيحية المبينة لأشكال الكائنات الحية الدقيقة.

متطلبات الجدارة:

- 1- أن يكون المتدرب قادرا على تطبيق خطوات التجربة بدقة والتعرف على أنواع الأحياء الدقيقة التي قام بتميتها.
- 2- تحتاج الجدارة التدريب مسبقا على كيفية استخدام الأجهزة التي تستخدم في الاختبار.

الاختبار البكتريولوجي للمشروبات المعبأة

يجب أن تكون المشروبات المعبأة نظيفة بكتريولوجياً ويطبق عادة على هذه المشروبات المواصفات البكتريولوجية الخاصة بمياه الشرب.

الأدوات اللازمة

1. مشروبات معبأة في زجاجات ومكوناتها الغذائية
2. أطباق بتري معقمة.
3. بيئة أجار المولت.
4. بيئة ماكونكي السائلة.
5. بيئة الأجار المغذي.
6. زجاجات معدة للتعبئة.
7. ماصات معقمة.
8. سدادات لهذه الزجاجات

(أ) اختبار المشروبات الجاهزة للاستهلاك

1- الحصول على العينة

افتح زجاجة تحت شروط تعقيم و عقم فوهة الزجاجاة بتعريضها للهب، ثم اسحب عينة باستعمال ماصة 10 سم³ معقمة، (العينات المحتوية على غاز ثاني أكسيد الكربون يجب أن تفتح قبل أخذ العينة بساعة أو ساعتين وذلك للتخلص من الغاز. ويجب التأكد من أن الكمية المأخوذة من العينة للتحليل كلها سائل وليس بها غاز)

2- العد بطريقة الأطباق

خذ 1 سم³ من العينة وقدر عدد البكتريا باستعمال الأجار المغذي وعدد الفطريات والخمائر باستعمال أجار المولت حضن على درجة 30 م لمدة 3 يوم ثم احسب العدد في 1 سم³

3- فحص العينة لميكروبات القولون

لقح 1 سم³ من العينة في أنبوبة تحتوي على بيئة ماكونكي السائلة المزودة بأنبوبة درهام مع عمل 5 مكررات، حضن على درجة 37 م[°] لمدة 3 أيام واختبر وجود الغاز.

ملحوظة

يطبق عادة على هذه المشروبات المواصفات البكتريولوجية الخاصة بمياه الشرب

(ب) فحص المكونات الغذائية المصنوع منها المشروبات**1- تحضير العينة**

أ) السكر: أوزن 10 جم من السكر وضعها في زجاجة تحتوي 90 سم³ ماء معقم، خذ 5 سم³ 1 سم³ في طبق بتري معقم وصب عليه البيئة (سيأتي ذكرها في 2)

ب) الشراب خذ 10 سم³ من الشراب واضفه إلى 90 سم³ ماء معقم قدر من هذا التخفيف عدد الميكروبات في 1 سم³ منه (مثل السكر).

ج) المادة المكسبة للطعم واللون قدر عدد الميكروبات في 1 سم³ وفي تخفيف 10/1 من المادة المطلوب فحصها

2- العد بطريقة الأطباق

تستعمل بيئة الأجار المغذي لتقدير العدد الكلي وبيئة أجار المولت لتقدير عدد الفطريات والخمائر، قدر الميكروبات في جرام واحد من السكر أو الشراب أو 1 سم³ من المادة المكسبة للطعم أو اللون.

ج- الاختبارات البكتريولوجية للزجاجات المعدة للتعبئة

1- أضف 10 سم³ من بيئة أجار المولت إلى إحدى الزجاجات ثم لف الزجاجة حول نفسها حتى تلامس

البيئة جميع سطحها ثم اتركها على أحد جوانبها وحضنها

2- انقل 10 سم³ من ماء معقم +2 جم من الكوارتز المعقم في الزجاجة، رج جيداً بحيث يلامس الماء جميع أسطح الزجاجة

3- قدر عدد الميكروبات فيه بطريقة الأطباق مستعملاً بيئة أجار المولت

يمكن تقدير عدد ميكروبات القولون باستعمال بيئة ماكونكي السائلة المحتوية على أنابيب درهام

اختبار غطاء الزجاجات بكتريولوجياً

خذ غطاء تحت شروط تعقيم ثم عرض السطح الخارجي له للهب ثم ضعه في طبق بتري معقم

بحيث السطح الداخلي يكون الخارج، صب أجار المولت، قدر عدد البكتريا والخمائر والفطريات بكل غطاء.

التدريب العملي

أمامك البيئات التي قمت بتحضيرها والمطلوب إجراء الاختبار مع اتباع الخطوات التي ذكرت لك.

م	نوع المشروب	اختبار المشروبات الجاهزة	اختبار المكونات الداخلة في التصنيع	اختبار العبوات
1	شراب طبيعي			
2	عصائر			
3	مياه غازية			

أسئلة

س1: أكمل العبارات التالية:

- 1- العينات المحتوية على غاز CO_2 يجب أن تفتح قبل أخذ العينة - - - - - وذلك من أجل - - - - -
- 2- يجب التأكد من أن الكمية المأخوذة من العينة للتحليل كلها - - - - -
- 3- يطبق عادة على هذه المشروبات المواصفات البكتريولوجية الخاصة - - - - -
- 4- يجب أن تكون المشروبات المعبأة نظيفة - - - - -

س2: اذكر الاختبارات التي تجرى للتأكد من نقاوة المياه ؟

- 1- الاختبار الاحتمالي - - - - -

2- الاختبار التحقيقي -

3- الاختبار التكميلي -

الأحياء الدقيقة في الأغذية

الفحص البكتريولوجي للأغذية المعلبة غير الفاسدة

الجدارة: التعرف والكشف عن الميكروبات التي توجد في الأغذية المعلبة.

الأهداف:

1- أن يقوم المتدرب بالتعرف على الميكروبات التي تتواجد في الأغذية المعلبة على أن تكون غير فاسدة ووصفها.

2- أن يتعلم المتدرب كيفية إعداد البيئات وتعقيمها.

3- أن يقوم المتدرب باستخدام الميكروسكوب بالطريقة الصحيحة.

مستوى الأداء المطلوب: أن يصل المتدرب إلى إتقان الجدارة بنسبة 95%.

الوقت المتوقع للتدريب على الجدارة: ساعتان

الوسائل المساعدة:

1- وجود مختبر للأحياء الدقيقة مجهز بجميع الأدوات اللازمة لإجراء الاختبارات المختلفة.

2- وجود بعض الأجهزة المساعدة مثل: المعقم- الحضان- جهاز العد الكلي.

3- استخدام اللوحات التوضيحية المبينة لأشكال الكائنات الحية الدقيقة.

متطلبات الجدارة:

1- أن يكون المتدرب قادرا على تطبيق خطوات التجربة بدقة والتعرف على أنواع الأحياء الدقيقة التي قام بتنميتها.

2- تحتاج الجدارة التدريب مسبقا على كيفية استخدام الأجهزة التي تستخدم في الاختبار.

الفحص البكتريولوجي للأغذية المعلبة غير الفاسدة

تختبر الأغذية المعلبة بكتريولوجيا من حيث تمام جودة التعقيم والقدرة على الحفظ ويجري معرفة جودة التعقيم بأخذ عينة منها مباشرة وفحصها بكتريولوجيا أما قدرتها على الحفظ فيجري هذا الاختبار بتحضير العلب وهي مقفلة فترة من الزمن.

الأدوات اللازمة

- 1- أغذية معلبة (خضر وفاكهة).
- 2- بيئة أجار الجلوكوز والتربتون المحتوية على دليل بروموكريزول بريل.
- 3- بيئة أجار البيتون والحديد.
- 4- بيئة مرق الكبد.
- 5- بيئة أجار المولت.
- 6- أطباق بترية معقمة.

طريقة العمل

- 1- اختبار الخضروات المعلبة من حيث تمام جودة التعقيم

تحضير العينة

أ- تفتح العلب تحت شروط التعقيم، وذلك بتعقيم مكان الفتحة باللهب أو بأي وسيلة أخرى وتستخدم فتاحة بعد تعقيمها في اللهب وتفتح بها العلب في هذا المكان المعقم.

ب- انقل 15 جم أو 15 سم³ من الغذاء، تستعمل ماصة معقمة ذات نهاية متسعة لنقل السوائل، كما

يستعمل

ثاقب فلين أو ملعقة spatula معقمة لنقل الأغذية الصلبة أو النصف صلبة يستعمل كذلك قضيب زجاجي معقم للمعاونة في إدخال العينة إلى أنبوبة اختبار معقمة.

إجراء الاختبار:

أ) تخلط المادة الغذائية مع مثل حجمها من الماء المعقم جيداً قبل التلقيح وترج جيداً ويوزع 15 سم³ أو 15 جرام منها على 3 أنابيب من البيئات استعمل واحدة أو أكثر من البيئات الآتية

1- بيئة أجار أومرق الجلوكوز والتربتون المحتوي على دليل بروموكريزول بريل (لاختبار وجود الميكروبات المحدثة للفساد الحمضي المستتر).

2- بيئة مرق الكبد (لاختبار وجود الميكروبات المحللة للبروتينات) والمحدثة لحالات الانتفاخ بالعلب

3- بيئة أجار البيتون والحديد (لاختبار الميكروبات المسببة للفساد الكبريتي).

(ب) حمض مجموعة من 3 أنابيب على درجة 37°م وأخرى على 55°م لمدة 48- 72 ساعة ثم اختبر للنمو ثم افحص ميكروسكوبيا بعمل غشاء وصبغة بطريقة جرام.
2- اختبار الفواكه المعلبة وغيرها من الأغذية الحامضية لكونها معقمة
يجرى هذا الاختبار بغرض معرفة مدى تعقيم أو وجود البكتريا التي قد تسبب فساد الغذاء الحامضي.
تحضير الاختبار السابق:

إجراء الاختبار

- أ- وزع 15 سم³ أو 15 حجم من العينة على 5 أطباق بتري معقم ثم صب بيئة أجار المولت. حضن على درجة 30°م لمدة 72 ساعة، ثم اجر العد لمجاميع الميكروبات المحبة للحموضة النامية ودون النتائج التي تحصل عليها.
ب- وزع 15 سم³ أو 15 جم في 6 أنابيب من كل من البيئات التالية:-
1- مرق الجلوكوز والتربتون المحتوي على دليل بروموكريزول بريل.
2- مرق الكبد.

ملحوظة:

من الأجار المعقم فوق سطح البيئة السائلة، ثم حضن ثلاثة أنابيب من كل بيئة على درجة 37°م لمدة 48- 72 ساعة و3 أنابيب أخرى على درجة 55°م لمدة 48 ساعة ابحث عن الميكروبات اللاهوائية المحللة للبروتينات.

ملحوظة:

إذا كانت المادة تحتوي على جزء سائل وجزء آخر صلب يؤخذ عينة من السائل كما سبق ومن الصلب باستعمال ملقط معقم ثم يجرى ما سبق في عمل شرحه في (1، 2).

اختبار قوة الحفظ

- 1- الاختبار الميكروسكوبي: لعلب على درجة 37°م لمدة 30 يوم للميكروبات الميزوفيلية وأخرى على 55°م لمدة 10 أيام للميكروبات الثرموفيلية ثم اختبر كالاتي:-
أ- الاختبار الظاهري: لعلامات الفساد على العلب (الانتفاخ) قدر الرقم الأيدروجيني بعد فتحها.
ب- الاختبار الميكروسكوبي بتحضير غشاء من العلبه وفحصه ميكروسكوبيا بعد صبغه بطريقة جرام مثلاً
2- الأطعمة الحامضية الأكثر: حضن العلب على درجة 30°م أو على درجة حرارة المعمل لمدة 14 يوم إلا إذا كانت العلب قد مكثت مثل هذه المدة بالمعمل بعد تصنيعها، اختبر ظاهرياً كما سبق في (1)

3- للحصول على معلومات أكثر: فيما يختص بالميكروبات الموجودة يمكن تتبع (2) وخطواتها

التدريب العملي

أمامك البيئات التي حضرتها ، والمطلوب إجراء الاختبار مع اتباع الخطوات التي ذكرت لك.

م	العد الكلي للميكروبات	الخضروات المعلبة	الفواكة المعلبة	الأغذية الحامضية
1	البكتريا			
2	الفطريات			
3	الخمائر			

أسئلة

س1: ضع علامة (✓) أو (X) أمام العبارات التالية:-

- 1- للكشف عن مدى جودة عملية التعقيم للأغذية المعلبة تؤخذ عينات مخزنة. () .
- 2- للتعرف على كفاءة عملية الحفظ تؤخذ عينات طازجة. () .
- 3- تستخدم بيئة أجار الجلوكوز والتربتون للتعرف على التحلل للبروتينات. () .
- 4- الأطعمة الحامضية المعلبة تحضن لمدة 24 ساعة. () .

س2. كيف يمكن التأكد من قوة حفظ كل من

1) الخضروات المعلبة - - - - -

- - - - -

- - - - -

- - - - -

ب) الأطعمة الحامضية المعلبة - - - - -

- - - - -

- - - - -

- - - - -

- - - - -

- - - - -

- - - - -

- - - - -

- - - - -

- - - - -

- - - - -

- - - - -

- - - - -

- - - - -

- - - - -

الأحياء الدقيقة في الأغذية

دراسة مقاومة الجراثيم للحرارة (الخميرة - البكتريا - الفطر)

اسم الوحدة: دراسة مقاومة الجراثيم للحرارة (الخميرة - البكتريا - الفطر).

الجدارة: التعرف والكشف عن جراثيم الميكروبات التي تقاوم الحرارة.

الأهداف:

- 1- أن يقوم المتدرب بالتعرف على جراثيم الميكروبات التي تتواجد في الأغذية وتقاوم الحرارة.
 - 2- أن يتعلم المتدرب كيفية إعداد البيئات وتعقيمها
 - 3- أن يقوم المتدرب باستخدام الميكروسكوب بالطريقة الصحيحة.
- مستوى الأداء المطلوب:** أن يصل المتدرب إلى إتقان الجدارة بنسبة 95٪.

الوقت المتوقع للتدريب على الجدارة: ساعتان

الوسائل المساعدة:

- 1- وجود مختبر للأحياء الدقيقة مجهز بجميع الأدوات اللازمة لإجراء الاختبارات المختلفة.
- 2- وجود بعض الأجهزة المساعدة مثل: المعقم- الحضان- جهاز العد الكلي.
- 3- استخدام اللوحات التوضيحية المبينة لأشكال الكائنات الحية الدقيقة.

متطلبات الجدارة:

- 1- أن يكون المتدرب قادرا على تطبيق خطوات التجربة بدقة والتعرف على أنواع الأحياء الدقيقة التي قام بتتميتها.
- 2- تحتاج الجدارة التدريب مسبقا على كيفية استخدام الأجهزة التي تستخدم في الاختبار.

دراسة مقاومة جراثيم الخميرة والفطريات والبكتيريا للحرارة

من المعروف أن جراثيم البكتيريا أشد مقاومة للحرارة من جراثيم الخمائر والفطريات ويرجع ذلك لأن تركيبها عبارة عن بروتين متماسك به نسبة بسيطة من الماء

الأدوات والمواد اللازمة

- 1- جراثيم من الفطريات.
- 2- جراثيم خميرة.
- 3- جراثيم بكتيريا. *B. subtilis*.
- 4- بيئة بويون الجلوكوز ومستخلص الخميرة
- 5- بيئة مرق مغذي.

طريقة العمل

احتياطات خاصة يجب اتخاذها:-

- 1- يجب عدم لمس جوانب الأنبوبة بالإبرة أثناء التلقيح فإذا لمست يجب تعقيمها بتعريضها للهب قبل ابتداء تجربة المقاومة للحرارة
- 2- امزج جيداً الميكروب الملقح بالبيئة
- 3- إذا سخنت الأنابيب في حمام مائي يجب أن يكون الماء في مستوى أعلى من مستوى سطح البيئة
- 4- نفذ التعليمات بدقة للمدة ودرجة الحرارة المستعملة.
- 5- بعد فترة التعريض للحرارة برد بسرعة في ماء مثلج

1- مقاومة جراثيم الخميرة للحرارة.

- أ- لثق 7 أنابيب من بيئة مرق الجلوكوز ومستخلص الخميرة بمقدار 1 و 0 سم³ من معلق خميرة متجرثمة.
- ب- سخن 6 أنابيب من هذه الأنابيب في حمام مائي على درجة 60° م وارفع الأنبوبة الأولى بعد دقيقة والثانية بعد 6 دقائق وهكذا بعد 8, 10, 12, 15 دقيقة اترك الأنبوبة السابقة بدون تسخين للمقارنة
- ج- برد الأنابيب بعد رفعها مباشرة وبسرعة وحضن كل الأنابيب (السابعة أيضاً وهي المستعملة للمقارنة) على درجة حرارة الحجرة لمدة 2- 5 يوم.
- د- اختبر مقدار النمو بالتعكير الرواسب. الغاز المتصاعد، قارن النمو مع الأنبوبة غير المعاملة ثم أوضح ذلك باستعمال علامة (+).

2- مقاومة جراثيم الفطر للحرارة

(أ) الحرارة الرطبة:

1- لقم أنابيب من بيئة مرق الجلوكوز ومستخلص الخميرة بمقدار 0.1 سم³ من معلق جراثيم الفطر *Penicillium or Aspergillus*.

2- أجر ما سبق ذكره في الخميرة

(ب) الحرارة الجافة:

1- سخن 4 أنابيب تحتوي على جراثيم الفطر الجافة في حمام مائي على درجة 60° م ثم ارفع أنبوبة بعد 10 والثانية بعد 20 وهكذا بعد 30 و 60 دقيقة.

2- أضف تحت شروط التعقيم إلى الأنابيب السابقة بعد تعقيم فوهة كل أنبوبة بيئة مرق الجلوكوز ومستخلص الخميرة باستعمال ماصة معقمة إلى نصف الأنبوبة، وباستعمال أبرة تلقيح معقمة حرك البيئة وما بها من جراثيم بغرض توزيعها

3- حضن على درجة حرارة الغرفة لمدة 2-5 يوم ثم اختبر لنمو الفطر.

3- مقاومة جراثيم البكتريا للحرارة

1- اختبر مقاومة جراثيم *B. subtilis* على درجة 60° م ذلك بتلقيح 0.1 سم³ من معلق الجراثيم في بيئة

مرق مغذي عادي، هذا المعلق سبق تسخين أجزاء منه على درجة 60° م لمدة 2 يوم، 3 يوم، 4 يوم، 7 يوم

2- حضن أنابيب المرق الملقح بمعلق *B. subtilis* السابق الذكر على درجة حرارة المعمل لمدة 2-5 يوم ثم

اختبر النمو الغشائي على سطح البيئة للميكروب.

التدريب العملي

أمامك البيئات التي قمت بتحضيرها ، والمطلوب إجراء الاختبار.

م	البيئات	مقدار التعكير	الرواسب	الغاز المتصاعد
1	بيئة جراثيم البكتريا			
2	بيئة جراثيم الخمائر			
3	بيئة جراثيم الفطريات			
4	بيئة نقية بدون معاملة			

أسئلة

س1: أكمل العبارات التالية:-

- 1- جراثيم - - - - - أشد مقاومة للحرارة من جراثيم - - - - - ويرجع ذلك إلى - - - - - .
- 2- يجب عدم لمس - - - - - بالإبرة أثناء التلقيح.
- 3- عند تسخين الأنابيب في حمام مائي يجب أن يكون الماء - - - - - .
- 4- بعد فترة التعرض للحرارة يجب - - - - - .
- 5- يتم تحضين العينات على درجة حرارة - - - - - ولمدة - - - - - .

س2: ما هي الاحتياطات الخاصة التي يجب اتباعها عند إجراء الاختبار؟

.....

.....

.....

.....

.....

.....

.....

الأحياء الدقيقة في الأغذية

عد بكتريا الحليب بطريقة العد المباشر

اسم الوحدة: عد بكتريا الحليب بطريقة العد المباشر.

الجدارة: التعرف والكشف عن الميكروبات التي توجد في الحليب.

الأهداف:

1- أن يقوم المتدرب بالتعرف على الميكروبات التي تتواجد في الحليب..

2- أن يتعلم المتدرب كيفية إعداد البيئات وتعقيمها.

3- أن يقوم المتدرب باستخدام الميكروسكوب بالطريقة الصحيحة.

مستوى الأداء المطلوب: أن يصل المتدرب إلى إتقان الجدارة بنسبة 98%.

الوقت المتوقع للتدريب على الجدارة: ساعتان.

الوسائل المساعدة:

1- وجود مختبر للأحياء الدقيقة مجهز بجميع الأدوات اللازمة لإجراء الاختبارات المختلفة.

2- وجود بعض الأجهزة المساعدة مثل: المعقم- الحضان- جهاز العد الكلي للبكتريا.

3- استخدام اللوحات التوضيحية المبينة لأشكال الكائنات الحية الدقيقة.

متطلبات الجدارة:

1- أن يكون المتدرب قادرا على تطبيق خطوات التجربة بدقة والتعرف على أنواع الأحياء الدقيقة التي

قام بتنميتها.

2- تحتاج الجدارة التدريب مسبقا على كيفية استخدام الأجهزة التي تستخدم في الاختبار.

عد بكتريا الحليب بطريقة العد الميكروسكوبي المباشر

Breeds method

يمكن إحصاء عدد البكتريا في الحليب بطريقة العد الميكروسكوبي المباشر وفي هذه الطريقة يقدر مساحة الحقل الميكروسكوبي ثم يؤخذ حجم معلوم من الحليب (1/100 سم³) وينشر على مساحة معلومة على الشريحة (1سم²) ثم يترك الحليب ليحجف ويزال منه الدهن بالزيلول ثم يثبت الغشاء ويصبغ بالميثيلين الأزرق يقدر عدد البكتريا في حوالي 25 حقل ميكروسكوبي ثم يؤخذ المتوسط الحسابي ويضرب في المعامل الميكروسكوبي (microscopic factor) ويلاحظ عد السلاسل والبكتريا المتجمعة clumps كميكروب واحد وبذلك تعطى هذه الطريقة نتيجة مشابهة للعد على الأطباق

الأدوات والمواد اللازمة :

- 1- عينة حليب.
- 2- شريحة ميكرومترية
- 3- ماصة باستير
- 4- شريحة بريد Breed أو شريحة مرسوم عليها 1 سم².

طريقة العمل

- 1- قدر مساحة الحقل الميكروسكوبي باستعمال العدسة الزيتية بالطريقة الآتية :
 أ) اضبط الميكروسكوب على شريحة زجاجية بها تدريج ميكرومترية Micrometric scale (شريحة ميكرومترية) باستعمال العدسة الزيتية ثم ضع نقطة من زيت سيذر على الشريحة الميكرومترية ثم اضبط الميكروسكوب وحرك الشريحة الميكرومترية إلى أن يظهر طرف التدريج Scale في أول الحقل الميكروسكوبي ثم حرك ماسورة الميكروسكوب إلى أعلى إلى أن يصير الحقل الميكروسكوبي مساويا إلى 0.16 مم (160 ميكرون) ويلاحظ أنه عند رفع الماسورة يتسع الحقل الميكروسكوبي والعكس صحيح .
 ب) عد التدرج الموجودة على طول قطر الحقل وهذا العدد يجب أن يكون من 14 إلى 16 وهذا معناه أن قطر الحقل الميكروسكوبي 0.14 - 0.16 مم (140-160 ميكرون).

ج) احسب مساحة الحقل الميكروسكوبي في صورة مربعة باستعمال المعادلة الآتية :

$$\text{المساحة} = \pi \text{ نق}^2$$

حيث إن $\pi = 3.14$ ، نق = نصف القطر r

فإذا كان قطر المجال أو الحقل الميكروسكوبي يساوي 160 ميكرون

فتكون المساحة = $80 \times 80 \times 3.14 = 20096$ ميكرون مربع

عدد المجالات أو الحقول الموجودة في 1 سم^2 أي المعامل الميكروسكوبي = $\frac{1000 \times 1000 \times 10 \times 10}{20096}$

= 4976 أو 5000 تقريباً

ولإيجاد عدد الميكروبات في 1 سم^3 من عينة الحليب يضرب المتوسط الحسابي لعدد الميكروبات في الحقل الميكروسكوبي \times المعامل الميكروسكوبي $100 \times$ حيث إن كمية الحليب الموضوعة هي $1/100 \text{ سم}^3$.

2- اعمل غشاء من عينة الحليب المعطاة لك وذلك باستعمال شريحة برايد المرسوم عليها 1 سم^3 ، وذلك بأخذ $1/100 \text{ سم}^3$ من الحليب باستعمال ماصة باستير المعقمة مع ملاحظة تجفيف طرف الماصة قبل وضعه على الشريحة ثم نشره بواسطة أبرة معقمة على مساحة 1 سم^2 ثم جفف الشريحة على المصباح الكهربائي الذي أمامك مع مراعاة عدم إحداث تشققات بالغشاء

ملحوظة:

يمكن استعمال غمس إبرة قياسية Galibrated loop حجمها يساوي $1/100 \text{ سم}^3$ على ألا تعقم

هذه الإبرة باللهب بل تعقم بغمسها في ماء يغلي ثم تجفيفها بفضة نظيفة معقمة.

3- ضع الشريحة في أناء به زيول لمدة دقيقة واحدة لإزالة الدهن، جفف في الهواء ثم اغمسها في كحول 95% لمدة دقيقة لتثبيت الغشاء اترك الشريحة في الهواء لتجف ثم اصبغها بأزرق الميثيلين لمدة نصف دقيقة ثم اغسلها بالماء وبعد تجفيفها افحصها بالعدسة الزيتية

4- عد الميكروبات في 25 مجالا واحسب العدد الكلي بالطريقة السابقة

الحساب	الخطوات
	1- قطر الحقل الميكروسكوبي باستعمال العدسة الزيتية (ميكرون) 2- مساحة الحقل الميكروسكوبي للعدسة الزيتية (ميكرون مربع) . 3- عدد الحقول الميكروسكوبية في 1 سم ² . 4- المتوسط الحسابي لعدد الميكروبات في الحقل الميكروسكوبي الواحد وذلك بعد عد البكتريا . 5- عدد البكتريا في 1 سم ³ .

قد تستعمل صبغة نيومان New-mans stain مباشرة بغمر الغشاء فيها لمدة 15 ثانية حيث إن تركيبها يسمح بإزالة الدهن ويثبت الغشاء وصبغ البكتريا. امل الشريحة للتخلص من الصبغة وهذا يستغرق حوالي 30 ثانية ثم تغسل بالماء ثم تجفف على المصباح الكهربائي وتفحص بالعدسة الزيتية .

وفيما يلي تركيب الصبغة :

1 جرام أزرق الميثيلين

54 سم³ كحول الايثانيل

40 سم³ رابع كلورور الإيثان

6 سم³ حامض خليك ثلجي.

يضاف الكحول إلى رابع كلورور الإيثان ويسخن على حمام مائي على 70°م (بحيث لا يزيد عن هذه الدرجة) ثم يضاف المخلوط إلى الميثيلين الأزرق ويرج إلى أن تذوب الصبغة ثم يبرد ويضاف حامض الخليك ببطء ثم يرشح.

ملحوظة:

أهم عيوب هذه الطريقة: هو ظهور الميكروبات الحية والميتة وبذلك تعطى أعداد كبيرة كما يلاحظ أن سمك الغشاء قد أهمل في الحسابات السابقة.

من أهم مزايا هذه الطريقة: السرعة في إجرائها كما أنها تعطي فكرة عن أنواع البكتريا الموجودة في الحليب وعن وجود التهاب الضرع من عدمه حيث تظهر كرات الدم البيضاء.

أسئلة

س1: أكمل العبارات التالية:

1- الشريحة المستخدمة في العد الميكروبي تسمى - - - - -

2- مساحة الحقل الميكروسكوبي عبارة عن - - - - -

3- المتوسط الحسابي لعدد الميكروبات في الحقل الميكروسكوبي يساوي - - - - -

4- تغمس الشريحة في كحول 95% ثم تترك لمدة - - - - - دقيقة وذلك - - - - -

5- أهم عيوب هذه الطريقة - - - - -

6- أهم المزايا - - - - -

المحتويات

	المقدمة
1	الوحدة الأولى: الاحتياطات الخاصة بالمختبر والتعرف على الأجهزة
6	الوحدة الثانية: مصادر التلوث
16	الوحدة الثالثة: مواصفات المستعمرات البكتيرية
20	الوحدة الرابعة: الفطريات في الأغذية
26	الوحدة الخامسة: الخمائر في الأغذية
32	الوحدة السادسة: بكتريولوجيا المياه
47	الوحدة السابعة: الإنزيمات البكتيرية
52	الوحدة الثامنة: تابع الإنزيمات البكتيرية
56	الوحدة التاسعة: الاختبارات التي تجرى على الفواكة المجففة
61	الوحدة العاشرة: الاختبارات التي تجرى على الدقيق
66	الوحدة الحادي عشر: الاختبارات التي تجرى على المشروبات المعبأة
71	الوحدة الثانية عشر: الاختبارات التي تجرى على الأغذية المعلبة غير الفاسدة
77	الوحدة الثالثة عشر: دراسة مقاومة جراثيم (البكتريا - الفطريات - الخمائر) للحرارة
81	الوحدة الرابعة عشر: عد بكتريا الحليب بطريقة العد الميكروسكوبي المباشر
86	الملاحق

