



USAID | EGYPT
FROM THE AMERICAN PEOPLE



مشروع دعم قطاع مياه الشرب و الصرف الصحي

البرنامج التدريبي ميكروبيولوجيا المياه



تم إعداد هذا المستند بواسطة شركة كيمونكس إنترناشيونال ليقدم للوكالة الأمريكية للتنمية الدولية.

البرنامج التدريبي ميكروبيولوجيا المياه

مشروع دعم قطاع مياه الشرب و الصرف الصحي

مول من الوكالة الأمريكية للتنمية الدولية

() :

.

.

.

.

.

.

.

() :

.

.

.

.

: ()

.

تجري في معامل البكتيريولوجي الاختبارات البكتيريولوجيه وهي من ضمن

البكتيريولوجيه .

.

البكتيريولوجيه

البكتيريولوجيه.

.

البكتيريولوجيه.

.

.

.

(

.

.

.

:

:

•

.

:Power point

•

:

•

.

:

•

.

:

•

.

:

•

•

.

.

(Power Point Projector)

•

•

•

.

.

Power Point

.

×

.

.

:

... :

(

:

. MPN . :

MF

•

•

•

•

•

•

•

•

(

•

•

•

•

•

•

(

.

ميكروبيولوجيا المياه

المياه:

.(Sustainable Development)

:Properties of Water خواص الماء

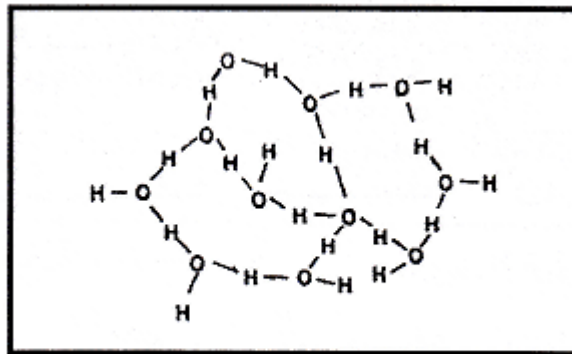
$(H_2O)_n$

(H_2O)

(Covalent Bond)

(105o)

Hydrogen Bond



شكل (١) تماسك جزيئات المياه مع بعضها البعض

تلوث المياه Water Pollution:

الكائنات الحية المسببة للأمراض Pathogens:

(Waterborne Diseases)

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

أهم الأمراض التي تنتقل بواسطة مياه الشرب الملوثة

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



(Flagellin)

Basal

-

granule

الشكل الخارجي للخلاية البكتيرية

Morphology of Bacterial cell

حجم الخلية البكتيرية :Size of bacterial cell

. - .

-

. - .

$$\begin{aligned} & \left(\frac{\text{Volume of cell}}{\text{Volume of cell}} \right) = \left(\frac{\text{Volume of cell}}{\text{Volume of cell}} \right) = \left(\frac{\text{Volume of cell}}{\text{Volume of cell}} \right) \\ & \left(\frac{\text{Volume of cell}}{\text{Volume of cell}} \right) = \left(\frac{\text{Volume of cell}}{\text{Volume of cell}} \right) \end{aligned}$$

كثافة الخلايا البكتيرية :Gravity of the bacterial cell

.

. / .

. / .

. / .

. / .

. / . - .

. / . - .

. / (. + .)

Halophytic

.

Extracellular

•

enzymes

.

•

.

.

.

.

شكل وترتيب الخلايا البكتيرية :Shape and arrangement of bacterial cells

Spherical

.cylindrical or rod like

أولاً: البكتريا المستديرة أو الكروية Spherical or cocci .coccus

كرويات مفردة Monococcus Micrococcus

Meningococcus,

.Gonococcus

كرويات ثنائية Diplococcus:

Diplococcus

.Diplococcus pneumoias

السبحيات الكروية Streptococci:

.Streptococcus

كرويات رباعية:

.Micrococcus tetragenia Tetracoccus

كرويات ثمانية مكعبة:

.Sarcina

Sarcina

.Sarcina & Sporosarcina



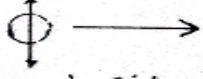
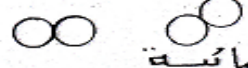
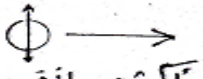

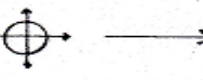

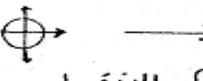


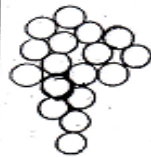
كرويات عنقودية Staphylococcus:

Staphylos

Staphylococcus

Staphylococcus aureus

.Merismopodia

 <p>كروي (Sphere) Coccus</p>	 <p>كروي (مفرد) Coccus ميكروكوكي Micrococcus</p>
 <p>إتقام واحد</p>	 <p>كرويات ثنائية Diplococcus.</p>
 <p>أكثر منه إتقام في نفس المتوى</p>	 <p>سبحية (سلسلة) Streptococcus</p>
 <p>إتقاميه متعامدين</p>	 <p>رباعيات (مسطقة) Tetrads</p>
 <p>يتكرر الإتقاميه المتعامدين مرة واحدة</p>	 <p>مكعب (ثمانيات) سارسينا cubic (eights)</p>
 <p>تكرر الإتقامات في متويات عديدة</p>	 <p>الحنقودية (غير منظم) Staphylococcus</p>
<p>التجمعات الكروية</p>	

ثانيا: البكتريا العصوية (الاسطوانية) Rod likes:

(أ) العصويات المستقيمة Straight rods:

Cylindrical

Rod likes

Bacillus

Bacilli

.

Clostridium

.

:

Bacillus anthracis

.

.

Escherichia coli

.

. Fecal coliform

Fusobacterium

Fusiform

.

.

إلا انه فى حالات قليلة يشاهد تجمع خليتين عضويتين أو أكثر وذلك مثل:

.Diplobacilli

.

.

.Streptobacilli

.

Palisade arrangement

Corynebacteria

Corynebacterium

Polymorphism

.

(ب) العصويات المنحنية Curved rods:

:

١- البكتريا الضمية (أو الواوية) Vibrio:

.

٢- البكتريا الحلزونية Sprilla:

Sprillum

Spirillum

.

:





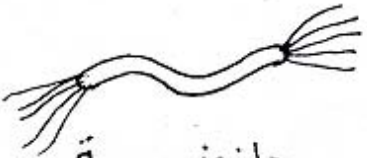

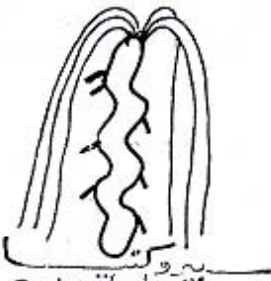
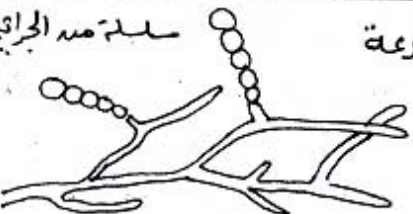
Actinomycetis

Actinomyces

Phycomycetes

Streptomyces

.

الأشكال العصوية	
straight rods	أ- العصويات المستقيمة
 Long rods طرف متدبر	 Small rods طرف متدبر
	مغزلية Fusobacteria
	أشكال دفتيرية Diphtheroid Corynebacterium diphtheriae
Curved rods	ب- العصويات المنحنية
	حلزونية Spirillum
	ضمية واوية Vibrio Comma
	منحني مرن Spirochete
	الأشكال الخيطية المتفرعة الآكتينوميستات

ظاهرة تعدد الأشكال Polymorphism:

:

.Rhizobium

Mycobacteria

) Corynebacterium

.(

.Bacteriodes

Myxobacteria

تركيب الخلية البكتيرية

Structure of bacterial cell

أ- تراكيب سطحية (خارجية) Superficial structures:

() Capsule () Cell wall
Pili Flagella

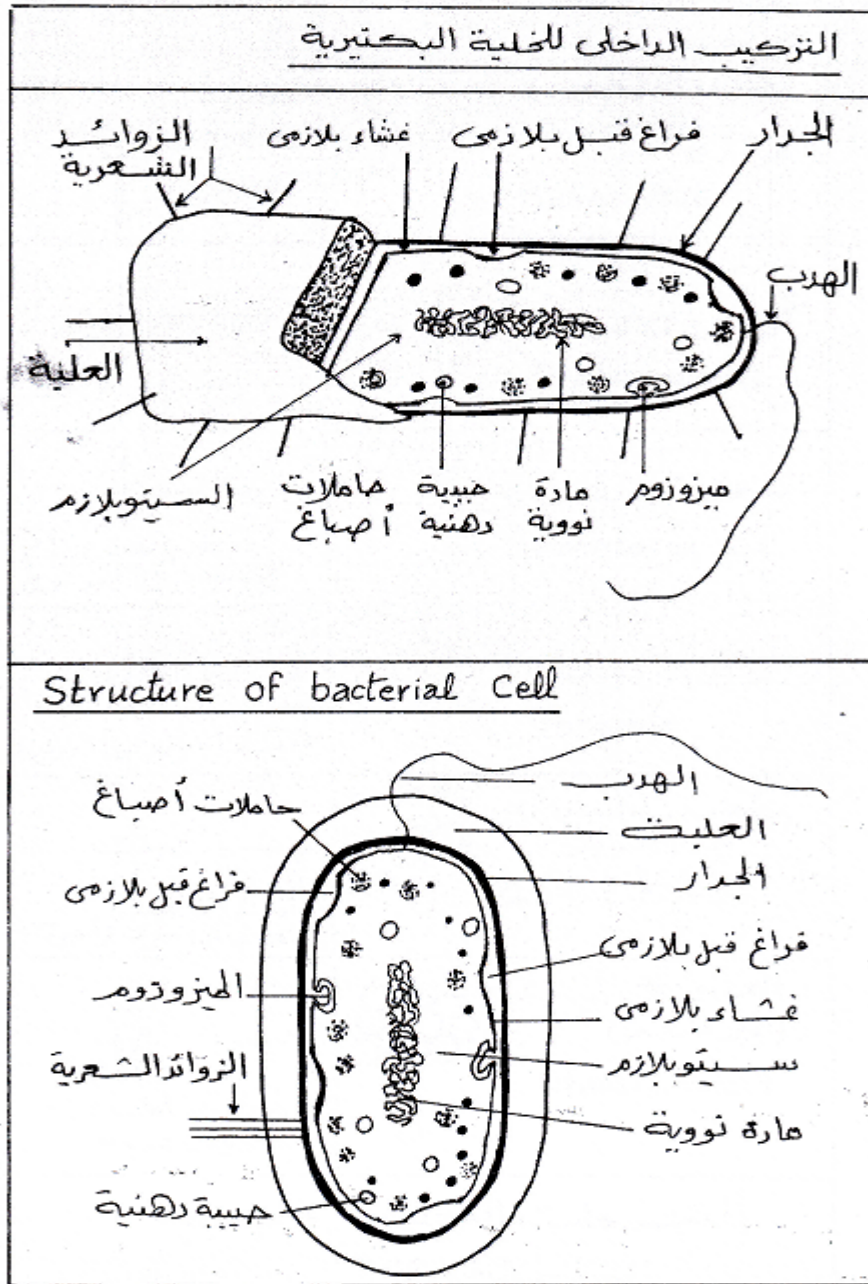
—

ب- 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 -

(10⁹ Nanometer = (nm)
%

.

.

التركيب الكيماوي لجدار الخلية البكتيرية:

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

١ - ببتيدات Peptides:

DandL Alanine D- glutanic -
L-lysine or) glycine
(Diaminopimelic.

٢ - سكريات أمينية Amino sugar:

▪ .N- Acetylglucosamin

▪ N-Acetyl muramic acid

(Murein) Peptidoglycan

—

٣- حمض التيكويك Teichoic:

(—)
(—) .

—

Covalent

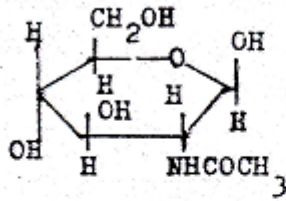
.bonds

٤- الدهون والدهون الفوسفورية Lipids & phospholipids:

٥- عديدات السكار الدهنية Lipopolysaccharides :

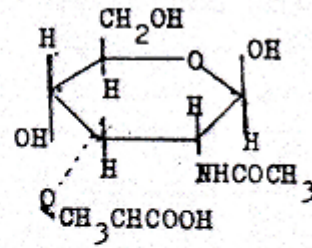
٦- البروتينات الدهنية Lipoproteins:

N-acetylglucosamine

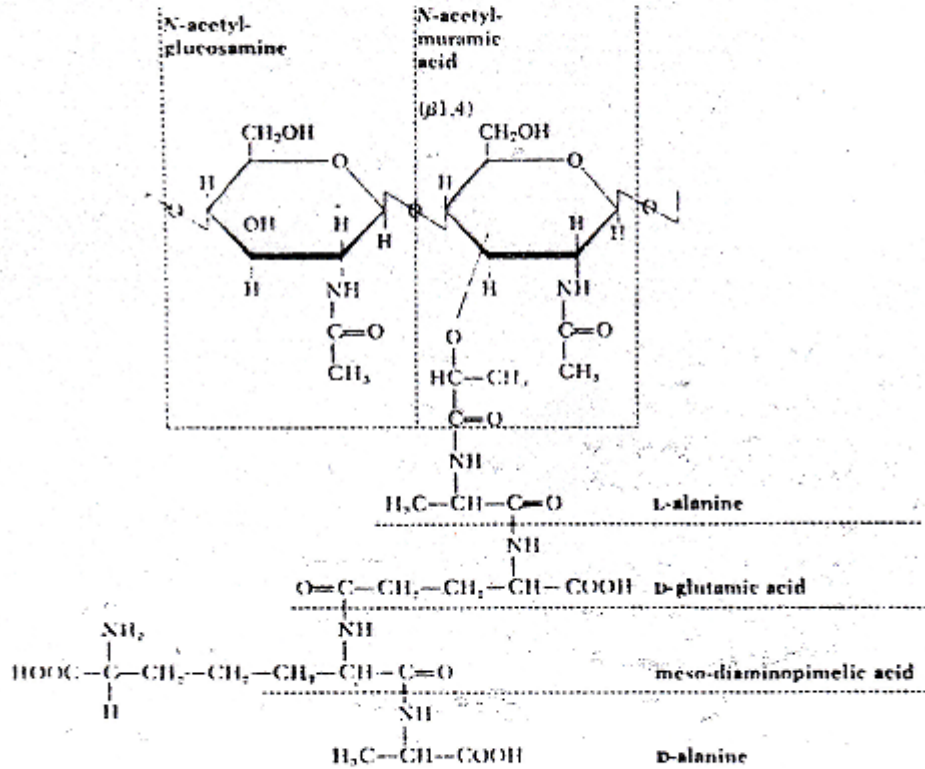


ن - استيل جلكوز أمين

N-acetylmuramic acid



ن - استيل حمض الميوراميك



شكل لتوضيح ارتباط ن - استيل حمض الميوراميك مع ن - استيل جلكوز أمين بين ذرتي الكربون رقم ١، ٤ في الوضع بيتا وهذا التركيب يمثل الهيكل التركيبي لجدار الخلية - ويتصل بـ حمض الميوراميك رابطة ببتيدية قصيرة محتوية على الأحماض ل - ألانين، د-جلوتاميك، ميزو داى أمينو بميليك، د-الانين.

البكتريا الموجبة لصبغة جرام:

mm -
%
Lysozyme
- .

البكتريا السالبة لجرام:

%
E. coli
Ca++

.Endotoxins

Lipoproteins

أهم الفروق بين مكونات الجدار الخلوية في البكتريا

السالبة والموجبة لجرام

الصفة	الموجبة لجرام	السالبة لجرام
	- %	- %
	(- %)	(-)
	- nm	nm
	-	-
	-	+
	+	-
	-	+

٢- العلية:

Viscous Slime

Polysaccharides

:

Phospholipid

Polypeptide

DNA

Streptococcus •

Hyaluronic

Yersinia pestis •

٣- أهداب الخلية البكتيرية The bacterial Flagella:

Flagella

Giliding

Flexion movement

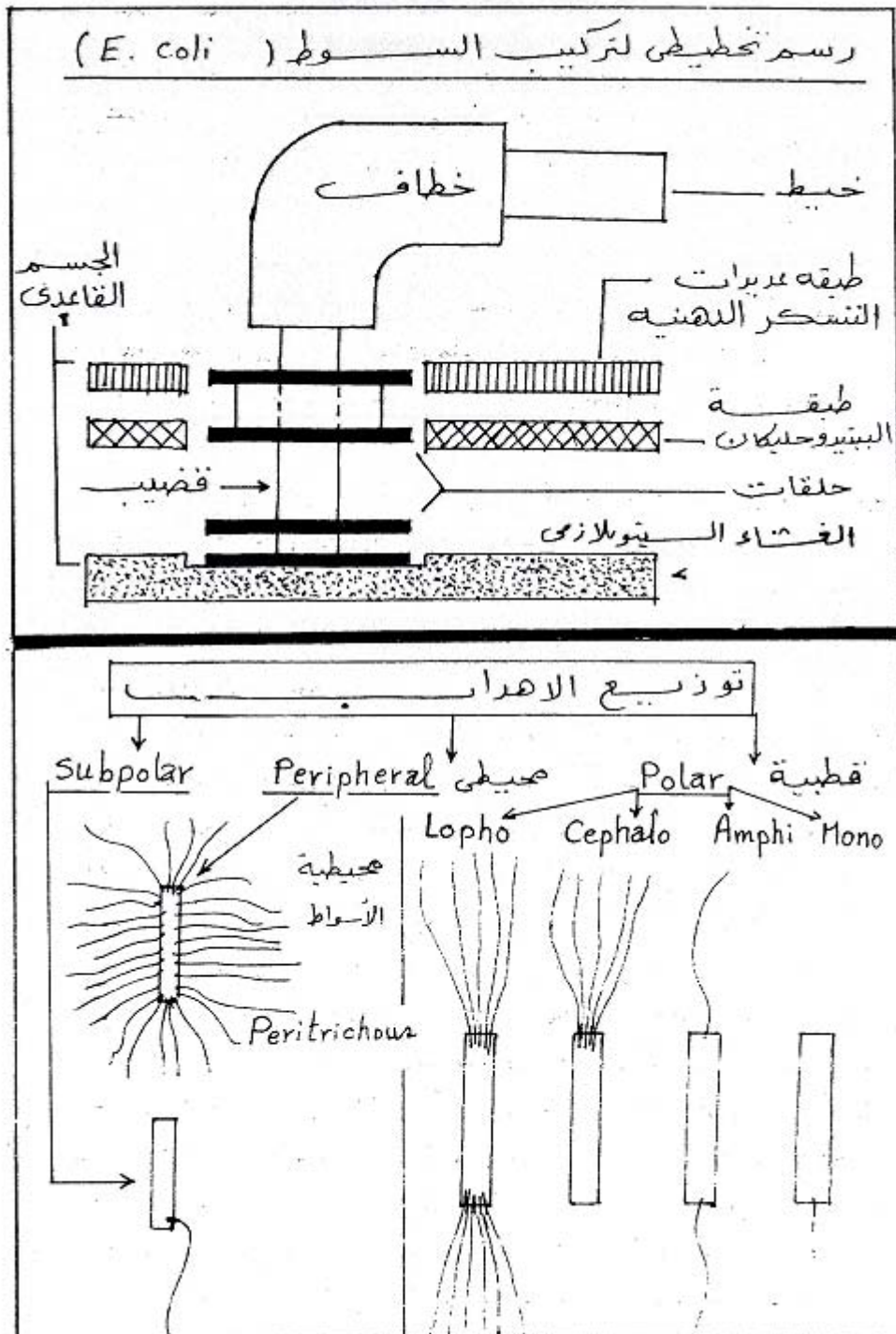
movement

Motile

تركيب الاسواط البكتيرية:

basal body الجسم القاعدي

Hook



توزيع الأهداب على سطح الخلية البكتيرية:

أهداب طرفية (قطبية) Polar Flagella.

Monotrichous	•
Nitrosomonas	Vibrio
.Amphotrichous	•
	.Pseudomonas
.Cephalotrichous	•
	.Spirillum
.Lophotrichous	•
(Peripheral) Lateral flagella	•
.Peritrichous	

أهداب محيطية (Peripheral) lateral flagella أهداب على طول امتداد الجدار الخلوي البكتيري Peritrichous مثل *E. coli*.

الزوائد الشعرية:

– Pili:

Fimbriae	(Pilus –)
–	(–)
.Pilin	

١- زوائد البيلي الجنسية Sexpili أو F-Pili:

– *E. coli*

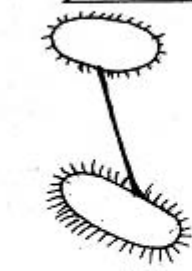
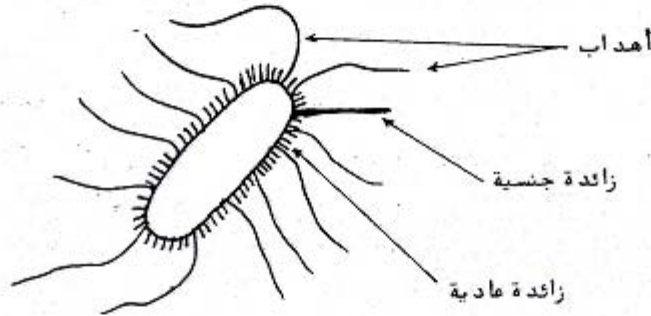
Episome

–

.

٢ - زوائد البيلي 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 تمكنها من الحصول على الغذاء ، توجد علاقة بين قدرة البكتيريا المسببة لمرض السيلان ووجود البيلي ، ويمكن أن تلتصق خلايا السلالات بواسطة البيلي بسهولة بالكثير من الخلايا ذات النواة الحقيقية وهذا الالتصاق ضروري لتكشف (ظهور) المرض حيث أن السلالات التي لا تملك البيلي تفشل في إحداث المرض .



صورة بالمجهر الإلكتروني تبين التزاوج بين الخلايا البكتيرية ويشاهد الزائدة الجنسية .



صورة بالمجهر الإلكتروني لتزاوج خلية مذكرة و خلية مؤنثة عبر زائدة جنسية .

التركيب الداخلية للخلية البكتيرية

The internal structure of bacterial cell

(Protoplast) Protoplasm

:

Cytoplasmic (—) •
membrane.

.Cytoplasm and its content •

.Nuclear material (system) () •

الغشاء السيتوبلازمي :Cytoplasmic membrane

Plasma membrane

Protoplasmic membrane

" "

nm

Periplasm

.nm

nm .

()

()

()

...()

.

التركيب الكيماوي للغشاء البلازمي:

% % %

%

Mycolic acid

خصائص الغشاء البلازمي:

Selective permeability

.Semipermeable

وظائف الغشاء البلازمي:

.Dehydrogenase

Cytochrome oxidase system

Hydrolysis enzymes

أولاً: العضيات السيتوبلازمية Cytoplasmic organelles:

١- الريبوسومات Ribosomes:

nm -

Riponucleoprotein

%

٢- الميزوسومات Mesosomes:

Middle Mesos

Body Soma

Chondrioides

.Intracellular membranous structure

وظائف الميزوسوم:

Link

	Link
1.	

()

٣- الأصباغ التمثيلية :Photosynthetic pigments

ثانياً: الفجوات Vacuoles:

•

٣- الجهاز النووي Nuclear System

(المادة النووية Nuclear material)

أولاً: النواة Nucleus:

DNA

()

()

E. coli

وظائف الأحماض النووية بالخلايا الحية:

DNA

()

.Replication

ثانياً: الإبيسومات Episomes:

DNA

/ Extrachromosomal DNA

ثالثاً: البلازميدات Plasmids:

Pseudomonas

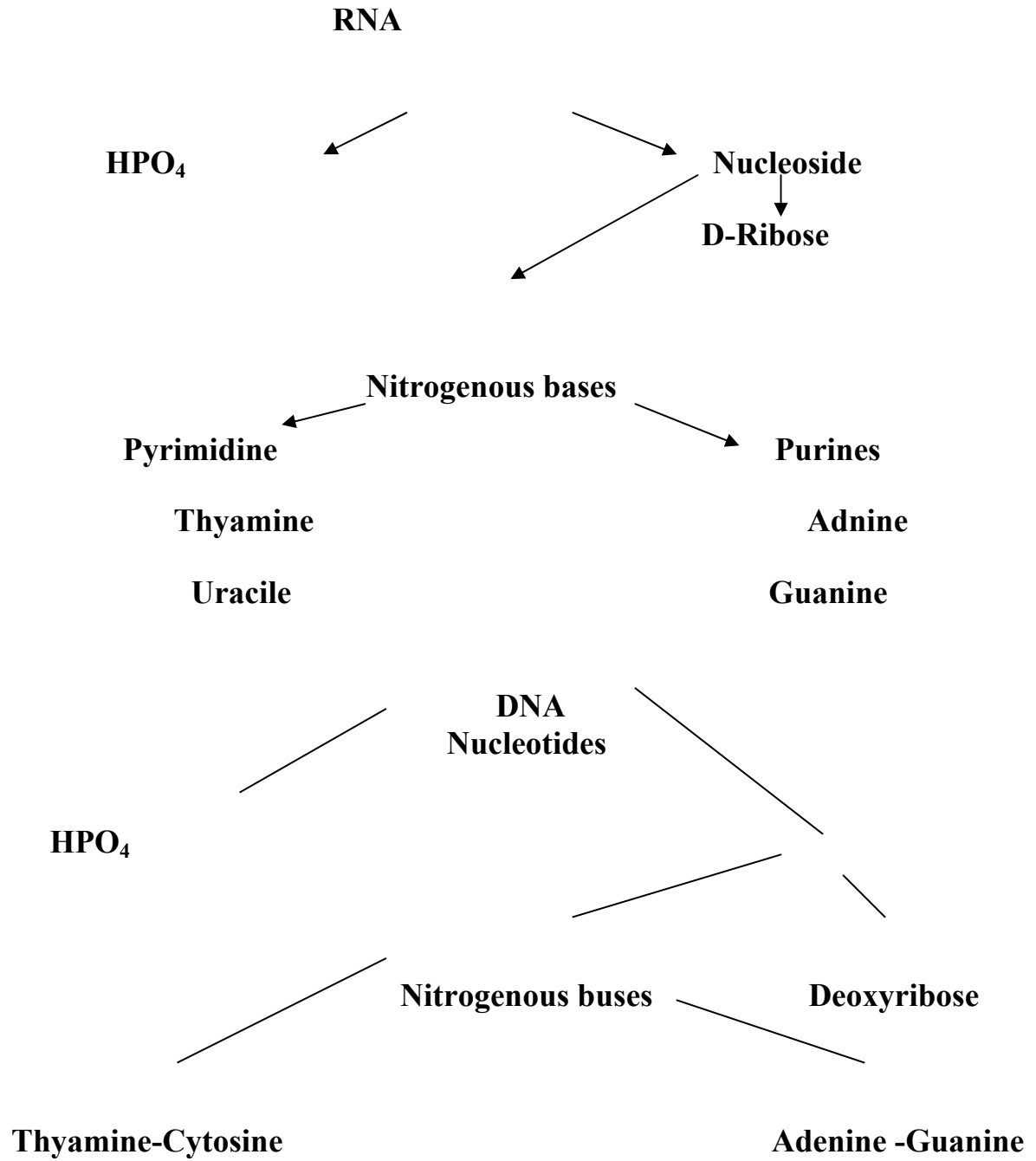
E. coli

.Endotoxins

ومن أهم مجاميع البلازميدات المنتشرة في الأجناس البكتيرية:

.(RF) Resistance Factor

.(FP) Fertility particles



•

•

•

•

المياه السطحية:

عينه مياه الشرب:

()

•

•

•



USAID | EGYPT
FROM THE AMERICAN PEOPLE

بِسْمِ اللَّهِ الرَّحْمَنِ الرَّحِيمِ

"وَجْعَلْنَا مِنَ الْمَاءِ كُلِّ شَيْءٍ حَيٍّ"

صدق الله العظيم



USAID | EGYPT
FROM THE AMERICAN PEOPLE

Water: Indicators and pathogens

Prof. Dr. Mohamed Kamel



USAID | **EGYPT**
FROM THE AMERICAN PEOPLE

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.**



USAID | **EGYPT**
FROM THE AMERICAN PEOPLE

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:

- (a) 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.
- (b) 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.



USAID | **EGYPT**
FROM THE AMERICAN PEOPLE

- (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.



USAID | **EGYPT**
FROM THE AMERICAN PEOPLE

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

بِسْمِ اللَّهِ الرَّحْمَنِ الرَّحِيمِ

"وَجْعَلْنَا مِنَ الْمَاءِ كُلِّ شَيْءٍ حَيٍّ"

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

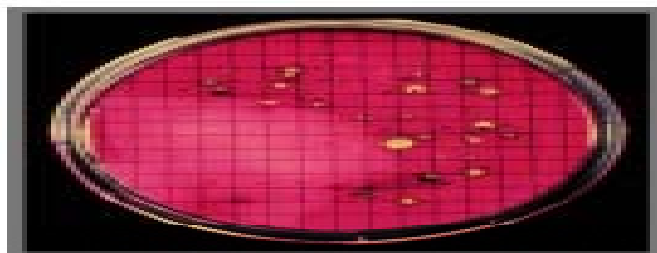
Total coliform

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

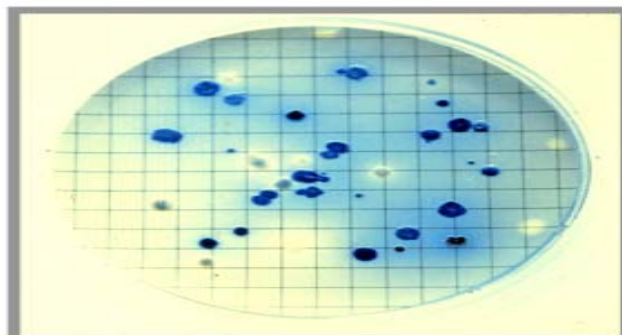
Fecal coliform

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.



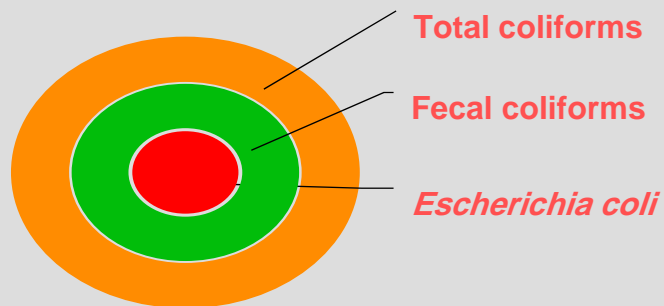
USAID | **EGYPT**
FROM THE AMERICAN PEOPLE

- (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

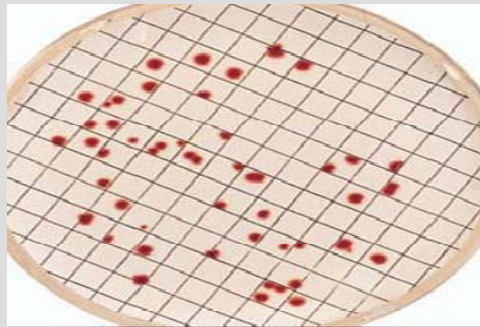
Fecal streptococci

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 hazardous effects for 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

التعقيم Sterilization

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 الرطوبة 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 إبر التلقيح وفوقه الأواني الزجاجية الزجاجات والشرائح الزجاجية والأنابيب وقد تستعمل بضع نقط كحول ثم إشعالها كما في تعقيم فوهة الصنبور وغير ذلك.

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

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

الحرارة الرطبة: أي باستخدام البخار وتشمل:

١- استخدام حرارة البخار (درجة الحرارة ١٠٠م) 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 وترموتر بغطاء الجهاز.

طريقة عمله:

يسخن الماء حتي درجة الغليان ١٠٠م تحت الضغط الجوي العادي ويخرج البخار الذى يستخدم فى تعقيم البيئات التى تفسد عند استعمال الحرارة العالية (أكثر من ١٠٠م) مثل: بيئة السكريات، بيئة الكربوهيدرات، بيئة اللبنن بيئة الجيلاتين. (خوفا من تكسير أو حرق السكريات).

وتعرض البيئات للبخار لمدة ٢٠ دقيقة يوميا على ثلاثة أيام متعاقبة ويسمى بالتعقيم المتقطع Intermittent sterilization وهذا التكرار راجع لتدمير الخلايا الخضرية ثم تترك العينة على درجة الحرارة العادية لتتاح الفرصة لجراثيم البكتريا أن تنبت متحولة لخلية خضرية ثم يعاد التعقيم مرة أخرى لقتل هذه الخلايا الخضرية وهكذا فى 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 إنها قادرة على اختراق جدر الجراثيم وقتلها.

يستخدم فى هذا النوع من التعقيم جهاز الاوتوكلاف (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 بترموستات وترموتر يوجد به صمام أمان.

لتشغيل الجهاز:

توضع المواد المراد تعقيمها ثم يوضع الماء بالقدر الكافي حتي العلامة ثم يغلق غلقا محكما ثم يشغل الجهاز لتسخين الماء على أن يكون صمام فتحة الهواء مفتوحة لخروج الهواء الموجود وعند خروج البخار يغلق الصمام فيرتفع الضغط داخل حلة الاوتوكلاف ويظهر ذلك على المانومتر الذى سبق ضبطه عند الضغط المطلوب ١.٥

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

فقد درج المانومتر من نقطة البداية (الضغط الجوي العادي) الصفر (١٥ رطل/بوصة٢) يبدأ ارتفاع الضغط بزيادة وجود البخار يبدأ المانومتر في الارتفاع حتي يصل إلى لاضغط المطلوب تتصل درجة الحرارة ١٢١م° وينظم هذه الدرجة وجود الثرومستات لقطع التيار وتشغيله.

ويترك الجهاز بهذا الضغط ودرجة الحرارة المطلوبة للمدة المطلوبة ثم يفصل التيار عن الجهاز ويترك الجهاز ليبرد وينزل الضغط ثم يبدأ في فتح الصمام وفتح الجهاز وتستخرج منه الأدوات.

ولا يجب الإسراع في فتح الاتوكلاف حتى لا تغلي البئات السائلة بشدة وتفور نتيجة وجودها على درجة اعلي من ١٠٠م° وتطير السدادات أو تكسر الأواني الرخامية.

والاتوكلاف: هو اساس معمل الميكروبيولوجي ويستخدم في:

١. معظم البيئات الميكروبيولوجية التي تتحمل درجات الحرارة العالية.
٢. الشاس – القماش – القطن – السدادات.
٣. المرشحات المختلفة.
٤. المزارع البكتيرية الممرضة يتم التخلص منها بالتعقيم بواسطة الاتوكلاف.

الاحتياجات لنمو الكائنات الدقيقة

زراعة الكائنات الدقيقة تعتمد أساسا على عوامل هامة:

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

الأساسيات فى مكونات البيئة الغذائية:

١. مصدر كربوني للحصول على الطاقة مثل المواد الكربوهيدراتية سكر الجلوكوز والمالتوز واللاكتوز....

٢. مصدر نتروجين مثل الببتون ومشتقاته.

٣. مصدر للفوسفات والكبريت الفوسفور يستخدم فى تخليق نيكلوتير ونيكلوسيد والأحماض النووية والفوسفوليبيدات والكبريت لتكوين الأحماض الامينية الكبريتية.

٤. الأملاح المعدنية مثل الصوديوم والبوتاسيوم والمغنسيوم والكالسيوم وابون الفوسفور وبعض المعادن بكمية ضئيلة جدا مثل الزنك وغيره والمنجنيز والتي تستخدم فى نمو البكتريا.

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 والبيريمدين.

العوامل التى تؤثر على البيئة الغذائية وتأثيرها على الخصائص المشجعة للنمو:

- تعتمد البكتريا قدرتهما على النمو على بعض العوامل الفيزيائية والكيميائية.
- فالنمو يكون أساسا على تكاثر الخلايا البكتيرية وزيادة كثافتها فى البيئة الغذائية.
- فاستخدام البيئة المناسبة والمحتوية على مواد غذائية وعوامل النمو التى تشجع زيادة أعداد البكتيرية وكل ذلك معتمد على عوامل أخرى تؤثر على النمو فى البيئة.

البيئات الغذائية

Culture media

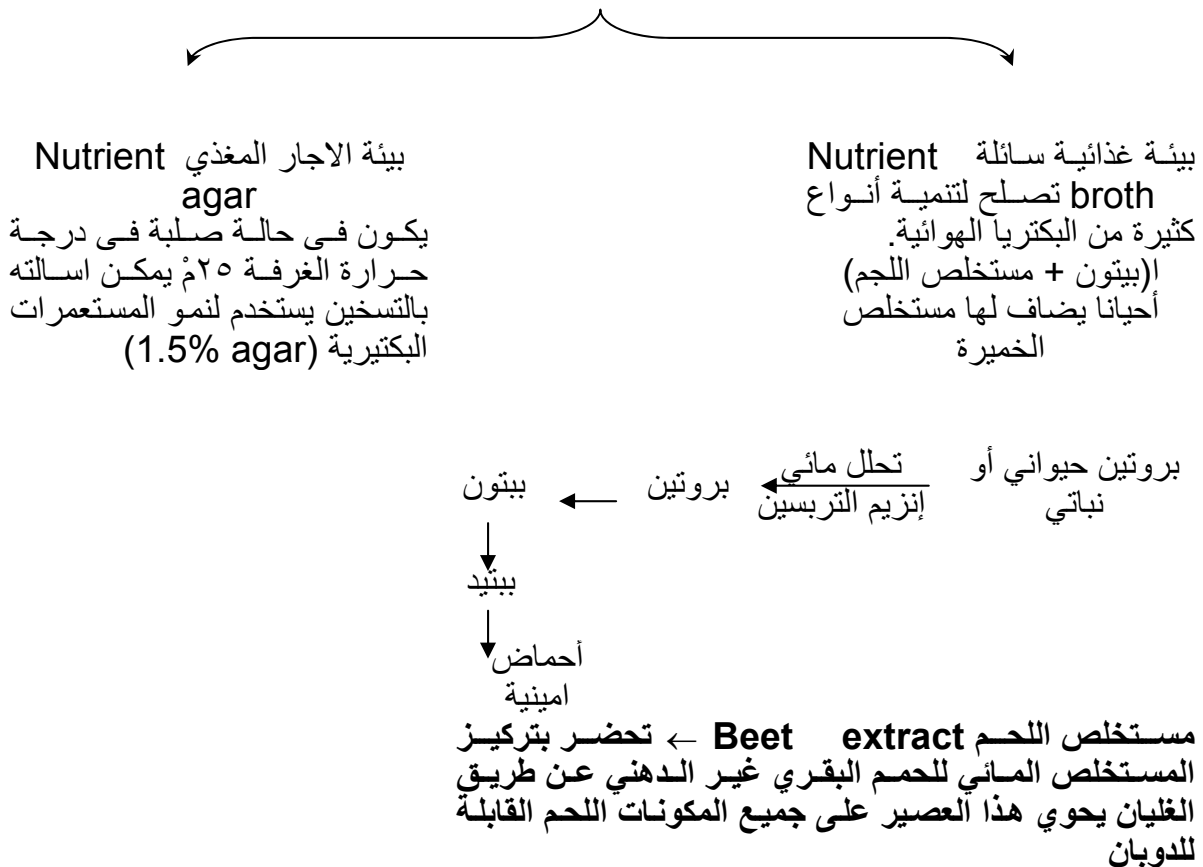
البيئة الغذائية:

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

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

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

أنواع البيئات الغذائية



تصنيف البيئات الغذائية للأنواع 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.

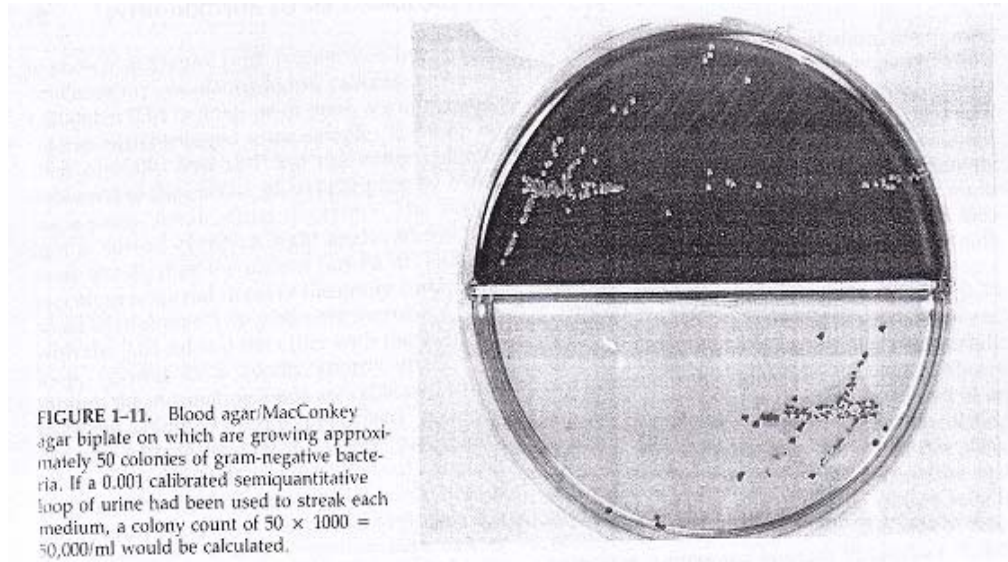
٢. البيئات المنتقية Selective Media:

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

فمثلا إضافة صبغة الابوسين، الكريستال البنفسجية، وازرق المثيلين للمنبت الغذائي حيث يؤدي لنم نوع معين من البكتيريا وعدم نمو الأنواع الأخرى.

٣. البيئات المفرقة للميكروبات Differential Media:

فمثلا 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.



٤. بيانات 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 التغير الكيميائي الناتج عن الأحياء المجهرية مثل بيئات السكر التخمرية.

٧. لبيئات الخاصة:

تحضر أنواع من البيئات الغذائية المختلفة لأجل إكثار 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 أمثل لكي تعطي أقصى نمو لها.

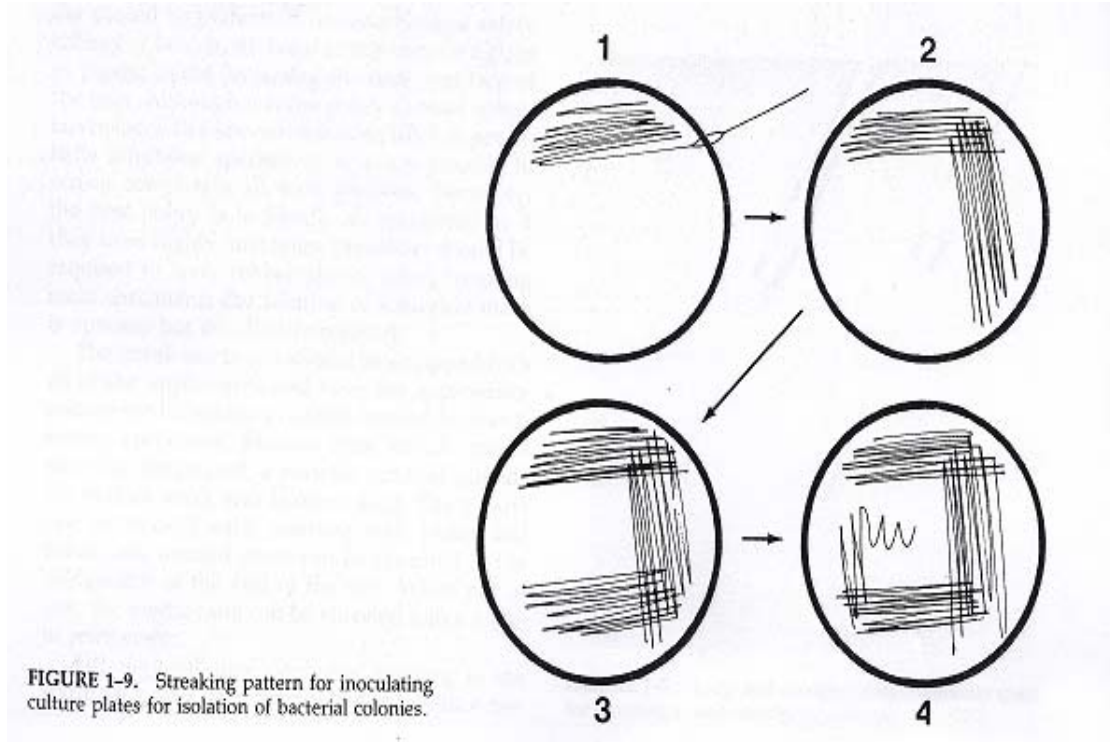
لذلك يجب ضبط PH للبيئة. وهناك أنواع مختلفة من PH indicator Thymol blue, methyl red, phenol red, etc. كما يجب إضافة أملاح منظمة phosphate buffer.

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

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

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 مرتبط بالغشاء البلازمي والجدار الخلوي للخلية.

٤. الرطوبة Moisture: النشاط المائي Water activity 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 الأيض لخارج الخلية والمحافظة على رطوبة البرتوبلازم فالماء يمثل ٧٠-٩٠% من مكونات الخلية بكمية الرطوبة الحرة هي التي تحدد نمو ومدى نشاط البكتيريا وليست كمية الرطوبة الكلية الماء النقي النشاط المائي له = ١ ثم تقل كلما ارتفع تركيز المواد المترابطة بماء الوسط الحد الأدنى للنشاط المائي اللازم لنمو البكتيريا العادية = ٠.٩١ .



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 والتي تسبب امراضا مثل الدوسنتاريا الباسيلية والتيفود وغير ذلك وقتا طويلا وتحتاج لمجهود أكثر مما انه يتطلب اعتبارات كثيرة لذا يستعاض عن الكشف عن تلك المسببات المرضية سواء كانت فيروسية بكتيرية أو طفيلية والتي قد يحتمل وجودها في الماء بالكشف عن وجود الدلائل البكتيرية مثل العد الكلي البكتيري عند درجتي حرارة ٣٥ أو ٣٧م، ٢٠م أو ٢٢م – وبكتيريا القولون الكلية وبكتيريا القولون البرازية وكذلك ابشرشياكولاي وبكتيريا السبحية البرازية.

الصفات العامة للدليل المثالي:

- يجب ألا تكون هذه الدلائل البكتيرية ممرضة.
- يجب وجودها بإعداد عالية في المواد البرازية للإنسان والحيوان.
- يجب ألا تتكاثر (تتضاعف) في المياه الطبيعية.
- قدرة تحملها مشابهة أو أكثر من الميكروبات المرضية المعوبة.
- يجب أن توجد بإعداد اكبر من الميكروبات المرضية المعوبة.
- مدي استجابتهما 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 البكتريا تعطي صورة عامة على حالة ونوعية المياه من الناحية الميكروبيولوجية مثل العد الكلي البكتيري – مجموعة بكتريا القولون الكلية.

٢. أدلة التلوث البرازي **Faecal pollution indicators**:

هذه المجموعة وجودها يدل على وجود التلوث البرازي مثل مجموعة بكتيريا القولون البرازية – ايشرشياكولاي – مجموعة البكتيريا السبحية البرازية وهذه المجموعة يدل وجودها على احتمال وجود الميكروبات المعوية.

٣. أدلة العمليات **Process indicators**:

هذه المجموعة التي تستخدم كدلالة على كفاءة عمليات المعالجة مثل العد الكلي البكتيري وبكتيريا القولون الكلية فمن الممكن استخدامها كدلالة 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 وعموما 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.

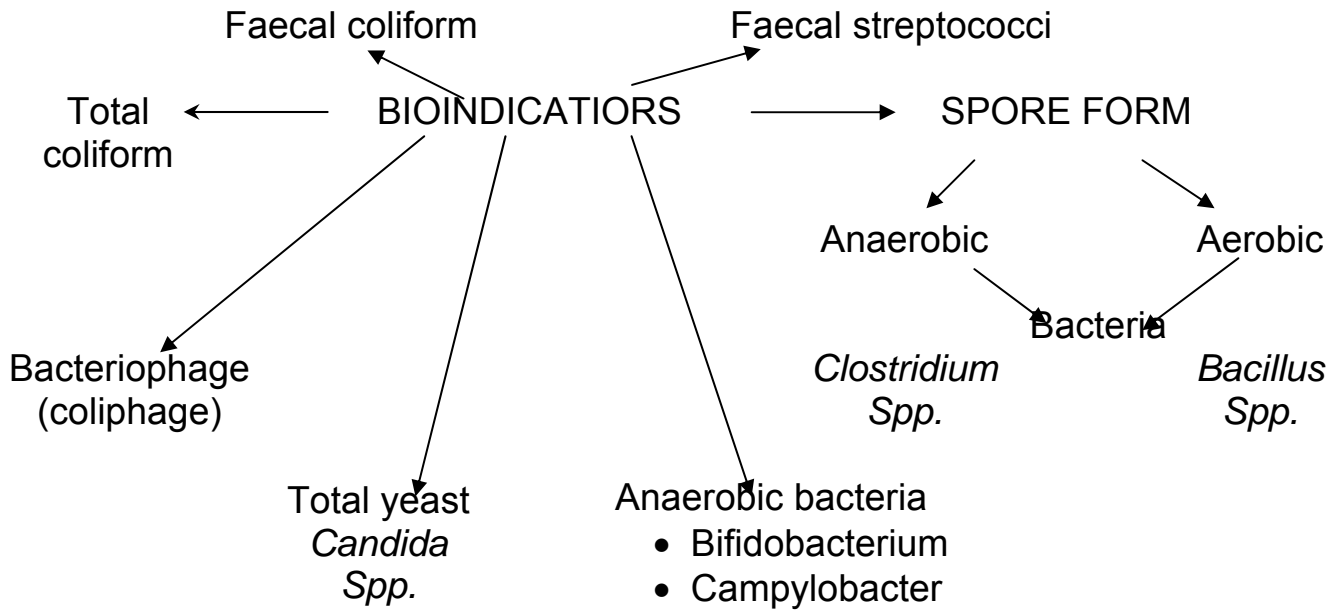
٣. دلائل تدل على التلوث البرازي في المياه **Faecal pollution**:

- بكتيريا القولون البرازية Faecal coliform.
- البكتيريا السبحية البرازية Faecal streptococci.
- ايشرشيا كولاي *Escherichia coli*.

وكخطوة اولي يجب نضع خط فاصل بين Indicator, Index

- Index organism مؤشر يدل على وجود ميكروب مرضي معين في حالة وجوده.

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



طرق التحاليل البكتريولوجيا للمياه:

لحماية البيئة المائية يجب عمل رصد بيئي للملوثات البيولوجية للمياه ويجب خلوها من مسببات 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 ولكل 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 ايشرشيا كولاي والبكتيريا السبحية البرازية. العد الكلي البكتيري في المياه (Total viable bacterial count) العد الكلي البكتيري يتمثل في انواع البكتيريا الهوائية واللاهوائية اختيارية والتي تستخدم مصدر الكربون والطاقة من المواد العضوية واعادها يعتمد علي تركيب البيئة المستخدمة وهذه الاعداد تشمل بكتيريا سالبة لجرام تنتمي للجناس التالية:

Pseudomonas – Aeromonas – Klebsiella – Flavobacterium – Enterobacter – Citrobacter- Serratia – Acinetobacter – Proteus and others

ومن هذه البكتيريا انواع انتهازية ممرضة:-

Pseudomonas – Flavobacterium – Aeromonas

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

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

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

طرق العد الكلي البكتيري :

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

١- طريقة الاطباق المصبوبة Pour plate method

طريقة بسيطة وسهلة ويستخدم فيها حجم يتراوح ما بين ٠.١ - ٢ مل من عينة المياه او من التخفيف المناسب يتم حقنها في الاطباق الزجاجية المعقمة ثم يتم صب البيئة المسالة اسالة كاملة والتي تم تبريدها لدرجة ٥٠ م والمحفوظة في حمام مائي درجة حرارة ٤٥ م .
يتم رج الاطباق برفق في اتجاه عقارب الساعة ثم عكس اتجاه عقارب الساعة حتي يتم توزيع عينة المياه علي جميع اجزاء الطبق ثم تترك حتي تتصلب ثم يتم تحضين الاطباق مقلوبة في المحضن علي الدرجة المطلوبة والوقت المطلوب .

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

هذه الطريقة تتفادي حدوث الصدمة الحرارية علي المحتوي البكتيري في الحجم المستخدم من العينة كما انها تظهر المستعمرات علي سطح البيئة بشكلها ومن الممكن عزلها والتعرف عليها.
تستخدم هذه الطريقة حجم مناسب من العينة يتراوح ما بين ٠.١ - ٠.٥ مل او من التخفيف المناسب

وفي هذه الطريقة تصب الاطباق ببيئة اجار المستخدم مسبقا وتترك لتتصلب ويتم قلب الاطباق حتي تجف ونتخلص من الرطوبة الحادثة علي سطح البيئة المستخدمة
يتم الزرع بالحجم المناسب من العينة والتي تكون عادة ٠.١ مل علي سطح بيئة الاجار المتلب والجاف مسبقا ويتم نشر هذا الحجم علي المساحة الكاملة للطبق بانتظام.
ثم تترك هذه الاطباق حتي يدمص الحجم او من العينة علي سطح البيئة المستخدم
ثم تقلب الاطباق ويتم تحضينها علي درجة الحرارة المناسبة والوقت المناسب
ثم تفحص ويعد العد الكلي الموجود علي السطح.

٣- طريقة الاغشية المرشحة Membrane filter method

تستخدم هذه الطريقة في حالة المياه المحتمل اعداد المحتوي الميكروبي قليلة وعكارتها قليلة يرشح الحجم المناسب من العينة علي الاغشية البكتيريولوجية وتوزع بانتظام ثم تنقل هذه الاغشية بيئة الاجار المصبوبة مسبقا في الاطباق المعقمة وتوضع علي سطح بيئة الاجار المتصلبة والجافة ثم تحضن الاطباق مقلوبة علي 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 علي 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 والمتوقع بها المحتوي البكتيري المناسب (٣٠-٣٠٠ مستعمرة / ١ مل) في العد الكلي البكتيري في طريقة الاطباق المصبوبة والمحقونة بالحجم المناسب وبعد تحضينها علي الدرجة والوقت المناسب يجب ان تكون اعداد المستعمرات البكتيرية ما بين ٣٠-٣٠٠ مستعمرة حتي نتفادي عامل الخطا وخصوصا عند اجراء التخفيفات البيئات المستخدمة:

١- بيئة الاجار للعد (بيئة تربتون جلوكوز مستخلص الخميرة للاجار)

Plate count agar (Tryptone glucose yeast extract agar)

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

ومحتواها كالاتي :

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 ± 0.2 بعد التعقيم بالاولوتوكلاف عند درجة ١٢١ م لمدة ١٥ دقيقة

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

هذه البيئة غنية بالمغذيات تستخدم فقط في طريقة العد الكلي البكتيري بطريقة الأغشية

البكتيريولوجية المرشحة 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 الجليسرول ويضبط درجة الحموضة عند ٧.١ ثم يتم طبخها بتسخينها تدريجيا وحتى درجة الغليان وذوبان كل المحتويات ثم يتم اضافة الجليسرول وترج 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 - Membrane filter method plate method هذه البيئة ذات محتوى اقل في المغذيات ولكن تعطي اعداد من العد الكلي اكثر من البيئات السابقة ذات المحتوى الاكثر من المغذيات وهي تتكون من المحتويات الاتية بنسبة ٠.٥ جرام لكل محتوى :

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

وكذلك sodium pyrovate - dipotassium hydrogen phosphate بنسبة ٠.٣ جرام و magnesium sulfate heptahydrate بنسبة ٠.٣ 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 اوتوكلافا علي درجة ١٢١ م لمدة ١٥ دقيقة.

بيئة NWRI الاجار والمستخدم في العد الكلي البكتيري لكل طرق العد بطريقة الصب والزرع على السطح وطريقة الأغشية 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 تعقيمها اوتوكلافياً 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 تعبر عن المحتوى البكتيرى ذات المصدر الحيوانى من ذوات الدم الحار.

٢- ٢٠ أو ٢٢ درجة مئوية وهذه الدرجة تعبر عن المحتوى البكتيرى الموجود فعلاً فى البيئة المائية قبل المعالجة.

وفى النظام الإنجليزى تستخدم درجتى ٣٧ درجة مئوية لتعبر عن المحتوى البكتيرى ذات المصدر الحيوانى من ذوات الدم الحار و ٢٢ درجة مئوية لتعبر عن المحتوى البكتيرى الموجود فعلاً فى البيئة المائية بصورة طبيعية.

وفى المواصفات المصرية القياسية لسنة ٢٠٠٧ استخدمت هذان الدرجتان للحكم على نوعية وجودة المياه وصلاحتها للشرب وبوقت مناسب للمعايير المصرية وهى كالاتى ٣٧ درجة مئوية لمدة ٢٤ ساعة

٢٢ درجة مئوية لمدة ٤٨ ساعة

وتستخدم بيئة Plate count agar ذات المحتوى الاكثر من الغذيات بحيث أنه عند اجراء العد الكلى البكتيرى فى 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 البكتيرى أكثر من ٥٠ مستعمرة لكل ١ مل تكون العينة غير صالحة للشرب والاستخدام المنزلى طبقاً للمواصفات المصرية لسنة ٢٠٠٧.

بكتريا القولون الكلية Total coliform:

معظم هذه البكتريا توجد فى إعداد كبيرة بين الفلورا الطبيعية لأمعاء الإنسان والحيوانات الاخرى ذات الدم الحار وعادة تكون موجودة فى المخلفات البرازية وهى موجودة بإعداد اعلى من البكتريا المعوية الممرضة ولذلك تستخدم كمؤشر احتمالي لوجود الممرضات المعوية فى البيئة المائية وهى تستخدم كدليل لنوعية المياه من الناحية الميكروبيولوجية.

وهى تنقسم إلى مجموعتين:

١ - مجموعة بكتريا القولون البرازية.

٢ - مجموعة البكتريا 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 فى المواسير فى بعض المنشآت المواسير المياه بدل على وجود التلوث ووجود الغشاء الحيوي فى هذه المواسير أو الخزانات وهذه المجموعة تشتمل على أجناس Enterobacter, Escherichia, Klebsiella, Citrobacter.

وهذه المجموعة هوائية ولا هوائية اختيارية ، سالبة لجرام غير متجترمة عصوية الشكل وهى قادرة على تخمير السكر الثنائي اللاكتوز فى خلال ٤٨ ساعة على درجة ٣٥م (فى انابيب التخمر) منتج حامض وغاز كما إنها تخمر سكر اللاكتوز فى البيئة الصلبة نتيجة حامض (أو الدهيد) يتفاعل مع مكونات البيئة التى ينمو عليها منتجا مستعمرات حمراء مع شكل بريق ولمعان خلال ٢٤ ساعة على درجة ٣٥م على بيئة Endo agar. وحديثا أضيف لهذه الصفات إنها ايجابية لوجود إنزيم B-D-galactosidase وإنزيم B-galactosidepermease وهما الأساس لعملية تخمر اللاكتوز وهذه المجموعة سالبة لاختبار Cytochrome - Oxidase كما إنها تمتاز بمقدرتها على النمو فى وجود أملاح الصفراء أو مشتقاتها والتى لها تأثير مثبط على كثير من الميكروبات وخاصة التى تستطيع أن تخمر سكر اللاكتوز نتيجة حامض وغاز فى خلال ٤٨ ساعة على درجة حرارة ٣٧م.

بكتريا القولون الكلية تستوطن القناة الهضمية للكائنات ذوات 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
Escherichia	<i>Escherichia coli</i>
Citrobacter	<i>Citrobacter freundii</i>
Klebsiella	<i>Klebsiella pneumonia</i>
Enterobacter	

عموما للكشف عن هذه المجموعة يستخدم طريقتين:

١. طريقة العد الاحتمالي MPN.

٢. طريقة الأغشية البكتريولوجية MF.

عموما لعد دلائل التلوث البيولوجية تستخدم اكثر من طريقة والأساس 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 وتسمى Chromagenic – fluorogenic substrate test.

بكتيريا القولون البرازية (FC) Faecal coliform

تعتبر هذه المجموعة جزء من مجموعة بكتيريا القولن 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 وأنتاج حمض وغاز على درجة ٣٧ درجة مئوية ولمدة ٤٨ ساعة وكذلك تستطيع أن تخمر سكر اللاكتوز وانتاج حمض وغاز على درجة حرارة عالية نسبياً (٤٤-٤٦ درجة مئوية) ولذلك تعرف ب Thermotolerant coliform بكتيريا القولون المقاومة للحرارة العالية.

ويعتبر وجود هذه المجموعة دليل على وجود التلوث البرازي كما يعبر عن وجود البكتيريا الممرضة المعوية.

ويعتبر وجود موطن هذه المجموعة أساساً في الامعاء للمصدر الحيواني من ذوات الدم الحار. وهى بكتيريا هوائية ولا هوائية اختياريًا عصوية غير متجترمة سالبة لصبغة الجرام وقادرة على تخمر سكر اللاكتوز وأنتاج حامض وغاز على درجة حرارة ٤٤.٥ درجة مئوية. وتعتبر Fecal coliform من أحسن الأدلة على وجود البكتيريا المعوية الممرضة.

Escherichia coli

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

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

أولاً طريقة العد الأكثر احتمالاً (MPN)

تعتمد على اختبارين ١- الاختبار الابتدائي (الاحتمالي)

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 المبدئى 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 مبدئى يعقبه اختبار تأكيدى لمجموعة القولون الكلية وبكتيريا القولون البرازية وايشرشيا كولاى

الاختبار التأكيدى لمجموعة بكتيريا القولون الكلية

يتم استخدام بيئة *Brilliant green bile broth* فى أنابيب التخمر المحتوية على أنابيب درهام والتي يتم أخذ ٠.١ مل من أنابيب *Lauryl tryptose broth* الموجبة فى أنتاج حمض وغاز وتحضن فى أنابيب بيئة *Brilliant green bile broth* وتحضن عند درجة ٣٧ درجة مئوية لمدة ٤٨ ساعة ومنتج حمض وغاز فى أنابيب *Brilliant green bile broth* وتعتبر موجبة تأكيدياً.

الاختبار التأكيدى لمجموعة بكتيريا القولون البرازية وايشرشيا كولاى

ويتم استخدام بيئة *EC broth* والمحتوية على *Tryptophane* فى أنابيب التخمر المحتوية على أنابيب درهام يتم حقنها ب ٠.١ مل من الانابيب الموجبة (حامض + غاز) من البيئة *Lauryl tryptose broth* وتحضن أنابيب *EC broth* المحقونة على درجة ٤٤.٥ درجة مئوية لمدة ٢٤ ساعة والتي تعطى غاز تعتبر موجبة تأكيدياً لبكتيريا القولون البرازية لاختبار

وجود وعد بكتيريا *E. coli* ويتم إضافة ٠.١ مل من Kovac reagent لإنابيب EC المنتجة للغاز (+) وفي حالة تكون حلة حمراء أعلى البيئة تعتبر موجبة لبكتيريا *E. coli*

بيئة Lauryl tryptose broth

تستخدم في الاختبار الابتدائي للكشف وعد بكتيريا القولون (Coliforms) في التحاليل البكتيريولوجية في المياه طبقاً ل APHA 2005 طريقة التفاعل

- ذات محتوى غذائي مناسب نوعاً
- وجود أملاح الفوسفات كمحالييل منظمة تكفل سرعة النمو وزيادة إنتاج الغاز وخاصة للأنواع البطيئة في تخمر سكر اللاكتوز من بكتيريا القولون
- كذلك مادة Lauryl sulfate تثبط الأنواع البكتيرية الغير مرغوب فيه

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

بيئة Brilliant green bile broth

تستخدم في الاختبار التأكيدى للكشف وعد بكتيريا القولون (Coliforms) في التحاليل البكتيريولوجية 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 والتي قادرة على تكسير سكر اللاكتوز مثل *C. perfringens*

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

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

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

بيئة EC broth

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

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 المحتويات البيئة تثبط البكتيريا الموجبة لجرام أو الميكروبات التى لاتوجد 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 (K ₂ HPO ₄)	4g
Potassium	dihydrogen 1.5g
phosphate.....	
Reagent-grade water	1 L
pH 6.9±0.1 and autoclave 15 min at 121°C	

ثانيا: طريقة الاغشية MF :

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

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

- يعتبر محتوى البيئة من Sodium sulfite و Fuchsin من المواد التي تثبط نمو البكتيريا موجبة الجرام.
- مجموعة بكتيريا القولون تستطيع النمو في وجود هاتان المادتان وتخمر سكر اللاكتوز مع انتاج الدهون واهماض.
- الالدهيد 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 الالدهيدات فيحرر الفوكسين بطريقة مبلورة مما يعطي هذه المستعمرات a permanent greenish metallic sheen (fuchsin sheen) ذات اللون المعدني اللامع المخضر والدائم بريق ذهبي.

*** المكونات:**

Peptone.....	10 g
Dipotassium hydrogen phosphate.....	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 الاغشية 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 وكذلك Desoxycholate .
- والمستعمرات البكتيرية المخمرة لسكر اللاكتوز وتتلون باللون الاحمر نتيجة انتاج الالدهيد الذي يحرر fuchsin من مركب fuchsin sulfite.
- اما بكتيريا *E. coli* تكثف fuchsin اكثر مما تحدث البريق المعدني اللامع للمستعمرات من *E. coli* .
- هذه البيئة عادة تستخدم لتشريب وامتصاص هذه البيئة لاوراق 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 hydrogen phosphate.....	4.375 g
Sodium chloride.....	5 g
Potassium dihydrogen 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 grade water.....	1 L

هذه البيئة تترك ١٠ دقائق ثم توضع علي النار حتي الغليان لذوبان محتوياتها وت ضبط درجة الحموضة علي ٧.٢.

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

* بيئة Membrane fecal coliform:

تستخدم لكشف وعد بكتيريا القولون البرازية في البيئة المائية بطريقة الاغشية 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	grade 1 L
water.....	

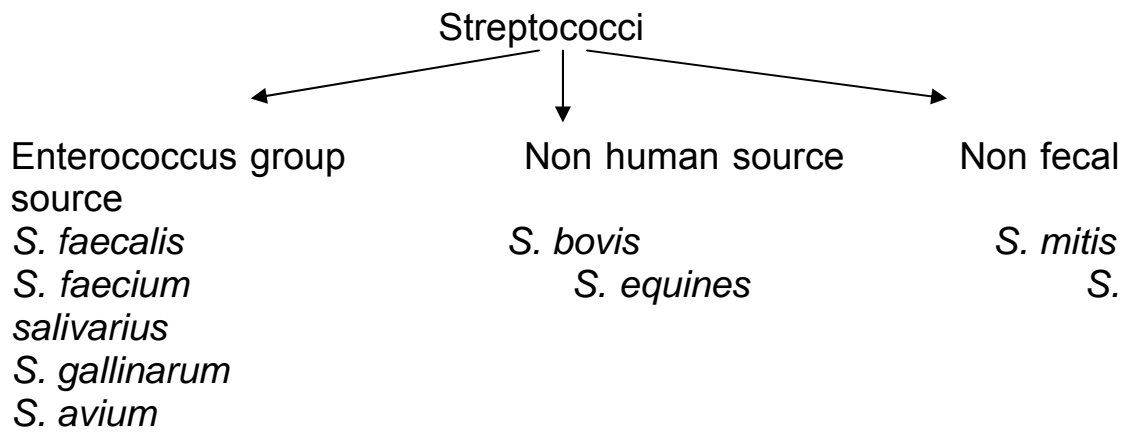
يتم اذابة ٣.٧ جرام في ١٠٠ مل مياه مقطرة ويضاف اليها ١ مل من محلول حمض Rosolic acid (١% في ٠.٢ N هيدروكسيد الصوديوم) وتسخن حتي درجة الغليان يتم صبها في الاطباق وتترك حتي تبرد.

يعتمد هذا الاختبار علي استخدام درجة حرارة التحضين عند ٤٤.٥°م و اضافة حمض الروزوليك لبيئة M-FC broth لكي يوقف ويثبط الفلورا البكتيرية لبكتيريا القولون الطبيعية. وتظهر مستعمرات بكتيريا القولون البرازية باللون الازرق.

مجموعة البكتيريا السبحية *Fecal streptococci*:

هذه المجموعة تتألف 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 facium* and *E. faecalis*

وتعتبر من الأدلة الهامة للتلوث البرازي. كما انها تعتبر من الأدلة الهامة علي احتمال وجود او غياب الفيروسات. ومجموعة البكتيريا السبحية البرازية وخاصة مجموعة *enterococci* يمكن الكشف عنها باستخدام بيانات اختيارية بطريقة العد الاحتمالي MPN او طريقة الاغشية المرشحة MF وهذه البكتيريا موجبة الجرام غير متجترمة كروية في سلاسل تتحمل درجة حرارة ٦٠م لمدة ٣٠ دقيقة وتتحمل ٦.٥% محلول ملحي من كلوريد الصوديوم وتستطيع النمو في محلول ٤٠% من املاح الصفراء وتستطيع ان تخمر سكر اللاكتوز والمانيتول والسوربيتول وتكوين حامض.



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

ويمكن فصل مجموعة Enterococci عن الانواع الاخرى من Fecal streptococci وذلك بقدرتها علي النمو في محلول ٦.٥% كلوريد الصوديوم وقدرتها علي النمو علي درجة حموضة ٩.٦ وتستطيع النمو علي درجة حرارة ١٠°م و ٤٥°م. 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 الاغشية المرشحة MF.

اولا: طريقة العد الاحتمالي:

تتم باجراء اختبارين هما الاختبار الاحتمالي والاختبار التأكيدي.

١- الاختبار الاحتمالي Presumptive test:

تستخدم بيئة Azide dextrose broth ويتم حقن الانابيب بواسطة حجم معين من المياه والمراد الكشف وعد مجموعة بكتيريا السبحية البرازية فيها ويتم تحضينها علي درجة حرارة ٣٧°م لمدة ٤٨ ساعة ووجود عكارة بالبيئة يدل علي 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 وتنشط نمو الفلورا الميكروبية السالبة الجرام.

- وجود مجموعة enterococci يستخدم كدليل علي التلوث البرازي.

ولاجراء الاختبار التأكيدي: يتم اخذ ٠.١ من الانبوبة المحتوية علي نتيجة ايجابية احتمالية من

Azide dextrose broth ويتم تخطيطها علي اطباق محتوية علي بيئة Pfizer

(PSE) selective enterococcus agar وتحضن الاطباق مقلوبة علي درجة حرارة ٣٥°م لمدة ٢٤ ساعة وتظهر المستعمرات بلون بني مسود brownish-black مع هالة بني وهذا اختبار تأكيد لتأكيد وجود بكتيريا السبحية البرازية ومن الممكن نقل المستعمرات لبيئة Brain Heart Infusion والمحتوية علي ٦.٥% كلوريد الصوديوم ونموها علي درجة حرارة ٤٥°م .

* 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 علي درجة حرارة ٤٥-٥٠°م وى 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 تتحملها مجموعة enterococci توقف وتنشط البكتيريا المصاحبة لها.

- مجموعة enterococci تحلل glucoside esculin وينتج الجلوكوز و esculin.

- Esculin تكون عبارة عن (6-B-glucoside 7-hydroxy coumarin) glucosidic coumarin derivatives والتي تكون قادرة علي النمو في وجود املاح الصفراء ووجود sodium azide وقادرة علي التحليل المائي ل esculin الذي بدوره

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

ثانيا: طريقة الاغشية MF:

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

* بيئة m-enterococcus agar:

تستخدم لعد والكشف عن المجموعة السبحية 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 حتي الذوبان ولا تعقم بواسطة الاوتوكلاف ثم يتم توزيعها علي اطباق بتري وتترك حتي تتصلب ثم تستخدم. وهذه البيئة صالحة للاستخدام للكشف عن وعد بكتيريا السبحية البرازية في المياه العذبة والمالحة.

* طريقة التفاعل:

- وجود sodium azide يوقف نمو المجموعات المصاحبة لها.

- مجموعة fecal streptococci وخاصة enterococci تختزل ال (TTC) لتعطي red formazan فتظهر المستعمرات باللون الاحمر.

* بيئة m-E agar for enterococci:

تستخدم للكشف عن وعد بكتيريا السبحية 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 ٠.٢٥ جم من nalidixic acid في ٥ مل reagent grade water واضف
نقط من ٠.١ N هيدروكسيد الصوديوم حتي يتم الذوبان للمضاد الحيوي ثم يتم اضافة
هذا المخلوط للبيئة السابقة.

ب اصف ٠.١٥ جم من TTC واخلطه جيدا حتي الذوبان.

ج صب البيئة بعد ذلك في اطباق بتري وتترك لتتصلب.

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 ثلاث اسابيع.

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

* بيئة EIA substrate:

- مكوناتها:

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

تظبط درجة الحموضة عند ٧.١ قبل التعقيم.

تسخن البيئة حتي الذوبان ثم تعقم وتبرد لدرجة ٥٠م وتوضع في حمام مائي ٤٦م ثم تصب في اطباق بتري وتترك لتتصلب في درجة حرارة من ١٠-٢م في مدة لا تزيد عن ثلاث اسابيع.

الخطوات:

يتم ترشيح حجم معين من عينة المياه علي المرشحات البكتيرية المعقمة (لكي تعطي اعداد المستعمرات في النهاية فيما بين ٢٠ الي ٦٠ مستعمرة علي سطح الغشاء الموجود علي البيئة في اطباق بتري) وتوضع علي سطح بيئة m-E ثم تحضن الاطباق مقلوبة علي درجة ٤١م لمدة ٤٨ ساعة ثم ينقل الغشاء بعناية بعد التحضين الي بيئة EIA medium ويحضن علي درجة حرارة ٤١م لمدة ٢٠ دقيقة.

ثم يتم عد المستعمرات Pink to red والتي تتغير للون الاسود او البني المحمر ويتم عد المستعمرات بواسطة Flourescent lamp وعدسة تكبير.

* الاختبار التكميلي:

تلتقط بعض المستعمرات النموذجية من الطبق التي علي الغشاء وتخطط لعزلها نقية علي سطح بيئة Brain Heart Infusion في الاطباق ثم تحضن علي درجة حرارة ٣٥م لمدة ٢٤-٤٨ ساعة. انقل مستعمرة نقية من بيئة Brain Heart Infusion في انابيب تحتوي علي BHI broth وتحضن علي درجة ٣٥م لمدة ٢٤ ساعة ثم افحصها بالميكروسكوب بعد صبغها بصبغة جرام.

اضف نقط من هذه المستعمرة علي شريحة زجاجية الي نقط من فوق اكسيد الهيدروجين H_2O_2 المحضر حديثا ٣ % ولاحظ وجود فوران من عدمه لاختبار انزيم الكتاليز حيث ان مجموعة بكتريا السبحية البرازية سالبة لاختبار الكتاليز.

مجموعة البكتيريا السبحية البرازية تكون موجبة صبغة الجرام كروية الشكل في سلاسل قصيرة.

اقل ٠.١ مل من المزرعة BHI broth الي 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 وتستطيع النمو في بيئة Bile Esculin agar وكذلك تنمو علي درجة حرارة ٤٥م في بيئة BHI broth. وهذا يؤكد ان هذه المستعمرة من مجموعة البكتيريا السبحية البرازية. والمستعمرات التي تستطيع النمو علي ٤٥م وتنمو في بيئة تحتوي علي ٦.٥% كلوريد الصوديوم ويؤكد ذلك انها تنتمي الي 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, Acintobacter, 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 علي وجود الاغشية الحيوية Biofilm المتكون علي المواد التي تسري بها المياه (شبكات التوزيع والخزانات).
- من الدلائل المستخدمة لتقدير كفاءة اتمام عمليات المعالجة.
- كدليل علي مدي كفاءة عملية الكلورة Chlorination
- يستخدم في الرصد الميكروبيولوجي لمجري مائي للوقوف علي نوعية المياه ونقاط التلوث.
- يستخدم في المساعدة علي اختيار ماخذ المحطات.
- يستخدم في الكشف عن نظافة او عدم نظافة شبكة التوزيع والخزانات.

() CFU

APHA :

sodium thiosulfate) .

sodium thiosulfate (%)

sodium thiosulfate

Ice box -

- رج العينة جيدا.
- يتم اسالة بيئة النمو (العد) وبعد تمام الاسالة تحفظ علي درجة ٥٥م.
- اجراء التخفيفات المناسبة في محلول Ringer اذا لزم الامر بحيث تكون اعداد البكتيريا في حدود ٣٠-٣٠٠ مستعمرة 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
K ₂ HPO ₄	3.0 g/L
KH ₂ PO ₄	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
Fluorogenic 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:**

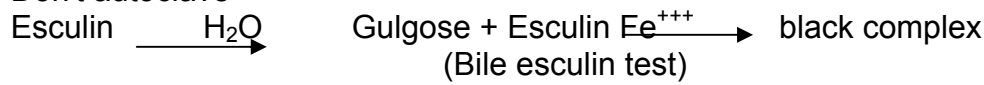
- Special peptone غني بالتربتوفان وتمد البكتيريا بالمواد الغذائية الضرورية
- Sorbitol مصدر للكربون
- Buffer phosphate كمحالييل منظمة
- IPTG يشجع ويكبر ويسرع تخليق الانزيمات ويزيد نشاط انزيم الجالاكتوسيداز وكذلك الانزيمات الاخرى
- Sodium lauryl sulfate يثبط نمو الميكروبات المصاحبة لمجموعة بكتيريا القولون الكلية وخاصة الموجبة الجرام
- Fluorogenic substrate تتكسر هذه المادة بواسطة انزيم الجلوكورونيداز الذي تفرزه بكتيريا الاشرشيا كولاي ويظهر التفاعل الايجابي بظهور لون فلورسنتي خفيف عند استعمال لمبة الاشعة فوق البنفسجية.
- Chromogenic substrate ينتج عنه لون اصفر عند تكسيره بواسطة انزيم الجالاكتوسيداز المفرز بواسطة بكتيريا القولون الكلية

- تذاب في ١ لتر laboratory pure water

Hicrome Enterococci broth

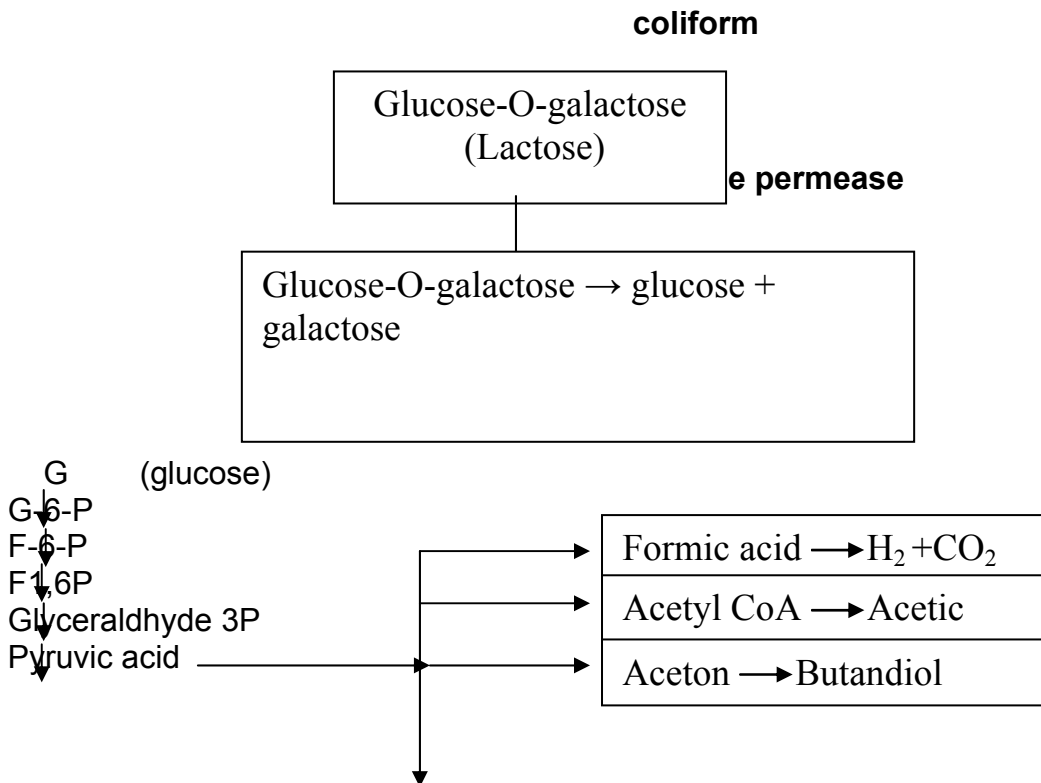
Enterococci	Sodium azide
chromogenic	β -glucosidase
<u>m-Enterococcus agar:</u>	
Tryptone	2 %
Yeast extract	0.5 %
Glucose	0.2 %
Dipotassium hydrogen phosphate	0.4 %
Sodium azide	0.04 %
2,3,5-triphenyl tetrazolium chloride (TTC)	0.01 %
Agar	1 %
Reagent grade water	100 ml

Don't autoclave



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, (K₂HPO₄)	2.75 g
Potassium dihydrogen phosphate, (KH₂PO₄)	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°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°C for 15 minutes.

Brilliant green Bile (Oxgall)
 oxible clostridia

EC broth for fecal coliform:

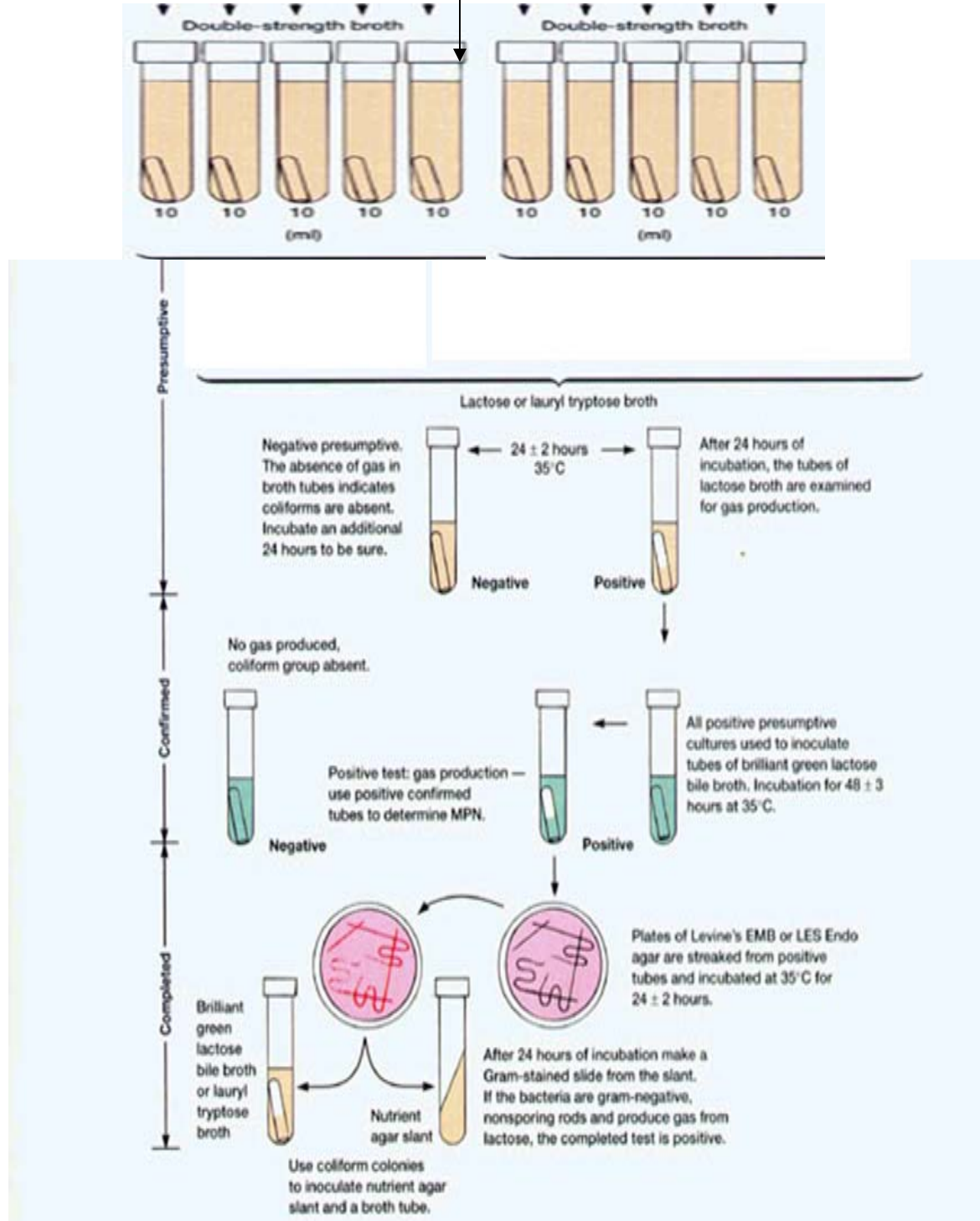
Tryptose or **20.0 g**
trypticase.....
Lactose..... **5.0 g**
Bile salt mixture or bile salts **1.5 g**
No.3.....
Dipotassium hydrogen phosphate, **4.0 g**
(K₂HPO₄).....
Potassium dihydrogen phosphate, **1.5 g**
(KH₂PO₄).....
Sodium **chloride,** **5.0 g**
(NaCl).....
Distilled **1 L**
water.....

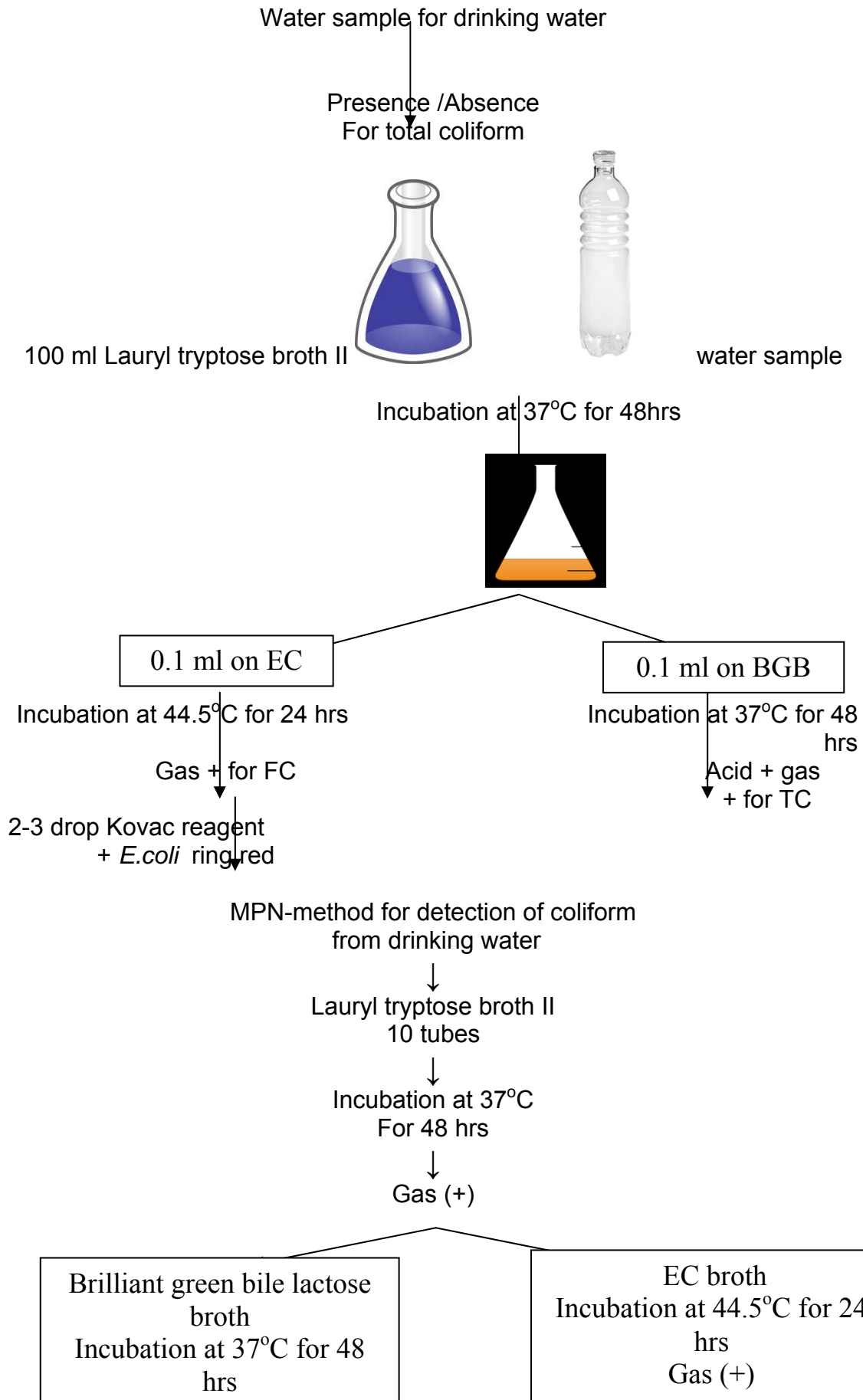
The pH was adjusted to 6.9 ± 0.1 before autoclaving at 121°C for 15 minutes.

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

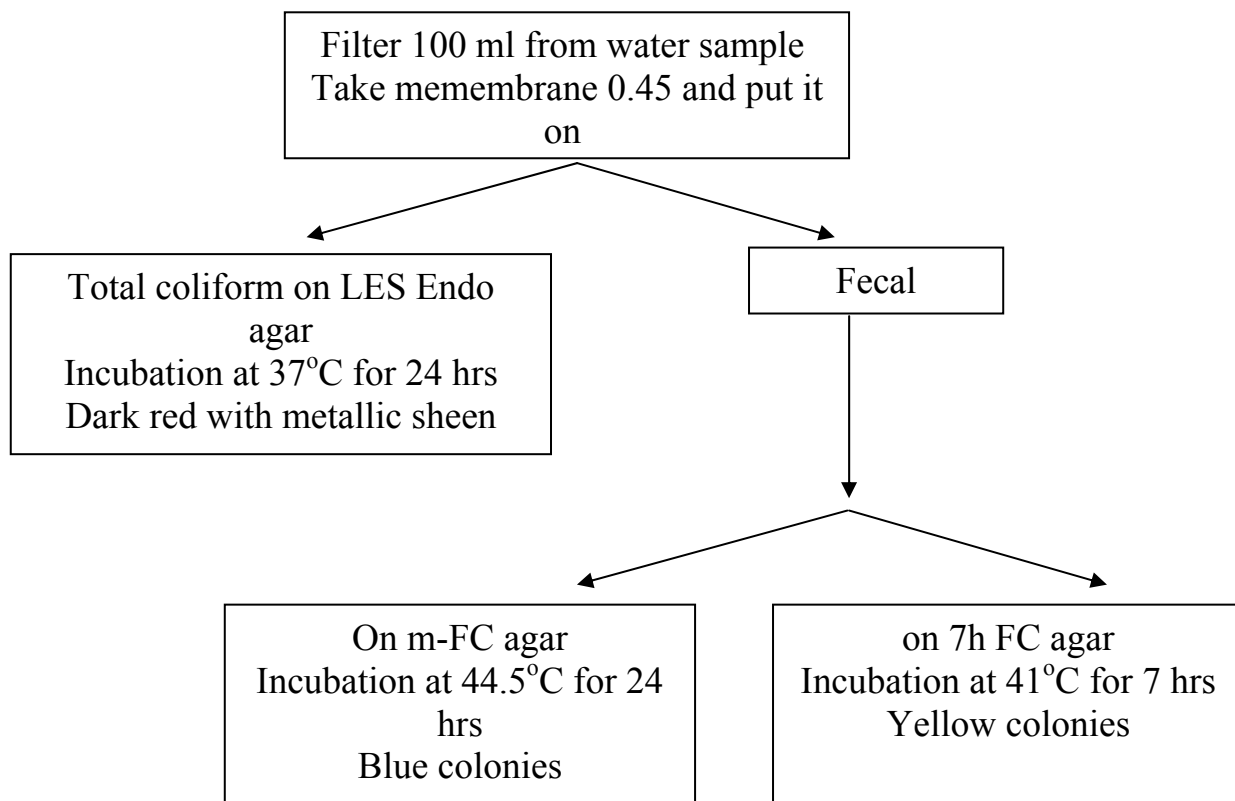
- **EC medium component**
- **4-methyl ambellifryl β-Dglucuronide (MUG) 0.05 mg/liter**

Water sample for drinking water
10 ml to each tube

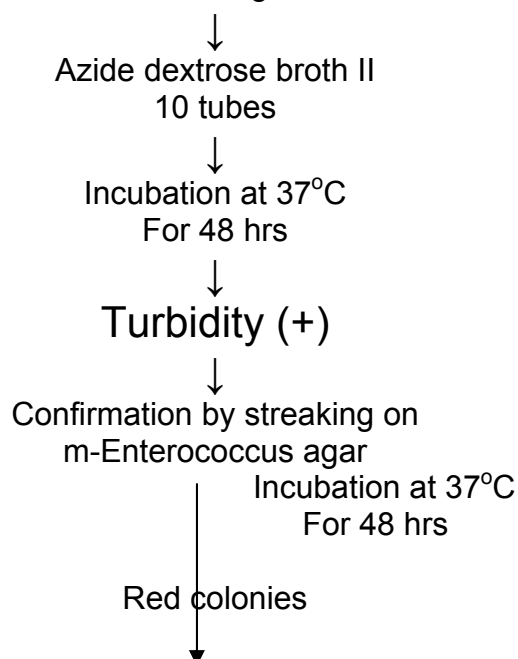




MF -method for detection of coliform from drinking water



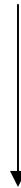
MPN-method for detection of fecal streptococci from drinking water



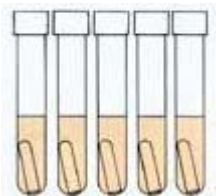
MF -method for detection of fecal streptococci from drinking water

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

Red colonies



Raw water



١ مل من التخفيف الاول لكل أنبوبة
من الصف الأول (MPN)

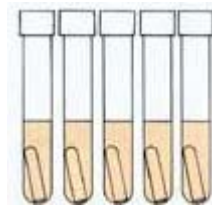
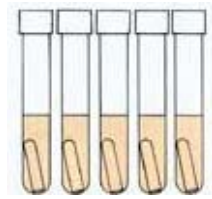
:

-: Ringer



→ 1 ml / → 1 ml / 0ml

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 withmetallic (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. faecium

S. avium

S. bovis

S. equinus

S. gallinarum

Lancefield Group D antisera

S.

FS

faecalis- S. faecium

: FS Enterococcus

S. faecalis- S. faecium- 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, NaN ₃	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 علي ٥٠ مل من البيئه المتخصصه Azide dextrose broth ب ١٠٠ مل من عينة المياه المراد معرفة صلاحيتها للشرب وتحضن لمدته ٤٨ ساعة علي درجه حراره من ٣٥ – ٣٧ درجه مئوية.

وفي حالة وجود عكاره يعتبر هذا ايجابيه الاختبار

ثم يؤخذ ٠.١ مل وتخطط علي الاطباق المحتويه علي بيئة Pfizer selective enterococcus (PSE) agar

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

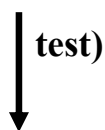
This medium was used as a confirmed test for the detection and enumeration of enterococci.

Typical composition (g/liter)

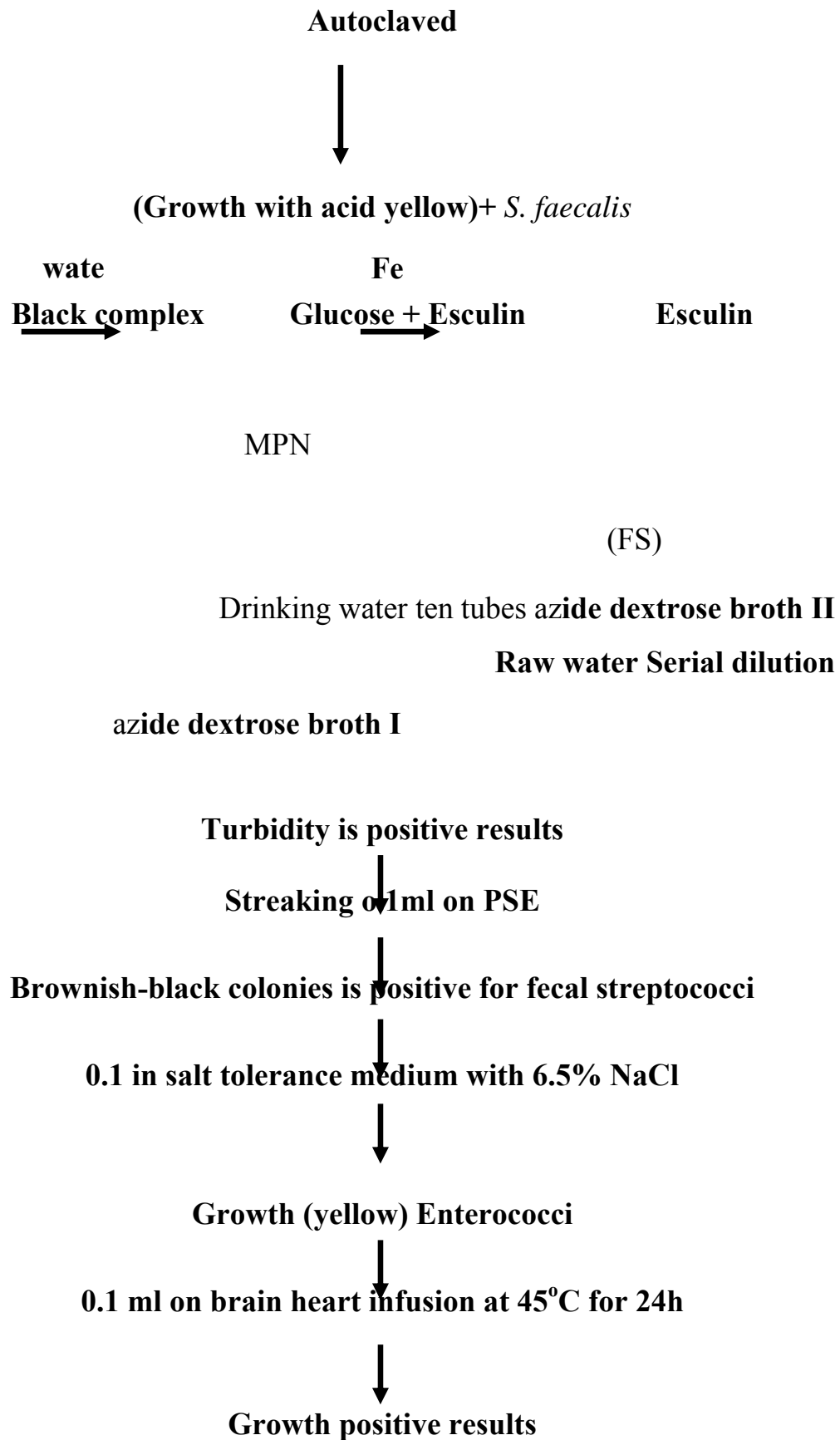
Peptone C.....	17.0 g
Peptone B.....	3.0 g
Yeast extract.....	5.0 g
Bacteriological bile.....	10.0 g
Sodium chloride, NaCL.....	5.0 g
Sodium	1.0 g
citrate.....	0.5 g
Esculin.....	0.25 g
Ferric ammonium citrate.....	15.0 g
Sodium	1L
azide,	
NaN ₃	
Agar.....	
Distilled water.....	

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



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	

$$\text{MPN-index/100ml} = \frac{\text{No. of positive tubes} \times 100}{\sqrt{\text{No. of ml in negative tubes}} \times \text{No. of ml in all tubes}}$$

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

