



USAID | EGYPT
FROM THE AMERICAN PEOPLE

مشروع دعم قطاع مياه الشرب والصرف الصحي

الشركة القابضة
لمياه الشرب والصرف الصحي

البرنامج التدريبي ميكروبولوجيا المياه



البرنامج التدريبي ميكروبيولوجيا المياه

**مشروع دعم قطاع مياه الشرب و الصرف الصحي
مول من الوكالة الأمريكية للتنمية الدولية**

() :

() :

() :

تجري في معامل البكتيرiological الاختبارات البكتيرiological وهي من ضمن
البكتيرiological.

البكتيرiological

البكتيرiological.

البكتيرiological.

() -----

:Power point

(Power Point Projector)

Power Point

×

(

•

MPN

•

MF

•

•

•

•

•

•

(

•

•

•

•

•

(

ميكروبيولوجيا المياه

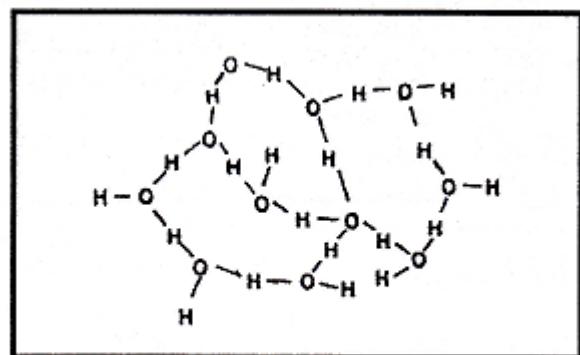
الملاهي:

.(Sustainable Development)

خواص الماء :Properties of Water

(H₂O)_n (H₂O)
(Covalent Bond)
(105o)

Hydrogen Bond



شكل (١) تماسك جزيئات المياه مع بعضها البعض

نلوث المياه : Water Pollution

.) ... (.)

الكائنات الحية المسئولة للأمراض : Pathogens

(Waterborne Diseases)

- .Total bacterial count
- .Total coliform
- .Focal coliform
 - . *Escherichia coli*
- .Faecal streptococci
 - (Enterococci)

أهم الأمراض التي تنتقل بواسطة مياه الشرب الملوثة

اسم المرض	نوع الكائن الحي
Typhoid	
Cholera	Bacteria
Dysentery	
Enteritis	
Infectious hepatitis	Viruses
Polio	
Virusal	
Dysentery	
Amoebic Dysentery	Protozoa ()
Schistosomiasis	Parasites
Ascaris	
الكائنات الحية :Organism	
.Multicellular	Uni-Cellular
الكائنات الحية الدقيقة :Microorganism	
()	
.Microbe	

علم الأحياء الدقيقة :Microbiology

الأول :

Bacteriology •

Mycology •

Phycology •

Virology •

الثاني :

.Soil Microbiology •

.Air Microbiology •

.Food Microbiology •

.Industrial Microbiology •

.Water Microbiology •

ميكروبيولوجيا المياه

Water Microbiology

Bakterion

الصفات العامة للبكتيريا:

Ribonucleic acid

Deoxyribonucleic acid

R.N.A

D.N.A

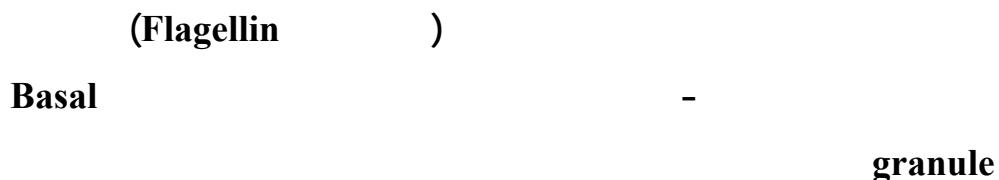
Prokaryotes

Nuclear membrane

Replica

Cytoplasmic Organelles

- Mesosome



الشكل الخارجي للخلية البكتيرية

Morphology of Bacterial cell

:Size of bacterial cell حجم الخلية البكتيرية

$$() = () = () = ()$$
$$. = .$$

:Gravity of the bacterial cell كثافة الخلايا البكتيرية

. . / . - .
. . / . - .
. / (. + .)

Halophytic

Extracellular enzymes

شكل وترتيب الخلايا البكتيريا **Shape and arrangement of bacterial cells**

Spherical

cylindrical or rod like

.coccus أو الكروية **البكتيريا المستديرة**

Micrococcus **Monococcus مفردة كرويات**

Meningococcus, .Gonococcus

Diplococcus .**Diplococcus pneumoniae**

السيحيات الكروية :Streptococci

.Streptococcus

کرویات رباعیہ:

.Micrococcus tetragenia Tetracoccus

كرويات ثمانية مكعبية:

.Sarcina

.Sarcina & Sporosarcina

كرويات عنقودية :*Staphylococcus*

Staphylococcus aureus

Merismopodia

 ↓	كروري (Sphere) coccius		كروري (مفرد) Coccus ميكروكوكس Micrococcus
 ↓	انقسام واحد		كرويات ثنائية Diplococcus.
 ↓	أكبر منه الانقسام في نفس المتنوى		سحيبة (سلسلة) Streptococcus
 ↓	انقساميه متوازي		رباعيات (مسطية) Tetrads
 ↓	يتكرر الانقساميه المتعادلية مرتة واحدة		مكعب (ثمانيات) ستادسيينا cubic (eights)
 ↓	يتكرر الانقسامات في متذبذبات عديدة		العنقودية (غير منظم) Staphylococcus
التجمعات الكروية			

ثانياً: البكتيريا العصوية (الاسطوانية) :Rod likes

(أ) العصويات المستقيمة Straight rods

Cylindrical

Rod likes

Bacillus

Bacilli

Clostridium

Bacillus anthracis

Escherichia coli

Fecal coliform

Fusobacterium

Fusiform

إلا أنه في حالات قليلة يشاهد تجمع خلويتين عضويتين أو أكثر وذلك مثل:

.*Diplobacilli*

.*Streptobacilli*

Palisade arrangement

Corynebacteria

Corynebacterium

Polymorphism

:Curved rods **ب) العصويات المنحنية**

:Vibrio **١- البكتيريا الضمية أو الواوية**

:Sprilla **٢- البكتيريا الحليزونية**

Sprillum

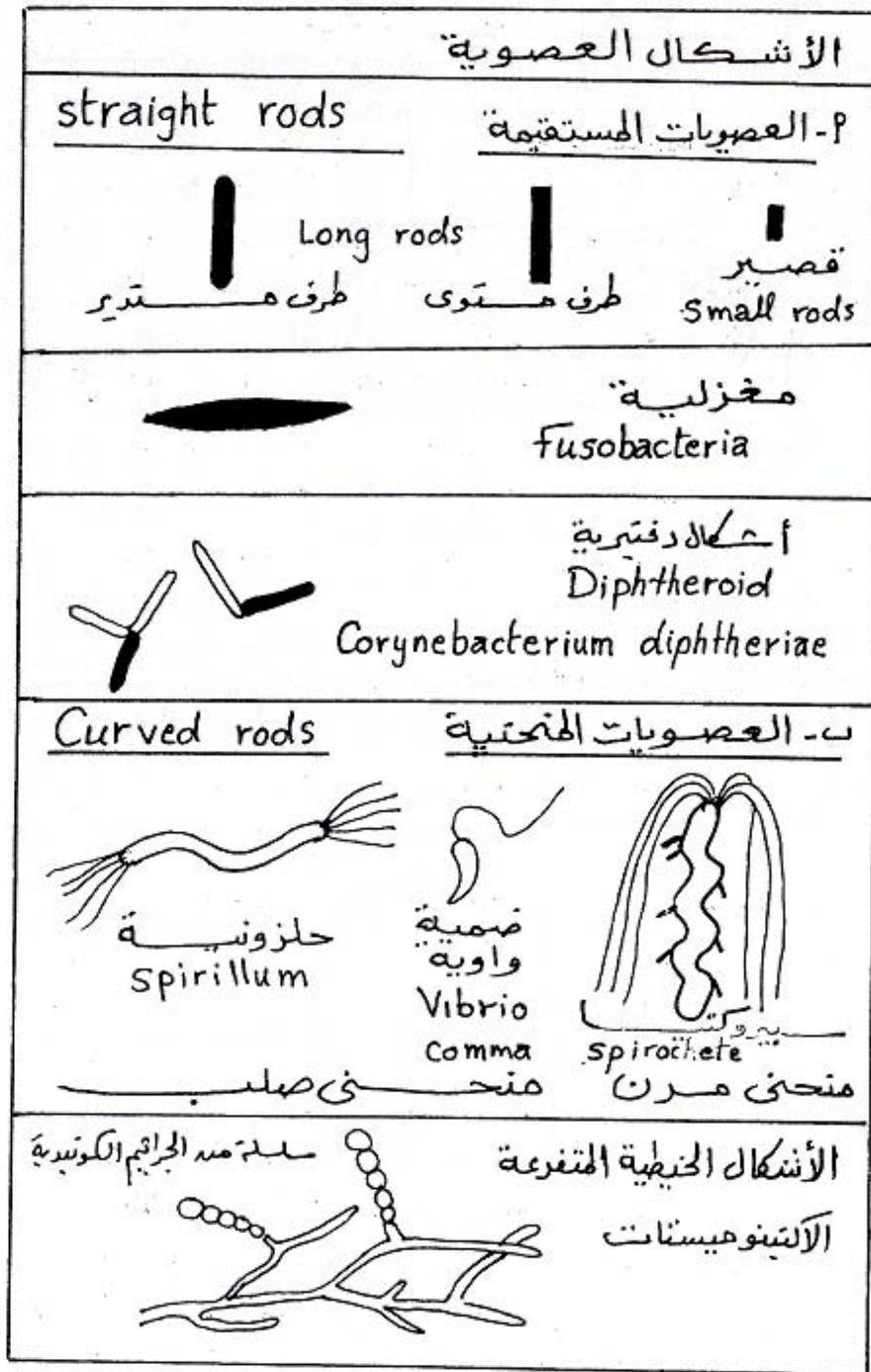
Spirillum

Actinomycetis

Actinomyces

Phycomycetes

Streptomyces



ظاهرة تعدد الأشكال : Polymorphism

Rhizobium

Mycobacteria

) Corynebacterium

(

Bacteroides

Myxobacteria

تركيب الخلية البكتيرية

Structure of bacterial cell

أ- تراكيب سطحية (خارجية) : Superficial structures

() Capsule () Cell wall
Pili Flagella

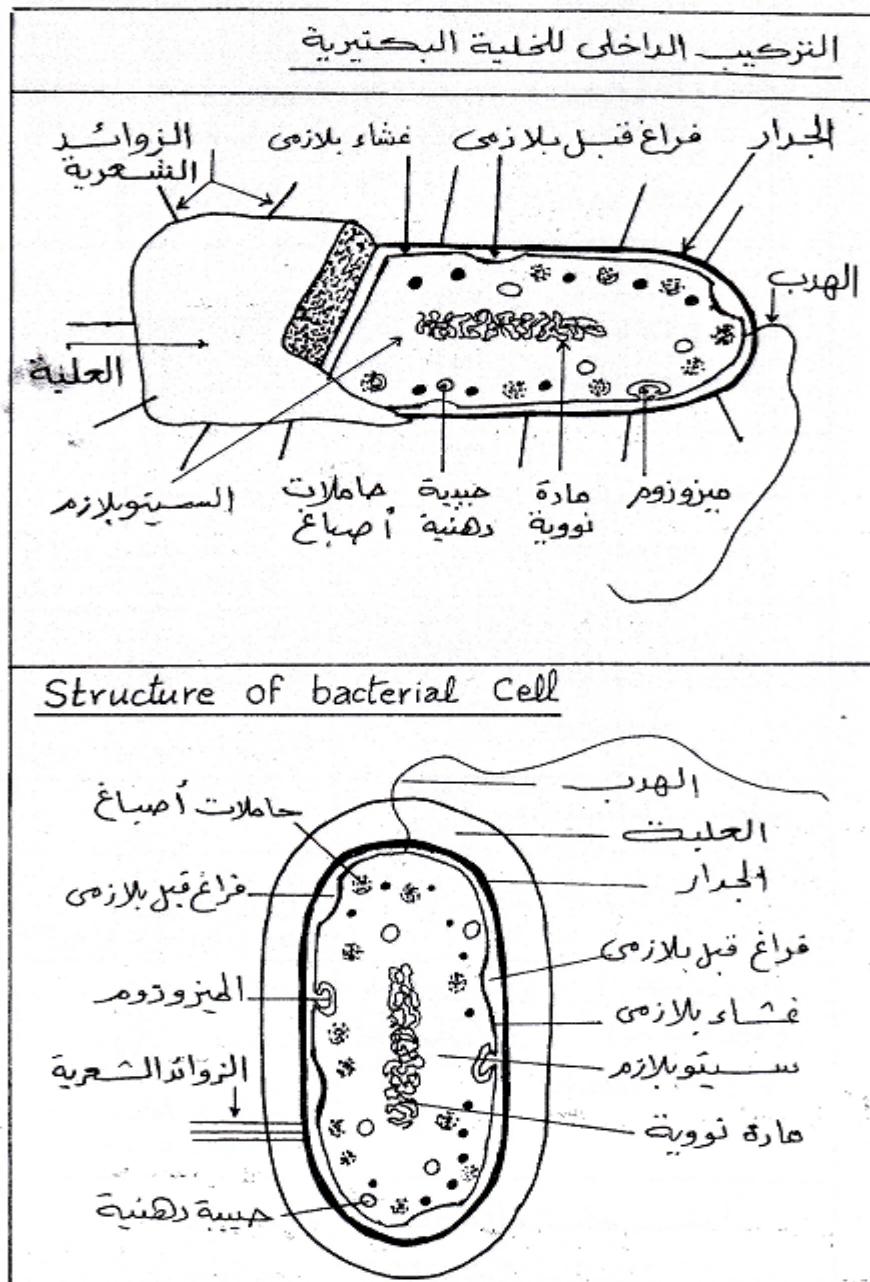
-

بـ- التراكيب الداخلية Internal structure

Protoplasm

Plasmic membrane

Periplasm



أولاً: التراكيب السطحية (الخارجية) للخلية

Superficial structures of bacterial cell

*** جدار الخلية البكتيرية Bacterial cell wall**

nm -

$$(\quad 10^9 \text{ Nanometer} = (\quad \text{nm}) \quad \%)$$

التركيب الكيماوي لجدار الخلية البكتيرية:

ويترکب جدار الخلية بصفة عامة سالبة أو موجبة لجرام من الآتي:

١- ببتيدات Peptides :

DandL Alanine D- glutanic

L-lysine or) glycine
. (Diaminopimelic

٢- سكريات أمينيه Amino sugar :

.N- Acetylglucosamin

N-Acetyl muramic acid

(Murein) Peptidoglycan

-

٣- حمض التيكوبك : Teichoic acid

(-)
(-)

-

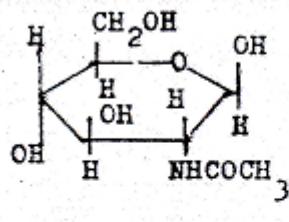
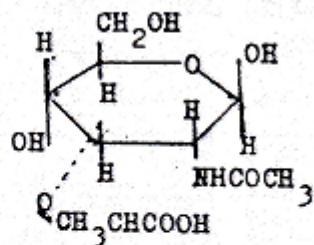
Covalent

.bonds

٤- الدهون والدهون الفوسفورية : Lipids & phospholipids

٥- عديدات الساکر الدهنية : Lipopolysaccharides

٦- البروتينات الدهنية :Lipoproteins

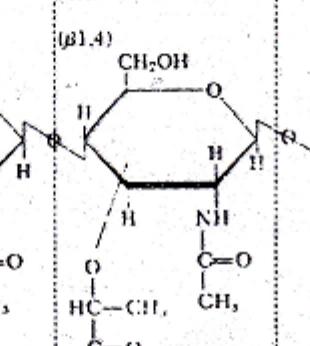
N-acetylglucosamine**N-acetylmuramic acid**

ن - استيل جلوكوز آمين

ن - استيل حمض الميوراميک

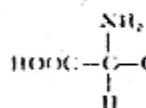
N-acetyl-glucosamine

N-acetyl-muramic acid

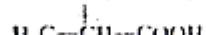


L-alanine

D-glutamic acid



meso-diaminopimelic acid



D-alanine

شكل لتوضيح ارتباط ن - استيل حمض الميوراميک مع ن - استيل جلوكوز آمين بين ذرتى الكربون رقم ١ ، ٤ في الوضع بيتا وهذا التركيب يمثل الميكيل التركيبى لجدار الخلية - وينصل بحمض الميوراميک رابطة بيتدية قصيرة محتوية على الأحماض L - إللين، D-جلوتاميك، ميزو داي اميتو بيميليك، D-الانين.

البكتيريا الموجبة لصبغة جرام:

% mm -

Lysozyme

البكتيريا السالبة لجرام:

%

E. coli

Ca++

.Endotoxins

Lipoproteins

أهم الفروق بين مكونات الجدار الخلوي في البكتيريا

السلبية والموجبة لجرام

السلبية لGram	الموجبة لGram	الصفة
% -	% -	
(-)	(% -)	
nm	nm -	
-	-	
+	-	
-	+	
+	-	

٤- العلية:

Viscous Slime

Polysaccharides :

Phospholipid

Polypeptide

DNA

Streptococcus •

Hyaluronic

Yersinia pestis •

٣- أهداب الخلية البكتيرية : The bacterial Flagella

Flagella

Gilding

Flexion movement

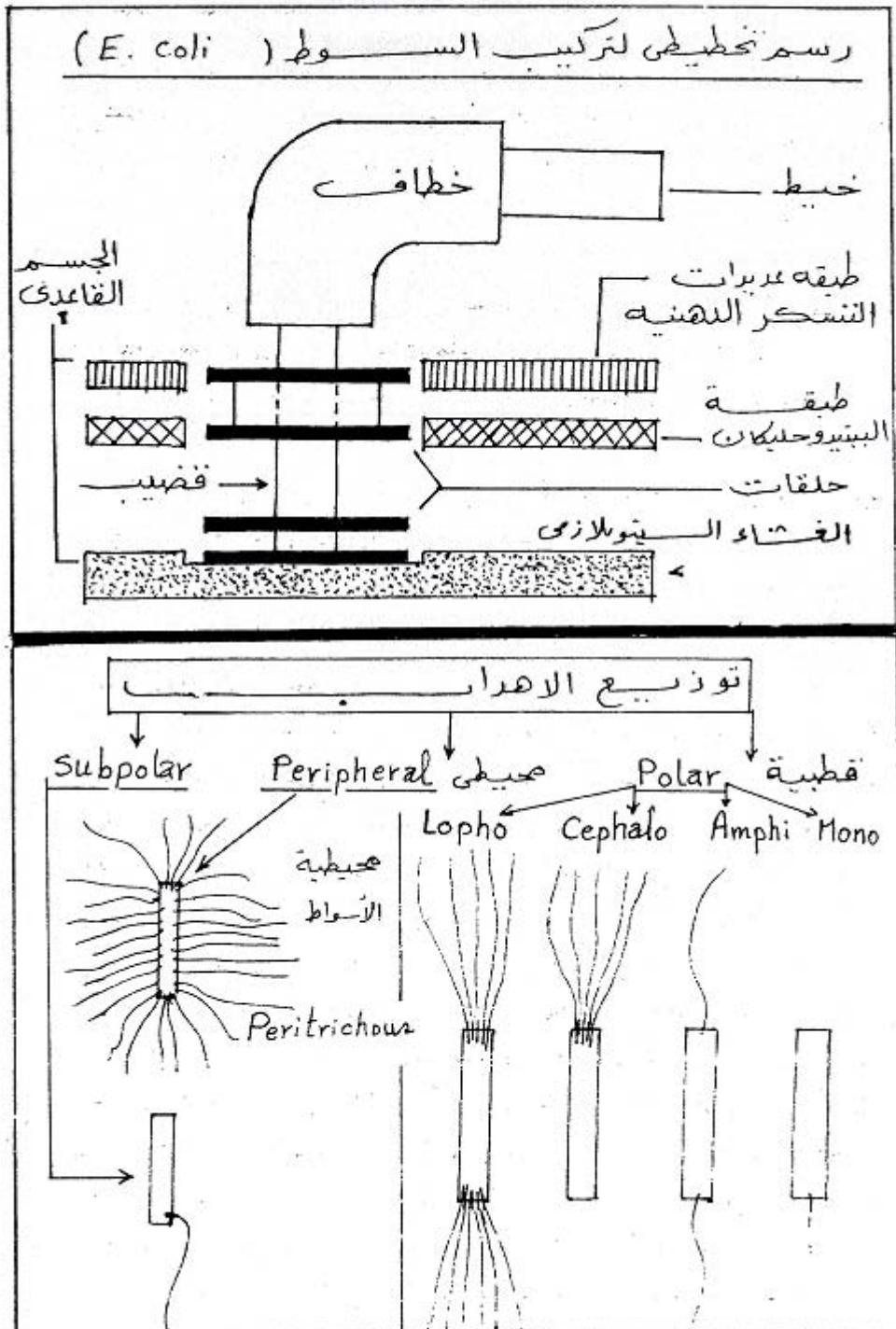
movement

Motile

تركيب الاسواط البكتيرية :

الجسم القاعدي basal body

Hook



توزيع الأهداب على سطح الخلية البكتيرية:**أهداب طرفية (قطبية) .Polar Flagella**

Monotrichous



Nitrosomonas

Vibrio

.Amphotrichous



.Pseudomonas

.Cephalotrichous



.Spirillum

.Lophotrichous



(Peripheral) La teralflagella



.Peritrichous

أهداب محيطية (Peripheral) lateralfagella أهداب على طول امتداد***E. coli* مثل الجدار الخلوي البكتيري Peritrichous****الزواائد الشعرية:**

:Pili –

Fimbriae

(Pilus –)

-

(-)

.Pilin

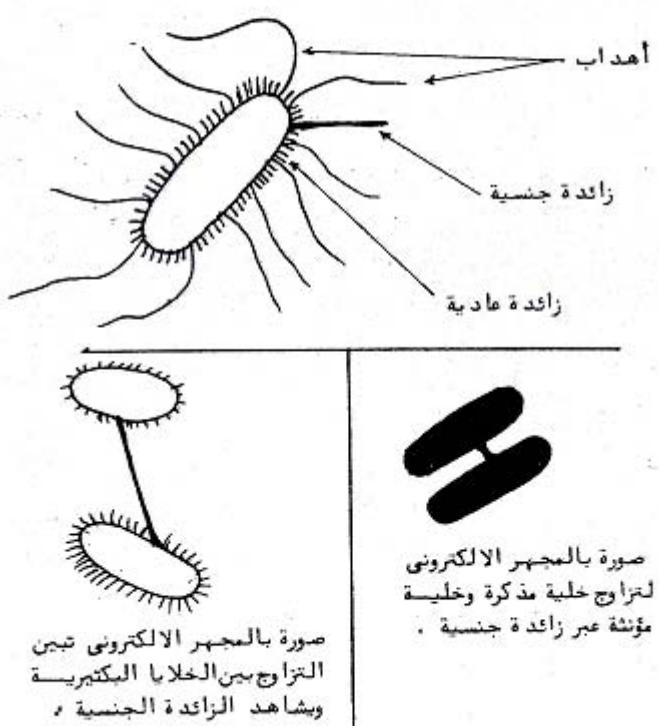
١- زوائد البيلي الجنسية :F-Pili Sexpili أو- *E. coli*

Episome

-

٤ - زوائد البيل الالتصاقية :

وجود هذه الزوائد في بعض أنواع البكتيريا يكسبها صفة الالتصاق بالخلايا النباتية أو الحيوانية أو السطوح الخاملة وتؤدي إلى تثبيت الخلية البكتيرية في الأنسجة الحيوانية حيث تتمكنها من الحصول على الغذاء ، توجد علاقة بين قدرة البكتيريا المسببة لمرض السيلان وجود البيل ، ويمكن أن تتلخص خلايا السلالات بواسطة البيل بسهولة بالكثير من الخلايا ذات التواه الحقيقة وهذا الالتصاق ضروري لتكشف (ظهور) المرض حيث أن السلالات التي لا تملك البيل تفشل في إحداث المرض .



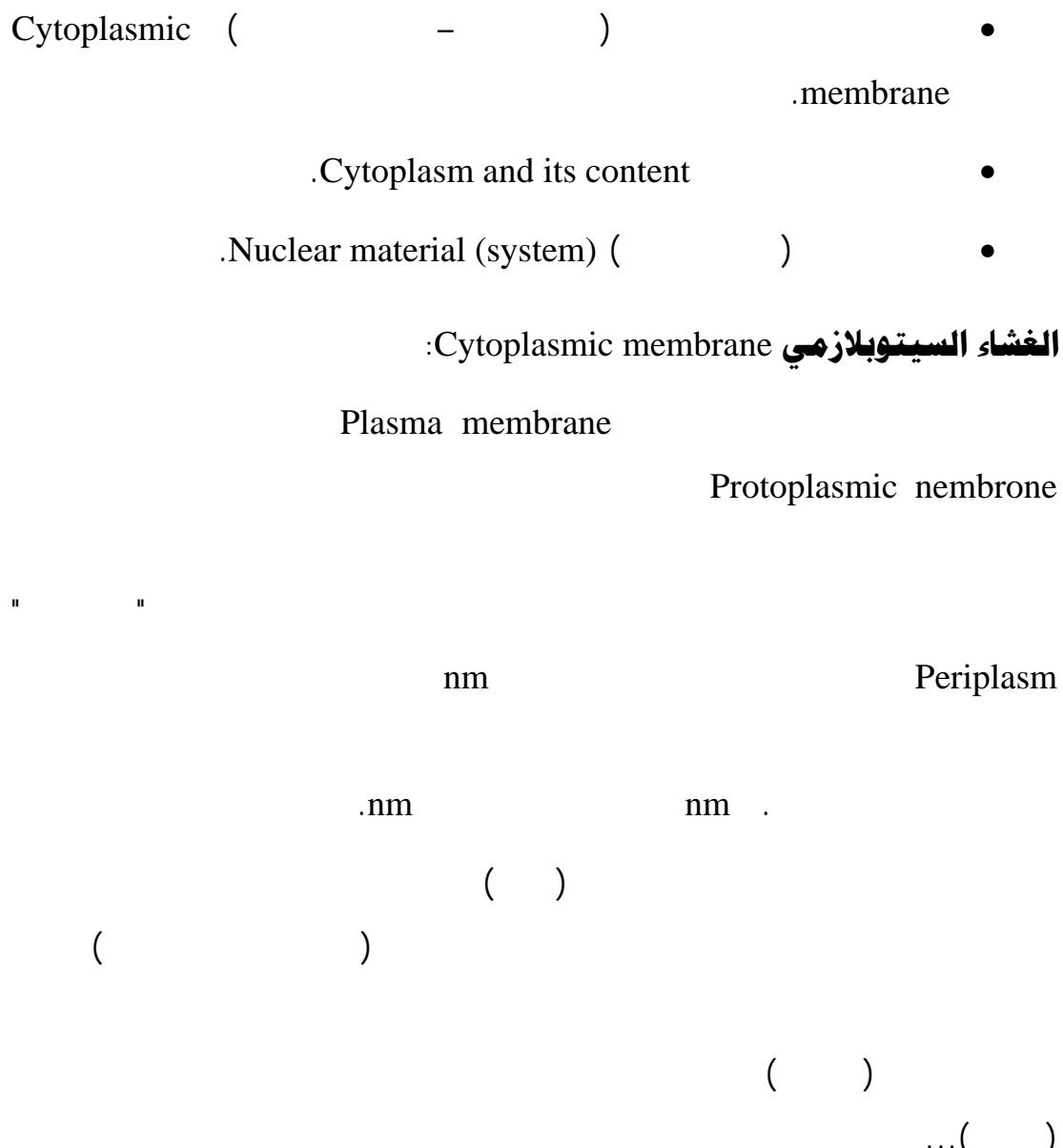
الstrukturen der Bakterienzelle

The internal structure of bacterial cell

(Protoplast

) Protoplasm

:



التركيب الكيماوى للغشاء البلازمى:

% % %

%

Mycolic acid

خصائص الغشاء البلازمي:

Selective permeability

.Semipermeable

وظائف الغشاء البلازمي:

.Dehydrogenase

Cytochrome oxidase system

Hydrolysis enzymes

٢- السيتوبلازم : Cytoplasm

Cell Kytos Kytos plasma
 .. Substance Plasma

(% -)

Ribonucleic acid RNA

ويحتوي السيتوبلازم على:

أولاً: العضيات الستبوبلازمية Cytoplasmic organelles

ثانياً: المحتويات غير الحية للسيتوبلازم:

Inart Cytoplasmic inclusions (Non – Living)

أولاً: العضيات السيتوبلازمية :Cytoplasmic organelles

١- الريبوسومات :Ribosomes

nm -

Riponucleoprotein

%

%

٢- الميزوسومات :Mesosomes

Middle

Mesos

Body

Soma

Chondrioides

Intracellular membranous structure

وظائف الميروسووم:

Link

()

٣- الإصياغ التمثيلية :Photosynthetic pigments

ثانياً: الفجوات Vacuoles

٣- الجهاز النووي Nuclear System

(المادة النووية Nuclear material)

: Nucleus أولاً: النواة

DNA

()

()

E. coli

وظائف الأحماض النووية بالخلايا الحية:

DNA

()

. Replication

ثانياً: الأبيسومات :Episomes

DNA

/ Extrachromosomal DNA

ثالثاً: البلازميدات :Plasmids

Psedomonas

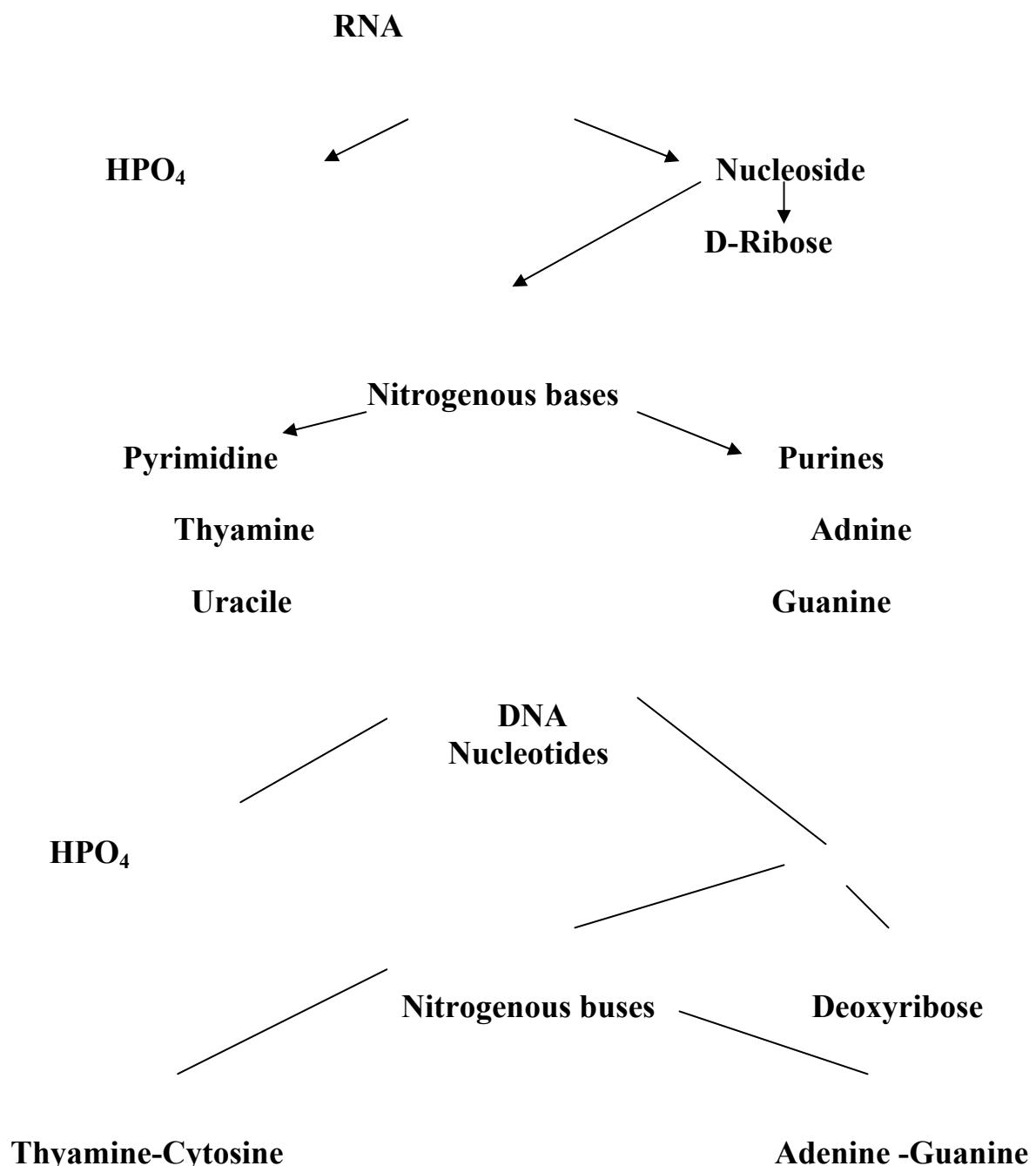
E. coli

.Endotoxins

ومن أهم مجاميع البلازميدات المنتشرة في الأجناس البكتيرية:

(RF) Resistance Factor

(FP) Fertility particles



طرق تجميع العينات:

% / % / () (/) Chelating agent /) EDTA . (. (.)

المياه السطحية:

عينه مياه الشرب:

()



USAID | EGYPT

FROM THE AMERICAN PEOPLE

بسم الله الرحمن الرحيم

"وَجَعَلْنَا مِنَ الْماء كُلَّ شَيْءٍ يَحْيٰ"

صدق الله العظيم



USAID | EGYPT

FROM THE AMERICAN PEOPLE

Water: Indicators and pathogens

Prof. Dr. Mohamed Kamel



The Importance of Water

- 1- It is evidently clear that water is one of the prime elements responsible for life on earth.
- 2- Two thirds of the earth's surface covered by water.
- 3- The human body consisting of 75 % of it.
- 4- Further in the body, it regulates the activities of fluids, tissues, cells, lymph, blood and glandular secretions.
- 5- Necessary for photosynthesis.



Role of water in disease transmission

Water-borne diseases:

are any illness caused by drinking water contaminated by human or animal feces, which contain pathogenic microorganisms.

Water borne diseases spread by contamination of drinking water systems with the urine and feces of infected animals or people.



USAID | EGYPT

FROM THE AMERICAN PEOPLE

This is likely to occur where public and private drinking water systems get their water from surface waters (rain, creeks, rivers, lakes etc.), which can be contaminated by infected animals or people. Runoff from landfills, septic fields, sewer pipes and residential or industrial developments can also sometimes contaminate surface water.

This has been the cause of many dramatic outbreaks of fecal-oral diseases.



USAID | EGYPT

FROM THE AMERICAN PEOPLE

Cholera: *Vibrio cholerae*.

Diarrheal disease: *E. coli*.

Dysentery : Shigella/Salmonella.

Typhoid: *Salmonella typhi*.



USAID | EGYPT

FROM THE AMERICAN PEOPLE

Historical events in the provision of safe drinking water



USAID | EGYPT

FROM THE AMERICAN PEOPLE

1820's	The sand filter was put into use by James Simpson in the U.K. to clarify drinking water.
1852	Filtering water became law in London, England.
1854	John Snow linked the cholera outbreak in London to a specific water pump based on epidemiological evidence.
1881	Koch showed that pure cultures of bacteria were destroyed by hypochlorites.
1885	Frankland reported the first routine examination of water in London, using gelatin plate counts.
1887	Escherich found <i>Bacillus coli</i> (now <i>E. coli</i>) ubiquitous in human feces.
1890	Koch published the <i>Germ theory of disease</i> , linked the cholera outbreak to <i>Vibrio cholerae</i> in water.
1891	The Franklands introduced the concept of bacterial indicators.



USAID | EGYPT

FROM THE AMERICAN PEOPLE

1892	Schardinger in Australia suggested the use of <i>E. coli</i> as an indicator in water monitoring.
1893	Blachstein coins the term coliform.
1904	Eijkman found a highly selective detection method for <i>E. coli</i> , using elevated temperatures, 44–46 °C.
1907	Winslow and Walker report that <i>E. coli</i> is largely fecal in origin while other coliforms are not.
1919	Typhoid fever outbreak in Pforzheim (Germany) 400 deaths; drinking water proven as source. Led to establishing protected areas as sources of drinking water and decontamination of the water.
1948	Mackenzie finds that most coliforms are indole negative while <i>E. coli</i> is indole positive.
1948–1950	UK tests for <i>E. coli</i> with indole test; US uses fecal coliform (acid and gas at 44 °C).
1930–1950	Most developed countries introduce chlorination.
2003	The WHO recommends <i>E. coli</i> as the best indicator of fecal contamination.



USAID | EGYPT

FROM THE AMERICAN PEOPLE

Detection of pathogenic bacteria

Methods for detecting pathogens in water are mostly still in the development stage, because:

- Their sensitivity is still poor. The methods for detecting the pathogen are usually very sensitive, but because of the low level of pathogens in water, large volumes need to be analyzed.
- Only a few of the multitude of possible pathogens are currently detectable. Given the water may contain hundreds of different pathogens, and these may vary over time.



USAID | EGYPT

FROM THE AMERICAN PEOPLE

- (c) Pathogen testing methods are relatively specific and will not detect all pathogens present.
- (d) Analysis of water samples for pathogens requires a specialized laboratory, highly trained personnel and appropriate bio-safety containment.
- (e) Although some pathogens can be tested rapidly, most pathogen sampling and detection methods still have a time-to-(verified)-result of several days.



USAID | EGYPT

FROM THE AMERICAN PEOPLE

Bacterial indicators

Characteristics of the ideal indicator

- (a) The indicator should be absent in unpolluted water and present when the source of pathogenic microorganisms of concern is present.
- (b) The indicator should not multiply in the environment.
- (c) The indicator should be present in greater numbers than the pathogenic microorganisms.



- (d) The indicator should respond to natural environmental conditions and water treatment processes in a manner similar to the pathogens of concern.
- (e) The indicator should be easy to isolate, identify and enumerate.
- (f) The test should be inexpensive thereby permitting numerous samples to be taken.
- (g) The indicator should not be a pathogenic microorganism.



Classification



USAID | EGYPT

FROM THE AMERICAN PEOPLE

Group	Definition
General (Process) indicator.	A group of organisms that demonstrates the efficacy of a process, such as total heterotrophic bacteria or total coliforms for chlorine disinfection.
Fecal indicator	A group of organisms that indicates the presence of fecal contamination, such as thermotolerant coliforms or <i>E. coli</i> . Hence, they only infer that pathogens may be present.
Index and Model organisms	A group/or species indicative of pathogen presence and behaviour respectively, such as <i>E. coli</i> as an index for Salmonella and F-RNA coliphages as models of human enteric viruses.



USAID | EGYPT

FROM THE AMERICAN PEOPLE

Thank You



USAID | EGYPT

FROM THE AMERICAN PEOPLE

بسم الله الرحمن الرحيم

"وَجَعَلْنَا مِنَ الْمَاءِ كُلَّ شَيْءٍ يَلْيَهُ"

صدق الله العظيم



USAID | EGYPT

FROM THE AMERICAN PEOPLE

Bacterial indicators of fecal pollution

By

Prof. Dr. Mohamed Mohamed Kamel



USAID | EGYPT

FROM THE AMERICAN PEOPLE

Bacterial indicators of fecal pollution

- * Total coliforms.
- * Fecal coliforms.
- * *Escherichia coli*.
- * Fecal streptococci.
- * Coliphages.



USAID | EGYPT

FROM THE AMERICAN PEOPLE

Total viable bacterial counts

HPC measurements are used to:

- (a) Indicate the effectiveness of water treatment process thus as an indirect indication of pathogen removal.
- (b) As a measure of numbers of regrowth organisms that may or may not have sanitary significance.



USAID | EGYPT

FROM THE AMERICAN PEOPLE

Total coliform

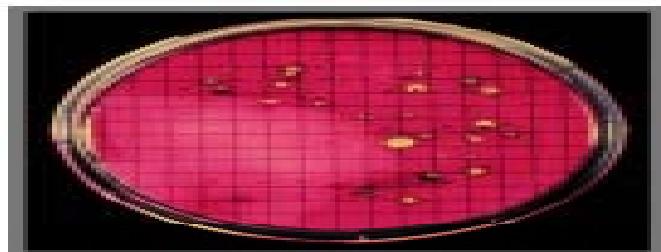
The coliform or total coliform group includes all of the aerobic and facultative anaerobic gram-negative ,non spore -forming, rod -shaped bacteria that ferment lactose in 24-48 hours at 35 C°.



USAID | EGYPT

FROM THE AMERICAN PEOPLE

mENDO



Colonies with a
green metallic
sheen are counted
as total coliforms



USAID | EGYPT

FROM THE AMERICAN PEOPLE

Fecal coliform

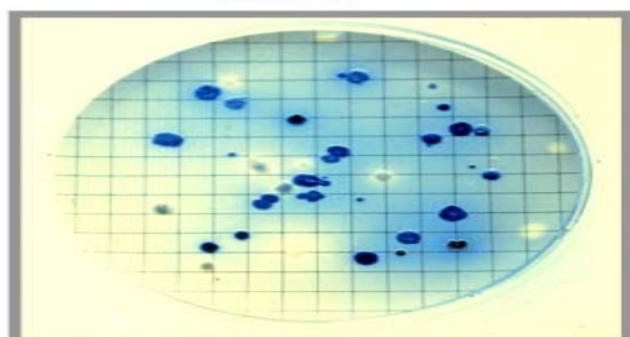
The fecal coliform are part of the total coliform group. They are defined as gram – negative , non –spore forming rods, that ferment lactose in 24 ± 2 hours at $44.5 \pm 0.2^{\circ}\text{C}$ with the production of gas in a multiple – tube procedure or produce acidity with blue colonies in a membrane filter procedure or M-FC agar.



USAID | EGYPT

FROM THE AMERICAN PEOPLE

mFC agar



Colonies that are light to dark blue, in whole or part, are counted as fecal coliforms



USAID | EGYPT

FROM THE AMERICAN PEOPLE

Escherichia coli

Escherichia coli is the most ideal indicator of fecal pollution of water because:

- (a) It is the only fecal coliforms bacteria of true fecal origin.
- (b) It is present in large numbers in the feces of warm-blooded animals.



USAID | EGYPT

FROM THE AMERICAN PEOPLE

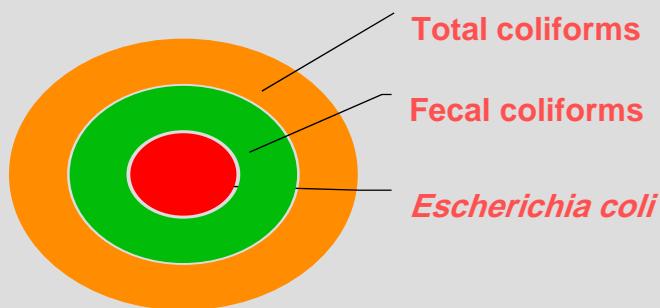
- (c) It survives longer than some bacterial pathogens, yet is resistant to regrowth outside of the host under typical environmental conditions.
- (d) It can be detected and quantified simply and affordably.
- (e) *E. coli* could not multiply outside the intestines of warm blooded animals.



USAID | EGYPT

FROM THE AMERICAN PEOPLE

Relationships among total and fecal coliforms and *Escherichia coli*



USAID | EGYPT

FROM THE AMERICAN PEOPLE

Fecal streptococci

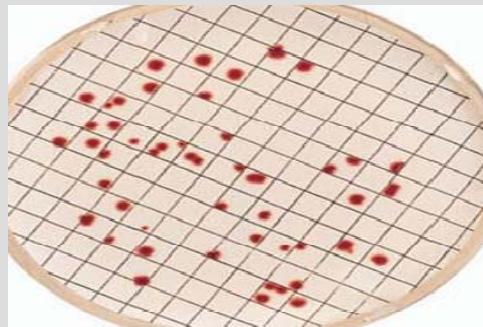
Parallel to the work on coliforms, a group of Gram-positive coccoid bacteria known as fecal streptococci (FS) were being investigated as important pollution indicator bacteria.

All fecal streptococci that grow at pH 9.6, 10°C and 45°C and in 6.5% NaCl.



USAID | EGYPT

FROM THE AMERICAN PEOPLE



Fecal streptococci on m-enterococcus agar



USAID | EGYPT

FROM THE AMERICAN PEOPLE

Coliphages

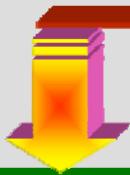
- * Viruses which infect and replicate in bacteria, known as bacteriophages or simply as phages.
- * Phages are present in human and animal feces.
- * Phages are used as a model of enteric human viruses.
- * Phages have no hazard to humans.



USAID | EGYPT

FROM THE AMERICAN PEOPLE

There are two standard methods



Multiple tube
fermentation



Membrane
filtration



USAID | EGYPT

FROM THE AMERICAN PEOPLE

Thank You

التعقيم

Sterilization

Sterilization التعقيم

تعريف:

هو إبادة أو إزالة جميع الميكروبات الموجودة بالأدوات أو المواد سواء كانت على حالة خضرية أو على حالة جراثيم.

طرق التعقيم:

أولاً: الحرارة:

١. الحرارة الجافة Dry Heat (يحتاج لحرارة أعلى من الرطبة ومدة أطول).

٢. الحرارة الرطبة Moist Heat

ثانياً: التعقيم بواسطة الكيماويات.

ثالثاً: التعقيم بواسطة الترشيح.

١- الحرارة الجافة وتشمل:

أ. اللهب المباشر (لهب بنزن) لتعقيم ابر التلقيح وفوقه الأواني الزجاجية الزجاجات والشرائح الزجاجية والأنبيب وقد تستعمل بضع نقط كحول ثم إشعالها كما في تعقيم فوهة الصنبور وغير ذلك.

ب. الهواء الساخن (الفرن) ويستخدم لتعقيم الزجاجات والأواني الزجاجية (والماصات الزجاجية) وأطباق بتري بعد وضعهما في العلب.

ويتم التعقيم على درجتين من الحرارة ١٨٠ م° لمدة ٢/١ ساعة و ١٦٠ م° لمدة ساعة.

الحرارة الرطبة: أي باستخدام البخار وتشمل:

١- استخدام حرارة البخار (درجة الحرارة ١٠٠ م°) ويستخدم لذلك جهاز Steamer (المبخر) جهاز ارنولد وهو عبارة عن إناء محكم الغلق يوضع بداخله ماء به أرفف لوضع المواد والبيئات المراد تعقيمها.. والجهاز مزود بثرومستات وترمومتر بغطاء الجهاز.

طريقة عمله:

يسخن الماء حتى درجة الغليان 100°C تحت الضغط الجوي العادي ويخرج البخار الذي يستخدم في تعقيم البيئات التي تفقد عند استعمال الحرارة العالية (أكثر من 100°C) مثل: بيئة السكريات، بيئة الكربوهيدرات، بيئة اللبن بيئة الجيلاتين. (خوفاً من تكسير أو حرق السكريات).

وتعرض البيئات للبخار لمدة 20 دقيقة يومياً على ثلاثة أيام متتالية ويسمى بالتعقيم المتقطع Intermittent sterilization وهذا التكرار راجع لتدمير الخلايا الخضرية ثم ترك العينة على درجة الحرارة العادية لتاح الفرصة لجرائم البكتيريا أن تنبت متحولة لخلية خضرية ثم يعاد التعقيم مرة أخرى لقتل هذه الخلايا الخضرية وهكذا في المرة الثالثة.

٢- الحرارة الرطبة (نجار تحت ضغط :**(Steam under pressure**

وهي أحسن وأسرع وسيلة للتعقيم حيث أن الحرارة الرطبة قادرة على اختراق الخلايا ومن ثم تنشأ قدرتها على تدمير هذه الخلايا كما أنها قادرة على اختراق جدر الجراثيم وقتلها.

يستخدم في هذا النوع من التعقيم جهاز الأوتوكلاف (عبارة عن إناء من معدن يتحمل الضغوط العالية (سميك الجدر) وحكم المغلق بغطاء سميك يحكم قفله بداخله مكان لوضع الماء مزدوج الجدر بالحالة الداخلية مكان لوضع المواد والأجهزة المراد تعقيمها يوجد بالجهاز مكان لدخول الماء وخروجه مزود بترمومترات وترمومتر يوجد به صمام أمان.

لتشغيل الجهاز:

توضع المواد المراد تعقيمها ثم يوضع الماء بالقدر الكافي حتى العلامة ثم يغلق غلقاً محكماً ثم يشغل الجهاز لتسخين الماء على أن يكون صمام فتحة الهواء مفتوحة لخروج الهواء الموجود وعند خروج البخار يغلق الصمام فيرتفع الضغط داخل حلة الأوتوكلاف ويظهر ذلك على المانومتر الذي سبق ضبطه عند الضغط المطلوب ١.٥

والحرارة المطلوبة ١٢١ م° (حيث ترتفع درجة الحرارة بارتفاع الضغط) (١٠٠ م° على الضغط الجوي العادي).

فقد درج المانومتر من نقطة البداية (الضغط الجوي العادي) الصفر (١٥ ارطل/بوصة²) يبدأ ارتفاع الضغط بزيادة وجود البخار يبدأ المانومتر في الارتفاع حتى يصل إلى لاضغط المطلوب تتصل درجة الحرارة ١٢١ م° وينظم هذه الدرجة وجود الترموستات لقطع التيار وتشغيله.

ويترك الجهاز بهذا الضغط ودرجة الحرارة المطلوبة لمدة المطلوبة ثم يفصل التيار عن الجهاز ويترك الجهاز ليبرد وينزل الضغط ثم يبدأ في فتح الصمام وفتح الجهاز وتسخن من الأدوات.

ولا يجب الإسراع في فتح الأتوكلاف حتى لا تغلي البكتيريا السائلة بشدة وتغير نتيجة وجودها على درجة أعلى من ١٠٠ م° وتتطير السدادات أو تكسر الأواني الرخامية.

والأتوكلاف: هو أساس معمل الميكروبولوجي ويستخدم في:

١. معظم البكتيريا الميكروبولوجية التي تحمل درجات الحرارة العالية.
٢. الشاس - القماش - القطن - السدادات.
٣. المرشحات المختلفة.
٤. المزارع البكتيرية الممرضة يتم التخلص منها بالتعقيم بواسطة الأتوكلاف.

الاحتياجات لنمو الكائنات الدقيقة

زراعة الكائنات الدقيقة تعتمد أساساً على عوامل هامة:

١. المواد الغذائية القابلة للاستخدام.
٢. توفر الرطوبة اللازمة للنمو.
٣. توفر الأكسجين أو الظروف اللاهوائية (غازات أخرى) التي يحتاجها الميكروب لنموه.
٤. استخدام درجة الحرارة المناسبة درجة الحموضة PH المناسبة للنمو.
٥. منع التلوث للبيئة أي تكون معقمة.

الأساسيات في مكونات البيانات الغذائية:

١. مصدر كربوني للحصول على الطاقة مثل المواد الكربوهيدراتية سكر الجلوكوز والمالتور واللاكتوز....
٢. مصدر نتروجين مثل الببتون ومشقاته.
٣. مصدر للفوسفات والكبريت الفوسفور يستخدم في تخلق نيكلوتير ونيكلوسيد والأحماض النوويه والفوسفوليبات والكبريت لتكوين الأحماض الامينية الكبريتية.
٤. الأملاح المعدنية مثل الصوديوم والبوتاسيوم والمغنيسيوم والكالسيوم وابون الفوسفور وبعض المعادن بكمية ضئيلة جدا مثل الزنك وغيره والمنجنيز والتي تستخدم في نمو البكتيريا.
٥. الماء عنصر مهم لتكوين البروتوبلاست للخلية البكتيرية الماء الحر يجب أن يكون قابل للاستخدام ونقل المواد الغذائية.
٦. عوامل النمو مثل الفيتامينات والأحماض الامينية والقواعد النتروجينية البيورين والبيرimidين.

العوامل التي تؤثر على البيانات الغذائية وتاثيرها على الخصائص المشجعة للنمو:

- تعتمد البكتيريا قدرتها على النمو على بعض العوامل الفيزيقية والكيميائية.
- فالنمو يكون أساسا على تكاثر الخلايا البكتيرية وزيادة كثافتها في البيئة الغذائية.
- فاستخدام البيئة المناسبة والمحتوية على مواد غذائية وعوامل النمو التي تشجع زيادة إعداد البكتيرية وكل ذلك معتمد على عوامل أخرى تؤثر على النمو في البيئة.

البيئات الغذائية

Culture media

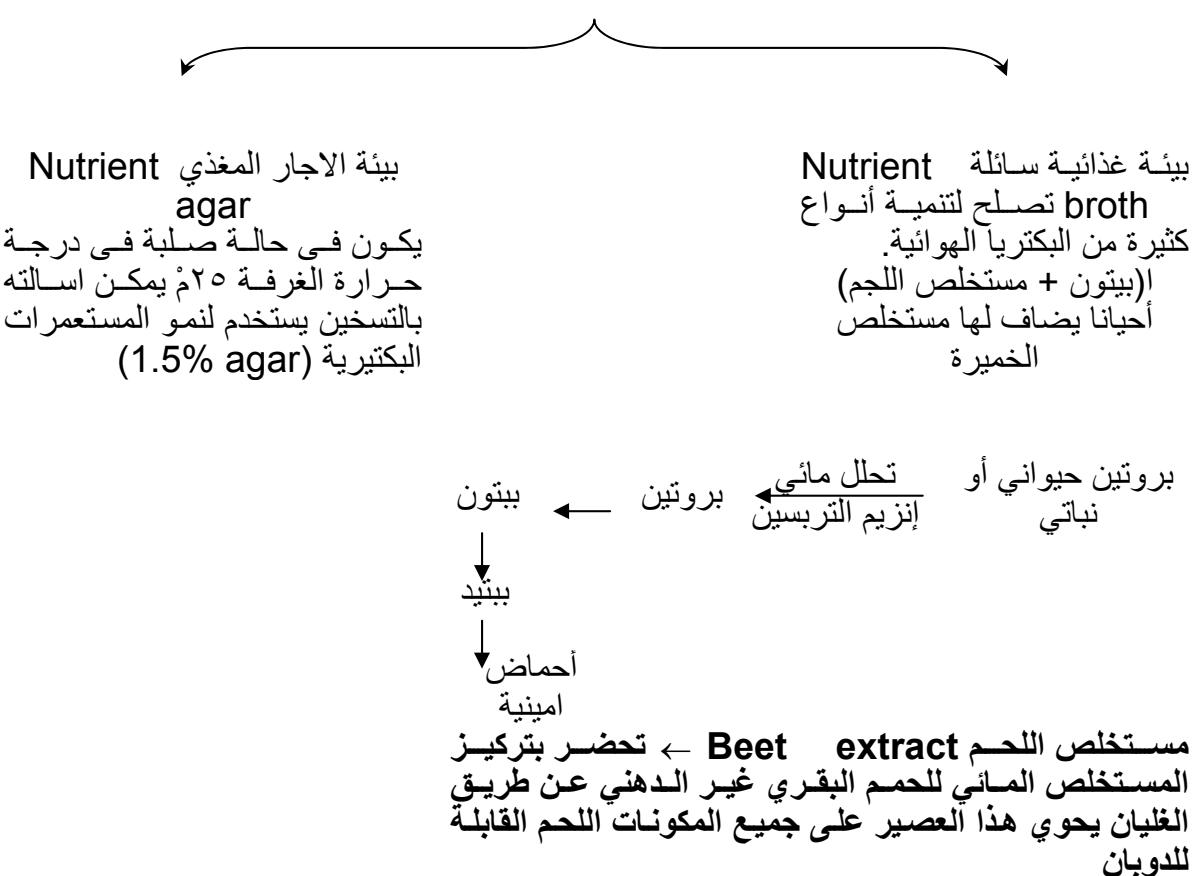
البيئة الغذائية:

هي تلك البيئة التي يمكن للكائن الحي أن ينمو فيها أو عليها وهي متباعدة في التركيب وهي تستعمل لتنمية البكتيريا ودراسة تأثير الكائنات الحية على أحد المواد الغذائية في الوسط الغذائي وعموما تتكون أي بيئة من مصدر كربوني والتى يحصل عليها من الكربوهيدرات ومصدر ازوتى ويحصل عليه من أملاح الامونيوم والنترات وبعضها يتطلب أزوت عضوي ويفضل استخدام البeton.

وتضاف للبيئة الغذائية أملاح معدنية والماء ومواد النمو الإضافية الازمة لنمو الأحياء الدقيقة.

ويجب توفر جميع العوامل الضرورية للنمو كتوفر نسبة الرطوبة وتركيز ايون الإيدروجين والضغط الازموري والتوتر السطحي وحالة الأكسدة والاختزال.

أنواع البيئات الغذائية



تصنيف البيئات الغذائية لأنواع التالية:

١. **البيئات المقواه Enriched Media**: إضافة بعض المواد الضرورية إلى المنبت الغذائي الصلب أو السائل كالدم، السيرم وبعض المستخلصات النباتية والحيوانية لكي تساعد هذه المواد على نمو وتكاثر البكتيريا.

٢. **البيئات المنقية Selective Media**

إضافة بعض المواد الكيماوية أو المختارة إلى المنبت الغذائي لأجل منع نمو نوع واحد أو مجموعة من البكتيريا وليس الأنواع الأخرى.

فمثلاً إضافة صبغة الإيروسين، الكريستال البنفسجية، وازرق المثيلين للمنبت الغذائي حيث يؤدي لنمو معين من البكتيريا وعدم نمو الأنواع الأخرى.

٣. **البيئات المفرقة للميكروبات Differential Media**

فمثلاً تلقيح خليط من البكتيريا على بيئة آجار الدم Blood agar فان بعض البكتيريا سوف تحلل كريات الدم الحمراء بينما الأخرى لا تحلله - ظهور بقعة شفافة حول مستعمرة البكتيريا هي برهان ثابت على عملية تحلل الدم Blood Hemolysis .

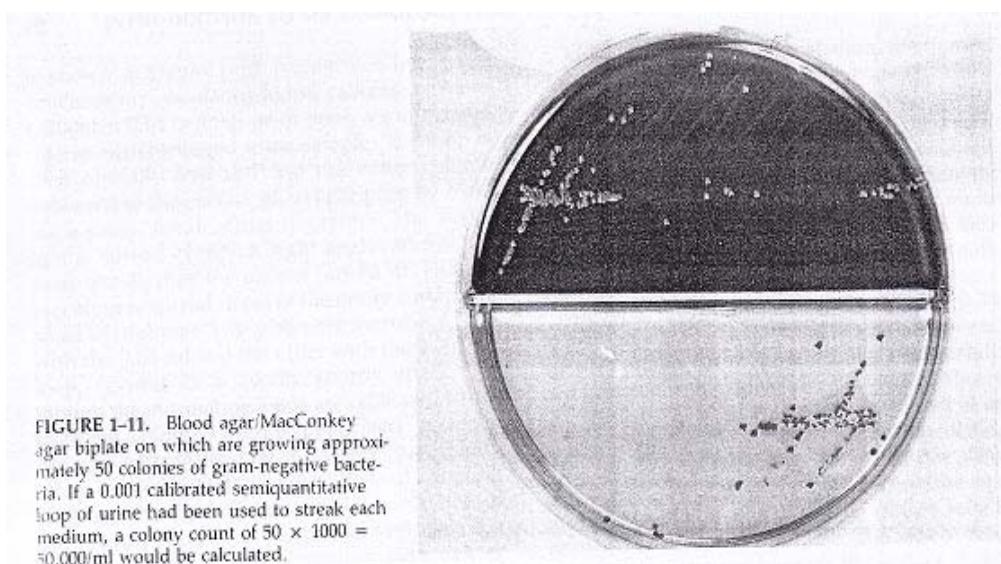


FIGURE 1-11. Blood agar/MacConkey agar biplate on which are growing approximately 50 colonies of gram-negative bacteria. If a 0.001 calibrated semiquantitative loop of urine had been used to streak each medium, a colony count of $50 \times 1000 = 50,000/\text{ml}$ would be calculated.

٤. بيئات المعايرة: Assay Media

بيئات غذائية تحتوي على مواد غذائية خاصة وثابتة تستعمل لبيان كمية الفيتامينات والأحماض الأمينية والمضادات الموجودة في المادة كذلك بيئات غذائية خاصة يمكن استخدامها في الفحص عن قوة المواد المطهرة.

٥. بيئات عد البكتيريا: Media for Enumeration of bacterial

بعض البيئات الغذائية تستخدم لإحصاء العد الكلي البكتيري في المياه.

٦. البيئات المستخدمة لبيان صفات البكتيريا: Characterization

تستخدم للتعرف على نوع النمو وعلى التغيير الكيميائي الناتج عن الأحياء المجهرية مثل بيئات السكر التخمرية.

٧. بيئات الخاصة:

تحضر أنواع من البيئات الغذائية المختلفة لأجل إثمار وعزل والتعرف على أنواع مختلفة من الأحياء المجهرية.

وهناك عوامل أخرى تؤثر على النمو في البيئات الغذائية:

١. درجة الحموضة PH كل مجموعة من الكائنات لها حدود في نموها ولها حد امثل لكي تعطي أقصى نمو لها.

لذلك يجب ضبط PH للبيئة. وهناك أنواع مختلفة من Thymol blue, methyl red, phenol red, etc. كما يجب إضافة أملاح منظمة phosphate buffer.

١- جهد الأكسدة والاختزال Oxidation Reduction Potential تمثلاً البكتيريا الهوائية تحتاج للأكسوجين واللاهوائية تستخدم الحالات المختزلة (ظروف لا هوائية) وبالتالي غياب الأكسوجين المذاب في حالة الظروف الهوائية يكون مستقبل الأكسوجين الهيدروجين.

٢. درجة الحرارة: كل عمليات النمو تعتمد على التفاعلات الكيميائية ومستوى هذه التفاعلات تتأثر بدرجة الحرارة وبالتالي يتتأثر نمو البكتيريا بدرجة الحرارة ولكل نوع من البكتيريا يوجد لها حدود من درجات الحرارة وكذلك لها درجة حرارة مثلى.

٣. الضغط الاسموزي: يؤثر الضغط الاسموزي تأثير مباشر على سرعة واتجاه تيار الماء من الوسط الخارجي والكائن الدقيق وقد يؤثر على مقدار استفادة الكائن من الرطوبة وتحرك المحاليل لداخل الخلية وخارجها مرتبطة بالغشاء البلازمي والجدار الخلوي للخلية.

٤. الرطوبة **Moisture**: النشاط المائي فالماء في مصادر البيئات يكون ميسور والبكتيريا تعتبر من صور الحياة المائية **Aquatic forms** لأنها تتغذى بالانتشار الغشائي فالماء يذيب المواد الغذائية اللازمة لها ويحمل نواتج الإيض لخارج الخلية والمحافظة على رطوبة البرتوبلازم فالماء يمثل ٩٠-٩٧٪ من مكونات الخلية بكمية الرطوبة الحرارة هي التي تحدد نمو ومدى نشاط البكتيريا وليس كمية الرطوبة الكلية الماء الذي النشاط المائي له = ١ ثم كلما ارتفع تركيز المواد المترابطة بماء الوسط الحد الأدنى للنشاط المائي اللازم لنمو البكتيريا العادمة = ٠.٩١ .

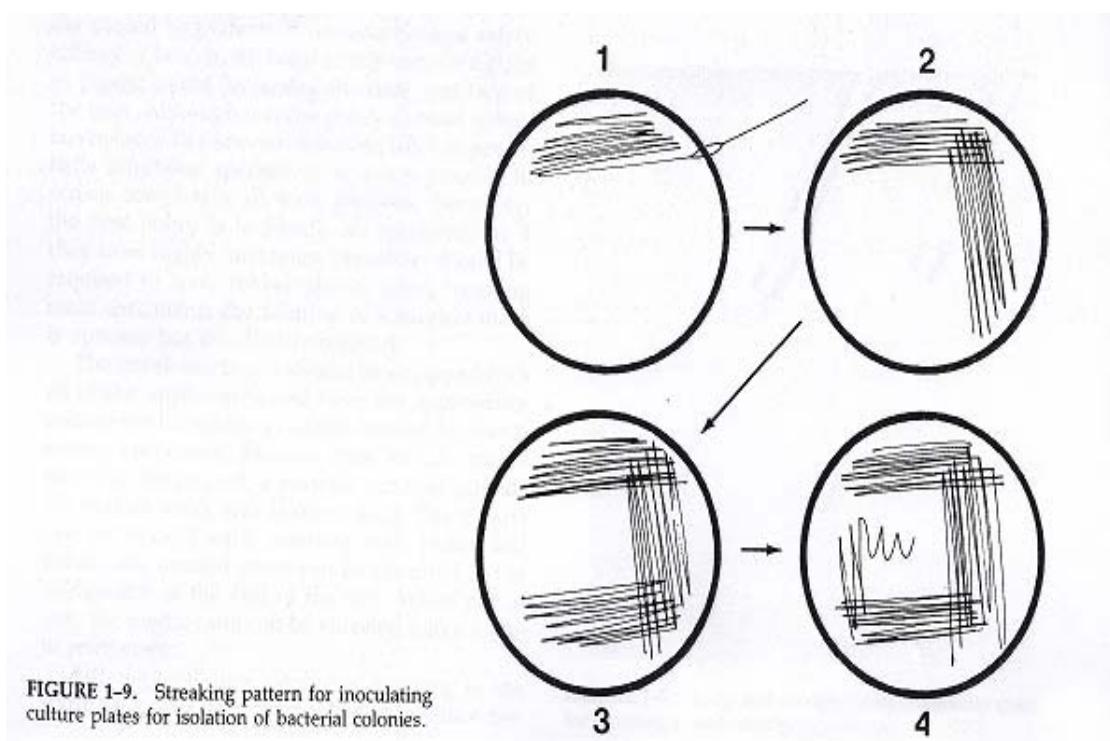


FIGURE 1-9. Streaking pattern for inoculating culture plates for isolation of bacterial colonies.

طرق التحاليل البكتريولوجية للمياه

قد تحتوي المياه المعالجة أو الغير معالجة بطرق غير كافية على كائنات دقيقة مسببة لكثير من الامراض يستغرق الكشف من هذه المسببات المرضية البكتيرية والتى تسبب امراضا مثل الدوستناريا الباسيلية والتيفود وغير ذلك وقتا طويلا وتحتاج لمجهود أكثر مما انه يتطلب احتبارات كثيرة لذا يستعاض عن الكشف عن تلك المسببات المرضية سواء كانت فيروسية بكتيرية أو طفيلية والتى قد يتحمل وجودها فى الماء بالكشف عن وجود الدلائل البكتيرية مثل العد الكلى البكتيري عند درجتي حرارة ٣٥ أو ٣٧ م° أو ٢٢ م° - وبكتيريا القولون الكلية وبكتيريا القولون البرازية وكذلك ابشرشياكولي والبكتيريا السببية البرازية.

الصفات العامة للدليل المثالى:

- يجب ألا تكون هذه الدلائل البكتيرية ممرضة.
- يجب وجودها بإعداد عالية فى المواد البرازية للإنسان والحيوان.
- يجب ألا تتكاثر (تضاعف) فى المياه الطبيعية.
- قدرة تحملها مشابهة أو أكثر من الميكروبات المرضية المعوبة.
- يجب أن توجد بإعداد أكبر من الميكروبات المرضية المعوبة.
- مدى استجابتها لعمليات المعالجة يجب أن يكون مماثلا لاستجابة الميكروبات المرضية المعوبة.
- ان يكون من السهل الكشف عنها وعدها بواسطة طرق بسيطة وسريعة وغير مكلفة.

١. أدلة عامة :General indicators

هذه المجموعة من البكتيريا تعطي صورة عامة على حالة ونوعية المياه من الناحية الميكروبولوجية مثل العد الكلى البكتيري – مجموعة بكتيريا القولون الكلية.

٢. أدلة التلوث البرازي :Faecal pollution indicators

هذه المجموعة وجودها يدل على وجود التلوث البرازي مثل مجموعة بكتيريا القولون البرازية - ايشرشياكولي - مجموعة البكتيريا السلبية البرازية وهذه المجموعة يدل وجودها على احتمال وجود الميكروبات المعوية.

٣. أدلة العمليات :Process indicators

هذه المجموعة التي تستخدم كدليل على كفاءة عمليات المعالجة مثل العد الكلي البكتيري وبكتيريا القولون الكلية فمن الممكن استخدامها كدليل على كفاءة عملية التعقيم بالكلور.

لتحديد نوعين وجوده المياه ومدى درجة تلوثها وخطورتها على الصحة العامة لذلك نعتمد على نظام وجود أو عدم وجود عدة دلائل بكتريولوجية وعموماً تقسم الدلائل البكتريولوجية إلى:

١. دلائل كفاءة عمليات المعالجة .Process indicators

- العد الكلي البكتيري .Total viable bacterial
- بكتيريا القولون الكلية . Total count coliforms

٢. دلائل تدل على نوعية المياه بصفة عامة :General indicator

- العد الكلي البكتيري.
- بكتيريا القولون الكلية.

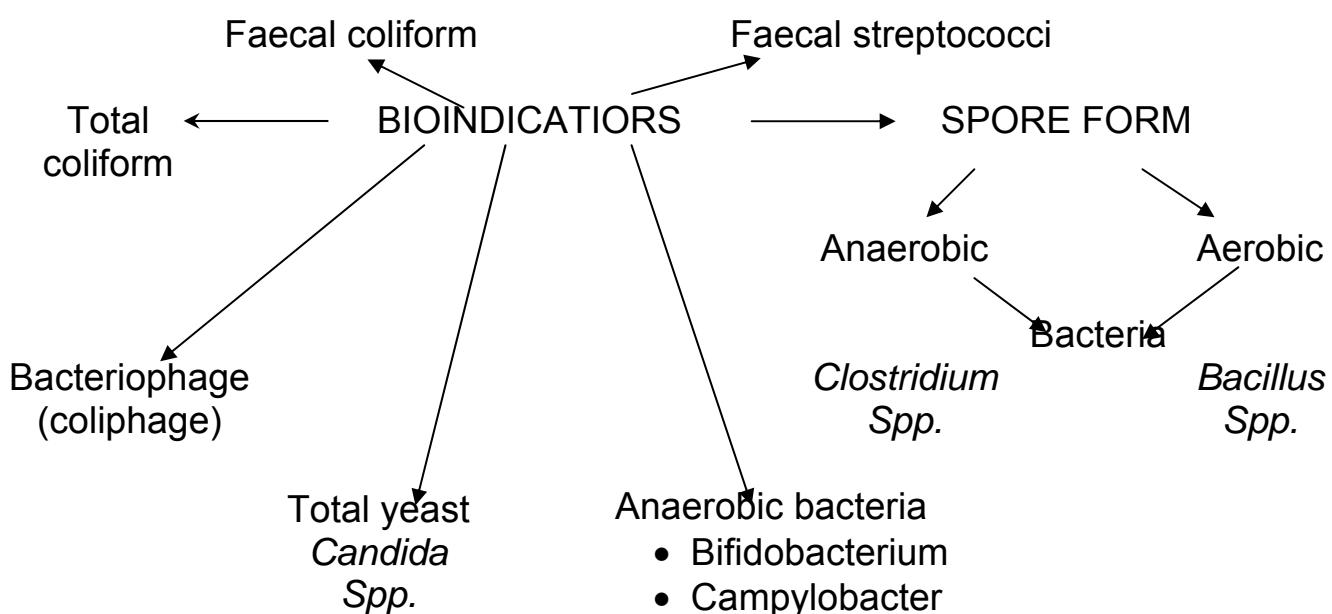
٣. دلائل تدل على التلوث البرازي في المياه :Faecal pollution

- بكتيريا القولون البرازية .Faecal coliform
- البكتيريا السلبية البرازية . Faecal streptococci
- ايشرشيا كولي .Escherichia coli

وكخطوة أولى يجب نضع خط فاصل بين Indicator, Index

• مؤشر يدل على وجود ميكروب مرضي معين في حالة وجوده.

- مثل بكتيريا *Escherichia coli* يعتبر كمؤشر جيد لوجود أو غياب بكتيريا *Shigella* أو *Salmonella* في المياه أو تستخدم كموديل لسلوك مجموعة بكتيريا *Enterobacteriaceae* في أي نوع من انواع المعالجة.



طرق التحاليل البكتريولوجيا للمياه:

لحماية البيئة المائية يجب عمل رصد بيئي للملوثات البيولوجية للمياه ويجب خلوها من المسببات المرضية وهذه المسببات المرضية يكون مصدرها الرئيسي التلوث البرازي الآدمي أو الحيواني للمياه وذلك نتيجة للنشاط الإنساني والذي يجب أن يكون تحت السيطرة.

وهذه المسببات المرضية المعوية تحتاج لوقت وجهد طويل للكشف عنها ووجودها يكون بتركيزات قليلة في هذه المياه وكل نوع من هذه المسببات لها طريقه خاصة لعزلها وعدها وتعريفهما فضلا عن الوقت والجهد.

لذلك نستخدم أنواع معينة من البكتيريا كدلائل للتلوث سواء العام أو التلوث البرازي للمياه كما أن وجودها يعتبر مؤشر على وجود هذه المسببات المرضية في هذه المياه وهذه الدلائل البكتيرية تشمل العد الكلي البكتيري وبكتيريا القولون الكلية وبكتيريا القولون البرازية وبكتيريا إيشريشيا كولاي وبكتيريا السببية البرازية.

العد الكلي البكتيري في المياه (Total viable bacterial count) العد الكلي البكتيري يمثل في أنواع البكتيريا الهوائية واللاهوائية اختيارية والتي تستخدم مصدر الكربون والطاقة من المواد العضوية واعدادها يعتمد على تركيب البيئة المستخدمة وهذه الاعداد تشمل بكتيريا سالبة لجرام تتنمي للاجناس التالية:

Pseudomonas – Aeromonas – Klebsiella – Falvobacterium –

Enterobacter – Citrobacter- Serratia – Acinetobacter – Proteus and others

ومن هذه البكتيريا أنواع انتهازية ممرضة:-

Pseudomonas – Falvobacterium – Aeromonas

يعتبر العد الكلي البكتيري من اهم الدلائل العامة التي تعبر الحالة العامة لنوعية المياه فهو يقيس المحتوى البكتيري الموجود في المياه ويستخدم هذا الدليل البيولوجي في عدة استخدامات مثل :-

١. الوقوف على نوعية المياه ووجودتها من الناحية العامة
٢. يستخدم كدليل على وجود او عدم وجود الاغشية الحيوية Biofilm المتكون على الجدران الداخلية للمواسير لشبكة التوزيع او الخزانات
٣. يستخدم كدليل على قياس كفاءة عمليات المعالجة في المياه

وحدة قياس العد الكلي البكتيري (Colony forming unit – CFU) عدد المستعمرات لكل حجم ماخوذ من العينة.

طرق العد الكلي البكتيري :

- ١ - طريقة الاطباق المصبوبة Pour plate method
- ٢ - طريقة الزرع على سطح بيئة الاجار المستخدم Spread plate method
- ٣ - طريقة الاغشية المرشحة (والتي تحجز البكتيريا على سطحها) ويتم وضعها بيئة الاجار المستخدم Membrane filter method

Pour plate method ١- طريقة الاطباق المصبوبة

طريقة بسيطة وسهلة ويستخدم فيها حجم يتراوح ما بين ٠.١ - ٢ مل من عينة المياه او من التخفييف المناسب يتم حقنها في الاطباق الزجاجية المعقمة ثم يتم صب البيئة المسالة اسالة كاملة والتي تم تبریدها لدرجة ٥٠ م و المحفوظة في حمام مائي درجة حرارة ٤٥ م.

يتم رج الاطباق برفق في اتجاه عقارب الساعة ثم عكس اتجاه عقارب الساعة حتى يتم توزيع عينة المياه على جميع اجزاء الطبق ثم تترك حتى تتصلب ثم يتم تحضين الاطباق مقلوبة في المحسن على الدرجة المطلوبة والوقت المطلوب .

Spread plate method ٢- طريقة الزرع على سطح بيئة الاجار المستخدم

هذه الطريقة تتفادي حدوث الصدمة الحرارية على المحتوى البكتيري في الحجم المستخدم من العينة كما انها تظهر المستعمرات على سطح البيئة بشكلها ومن الممكن عزلها والتعرف عليها. تستخدم هذه الطريقة حجم مناسب من العينة يتراوح ما بين ٠.٥ - ١.٠ مل او من التخفييف المناسب

وفي هذه الطريقة تصب الاطباق ببيئة اجار المستخدم مسبقا وتترك لتتصلب ويتم قلب الاطباق حتى تجف وتنخلص من الرطوبة الحادثة على سطح البيئة المستخدمة يتم الزرع بالحجم المناسب من العينة والتي تكون عادة ١.٠ مل على سطح بيئة الاجار المتلب والجاف مسبقا ويتم نشر هذا الحجم على المساحة الكاملة للطبق بانتظام.

ثم تترك هذه الاطباق حتى يدمص الحجم او من العينة على سطح البيئة المستخدم ثم تقلب الاطباق ويتم تحضينها على درجة الحرارة المناسبة والوقت المناسب ثم تفحص وبعد العد الكلي الموجود على السطح.

Membrane filter method ٣- طريقة الاغشية المرشحة

تستخدم هذه الطريقة في حالة المياه المحتمل اعداد المحتوى الميكروبي قليلة وعكارتها قليلة يرشح الحجم المناسب من العينة على الاغشية البكتيرiological وتتوزع بانتظام ثم تنقل هذه الاغشية ببيئة الاجار المصبوبة مسبقا في الاطباق المعقمة وتوضع على سطح بيئة الاجار المتصلبة والجافة ثم تحضن الاطباق مقلوبة على درجة الحرارة المناسبة والوقت المناسب

ملحوظة :

يتم تجميع عينات المياه ونقلها للمعمل في وقت اقل من ٨ ساعات لاجراء العد البكتيري ومن الممكن حفظ العينات في ثلاجة التبريد على درجة حرارة ٤ م بمدة لا تزيد عن ٢٤ ساعة من التجميع واجراء العد الكلي البكتيري يجب رج العينة جيدا قبل استخدامها مباشرة لاجرا العد الكلي البكتيري كما يجب اجراء التخفيفات المناسبة والمتوافق بها المحتوى البكتيري المناسب (٣٠٠-٣٠ مستعمرة / ١ مل) في العد الكلي البكتيري في طريقة الاطباق المصبوبة والمحقونة بالحجم المناسب وبعد تحضيرها علي الدرجة والوقت المناسب يجب ان تكون اعداد المستعمرات البكتيرية ما بين ٣٠٠-٣٠ مستعمرة حتى نتفادي عامل الخطأ وخصوصا عند اجراء التخفيفات

البيئات المستخدمة:

١ - بيئة الاجار للعد (بيئة تربتون جلوکوز مستخلص الخميرة للاجر)

Plate count agar (Tryptone glucose yeast extract agar)

تستخدم هذه البيئة في العد الكلي البكتيري بطريقة الصب pour plate method وطريقة الزرع علي سطح البيئة spread plate method هذه البيئة غنية بالمغذيات استخدمت من قديم الزمان وهي تعطي عدد اقل من المستعمرات البكتيرية عن بيئة R2A

وبيئة اجر NWRI

ومحتواها كالتالي :

Tryptone.....	5 g
Yeast	2.5
extract.....	g
Glucose.....	1 g
..	
Agar.....	15
	g
Reagent	grade 1 L
water.....	

درجة الحموضة يجب ان تكون 7 ± 2 . بعد التعقيم بالاووكلاف عند درجة ١٢١ م لمدة ١٥ دقيقة

٢- بيئة m-HPC بيئة الاغشية المستخدمة للعد الكلي البكتيري

هذه البيئة غنية بالمغذيات تستخدم فقط في طرقة العد الكلي البكتيري بطريقة الاغشية

Membrane filter method

تركيب البيئة:

Peotone.....	20 g
Gelatin.....	25 g
Glycerol.....	10 ml
Agar	15 g
Reagent grade water.....	1 L

يتم اضافة كل المكونات ما عدا الجليسروول ويضبط درجة الحموضة عند ٧.١ ثم يتم طبخها بتسخينها تدريجيا و حتى درجة الغليان وذوبان كل المحتويات ثم يتم اضافة الجليسروول وترجم جيدا ثم تعقم اوتوكلافيا علي درجة ١٢١ م لمدة ٥ دقائق.

٣- بيئة الاجار R2A

تستخدم هذه البيئة لكل من طرق العد الكلي البكتيري

- spread -poured plate method

هذا البيئة ذات محتوى اقل في المغذيات

ولكن تعطي اعداد من العد الكلي اكثرا من البيئات السابقة ذات المحتوى الاكثر من المغذيات

وهي تتكون من المحتويات الآتية بنسبة ٥٪ جرام لكل محتوى :

(Yeast extracts – poly peptone- Casamino acids – glucose- and soluble starch)

وكذلك sodium pyrovate - dipotassium hydrogen phosphate . بنسبة ٣٪.

جرام و magnesium sulfate heptahydrate بنسبة ٣٪ جرام والاجار ١٥ جرام

في واحد لتر من Reagent – grade water اضبط درجة الحموضة عند ٧.٢ قبل

اضافة الاجار ثم يتم اذابة الاجار وتعقم البيئة اوتوكلافيا علي درجة ١٢١ م لمدة ١٥ دقيقة.

بيئة NWRI الاجار المستخدمة في العد الكلي البكتيري لكل طرق العد بطريقة الصب

والزرع على السطح وطريقة الاغشية المرشحة وهذه البيئة ذات محتوى اقل من المغذيات وهي

أيضاً تعطي اعداد عالية عن استخدام البيئات ذات المحتوى الاكثر من المغذيات ويتم استخدام

هذه البيئة بطريقة تحضير مكوناتها حيث لا توجد منها بيئة جاهزة للتحضير مثل R2A

Peotone.....	3g
Soluble Casein	0.5g
K ₂ HPO ₄	0.2g
FeCl ₃	0.001g
Agar.....	15g
Reagent-grade water.....	1 L

يتم ضبط درجة الحموضة ٧.٢ قبل التعقيم ويتم اذابتها ثم ثم تعقيمهها او توكلافياً على درجة ١٢١ درجة مئوية لمدة ١٥ دقيقة

درجة التحضين Incubation

تستخدم درجتين في عملية التحضين وهما:-

١ - ٣٥ أو ٣٧ درجة مئوية وهذه الدرجة تعبّر عن المحتوى البكتيري ذات المصدر الحيواني من ذوات الدم الحار.

٢ - ٢٠ أو ٢٢ درجة مئوية وهذه الدرجة تعبّر عن المحتوى البكتيري الموجود فعلاً في البيئة المائية قبل المعالجة.

وفي النظام الإنجليزي تستخدم درجتي ٣٧ درجة مئوية لتعبير عن المحتوى البكتيري ذات المصدر الحيواني من ذوات الدم الحار و ٢٢ درجة مئوية لتعبير عن المحتوى البكتيري الموجود فعلاً في البيئة المائية بصورة طبيعية.

وفي المواصفات المصرية القياسية لسنة ٢٠٠٧ استخدمت هذان الدرجتان للحكم على نوعية وجودة المياه وصلاحتيها للشرب وبوقت مناسب للمعايير المصرية وهي كالتالي ٣٧ درجة مئوية لمدة ٢٤ ساعة

٢٢ درجة مئوية لمدة ٤٨ ساعة

وتشتمل بيئة Plate count agar ذات المحتوى الأكبر من الغذاء بحيث أنه عند اجراء العد الكلى البكتيري في وقت أقل من ٨ ساعات من تجميع العينات وبطريقة الأطباق المصبوبة وعلى درجة ٣٧ درجة مئوية لمدة ٢٤ ساعة ودرجة ٢٢ درجة مئوية لمدة ٤٨ ساعة وبعدها يتم العد الكلى للأطباق على الدرجة المناسبة والوقت المناسب إذا كان العد الكلى البكتيري أكثر من ٥٠ مستعمرة لكل مل تكون العينة غير صالحة للشرب والاستخدام المنزلى طبقاً للمواصفات المصرية لسنة ٢٠٠٧.

بكتيريا القولون الكلية :Total coliform

معظم هذه البكتيريا توجد في إعداد كبيرة بين الفلورا الطبيعية لأمعاء الإنسان والحيوانات الأخرى ذات الدم الحار وعادة تكون موجودة في المخلفات البرازية وهي موجودة بإعداد أعلى من البكتيريا المعاوية الممرضة ولذلك تستخدم كمؤشر احتمالي لوجود المرضيات المعاوية في البيئة المائية وهي تستخدم كدليل لنوعية المياه من الناحية الميكروبيولوجية.

وهي تنقسم إلى مجموعتين:

١ - مجموعة بكتيريا القولون البرازية.

٢ - مجموعة البكتيريا القولون اللابرازية.

ولذلك يكون مصدرها التربة والنبات ووجودها يدل على فساد نوعية المياه من الناحية الميكروبيولوجية.

كما أن هذه المجموعة تستخدم كدليل على كفاءة أو عدم كفاءة المعالجة كما أن وجودها في المواسير في بعض المنتجات المواسير المياه بدل على وجود التلوث وجود الغشاء الحيوي في هذه المواسير أو الخزانات وهذه المجموعة تشتمل على أنواع

.Enterobacter, Escherichia, Klebsiella, Citrobacter

وهذه المجموعة هوائية ولا هوائية اختيارية ، سالبة لجرام غير متجرثمة عصوية الشكل وهي قادرة على تخمير السكر الثنائي اللاكتوز في خلال ٤٨ ساعة على درجة ٥٣مْ (في أنابيب التخمر) منتجه حامض وغاز كما إنها تخمر سكر اللاكتوز في البيئة الصلبة نتيجة حامض (أو الدهيد) يتفاعل مع مكونات البيئة التي ينمو عليها منتجها مستعمرات حمراء مع شكل بريق ولمعان خلال ٢٤ ساعة على درجة ٣٥مْ على بيئة B-D agar . وحديثاً أضيف لهذه الصفات إنها إيجابية لوجود إنزيم Endo agar وإنزيم B-galactoside permease وـ galactosidase تختبر اللاكتوز وهذه المجموعة سالبة لاختبار Cytochrome – Oxidase كما إنها تمتاز بقدرتهما على النمو في وجود أملاح الصفراء أو مشتقاتها والتي لها تأثير مثبط على كثير من الميكروبات وخاصة التي تستطيع أن تخمر سكر اللاكتوز نتيجة حامض وغاز في خلال ٤٨ ساعة على درجة حرارة ٣٧مْ.

بكتيريا القولون الكلية تستوطن القناة الهضمية للكائنات ذات الدم الحار وكذلك التربة والنباتات والبيئة المائية.

Enterobacteriaceae

Total coliform

Faecal coliform

Escherichia coli

Enterobacteriaceae Family:

1- Non Coliforms: Shigella.

Yersinia

Providencia

Salmonella

Proteus

2- Coliforms:

Total	Faecal
<i>Escherichia</i>	<i>Escherichia coli</i>
<i>Citrobacter</i>	<i>Citrobacter freundii</i>
<i>Klebsiella</i>	<i>Klebsiella pneumonia</i>
<i>Enterobacter</i>	

عموماً للكشف عن هذه المجموعة يستخدم طريقتين:

١. طريقة العد الاحتمالي MPN.

٢. طريقة الأغشية البكتريولوجية MF.

عموماً لعد دلائل التلوث البيولوجية تستخدم أكثر من طريقة وأساساً أربع طرق هي:

أ طريقة العد الاحتمالي MPN technique.

ب طريقة الأغشية البكتريولوجية MF technique.

ج طريقة التواجد/ الغياب Presence or absence.

د استخدام الطرق الإنزيمية Use of Enzymatic substrates test وتحتاج Chromogenic – fluorogenic substrate test.

بكتيريا القولون البرازية (FC) Faecal coliform

تعتبر هذه المجموعة جزء من مجموعة بكتيريا القولون الكلية Total coliform والتي تتكون من الجنس *Escherichia* والتي تمثل ٩٧% من هذه المجموعة وكذلك نسبة بسيطة من الجنس الآخر *Klebsiella* وكذلك أنواع من *Enterobacter* وهذه المجموعة تستطيع أن تخمر سكر اللاكتوز وأنتج حمض وغاز على درجة ٣٧ درجة مئوية ولمدة ٤٨ ساعة وكذلك تستطيع أن تخمر سكر اللاكتوز وأنتج حمض وغاز على درجة حرارة عالية نسبياً (٤٤-٤٦ درجة مئوية) ولذلك تعرف ببكتيريا القولون المقاومة للحرارة العالية.

ويعتبر وجود هذه المجموعة دليلاً على وجود التلوث البرازي كما يعبر عن وجود البكتيريا المرضية المعاوية.

ويعتبر وجود موطن هذه المجموعة أساساً في الأمعاء للمصدر الحيواني من ذوات الدم الحار. وهي بكتيريا هوائية ولا هوائية اختياراً عصوية غير متجرثمة سالبة لصبغة الجرام وقدرة على تخمر سكر اللاكتوز وأنتج حامض وغاز على درجة حرارة ٤٤.٥ درجة مئوية. وتعتبر Fecal coliform من أحسن الأدلة على وجود البكتيريا المعاوية المرضية.

Escherichia coli

توجد أساساً في أمعاء الإنسان والحيوان ذات الدم الحار ولا توجد عادةً في البيئات الأخرى وهذا النوع وجوده يدل على التلوث البرازى ويحدث لهذا النوع تضاعف في البيئات الإستوائية في المياه السطحية وتعتبر *E. coli* من أهم الأدلة التي تعبّر عن وجود التلوث البرازى ووجودها دليل على إمكانية وجود الميكروبات المعاوية الممرضة وتعتبر من من الدلال المهمة للوقوف على نوعية وجودة المياه.

مجموعة (FC) والتي تشمل على بكتيريا القولون المخمرة لسكر اللاكتوز عند درجة ٤٤.٥ ومنتج حامض وغاز وهذه المجموعة تشتمل أساساً على *Escherichia coli* وكذلك *Klebsiella pneumonia* ووجودها يدل دلالة واضحة على التلوث البرازى بمواد ناتجة من الحيوانات ذات الدم الحار وتعتبر بكتيريا *E. coli* من الدلائل الهامة للتلوث البرازى ومؤشر لوجود أو غياب البكتيريا الممرضة *Salmonella*, *Shigella* وتعتبر *Enterobacteriaceae* أثناء مراحل المعالجة.

أولاً طريقة العد الأكثر احتمالاً (MPN)

تعتمد على اختبارين ١- الاختبار الابتدائي (الأحتمالي)
٢- الاختبار التأكيدى (التحقيقى)

وتعتمد على هذه الطريقة على المقدرة على تخمر سكر اللاكتوز وأنتاج حامض وغاز على درجة حرارة ٣٧ درجة مئوية ولمدة ٤٨ ساعة ويعتبر هذه النتيجة موجبة.
الاختبار المبدئي يتم بواسطة بيئة Lauryl tryptose broth فى أنابيب التخمر المحتوية على أنابيب درهام ويتم حقنها بعينة المياه المراد الكشف وعد بكتيريا Coliform معتمد هذا الاختبار على تخمر سكر اللاكتوز على درجة ٣٧ درجة مئوية لمدة ٤٨ ساعة فى وجود Sodium lauryl sulfate ويعتبر أنتاج الحامض والغاز اختبار مبدئي يعقبه اختبار تأكيدى لمجموعة القولون الكلية وبكتيريا القولون البرازية وايشريشيا كولاي

الاختبار التأكيدى لمجموعة بكتيريا القولون الكلية

يتم استخدام بيئة Brilliant green bile broth فى أنابيب التخمر المحتوية على أنابيب درهام والتى يتم أخذ ١.٠ مل من أنابيب Lauryl tryptose broth الموجبة فى أنتاج حامض وغاز وتحضر فى أنابيب بيئة Brilliant green bile broth وتحضر عند درجة ٣٧ درجة مئوية لمدة ٤٨ ساعة وانتاج حامض وغاز فى أنابيب Brilliant green bile broth وتعتبر موجبة تأكيدياً.

الاختبار التأكيدى لمجموعة بكتيريا القولون البرازية وايشريشيا كولاي

ويتم استخدام بيئة EC broth والمحتوية على Tryptophane فى أنابيب التخمر المحتوية على أنابيب درهام يتم حقنها ب ١.٠ مل من الانابيب الموجبة (حامض + غاز) من البيئة Lauryl tryptose broth وتحضر أنابيب EC broth المحقونة على درجة ٤٤.٥ درجة مئوية لمدة ٢٤ ساعة والتى تعطى غاز تعتبر موجبة تأكيدياً لبكتيريا القولون البرازية لاختبار

وجود وعد بكتيريا *E. coli* reagent Kovac لإنابيب EC . مل من يتم أضافة . ١ و يتكون حلة حمراء أعلى البيئة تعتبر موجبة لبكتيريا *E. coli* المنتجة للغاز (+) وفي حالة تكون حلة حمراء أعلى البيئة تعتبر موجبة لبكتيريا *E. coli*

بيئة Lauryl tryptose broth

تستخدم فى الاختبار الابتدائى للكشف وعد بكتيريا القولون (Coliforms) فى التحاليل البكتريولوجية فى المياه طبقاً ل APHA 2005 طريقة التفاعل

- ذات محتوى غذائى مناسب نوعاً
- وجود أملاح الفوسفات كمحاليل منظمة تケف سرعة النمو وزيادة إنتاج الغاز وخاصة للأنواع الطبيعية فى تخمر سكر اللاكتوز من بكتيريا القولون
- كذلك مادة Lauryl sulfate تثبط الأنواع البكتيرية الغير مرغوب فيه

Tryptose.....				20g
Lactose.....				5g
Sodium (NaCl).....			chloride	5g
Sodium lauryl			sulfate	0.1g
Dipotassium hydrogen phosphate.....	(K ₂ HPO ₄)	2.75		
Potassium phosphate.....	hydrogen	2.75	g	
Reagent-grade water.....		1 L	g	
pH 6.8±0.1 and autoclave 15 min at 121°C				

بيئة Brilliant green bile broth

تستخدم فى الاختبار التأكيدى للكشف وعد بكتيريا القولون (Coliforms) فى التحاليل البكتريولوجية للمياه طبقاً ل APHA 2005 طريقة التفاعل:

- أملاح الصفراء وكذلك دليل Brilliant green غالباً ما تثبط نمو الفلورا الميكروبية الغير مرغوبة بطريقة كاملة مثل بكتيريا الكلوستريديا والتى قادرة على تكسير سكر اللاكتوز

C. perfringens

- وتخمر سكر اللاكتوز وأنماط حامض وغاز يدل دلالة واضحة على وجود بكتيريا القولون ولذلك تعتبر عن ايجابية الاختبار التأكيدى لوجود مجموعة بكتيريا القولون الكلية

Peptone.....	10g
Lactose.....	10g

Oxbile dried.....	20g
Brilliant green.....	0.0133
	g
Reagent-grade water.....	1 L
pH 7.2±0.1 and autoclave 15 min at 121°C	

EC broth بيئة

تستخدم فى الأختبار التأكيدى لمجموعة بكتيريا القولون البرازية وفى نفس الوقت بكتيريا هذه البيئة *Escherichia coli* مستخدم فى التحاليل البكتيرiologicalية للمياه *E. coli*

طريقة التفاعل:

- محتوى هذه البيئة من سكر اللاكتوز تشجع على نمو البكتيريا الموجبة لتخمر سكر اللاكتوز وخاصة بكتيريا القولون وكذلك *E. coli*
- وجود أملاح الصفراء فى المحتوىات البيئية تثبط البكتيريا الموجبة لجرام أو الميكروبات التى لا توجد بالأمعاء.
- البكتيريا المخمرة لسكر اللاكتوز لانتاج حمض وغاز.

Peptone	from	20g
casein.....		
Lactose.....	5g
Bile Salt mixture.....	1.5g
Sodium chloride.....	5g
Dipotassium hydrogen phosphate (K2HPO4)	4g
Potassium dihydrogen phosphate.....	1.5g
Reagent-grade water	1 L
pH 6.9±0.1 and autoclave 15 min at 121°C		

ثانياً: طريقة الاغشية MF :

تعتمد هذه الطريقة على استخدام الاغشية البكتريولوجية المرشحة (0.45μ) فيتم ترشيح ١٠٠ مل من عينة المياه على الاغشية البكتريولوجية ويتم وضع الغشاء على سطح بيئة **LES Endo agar** مصبوبة مسبقاً في اطباق جافة سطحها تحت ظروف معقمة ثم يتم قلب الاطباق وتحضينها على درجة حرارة 37°C لمدة ٢٤ ساعة وفي هذه الطريقة يجب استخدام التخفيف المناسب الذي يكون فيه عدد المستعمرات على الغشاء بسطح هذه البيئة (**LES Endo agar**) يتراوح ما بين ٢٠ إلى ٨٠ مستعمرة.

*** طريقة التفاعل لبيئة LES Endo agar :**

- يعتبر محتوي البيئة من **Sodium sulfite** و **Fuchsin** من المواد التي تثبط نمو البكتيريا موجة الجرام.
- مجموعة بكتيريا القولون تستطيع النمو في وجود هاتان المادتين وت ferment سكر اللاكتوز مع انتاج الدهيدات واحماض.
- الالدھید يحرر مادة الفوكسين من مركب **Fuchsin sulfite** وهذه المادة تكون المستعمرات باللون الاحمر.
- وفي حالة ***E. coli*** هذا التفاعل يكون اكثر كثافة وذلك لزيادة انتاج الالدھیدات فيحرر الفوكسين بطريقة مبلورة مما يعطي هذه المستعمرات **a permanent greenish metallic sheen (fuchsin sheen)** ذات اللون المعدني اللمع المخضر وال دائم بريق ذهبي.

*** المكونات:**

Peptone.....		10 g
Dipotassium phosphate.....	hydrogen	2.5 g
Lactose		10 g
Sodium sulfite	anhydrous	3.3 g
.....		
Parasrosanilin (fuchsin).....		0.3 g
Agar.....		12.5 g
Reagent grade water.....		1 L

وكذلك بيئة Membrane filter Endo broth :

حيث تستخدم هذه البيئة لعد بكتيريا القولون في المياه بطريقة الأغشية المرشحة.

طريقة عمل هذه البيئة:

- بما تحتويه البيئة من مغذيات متعددة تسمح بتطور ونمو البكتيريا المخمرة لسكر اللاكتوز من مجموعة بكتيريا القولون.
- والبكتيريا المصاحبة لمجموعة بكتيريا القولون تثبط ويوقف نموها بوجود Lauryl sulfate . Desoxycholate وكذلك
- والمستعمرات البكتيرية المخمرة لسكر اللاكتوز وتتلون باللون الاحمر نتيجة انتاج الالدھید الذي يحرر fuchsin من مركب fuchsin sulfite .
- اما بكتيريا *E. coli* تکثر اکثر مما تحدث البريق المعدنی الامع لل المستعمرات من *E. coli* .
- هذه البيئة عادة تستخدم لتشريح وامتصاص هذه البيئة لوراق ترشيح Pads يوضع عليه الاغشية المرشحة والتي تم حجز البكتيريا عليها.

* المكونات:

Tryptose.....	10 g
Peptone from meat.....	5 g
Peptone from casein.....	5 g
Yeast extract.....	1.5 g
Dipotassium phosphate.....	4.375 g
Sodium chloride.....	5 g
Potassium phosphate.....	1.375 g
Lactose.....	12.5 g
Sodium desoxycholate.....	0.1 g
Sodium lauryl sulfate.....	0.05 g
Fuchsin basic.....	1.05 g
Sodium sulfite.....	2.1 g
Agar.....	14 g
Reagent water.....	1 L

هذه البيئة تترك ١٠ دقائق ثم توضع على النار حتى الغليان لذوبان محتوياتها وتضبط درجة الحموضة على ٧.٢.

وتظهر مستعمرات بكتيريا القولون بلون احمر داكن وانواع *E. coli* تعطي بريق معدني ذهبي مخضر.

* بيئه *Membrane fecal coliform*

تستخدم لكشف وعد بكتيريا القولون البرازية في البيئة المائية بطريقة الااغشية البكتيريولوجية المرشحة.

- المكونات:

Tryptone.....	10 g
Protease	5 g
peptone.....	
Yeast extract.....	3 g
Sodium chloride.....	5 g
Lactose.....	12.5 g
Bile salt No. 3.....	1.5 g
Aniline blue.....	0.1 g
Agar.....	14 g
Reagent water.....	grade 1 L

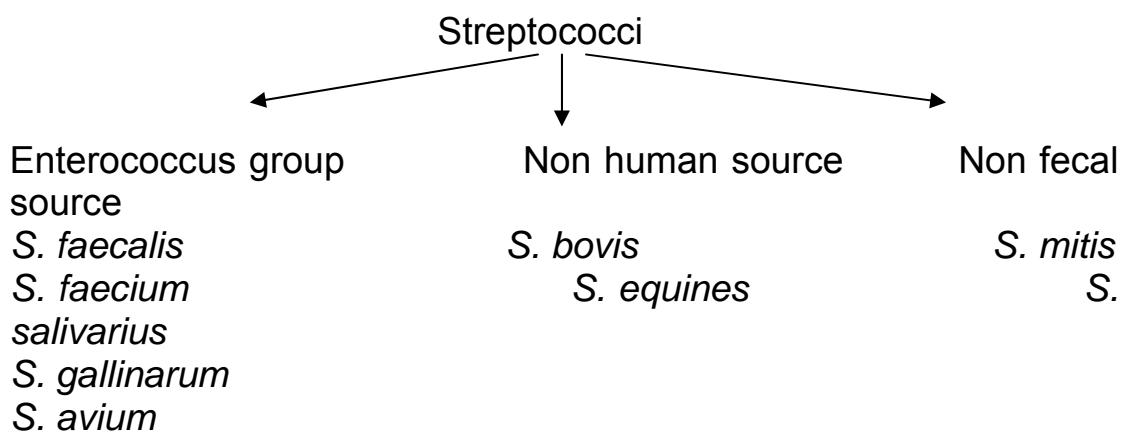
يتم اذابة ٣.٧ جرام في ١٠٠ مل مياه مقطرة ويضاف اليها ١ مل من محلول حمض Rosolic acid (٦١٪ في ٢٪ N هيدروكسيد الصوديوم) وتسخن حتى درجة الغليان يتم صبها في الاطبق وترك حتى تبرد.

يعتمد هذا الاختبار على استخدام درجة حرارة التحضين عند ٤٤.٥°C واضافة حمض الروزووليک لبيئة M-FC broth لكي يوقف ويثبط الفلورا البكتيرية لبكتيريا القولون الطبيعية. وتحذر مستعمرات بكتيريا القولون البرازية باللون الازرق.

مجموعة البكتيريا السببية :*Fecal streptococci*

هذه المجموعة تتالف من *Streptococcus faecalis*, *S. bovis*, *S. equines* وكذلك *S. avium* وعادة موطنها هو القناة الهضمية للانسان والحيوانات ذات الدم الحار. وتعتبر هذه المجموعة من اهم دلائل التلوث البرازي ومجموعة *Enterococci* تعتبر جزء من هذه المجموعة وتشتمل علي *Enterococcus faecium* and *E. faecalis*.

وتعتبر من الادلة الهامة للتلوث البرازي. كما انها تعتبر من الادلة الهامة علي احتمال وجود او غياب الفيروسات. ومجموعة البكتيريا السببية البرازية وخاصة مجموعة MPN يمكن الكشف عنها باستخدام ببيانات اختيارية بطريقة العد الاحتمالي enterococci او طريقة الاغشية المرشحة MF وهذه البكتيريا موجبة الجرام غير متجرثمة كروية في سلاسل تحمل درجة حرارة ٦٠°C لمدة ٣٠ دقيقة وتحمل ٦.٥٪ محلول ملحي من كلوريد الصوديوم وتستطيع النمو في محلول ٤٠٪ من املاح الصفراء وتستطيع ان تخمر سكر اللاكتوز والمانitol والسوربيتول وتكوين حامض.



ومجموعة البكتيريا السببية Lancified's group antisera تعطي نتيجة موجبة مع *S. bovis*, *S. avium*, *S. faecium*, *S. faecalis*, *S. gallinarum* وتم عزلها من براز حيوانات ذات الدم الحار كما انه احيانا *S. avium* تعطي نتيجة ايجابية مع *S. faecalis* subsp. *Lancified's group antisera* كما ان كلاما من *S. faecalis* subsp. *Zymogenes* وكذلك *S. faecalis* subsp. *Liquefaciens* خلال اختبار قدرتها على تحليل الجيلاتين واسالته وهذه المجموعة ضمن افراد الفلورا بالفقاراء الهضمية للحيوانات ذات الدم الحار ويعتبر ان مجموعة enterococcus موجودة بصفة اساسية في براز الانسان اكثر من الانواع الاخرى وهي من الانواع التي تحمل الظروف البيئية المتغيرة وكذلك *S. bovis*, *S. equines*, *S. avium* تتواجد بكثافة عالية في براز الحيوانات ذات الدم الحار.

ويتمكن فصل مجموعة *Fecal streptococci* عن الانواع الاخرى من *Enterococci* وذلك بقدرها على النمو في محلول ٦.٥٪ كلوريد الصوديوم وقدرتها على النمو على درجة حرارة ٣٧°C و تستطيع النمو على درجة حرارة ١٠°C و ٤٥°C. ومجموعة *enterococci* تعتبر من الدلائل الهامة للتلوث البرازي سواء في المياه السطحية او المياه المالحة.

ولعد هذه المجموعة تستخدم طريقتين:

١- طريقة العد الاحتمالي MPN.

٢- طريقة الااغشية المرشحة MF.

اولاً: طريقة العد الاحتمالي:

تتم باجراء اختبارين هما الاختبار الاحتمالي والاختبار التأكدي.

١- الاختبار الاحتمالي Presumptive test

تستخدم بيئة Azide dextrose broth ويتم حقن الانابيب بواسطة حجم معين من المياه والمراد الكشف وعد مجموعة بكتيريا السببية البرازية فيها ويتم تحضيرها على درجة حرارة ٣٧°C لمدة ٤٨ ساعة ووجود عکارة بالبيئة يدل على وجود هذه البكتيريا بالبيئة ايجابية احتمالية.

* المكونات:

Beef extract.....	4.5 g
Tryptone.....	15 g
Glucose.....	7.5 g
Sodium chloride.....	7.5 g
Sodium azide.....	0.2 g
Reagent grade water.....	1 L

* طريقة التفاعل:

- تركيز sodium azide الموجود في هذه البيئة توقف وتنبط نمو الفلورا الميكروبية السالبة الجرام.

- وجود مجموعة *enterococci* يستخدم كدليل على التلوث البرازي.
وإجراء الاختبار التأكدي: يتم اخذ ١.٠ مل من الانبوبة المحتوية على نتيجة ايجابية احتمالية من Pfizer ويتم تخفيتها على اطباق محتوية على بيئة Azide dextrose broth

selective enterococcus agar (PSE) وتحضن الاطباق مقلوبة على درجة حرارة ٤٥°C لمدة ٢٤ ساعة وتظهر المستعمرات بلونبني مسود brownish-black مع هالةبني وهذا اختبار تأكيد وجود بكتيريا السبحية البرازية ومن الممكن نقل المستعمرات لبيئة Brain Heart Infusion والمحتوية على ٦% كلوريد الصوديوم ونموها على درجة حرارة ٤٥°C.

* مكونات بيئة Pfizer selective enterococcus agar

Peptone C.....	17 g
Peptone B.....	3 g
Yeast extract.....	5 g
Bacteriological bile.....	10 g
Sodium chloride.....	5 g
Sodium citrate.....	1 g
Esculin.....	1 g
Ferric ammonium citrate.....	0.5 g
Sodium azide.....	0.25 g
Agar.....	15 g
Reagent grade water.....	1 L

درجة الحموضة ٧.١ بعد التعقيم.

وعند استخدام هذه البيئة تسال هذه البيئة جيدا ثم حفظها على درجة حرارة ٤٥-٥٠°C وفى تزيد فترة الحفظ عن ٤ ساعات قبل استخدامها.

* طريقة التفاعل:

- تركيز sodium azide الموجود في البيئة يوقف ويثبط البكتيريا الاخرى المصاحبة لهذه المجموعة.
- كذلك وجود املاح الصفراء والتي تحملها مجموعة enterococci توقف وتنبه البكتيريا المصاحبة لها.

- مجموعة enterococci تحلل esculin glucoside esculin وينتج الجلوكوز و glucosidic coumarin derivatives تكون عبارة عن (6-B-glucoside 7-hydroxy coumarin) Esculin - والتي تكون قادرة على النمو في وجود املاح الصفراء ووجود sodium azide قادر على التحليل المائي ل esculin الذي بدوره

يتفاعل مع **ferric ammonium citrate** ليكون **Ferric ions** موجودة في **diffusible black complex**.

ثانياً: طريقة الاغشية MF:

يتم ترشيح حجم معين من عينة المياه على المرشحات البكتيريولوجية $0.45\mu\text{m}$ ثم نقلها برفق على سطح بيئة **m-enterococcus agar** الموزعة في الأطباق.

* بيئة **m-enterococcus agar**

تستخدم لعد والكشف عن المجموعة السلبية البرازية.

- المكونات:

Tryptone.....	2 %
Yeast extract.....	0.5 %
Glucose.....	0.2 %
Dipotassium hydrogen phosphate.....	0.4 %
Sodium azide.....	0.04 %
2,3,5-triphenyl tetrazolium chloride (TTC).....	0.01 %
Agar.....	1 %
Reagent grade water.....	100 ml

سخن هذه البيئة حتى الذوبان ولا تعقم بواسطة الاوتوكلاف ثم يتم توزيعها على اطباق بتري وتترك حتى تتصلب ثم تستخدم. وهذه البيئة صالحة للاستخدام للكشف عن وعده بكتيريا السلبية البرازية في المياه العذبة والمالحة.

* طريقة التفاعل:

- وجود **sodium azide** يوقف نمو المجموعات المصاحبة لها.

- مجموعة **enterococci** وخاصة **fecal streptococci** تخترل الـ (TTC) لتعطي red فتظهر المستعمرات باللون الاحمر.

* بيئة **m-E agar for enterococci**

تستخدم للكشف عن وعده بكتيريا السلبية البرازية.

- المكونات:

Peptone.....	1 %
Sodium chloride.....	1.5 %
Yeast.....	3 %

extract.....	
Esculin	0.1 %
Actidione	0.005 %
Sodium azide.....	0.015 %
Agar.....	1.5 %
Reagent grade water.....	100 ml

- أ اخلط ٢٥ .٠ جم من nalidixic acid في ٥ مل reagent grade water واضف نقط من ١ .٠ N هيدروكسيد الصوديوم حتى يتم الذوبان للمضاد الحيوي ثم يتم اضافة هذا المخلوط للبيئة السابقة.
- ب اضف ١٥ .٠ جم من TTC واخلطه جيدا حتى الذوبان.
- ج صب البيئة بعد ذلك في اطباق بتري وتترك لتصلب.
- ملحوظة: يجب ضبط ال pH للبيئة قبل صبها عن ٧.١ .
- ملحوظة: تحفظ الاطباق المصبوبة في درجة حرارة ٢ الي ١٠ ° م بعيدة عن الضوء ولمدة اقل من ثلاثة اسابيع.

- هذه البيئة صالحة للكشف عن بكتيريا enterococci من المياه العذبة والمالحة.
- نجد من مميزات هذه البيئة في طريقة التفاعل:
- وجود Actidione الذي يثبط نمو الفطريات على البيئة فيحدث تداخل خلال التفاعلات على البيئة ويقلل كفاءتها.
- وجود تركيز من sodium azide مع وجود المضاد الحيوي nalidixic acid يوقف نمو المجموعات البكتيرية الأخرى.
- ارتفاع تركيز sodium chloride الى ١.٥ % مما يؤدي لارتفاع الضغط الاسموزي والذي تتحمله هذه المجموعة فلذلك مما يزيد من الاختيارية للكشف عن هذه المجموعة.

*: EIA substrate

مكوناتها:	
Esculin.....	0.1 %
Ferric citrate.....	0.05 %
Agar.....	1.5 %
Reagent grade water.....	100 ml

تقطيع درجة الحموضة عند ٧.١ قبل التعقيم.

تسخن البيئة حتى الذوبان ثم تعمق وتبرد لدرجة ٥٥°C وتوضع في حمام مائي ٦٤°C ثم تصب في اطباق بتري وتترك لتتصلب في درجة حرارة من ٢٠-٣٠°C في مدة لا تزيد عن ثلاثة أيام.
الخطوات:

يتم ترشيح حجم معين من عينة المياه على المرشحات البكتيرية المعقمة (لكي تعطى اعداد المستعمرات في النهاية فيما بين ٢٠ الي ٦٠ مستعمرة على سطح الغشاء الموجود على البيئة في اطباق بتري) وتوضع على سطح بيئة m-E medium ثم تحضن الاطباق مقلوبة على درجة ٤١°C لمدة ٤٨ ساعة ثم ينقل الغشاء بعناية بعد التحضين إلى بيئة EIA medium ويحضر على درجة حرارة ٤١°C لمدة ٢٠ دقيقة.
ثم يتم عد المستعمرات Pink to red والتي تتغير للون الاسود او البني المحمرا ويتم عد المستعمرات بواسطة Flourescent lamp وعدسة تكبير.

* الاختبار التكميلي:

تلقطع بعض المستعمرات النموذجية من الطبق التي على العشاء وتخطر لعزلها نقية على سطح بيئة Brain Heart Infusion في الاطباق ثم تحضن على درجة حرارة ٣٥°C لمدة ٤٨-٢٤ ساعة. انقل مستعمرة نقية من بيئة Brain Heart Infusion في انببيب تحتوي على BHI broth وتحضن على درجة ٣٥°C لمدة ٢٤ ساعة ثم افحصها بالميكروسkop بعد صبغها بصبغة جرام.

اصل نصف من هذه المستعمرة على شريحة زجاجية الى نقط من فوق اكسيد الهيدروجين H_2O_2 المحضر حديثا ٣% ولا يلاحظ وجود فوران من عدمه لاختبار انزيم الكتاليز حيث ان مجموعة بكتيريا السببية البرازية سالبة لاختبار الكتاليز.
مجموعة البكتيريا السببية البرازية تكون موجبة صبغة الجرام كروية الشكل في سلاسل قصيرة.

اقل ١.٠ مل من المزرعة BHI broth الى كل من البيئات التالية:

١- بيئة Bile Esculin Agar: يتم تحضينها بعد الحقن لمدة ٤٨ ساعة.

٢- بيئة Brain Heart Infusion with 6.5% NaCl: يتم تحضينها بعد الحقن لمدة ٤٨ ساعة.

فالمستعمرات التي تكون سالبة لاختبار الكتاليز وموجبة للصبغ بجرام وكروية و تستطيع النمو في بيئة Bile Esculin agar وكذلك تنمو على درجة حرارة ٤٥°C في بيئة BHI broth. وهذا يؤكد ان هذه المستعمرة من مجموعة البكتيريا السببية البرازية. والمستعمرات التي تستطيع النمو على ٤٥°C وتنمو في بيئة تحتوي على ٦.٥% كلوريد الصوديوم ويفيد ذلك انها تنتمي الى مجموعة Enterococci.

Heterotrophic bacteria**Halophytic mode of nutrition**

%

Autotrophic
Heterotrophic

Heterotrophic plate count

- Standard plate count
- Total viable count
- Total count
- Total viable bacterial count
- Water plate count
- Heterotrophic plate count.

Pour plate method**Standard plate count agar**

Pseudomonas, Aeromonas, Klebsiella, Flavobacterium, Enterobacter, Acinetobacter, Citrobacter, Proteus and Serratia.

Standard Plate count

Tryptone	5.0 g/L
Yeast extract	2.5 g/L
Glucose	1.0 g/L
Agar	15 g/L

.1 liter of laboratory pure water

pH should be 7.0 ± 0.2 after autoclaving at 121C for 15 minutes.

- يعبر عن الحالة العامة لنوعية المياه من الناحية الميكروبية.
- يقيس الحمل البكتيري الموجود في المياه.
- يستخدم كدليل على وجود الاشعيه الحيوية **Biofilm** المتكون على المواد التي تسرى بها المياه (شبكات التوزيع والخزانات).
- من الدلائل المستخدمة لتقدير كفاءة اتمام عمليات المعالجة.
- كدليل على مدى كفاءة عملية الكلورة **Chlorination**.
- يستخدم في الرصد الميكروبولوجي لمجرى مائي للوقوف على نوعية المياه ونقاط التلوث.
- يستخدم في المساعدة على اختيار مأخذ المحطات.
- يستخدم في الكشف عن نظافة او عدم نظافة شبكة التوزيع والخزانات.

/CFU)

: APHA

(%)	sodium thiosulfate
sodium thiosulfate	/

Ice box

- رج العينة جيدا.
- يتم اسالة بيئة النمو (العد) وبعد تمام الاسالة تحفظ علي درجة ٥٥م.
- اجراء التخفيضات المناسبة في محلول Ringer اذا لزم الامر بحيث تكون اعداد البكتيريا في حدود ٣٠٠-٣٠ مستنمرة لكل طبق (في حالة المياه الملوثة).

R2A agar:

- Low nutrient.
- Use for pour, spread plate and membrane filtration methods.

Composition:

Yeast extract	0.5 g/L
Proteose peptone No.3	0.5 g/L
Casamino acid	0.5 g/L
Glucose	0.5 g/L
Soluble starch	0.5 g/L
K₂HPO₄	0.3 g/L
Sodium pyruvate	0.3 g/L
Magnesium sulfate heptahydrate	0.05 g/L
Agar	15 g/L

In 1 liter laboratory pure water. adjust pH at 7.3 and autoclave at 121C for 15 minutes.

NWRI agar (HPCA):**MF**

:

Composition:

Peptone	3.0 g/L
Soluble casein	0.5 g/L
K₂HPO₄	0.2 g/L
Mg SO₄	0.05 g/L
Fe Cl₃	0.001 g/L
Agar	15 g/L

In 1 liter laboratory pure water. adjust pH at 7.2 before autoclaving at 121C for 15 minutes. Incubation at 35C for 48 hrs, and at 20 – 28C for 5-7 days.

RAPID MEDIA for detection of coliforms

1- Hicrome coliform agar:

Hicrome coliform agar with lauryl sulfate is recommended for simultaneous detection of *E. coli* and total coliforms in water.

Composition:

Peptone special	3.0 g/L
Sodium pyruvate	1.0 g/L
K2HPO4	3.0 g/L
KH2PO4	1.7 g/L
Na Cl	5.0 g/L
Tryptophane	1.0 g/L
Sodium lauryl sulfate	0.1 g/L
Chromogenic mixture	0.2 g/L
Agar	12 g/L

In 1 liter laboratory pure water. adjust pH at 7.2 before autoclaving at 121C for 15 minutes.

Novobiocin (5 mg/l)

Mode of action:

Sodium pyruvate + peptone + tryptophane

Potassium phosphate

Chromogenic mixture :

Salmon-Gal and X-glucuronide.

injured bacteria

β-D- galactosidase



GAL + Salmon ← **Salmon-GAL (colorless)**

β-D-glucuronidase ***E. coli***

X + glucuronidase (dark blue violet red) ← **X-glucuronidase**

Rapid Hicoliform agar /broth:
Composition:

Peptone special	5.0 g/L
Sorbitol	1.0 g/L
K2HPO4	2.7 g/L
KH2PO4	2.0 g/L
Na Cl	5.0 g/L
Sodium lauryl sulfate	0.1 g/L
Iso propyl-B-D-thiogalactopyranoside (IPTG)	0.1 g/L
Chromogenic substrate	0.08 g/L
Flurogenic substrate	0.05 g/L
Agar	15 g/L

In 1 liter laboratory pure water. adjust pH at 7.2 before autoclaving at 121C for 15 minutes.

. *E. coli* coliforms

Mode of action:

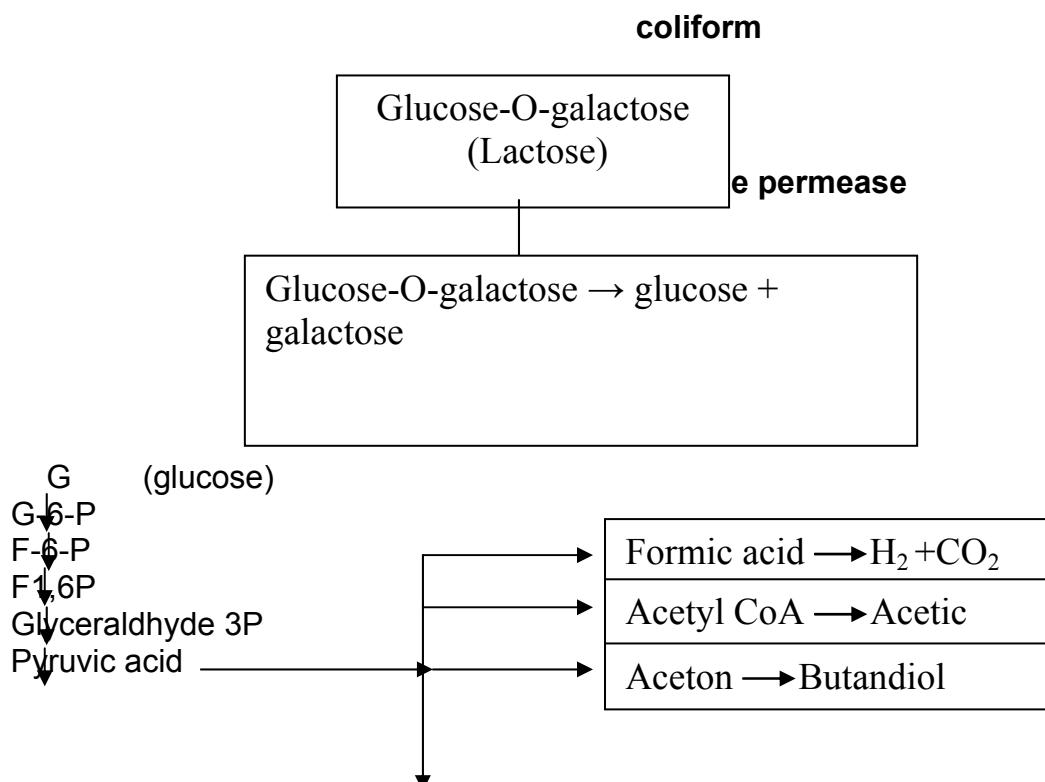
- Special peptone غني بالتربيوفان وتمد البكتيريا بالمواد الغذائية الضرورية
- Sorbitol مصدر للكربون
- Buffer phosphate كمحاليل منظمة
- IPTG يشجع ويثير ويسرع تخليق الانزيمات ويزيد نشاط إنزيم الجالاكتوسيداز وكذلك الإنزيمات الأخرى
- Sodium lauryl sulfate يثبط نمو الميكروبات المصاحبة لمجموعة بكتيريا القولون الكلية وخاصة الموجة الجرام
- Flurogenic substrate تتكسر هذه المادة بواسطة إنزيم الجلوكونيداز الذي تفرزه بكتيريا الأشرشيا كولي ويشير التفاعل الايجابي بظهور لون فلورسنتي خفيف عند استعمال لمبة الاشعة فوق البنفسجية.
- Chromogenic substrate ينتج عنه لون اصفر عند تكسيره بواسطة إنزيم الجالاكتوسيداز المفرز بواسطة بكتيريا القولون الكلية

• تذاب في ١ لتر laboratory pure water

Hicrome Enterococci broth

Enterococci	Sodium azide
chromogenic	β -glucosidase
<u>m-Enterococcus agar:</u>	
Tryptone.....	2 %
Yeast extract.....	0.5 %
Glucose.....	0.2 %
Dipotassium hydrogen phosphate.....	0.4 %
Sodium azide.....	0.04 %
2,3,5-triphenyl tetrazolium chloride (TTC).....	0.01 %
Agar.....	1 %
Reagent grade water.....	100 ml
Don't autoclave	
Es culin $\xrightarrow{H_2O}$ Gulgose + Es culin $Ee^{+++} \rightarrow$ black complex (Bile es culin test)	
Detection and determination of total coliform	

1. Presence /Absence
2. Most probable number (MPN)
3. Membrane filtration (MF)



Standard total coliform multiple tube fermentation technique or (MPN)
Presumptive test:

Lauryl Tryptose broth:

Tryptose.....	20.0 g
Lactose.....	5.0 g
Dipotassium hydrogen phosphate, K_2HPO_4.....	2.75 g
Potassium dihydrogen phosphate, KH_2PO_4.....	2.75 g
Sodium chloride, $NaCl$.....	5.0 g
Sodium lauryl sulfate.....	0.1 g
Distilled water.....	1 L

Note: you can add 0.01 g / L bromocresol purple as an indicator for acid production.

The pH was adjusted to 6.8 ± 0.2 before autoclaving at $121^{\circ}C$ for 15 minutes.

Confirmed test:

Brilliant green bile broth:

Peptone.....	10.0 g
Lactose.....	10.0 g
Oxgall.....	20.0 g
Brilliant green.....	0.0133 g
Distilled water.....	1 L

The pH was adjusted to 7.2 ± 0.2 before autoclaving at $121^{\circ}C$ for 15 minutes.

	Brilliant green	Bile (Oxgall)
oxible	clostridia	

EC broth for fecal coliform:

Tryptose or **20.0 g**

trypticase.....

Lactose..... 5.0 g

Bile salt mixture or bile salts 1.5 g

No.3.....

**Dipotassium hydrogen phosphate, 4.0 g
(K₂HPO₄).....**

**Potassium dihydrogen phosphate, 1.5 g
(KH₂PO₄).....**

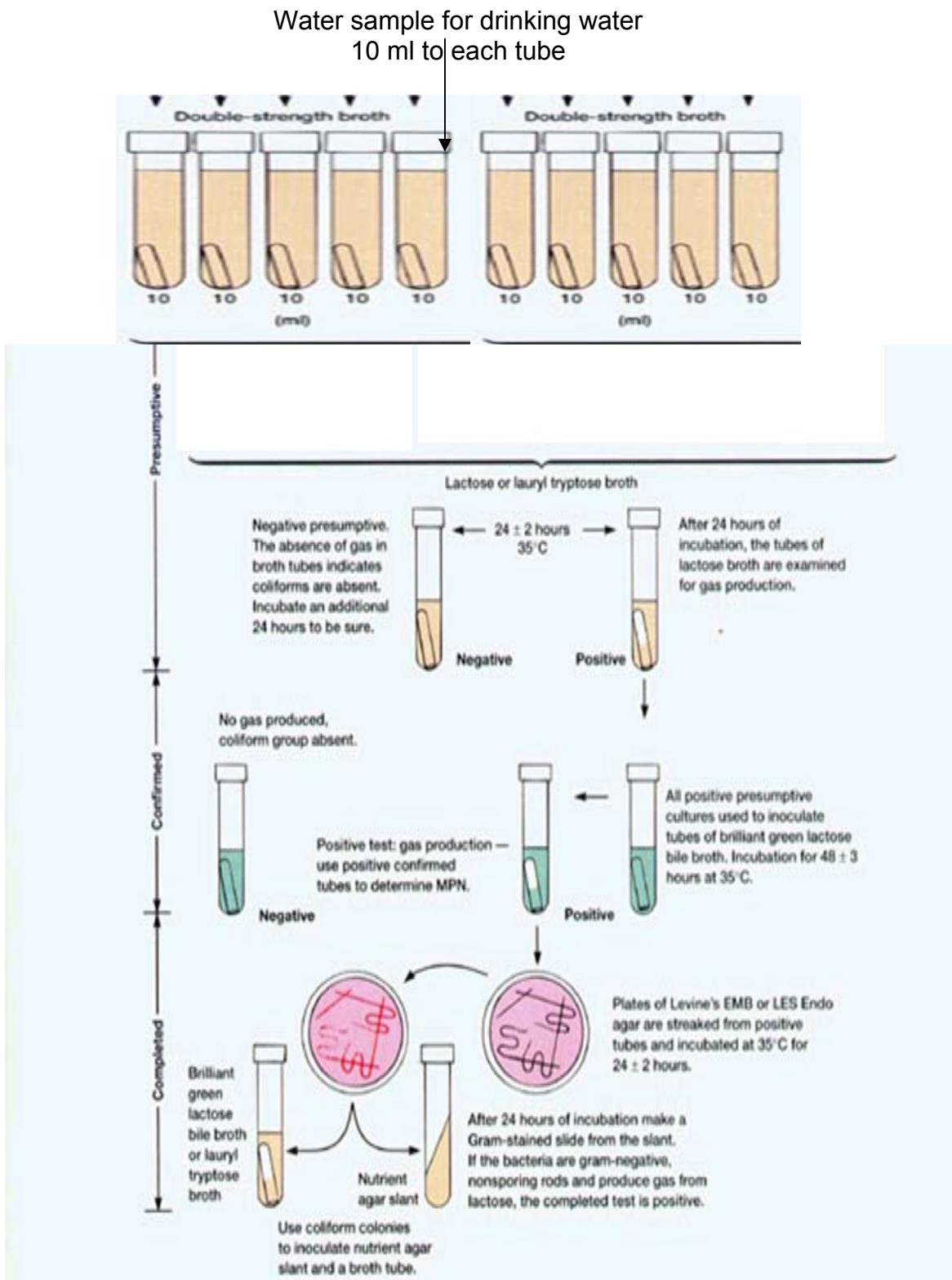
**Sodium chloride, 5.0 g
(NaCl).....**

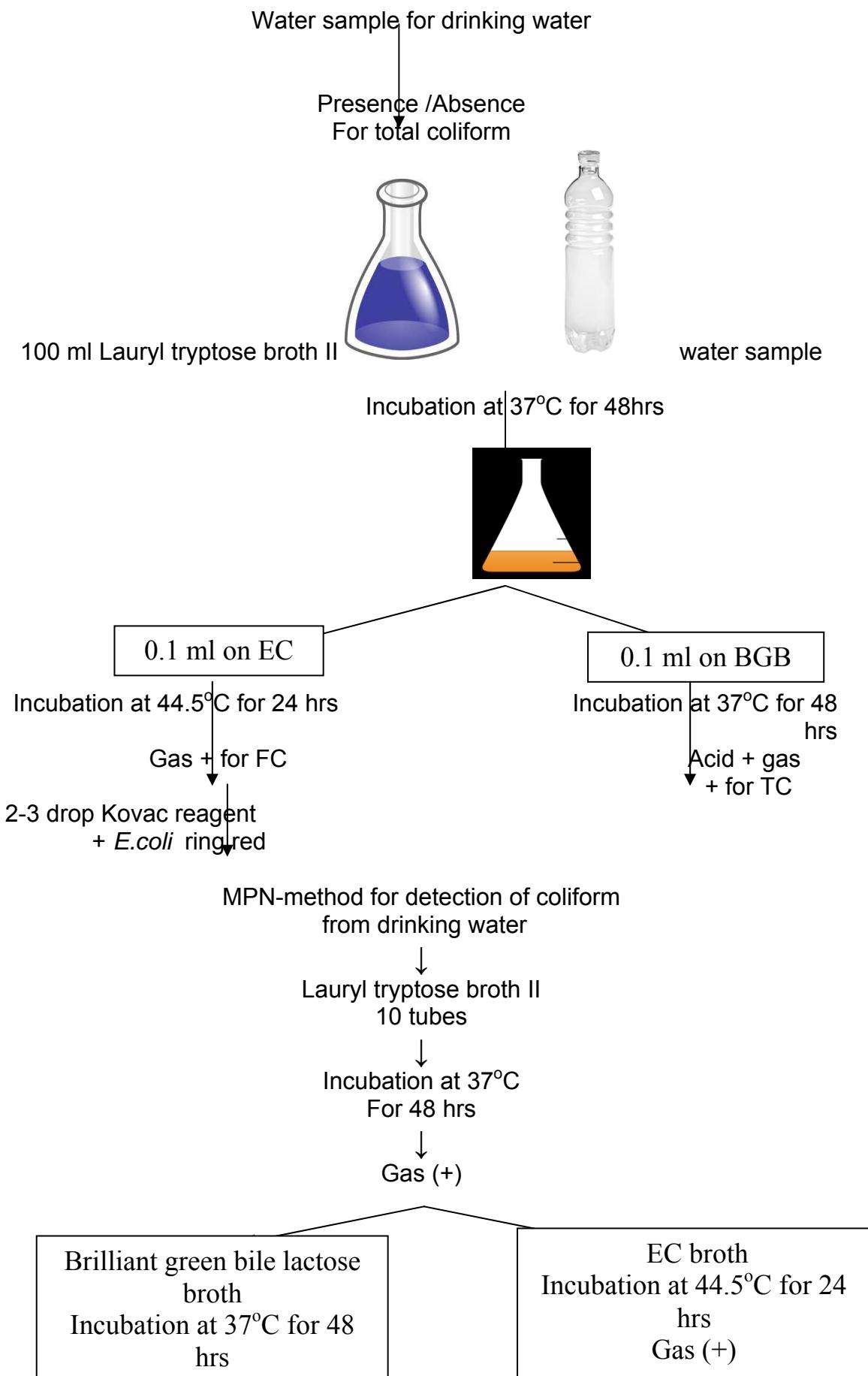
Distilled water..... 1 L

The pH was adjusted to 6.9 ± 0.1 before autoclaving at 121°C for 15 minutes.

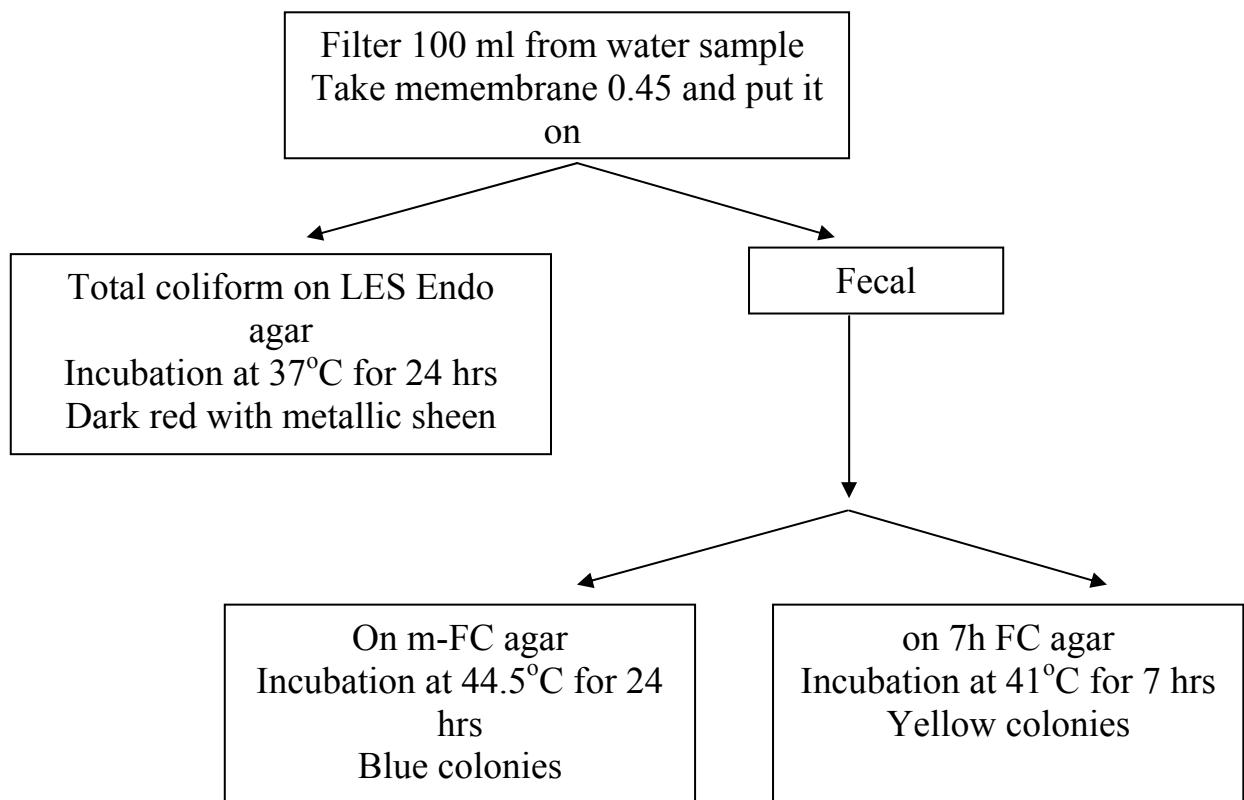
EC- MUG for fecal coliform + (*E.coli*)

- **EC medium component**
- **4-methyl ambellifryl β-Dglucuronide (MUG) 0.05 mg/liter**

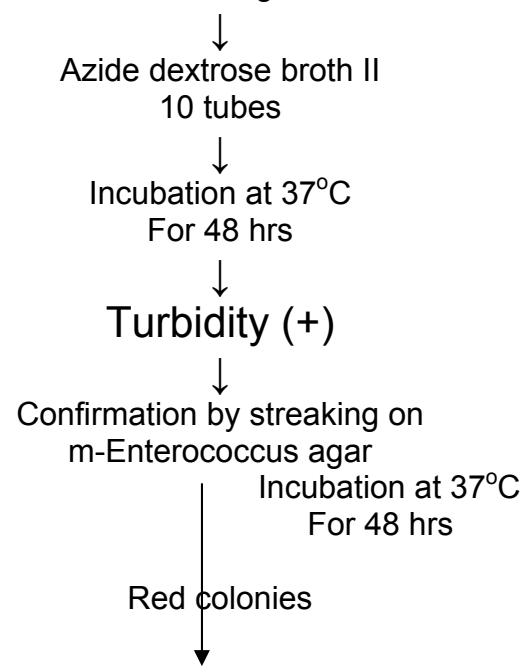




MF -method for detection of coliform from drinking water



MPN-method for detection of fecal streptococci from drinking water



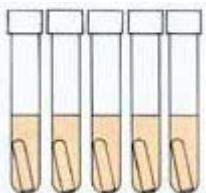
MF -method for detection of fecal sterprococci from drinking water

Filter 100 ml from water sample
 Take membrane 0.45 and put it
 on
 m-Enterococcus agar

Red colonies



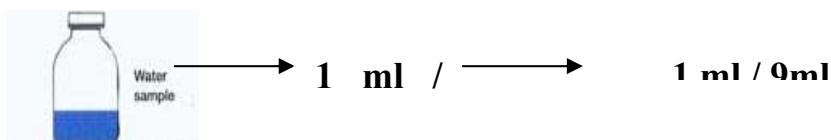
Raw water



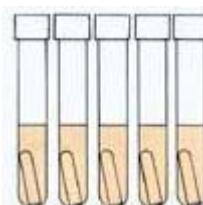
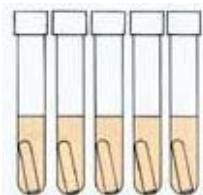
ا مل من التخفيض الاول لكل أنبوبه
 من الصف الاول
 (MPN)

:

- : Ringer



Lauryl Tryptose broth



At 37°C for 48 h

Incubation at 37 48h

(5 3 1)

→ 44.5°C for 24h EC media

Acid and gas is positive tube

Gas is Positive for Fecal coliform group

TC

4 3 0

Membrane filter

M-Endo Agar

Tryptose or polypeptone	10.0 g
Thiopeptone or thiotone	5.0 g
Casitone or trypticase	5.0 g
Yeast extract	1.5 g
Lactose	12.5 g
Sodium chloride, NaCl	5.0 g
Dipotassium hydrogen phosphate, K₂HPO₄	4.375 g
Potassium dihydrogen phosphate, KH₂PO₄	1.375 g
Sodium lauryl sulfate	0.05 g
Sodium desoxycholate	0.10 g
Sodium sulfite, Na₂SO₃	2.10 g
Basic fuchsin	1.05 g
Agar (optional)	15.0 g
Pure water	1 L

Heat to dissolve and not autoclaved

LES Endo agar

Yeast extract	1.2 g
Casitone or trypticase	3.7 g
Thiopeptone or thiotone	3.7 g
Tryptose	7.5 g
Lactose	9.4 g
Dipotassium hydrogen phosphate, K₂HPO₄	3.3 g
Potassium dihydrogen phosphate, KH₂PO₄	1.0 g
Sodium chloride, NaCl	3.7 g
Sodium desoxycholate	0.1 g
Sodium lauryl sulfate	0.05 g

Sodium sulfite, Na₂SO₃	1.6 g
Basic fuchsin	0.8 g
Agar	15.0 g
Pure water	1 L
	pH 7.2

50x9 mm 60x15 mm

. μm .

M-Endo

. LES- Endo agar- Agar

0

Red colonies with metallic (golden) sheen

metallic

Mode of Action

sodium deoxycholate and sodium lauryl sulphate

Sodium sulfite + Basic Fuchsin → Fuchsin- sulfite

Fuchsin

(Fuchsin- sulfate)

E.coli

M-FC medium

Tryptose or biosate	10.0 g
Proteose peptone No. 3 or polypeptone	5.0 g
Yeast extract	3.0 g
Sodium chloride, NaCl	5.0 g
Lactose	12.5 g
Bile salts No. 3 or bile salts mixture	1.5 g
Aniline blue	0.1 g
Agar (optional)	15.0 g
Pure water	1 L

%

0

. NaOH 0.2N Rosolic

50 mg of carbenicillin

:

M-7h FC agar

Proteose peptone No. 3 or polypeptone	5.0 g
Yeast extract	3.0 g
Lactose	10.0 g
d-Mannitol	5.0 g
Sodium chloride, NaCl	7.5 g
Sodium lauryl sulfate	0.2 g
Sodium desoxycholate	0.1 g

Bromcresol purple	0.35 g
Phenol red	0.3 g
Agar	15.0 g
Pure water	1 L

**Heat to boiling (to dissolve)
pH 7.3 cool 55 to 60°C**

M-FC

0

. aniline blue

Mode of Action

Bile Salt (3)

M-7h FC

-)

.(

Detection and Determination of Enterococci (FC)

- 1- Presence/ Absence (Drinking water Only)
- 2- MPN
- 3- MF

FS**Streptococcus***S. faecalis**S. faecuim**S. avium**S. bovis**S. equinus**S. gallinarum***Lancefield Group D antisera****S.****FS***faecalis- S. faecuim*: **FS****Enterococcus***S. faecalis- S. faecuim- S. gallinarum- S. avium***pH 9.6****% .**

0 0

. marine water

Presence/Absence

هذه الطريقة تستخدم فقط لمياه الشرب المراد معرفة صلاحيتها للشرب.
يتم تحضير بيئة الاختبار الابتدائي Azide dextrose broth بضعف قوتها بحجم ٥٠ مل في زجاجه لاتقل عن ٢٥٠ مل وتغلق وتعقم.

Azide dextrose broth (APHA, 2005)

This medium was used as a presumptive test for the detection of enterococci in water samples using multiple tube fermentation technique.

Typical composition (g/liter)

Beef extract.....	4.5 g
Tryptone or polypeptone.....	15.0 g
Glucose.....	7.5 g
Sodium chloride, NaCl.....	7.5 g
Sodium azide, NaN₃.....	0.2 g
Distilled water.....	1 L

The pH was adjusted to 7.2 ± 0.2 at 25°C before sterilization.

بعد حقن الزجاجه المحتويه على ٥٠ مل من البيئه المتخصصه Azide dextrose broth ب ١٠٠ مل من عينة المياه المراد معرفة صلاحيتها للشرب وتحضن لمدة ٤٨ ساعة علي درجه حراره من ٣٥ - ٣٧ درجه مئويه.

وفي حالة وجود عکاره يعتبر هذا ايجابيه الاختبار
ثم يؤخذ ١.٠ مل وتخلط علي الاطباقي المحتويه علي بيئة Pfizer selective agar enterococcus (PSE) agar

Pfizer selective enterococcus (PSE) agar (APHA, 2005)

This medium was used as a confirmed test for the detection and enumeration of enterococci.

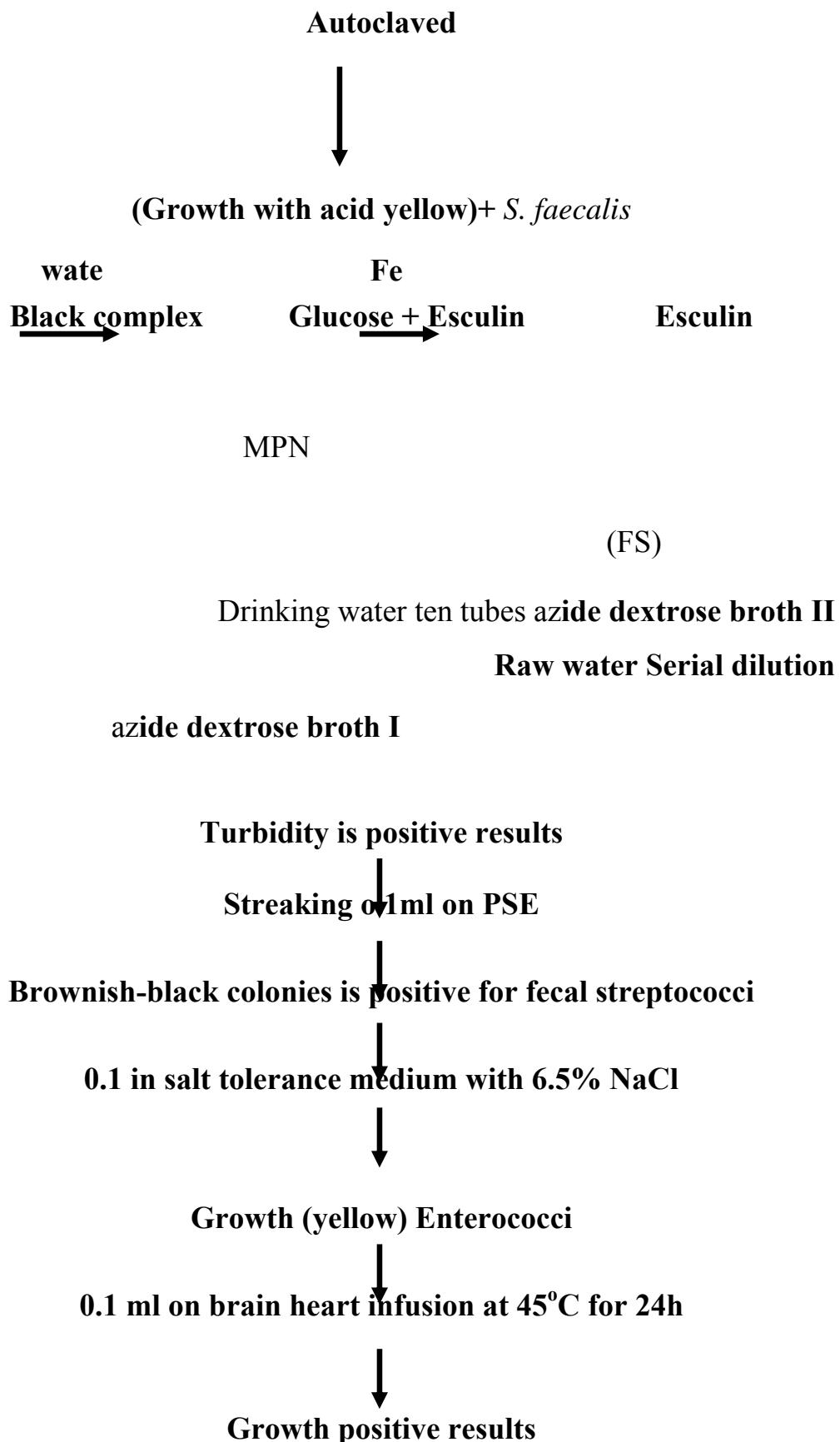
Typical composition (g/liter)

Peptone C.....	17.0 g
Peptone B.....	3.0 g
Yeast extract.....	5.0 g
Bacteriological bile.....	10.0 g
Sodium chloride, NaCL.....	5.0 g
Sodium citrate.....	1.0 g
Esculin.....	0.5 g
Ferric ammonium citrate.....	0.25 g
Sodium azide, NaN₃.....	15.0 g
Agar.....	1L
Distilled water.....	

The pH was adjusted to 7.1± 0.2 before autoclaving at 121°C for 15minutes.

Streak and incubate at 37°C for 48h Brownish colonies (salt tolerance test)

Brain Heart Infusion broth	25g
Sodium chloride	60g
Bromocresol purple	1.5g
(in 100 ml of Ethanol 95%)	
Glucose	1.0g
In pure water	1L



(MF)

m-

Enterococcus agar

TTC

m-Enterococcus agar:

Tryptone.....	2 %
Yeast extract.....	0.5 %
Glucose.....	0.5 %
Dipotassium hydrogen phosphate.....	0.4 %
Sodium azide.....	0.04 %
2,3,5-triphenyl tetrazolium chloride (TTC).....	0.01 %
Agar.....	1 %
Reagent grade water.....	100 ml
Don't autoclave	

MPN-index/100ml = **No. of positive tubex100**

$$\frac{\sqrt{\text{No. of ml in negative tubes}}}{\text{x No. of ml in all tubes}}$$

Using MPN method:

Samples	Total viable bacterial count /ml		MPN-index/100ml		
	At 37°C	At 22°C	Total coliform	Fecal coliform	Fecal streptococci
Egyptian standard 2007	≤50	≤50	Free	Free	Free

Using MF method:

Samples	Total viable bacterial count /ml		CFU/100ml		
	At 37°C	At 22°C	Total coliform	Fecal coliform	Fecal streptococci
Egyptian standard 2007	≤50	≤50	Free	Free	Free

