

دراسة وعزل وتعريف الأحياء الدقيقة في عينات مياه الشرب (عزل ودراسة وتعريف البكتيريا في المياه)

492 حدق

1437 هـ - 2016 م

علم الأحياء الدقيقة
المائية

علم الأحياء الدقيقة المائي
WATER MICROBIOLOGY

الفحص البكتيري عينات مياه الشرب

Water Bacteriology

يتلوث ماء المطر بالميكروبات العالقه في الجو، وقد تتلوث المياه الجوفيه من خلال التربه من مخلفات المصانع أو مياه المجاري Sewage التي تعتبر أهم الملوثات الميكروبيه.

الطريقة المتبعه عادة للتقدير الكمي البكتيريولوجي لا تعطي سوى الجزء من العدد الكلي للبكتيريا.

أهم مجموعه قد تتواجد في الماء ويتم فحص تلوثه بها هي مجموعه بكتيريا القولون Coliform Bacteria.

* يتم اختبار صلاحية الماء وخلوه من الميكروبات المسببه للأمراض لأغراض الشرب والاستخدام المنزلي والاستخدام في المصانع، معملياً كالتالي:

- 1- عد البكتيريا الكلي في عينة الماء.

- 2- اختبار تلوث العينه بمياه الصرف الصحي وبالتالي تلوثها ببكتيريا القولون.

الفحص البكتيري عينات مياه الشرب

1. فحص المحتوى البكتيري الكلي في عينة مياه الشرب Total Bacterial Count (TBC)

2. فحص التلوث ببكتيريا القولون Coliform bacteria:

* إختبارات نوعية Qualitative Tests:

* يتم بفحص تلوث البكتيريا ببكتيريا القولون العادية Total coliform والبرازية Fecal coliform.

* إختبارات كمية Quantitative Tests: ويشمل عدد خلايا البكتيريا القولون.

1- عد البكتيريا الكلي في عينة الماء

Total Count of Bacteria

1- الحصول على العينة:

يحضر عينات من مياه الشرب المراد فحصها مع كتابة مصدر الماء على العينات ومراعاة ظروف التعقيم، ثم تُفحص العينات مباشرة أو تحفظ في الثلاجة لحين استخدامها.

2- تجرى التجارب التاليه:

الأدوات:

1- الأوساط الغذائية المختلفة.

2- ورق الترشيح المعقم – ورق النيتروسيليلوز ($0.45 \mu\text{m}$) المعقم – مضخه وقمع معقمين بالكحول او الأوتوكلاف.

3- إبر التلقيح – ماصات 1 مل معقمة.

4- أدوات التعقيم

1- العد الكلي على الأطباق

Total Plate Count

* وتسمى طريقة العد القياسية بواسطة الطبق وحدة القياس هي cfu وهي اختصار جملة "colony forming units". أشهر الأوساط الغذائية

« Plate count agar »

* عملية العد:

تظهر مستعمرات البكتيريا بيضاء مصفرة

إذا قررنا تأجيل عملية العد يمكن أن نحفظ الطبق بعد إخراجه من الحضانة في درجة حرارة 5-10 °م لمدة لا تزيد عن 24 ساعة.

قانون العد:

$c.f.u / ml = \text{colonies counted} / \text{actual volume of sample}$:

وبما أنه تم نقل 1 مل من العينة سيكون $c.f.u/ml = \text{colonies counted}$

* إذا كان عدد المستعمرات 30-300 في الطبق يتم عدّها بتقسيم الطبق وعد جزء في صندوق العد ثم يضرب العدد في عامل القسمة.

* يؤخذ في الاعتبار معامل التخفيف

* إذا كان العدد كبير جدا بحيث يصعب عدّه يجب إعادة التجربة بتخفيف أكثر



طريقة الترشيح الغشائي

Membrane Filter Method

* الوسط المستخدم : R2A Agar

قتر الغشاء النيتروسليوزي لا يزيد عن 0.45 μm

تحت ظروف التعقيم ينقل 1 مل من العينة ونضعه في كمية ماء مقطر معقمة ثم نصبه على الغشاء حتى يتم توزيع العينة على مساحة الغشاء ثم نرفع الغشاء برفق بواسطة أداة معقمة

نكون قد جهزنا مسبقا طبق وفيه الوسط المغذي (الآجار R2A المتصلب) نقلب الطبق ونضعه في الحضانة على درجة حرارة 35^oم لمدة 48 ساعة أو أكثر قليلا أو على درجة حرارة 20-28^oم لمدة 5-7 ايام.

* طريقة العد مثل طريقة pour plate.

طريقة العد الكلي للبكتريا القولونية باستخدام الترشيح الغشائي

Total coliform (membrane filter method)

الوسط المستخدم: M-Endo Agar

توضع ورقة ترشيح (معقمة) في المكان المخصص في وحدة الترشيح.

ينقل 100 مل من العينة إلى الوعاء الخاص بوحدة الترشيح ونقوم بالترشيح.

بواسطة ملقط معقم تنقل ورقة الترشيح وتوضع علي سطح الأجار المتصلب (M-) Endo agar المحضر مسبقا (5-7 مل في الطبقة الصغير) بدون اي فراغات.

يترك الطبقة لفترة قصيرة حتي تلتصق الورقة جيدا بالوسط الغذائي ويظهر ذلك بتلون ورقة الترشيح من الخلف باللون الاحمر.

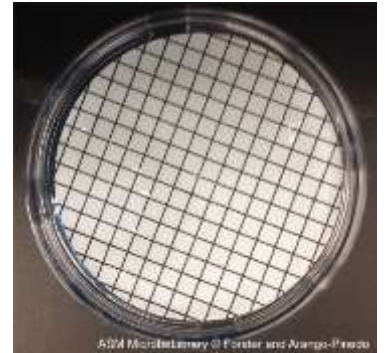
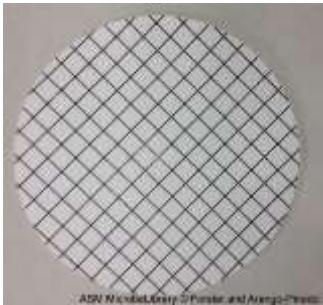
يحضن الطبقة مقلوباً عند 35.5 °م ولمدة 24 ساعة وتسجل النتيجة النهائية بعد 48 ساعة.

قلنون العد

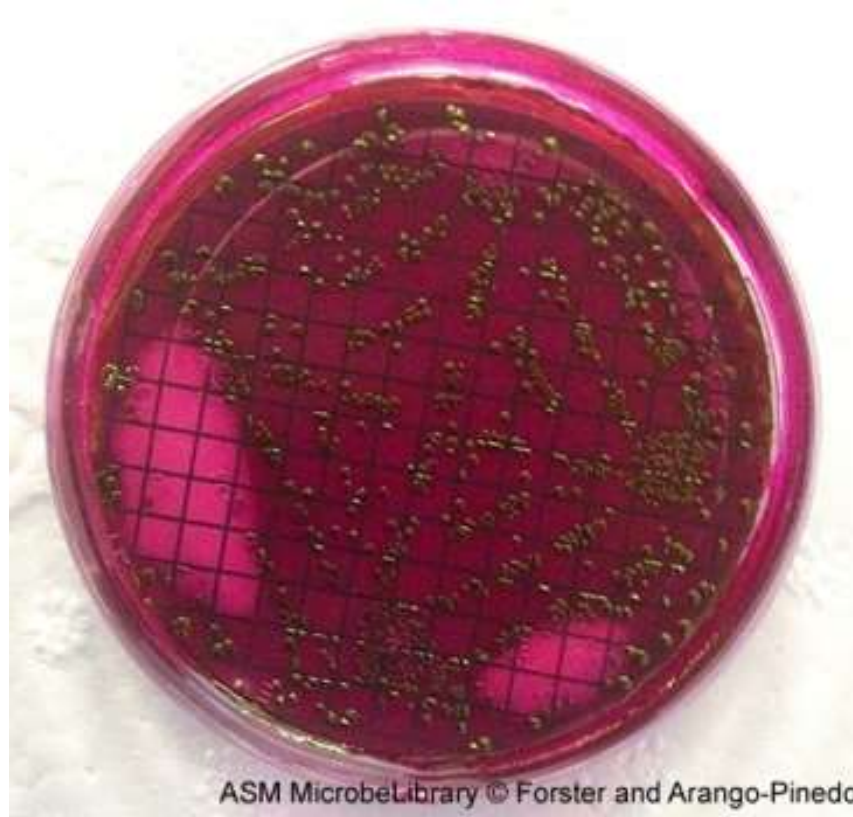
(Total) Coliform colonies/100mL = *

(coliform colonies counted x 100) / (mL sample filtered) *

ورق النيتروسيليلوز والمضخة



النتيجة الموجبة ويجب مقارنتها مع كونترول موجب وسالب



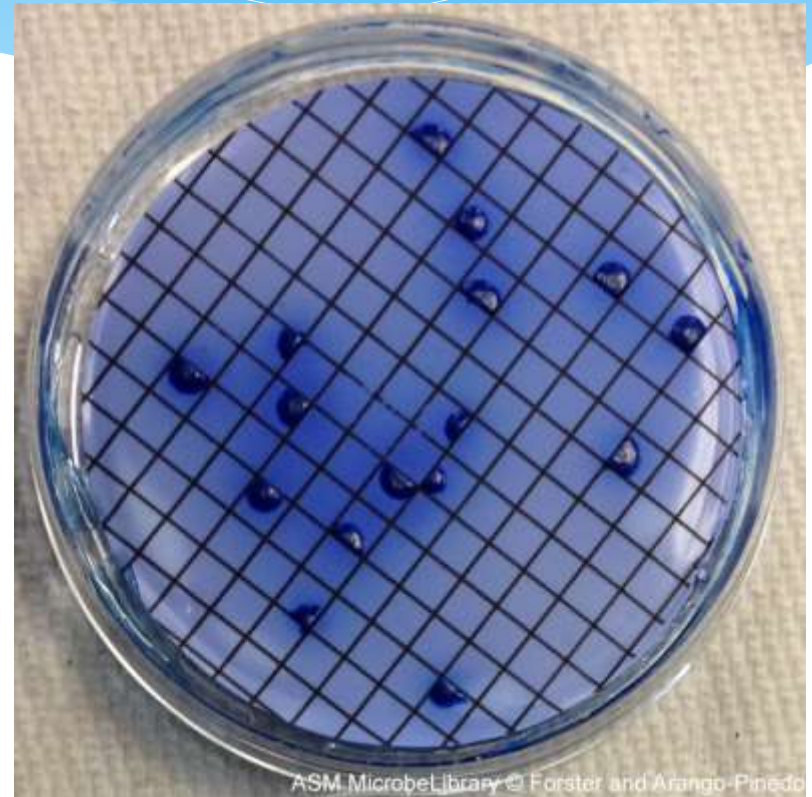
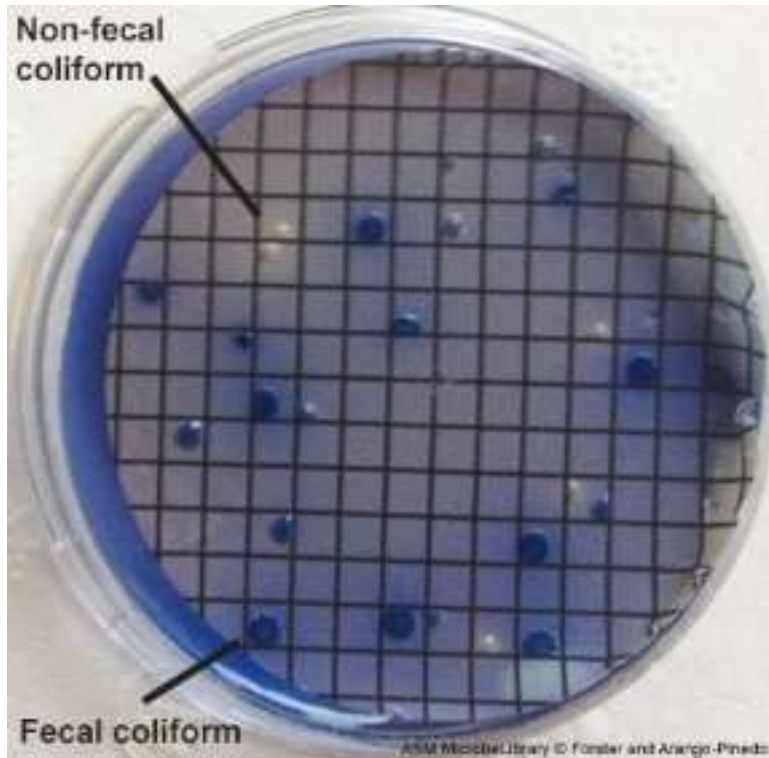
طريقة عد البكتريا القولونية البرازية بطريقة Fecal coliform الترشيح الغشائي

* نفس الخطوات السابقة وقانون العد فيما عدا

1- يستخدم وسط غذائي خاص يسمى FC agar

2- التحضين عند 44.5 °م لمدة 24 ساعة.

النتيجة الموجبة ويجب مقارنتها مع كونترول موجب وسالب



2- اختبارات نوعية تلوث عينة مياه الشرب ببتكيريا القولون

Examination of Coliform Bacteria

- 1-الاختبار الاحتمالي Presumptive Test
- 2-الاختبار التأكيدي Confirmatory Test
- 3-الاختبار التكميلي Complementary Test

الكشف عن البكتيريا القولونية (التخمير)

الكشف عن المجموعة القولونية :

Escherichia, Enterobacter, Klebsiella, Citrobacter and Serratia.

- * تستخدم هذه الطريقة للكشف عن كل أنواع البكتيريا التي تستطيع تخمير اللاكتوز في ظروف التحضين عند 35 °م لمدة 48 ساعة.
- * في هذه الطريقة سيظهر أثر وجود البكتيريا في صورة غاز (CO₂)
- * او تغير في درجة الأس الهيدروجيني pH فتزيد الحامضية فيمكن استخدام 0.01 جم من bromocresol purple كدليل.
- * تسمى العينة التي يثبت وجود اي بكتيريا بها بأنها عينة موجبة + ve
- * العينة السالبة - ve هي التي لا يتواجد بها اي آثار البكتيريا من الغاز او الحامضية
- * الوسط المستخدم Lactose broth و EMB Agar أو Endo Agar.

اختبار تلوث عينة الماء بمياه المجاري

Examination of Water for Sewage Pollution

* يعتبر الماء صالحاً للشرب إذا كان خالياً من ميكروبات القولون بشرط أن يكون خالياً من المواد السامة.

* مجموعة القولون : Coliform Bacteria بكتيريا عصوية قصيرة سالبة لصبغة جرام غير مكونة للجراثيم متحركة بالأسواط هوائية اختيارياً وتخمّر سكر اللاكتوز منتجة غاز وحمض كنواتج للتخمّر.

حمض اللاكتيك

تغير لون الكاشف
إلى الأصفر



غاز CO₂ والهيدروجين
في صورة فقاعة داخل
أنبوبة درهام

Durham tube

عملية التخمّر

coliform bacteria

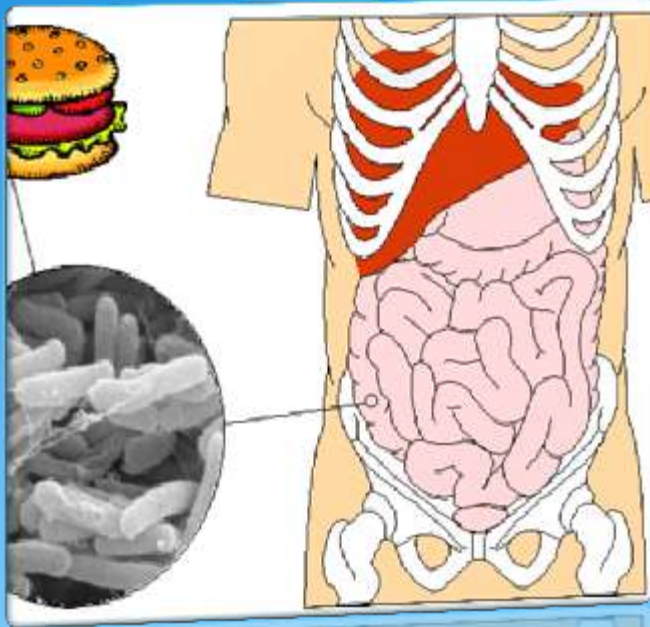


سكر اللاكتوز

Lactose



كيف يمكن أن تصل بكتيريا مجموعة القولون إلى مصادر المياه؟



تتواجد عادة في أمعاء ذوات الدم الحار، ويدل وجودها في الماء على تلوث الماء ببراز هذه الكائنات.

نظراً لصعوبة الكشف عن الميكروبات المرضية واستهلاكها للكثير من الوقت، تختبر المياه لوجود مجموعة القولون من عدمه.

إذا وجدت في المياه فإن ذلك دليل على تلوثها بمياه المجاري وبالتالي احتمال وجود ميكروبات مرضية أخرى كالفيروسات الممرضه وتكون المياه غير صالحة للشرب أو الاستعمال الآدمي عموماً.

* الغرض من الاختبار الاحتمالي:

اختبار قدرة البكتيريا الموجودة في العينة على تخمير سكر اللاكتوز هوائياً إلى حمض وغاز.

موجب

□ إذا تكون غاز)10%(داخل
أنبوبة درهام بعد 24
ساعة مع تغير لون الوسط
(أصفر).

مشكوك فيه

• إذا تكون غاز)10%(داخل
أنبوبة درهام بعد 48 ساعة
مع تغير لون الوسط .

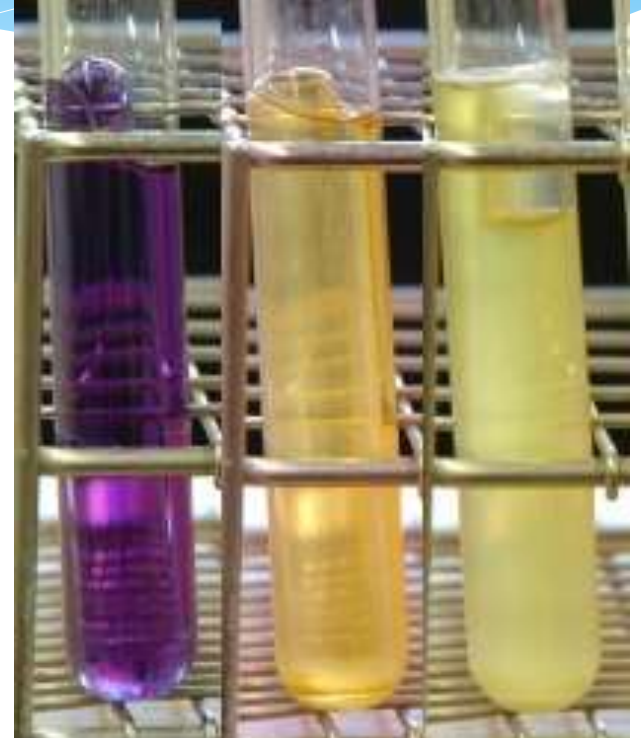
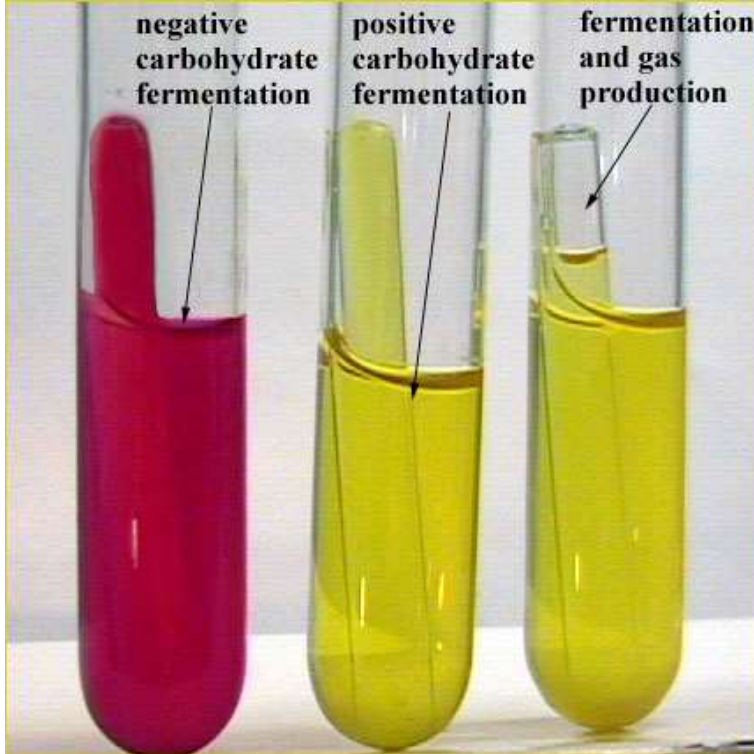
سالب

• إذا لم يتكون غاز داخل
أنبوبة درهام ولا يحدث
تغير في اللون
(بنفسجي).

- 1- يحضر مرق اللاكتوز أو بيئة مكوني
MacConkey Broth السائلة
(تحتوي على كاشف
Bromochresol Purple بها أنبوبة
درهام مقلوبة .)
- 2- يلقح المرق بمقدار 1 مل من عينة
الماء المطلوب فحصها.

1-الاختبار الاحتمالي Presumptive Test

أمثلة على تفاعل السلالات البكتيرية مع مرق التخمر.



إذا كان النوع لا يخمر السكر المختبر فإن لون الكاشف يظل كما هو بنفسجي ولا يتكون أي غاز (الأنبوبة اليسرى).

إذا كان النوع مخمر للسكر المختبر هوائياً فغالباً ما ينتج الحمض فيسبب انخفاض درجة pH فيتغير لون المرق إلى الأصفر (الأنبوبة الوسطى).

بعض الأنواع تنتج غاز الهيدروجين خلال عملية التخمر وهذا الغاز يتم حجزه داخل أنبوبة درهام المقلوبة ويظهر في صورة فقاعه غازيه داخلها (الأنبوبة اليمنى).

2-الاختبار التأكيدي Confirmatory Test

* يجب إجراء هذا الاختبار في حالة العينات التي أظهرت نتيجة موجبه أو مشكوك فيها من الاختبار الاحتمالي ، أي ظهور أي كمية من الغاز بعد 48ساعه من التحضين.

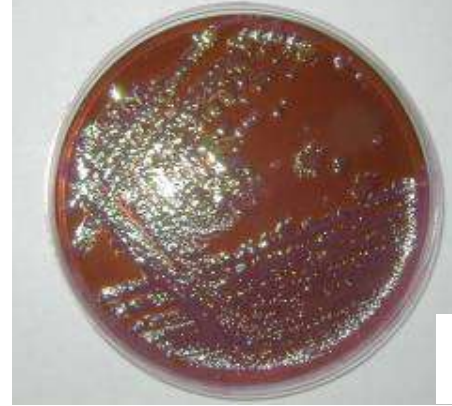
* الغرض من الاختبار التأكيدي

التأكد من إيجابية وجود مجموعة القولون باستخدام بيئات صلبة تحتوي على كواشف معينه.

1-بيئة آجار إيوسين أزرق الميثيلين Eosine Methylene Blue ويرمز لها E.M.B.



*Enterobacter
aerogenes* on EMB



E. coli on EMB



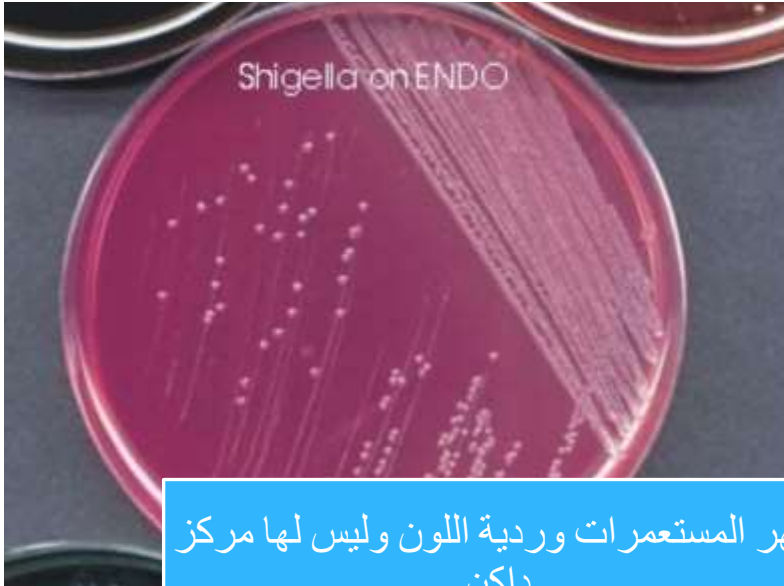
تظهر في صورة مستعمرات ذات مركز أسود
ولمعان معدني مخضر

Brown colonies with metallic sheen

تظهر في صورة مستعمرات بنية المركز وخالي
من اللمعان المعدني.

2-الاختبار التأكيدي Confirmatory Test

2-بيئة آجار الإندو. Endo Agar.



تظهر المستعمرات وردية اللون وليس لها مركز داكن.



تظهر المستعمرات ذات مركز داكن وتتلون البيئة حولها بلون أحمر داكن وقد يكون لها لمعان معدني.

تفسير الاختبار التأكدي

Mode of Action

2-بيئة آجار الإندو. Endo Agar.

يعمل الفوكسين وكبريتات الصوديوم على تثبيط نمو البكتيريا الموجبة لجرام.

يتوقف لون المستعمرات على هذه البيئة على مادة Acetaldehyde، وهي عبارة عن مركب وسطي ينتج من تخمير اللاكتوز وتكون مركب مع كبريتيت الصوديوم ثم يتحلل هذا المركب وينشأ عن ذلك ظهور لون الفوكسين الأحمر في منطقة المستعمرات المنتجة للأسيتالدهيد.

أي أن هذه البيئة تعمل كبيئة تحجز الاسيتالدهيد. Trapping Acetaldehyde.

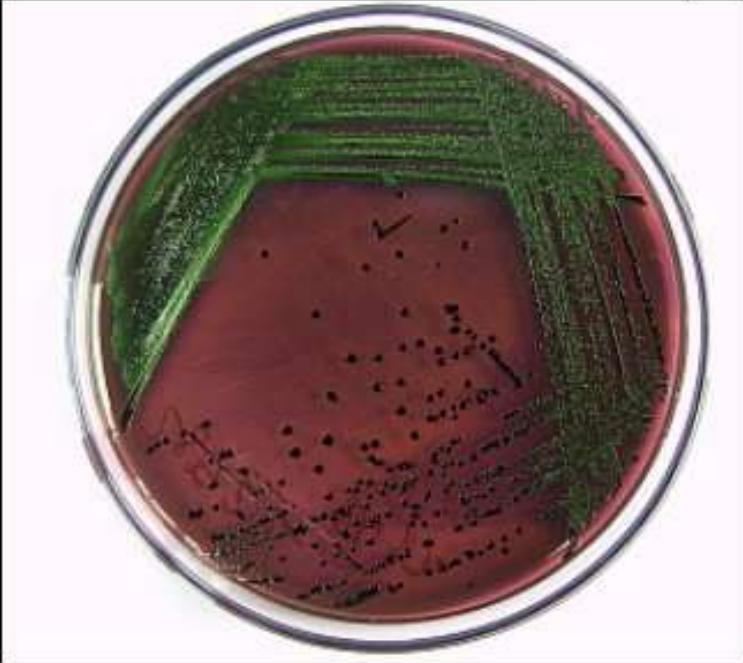
1-بيئة آجار إيوسين أزرق الميثيلين Eosine Methylene Blue ويرمز لها E.M.B.

يتوقف لون المستعمرات على هذه البيئة على عاملين:

1. تتفاعل صبغة الإيوسين Eosine (حامضيه) مع أزرق الميثيلين Methylene blue (صبغة قاعدية) فتتكون صبغه مركبة ذات خواص حامضيه أو متعادلة.
2. تكوين كمية من الأحماض نتيجة لتخمير سكر اللاكتوز مما يؤدي إلى خفض درجة pH للوسط مما يسبب امتصاص الصبغة المركبة على الخلايا المكونة للمستعمرة.

صورة توضح نمو بكتيريا *E. coli* على وسط الإيوسين وأزرق الميثيلين EMB Agar.

**“SRL” EM 011 EOSIN METHYLENE BLUE AGAR
(EMB AGAR)**

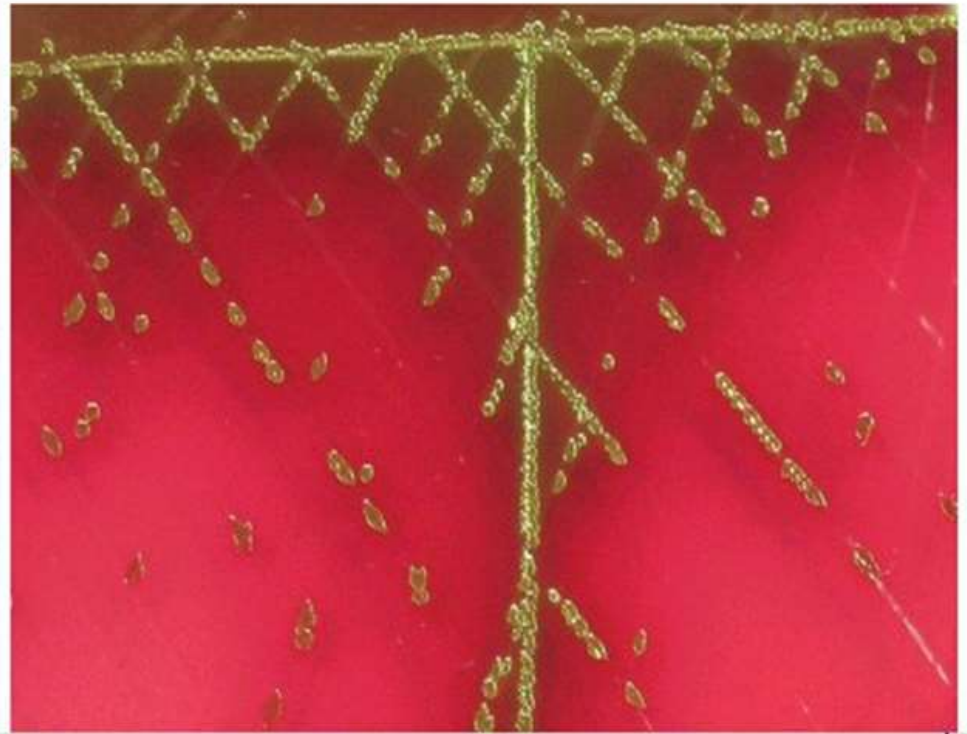


Blue-black centred colonies with green metallic sheen of
Escherichia coli ATCC 25922.

صورة توضح نمو بكتيريا *E. coli* على وسط الإندو Endo Agar.

EM 012 'SRL' ENDO AGAR/

Escherichia coli ATCC 25922 (Pink to red colonies with metallic sheen)



3-الاختبار التكميلي Complementary Test

يشمل خطوتين:

1- أن الميكروب المعزول من الاختبار الاحتمالي الايجابي يستطيع تخمير اللاكتوز ثانية.

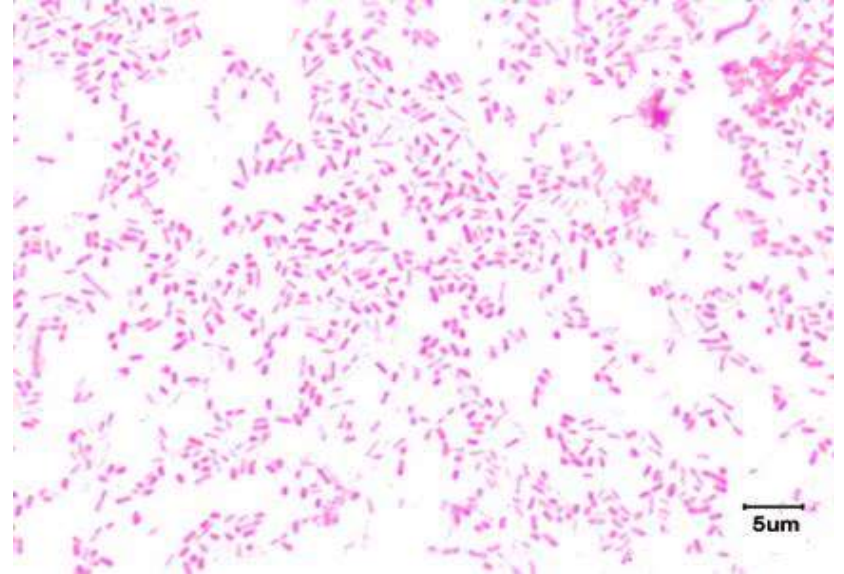
2- أن المستعمرات النامية على البيئتين السابقتين تظهر عند فحصها ميكروسكوبياً بعد صبغها بصبغة جرام ، سالبة الجرام عسوية قصيرة غير متجرثمة وبالتالي فهي تتبع مجموعة القولون Coliform bacteria.

* الغرض من الاختبار التكميلي:

التأكد من أن مستعمرات *E. Coli* و *Enterobacter aerogenes* التي ظهرت على أطباق بيئتي *E.M.B.* و *Endo agar* تابعة لمجموعة القولون.

3-الاختبار التكميلي Complementary Test

صورة مجهرية لخلايا
بكتيريا *Escherichia coli*
سالبة الجرام عصوية قصيرة
غير متجثرمة.



صورة الكترونية بواسطة
المجهر الالكتروني النافذ
لبكتيريا *Escherichia coli*

