

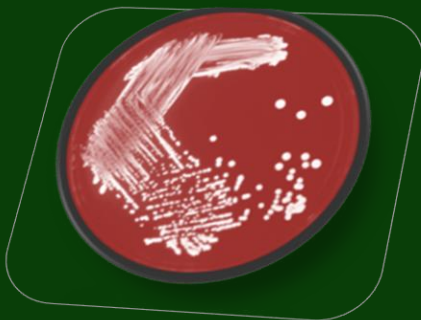


សាកលវិទ្យាល័យភូមិន្ទកសិកម្ម
មហាវិទ្យាល័យ កសិឧស្សាហកម្ម

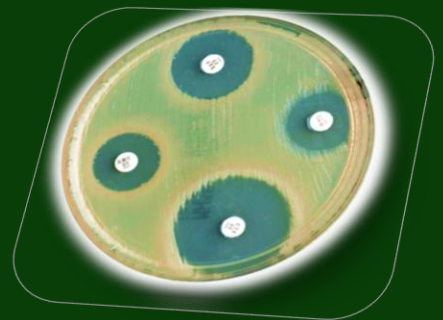
សៀវភៅ

អនុវត្តន៍បីក្រសីសាស្ត្រក្នុងបង្គីពិសោធន៍

Laboratory Manual of Microbiology



បណ្ឌិត ជ្រុង វិធី



ឧបត្ថម្ភដោយ



២០២១

សាកលវិទ្យាល័យភូមិន្ទកសិកម្ម

មហាវិទ្យាល័យកសិឧស្សាហកម្ម



សៀវភៅ

អនុវត្តន៍វិទ្យាសាស្ត្រក្នុងមន្ទីរពិសោធន៍

Laboratory Manual of Microbiology

បណ្ឌិត ជ្រុន វិធី

២០២១

ក្បួនសិទ្ធិ

© ឆ្នាំ ២០២១

ក្បួនសិទ្ធិគ្រប់យ៉ាង

គ្មានផ្នែកណាមួយនៃសៀវភៅនេះ អាចត្រូវបានចម្លង និងផលិតឡើងវិញ ដោយគ្មានការអនុញ្ញាតជាលាយលក្ខណ៍អក្សរពីអ្នកនិពន្ធ និងសាកលវិទ្យាល័យភូមិន្ទកសិកម្ម។

បោះពុម្ពលើកទី១ ដោយមូលនិធិស្រាវជ្រាវ គំនិតច្នៃប្រឌិត និងនវានុវត្តន៍ (ស.គ.ន) នៃក្រសួងអប់រំ យុវជន និងកីឡា នៅព្រះរាជាណាចក្រកម្ពុជា

ទំនាក់ទំនងព័ត៌មាន:

អ្នកនិពន្ធ: បណ្ឌិត ជ្រុន រិទ្ធី, Ph.D.

ទូរស័ព្ទ: (+៨៥៥) ៧០ ៦៣៨ ៤៤៩

អ៊ីមែល: crithy@rua.edu.kh

©. 2021, Chrun Rithy. All rights reserved. No part of this publication may be reproduced, stored in a retrieval system, or transmitted by any process without the prior written permission from the author and the Royal University of Agriculture.

First Edition

Printed by the Research Creativity and Innovation Fund (RCI Fund) of Ministry of Education, Youth and Sport, the Kingdom of Cambodia

Enquiries about the book:

Author: Dr. Chrun Rithy, Ph.D.

Email: crithy@rua.edu.kh

បុព្វកថា

ដំណើរអភិវឌ្ឍន៍ព្រះរាជាណាចក្រកម្ពុជានៅក្នុងយុគសម័យទំនើបនេះ ជាមេរៀនដ៏ជោគជ័យ បំផុតមួយ ដែលចាប់បួសគល់ចេញពីការបញ្ចប់របបប្រល័យពូជសាសន៍ ការបញ្ចប់សង្គ្រាម ការផ្សះផ្សារជាតិ ការកសាងមូលដ្ឋានរឹងមាំនៃសន្តិភាពនិងស្ថេរភាព និងការអភិវឌ្ឍសេដ្ឋកិច្ច។ នៅក្រោយពេលដែលសន្តិភាព ត្រូវបានកើតឡើងដោយបរិបូណ៌នៅឆ្នាំ១៩៩៨ កម្ពុជាទទួលបានកំណើនសេដ្ឋកិច្ចខ្ពស់ គឺប្រមាណ៨% ក្នុង មួយឆ្នាំ។ លើសពីនេះទៀត អត្រានៃភាពក្រីក្រត្រូវបានកាត់បន្ថយពីប្រមាណ៥៣% នៅឆ្នាំ២០០៤ មកនៅទាបជាង១០% នៅឆ្នាំ២០១៩។ ដំណើរនៃការអភិវឌ្ឍជាតិជាសកម្មភាពដែលបន្តទៅមុខជាប់ ជានិច្ច ហើយគោលនយោបាយថ្មីៗដែលមានលក្ខណៈអន្តរវិស័យគ្របដណ្តប់កំពុងលេចរូបរាងឡើង ដើម្បីតម្រង់ទិសកម្ពុជាឆ្ពោះទៅកាន់ប្រទេសមានប្រាក់ចំណូលមធ្យមកម្រិតខ្ពស់នៅឆ្នាំ២០៣០ និង ឈានឡើងជាប្រទេសមានប្រាក់ចំណូលខ្ពស់ នៅឆ្នាំ២០៥០។ ការប្រែប្រួលឆាប់រហ័សនៃនិម្មាបនកម្ម ពិភពលោកនិងតំបន់ រួមទាំងទំនាក់ទំនងភូមិសាស្ត្រនយោបាយ បានផ្តល់កាលានុវត្តភាពសម្រាប់ ការអភិវឌ្ឍឧស្សាហកម្មនៅកម្ពុជា ដែលត្រូវបានរាជរដ្ឋាភិបាលចាត់ទុកជាមូលដ្ឋានគ្រឹះនៃកំណើន សេដ្ឋកិច្ចកម្ពុជា។ រាជរដ្ឋាភិបាលកម្ពុជាបាន និងកំពុងបន្តពង្រឹងនិងអភិវឌ្ឍវិស័យអប់រំឆ្ពោះទៅរក ការស្រាវជ្រាវនិងនវានុវត្តន៍ ដើម្បីពង្រឹងសមត្ថភាពនិងជំនាញរបស់ធនធានមនុស្សនៅកម្ពុជា ឱ្យស្រប ទៅនឹងបរិបទថ្មីនៃការអភិវឌ្ឍ ជាពិសេសការពង្រឹងសហគ្រិនភាពក្នុងការរៀបចំម៉ូដែលធុរកិច្ចថ្មីៗ។ ដើម្បី ចាប់យកកាលានុវត្តភាពពីបដិវត្តន៍ឧស្សាហកម្មទី៤ និងសេដ្ឋកិច្ចឌីជីថលដែលកំពុងផុសផុលឡើង ប្រព័ន្ធអេកូឡូហ្សីដែលបង្កលក្ខណៈអំណោយផលដល់ការបង្កើតថ្មី នវានុវត្តន៍ ការស្រាវជ្រាវ និងអភិវឌ្ឍន៍ ត្រូវតែមានការកែលម្អ។

បណ្តាប្រទេសនៅទ្វីបអាស៊ីកំពុងនាំមុខក្នុងការវិនិយោគលើការស្រាវជ្រាវនិងអភិវឌ្ឍ ដោយមាន ភាគហ៊ុនប្រមាណ៤៤% នៃការវិនិយោគទាំងមូលរបស់ពិភពលោក។ ប្រទេសចិនកំពុងបន្តកសាង ហេដ្ឋារចនាសម្ព័ន្ធនៃការវិនិយោគលើការស្រាវជ្រាវនិងអភិវឌ្ឍ ក៏ដូចជាសមត្ថភាពមនុស្ស។ ផ្ទុយទៅវិញ ប្រទេសនៅទ្វីបអាមេរិកខាងត្បូងនិងអាហ្វ្រិក កំពុងស្ថិតនៅឆ្ងាយពីការវិនិយោគនេះ ហើយជាលទ្ធផល ប្រទេសទាំងនោះក៏ពុំមានកំណើនសេដ្ឋកិច្ចគួរឱ្យកត់សម្គាល់ដែរ។ ទុនវិនិយោគសរុបលើការស្រាវជ្រាវ និងអភិវឌ្ឍរបស់ប្រទេសនៅទ្វីបអាមេរិកខាងត្បូងនិងអាហ្វ្រិក មានប្រមាណ៥%នៃការវិនិយោគទាំងមូល របស់ពិភពលោក ក្នុងពេលដែលតំបន់ទាំង២នេះមានប្រជាជនប្រមាណ២០%នៃប្រជាជនពិភពលោក។ ប្រទេសចំនួន៦ដែលមានលំដាប់ខ្ពស់ជាងគេនៅក្នុងការវិនិយោគលើការស្រាវជ្រាវនិងអភិវឌ្ឍ រួមមាន សហរដ្ឋអាមេរិក ចិន ជប៉ុន អាល្លឺម៉ង់ ឥណ្ឌា និងកូរ៉េខាងត្បូង ដែលស្មើនឹងប្រមាណ៧០%នៃទុនវិនិយោគ សរុបរបស់ពិភពលោក។

តើចំណេះដឹង ផលិតផល និងសេវាកម្មថ្មីទាំងនេះកើតឡើងពីអ្វី? ហើយកើតឡើងដោយ របៀបណា? ព្រះរាជាណាចក្រកម្ពុជាកំពុងតែកសាងមូលដ្ឋានសម្រាប់ការត្រៀមខ្លួនទទួល និងប្រកួត ប្រជែងក្នុងយុគសម័យបដិវត្តឧស្សាហកម្មទី៤ នៅក្នុងសេដ្ឋកិច្ចដែលផ្អែកលើពុទ្ធិ ហើយដែលប្រការនេះ

ចាំបាច់តម្រូវឱ្យពលរដ្ឋកម្ពុជា ត្រូវក្លាយខ្លួនជាពលរដ្ឋឌីជីថល ពលរដ្ឋសកល និងពលរដ្ឋដែលប្រកបដោយការទទួលខុសត្រូវ ដែលមានសមត្ថភាពក្នុងការផលិត ចែកចាយ និងប្រើប្រាស់ពុទ្ធដើម្បីទទួលបានផល និងរួមចំណែកក្នុងកំណើន។ ធនាគារពិភពលោកបានធ្វើការកត់សម្គាល់តាំងពីឆ្នាំ ២០០២ នូវបម្លាស់ប្តូរនៃមូលដ្ឋានសេដ្ឋកិច្ច ពីសេដ្ឋកិច្ចដែលពឹងផ្អែកលើកម្លាំងពលកម្ម និងធនធានអតិកម្ម (Labour and Resource Based Economy) ទៅកាន់សេដ្ឋកិច្ចដែលពឹងផ្អែកលើពុទ្ធិ (Knowledge Based-Economy) ដែលក្នុងន័យនេះ ពុទ្ធិគឺជាគន្លឹះនៃការអភិវឌ្ឍ។ អាស្រ័យហេតុនេះនៅលើគន្លងដែលកម្ពុជាកំពុងធ្វើដំណើរឆ្ពោះទៅកាន់សេដ្ឋកិច្ចឌីជីថល សង្គមកម្ពុជាត្រូវតែមានសមត្ថភាពក្នុងការផលិត ជ្រើសរើស បន្សំ បង្កើតមុខរបរ និងប្រើប្រាស់ពុទ្ធដើម្បីរក្សានិរន្តរភាពនៃកំណើន និងកែលម្អជីវភាពរស់នៅ។ សមត្ថភាពទាំងនេះ អាចកើតឡើងនៅពេលពលរដ្ឋកម្ពុជាមានឱកាសក្នុងការទទួលបានបទពិសោធន៍ពីការស្រាវជ្រាវ ការបណ្តុះគំនិតច្នៃប្រឌិត និងការស្វែងរកនវានុវត្តន៍។

កំណែទម្រង់វិស័យអប់រំ គឺជាការត្រួសត្រាយមាត់សម្រាប់ដំណើរឆ្ពោះទៅកាន់សង្គមប្រកបដោយពុទ្ធិ និងប្រជាពលរដ្ឋប្រកបដោយភាពរស់រវើក។ តាមរយៈមូលដ្ឋានអប់រំ សង្គមប្រកបដោយពុទ្ធិនឹងប្រមូលផ្តុំ បង្កើត និងចែករំលែក ទៅកាន់សមាជិកក្នុងសង្គមនូវសម្បទាអប់រំ ពិសេសគឺពុទ្ធិសម្បទាក្នុងបុព្វហេតុនៃមនុស្សជាតិនិងឧត្តមប្រយោជន៍នៃប្រទេស។ សង្គមប្រកបដោយពុទ្ធិ គឺពុំគ្រាន់តែជាសង្គមដែលសម្បូរព័ត៌មានប៉ុណ្ណោះទេ តែជាសង្គមដែលប្រជាពលរដ្ឋអាចធ្វើបរិវត្តកម្មពីព័ត៌មានទៅជាមូលធនប្រកបដោយប្រសិទ្ធភាព។ ការរីកចម្រើនទៅមុខជាលំដាប់នៃបច្ចេកវិទ្យានិងគំណាត់ បានពង្រីកព្រំដែននៃការចូលទៅកាន់ និងការទទួលបានព័ត៌មានជាសកល ហើយដែលក្នុងន័យនេះ ការអប់រំនឹងបន្តវិវត្តទៅមុខនិងមានការផ្លាស់ប្តូរ។ សង្គមមួយដែលមានអំណាន និងរបាប់ជាបុរេលក្ខខណ្ឌនៃជីវភាពប្រចាំថ្ងៃនៃប្រជាពលរដ្ឋ ពេលនោះបំណិននៃអំណាន និពន្ធ និងការគណនាលេខនព្វន្ត គឺជាចលករនៃការរៀនរបស់សិស្ស។ ធាតុដ៏ចម្បងមួយដែលស្ថិតនៅក្នុងការកសាងសង្គមដែលប្រកបដោយពុទ្ធិគឺសៀវភៅសិក្សា ហើយការរៀបរៀង និពន្ធ និងកែលម្អសៀវភៅសិក្សាជាប្រចាំ គឺជានវានុវត្តន៍នៃវិស័យអប់រំដែលនាំទៅរកការសិក្សាពេញមួយជីវិត ការអភិវឌ្ឍសម្បទាអប់រំ និងការចែករំលែកចំណេះដឹង។ មូលដ្ឋានអប់រំ ជាពិសេសគឺគ្រឹះស្ថានឧត្តមសិក្សាត្រូវមានតួនាទីដែលប្រកបដោយការឆ្លើយតប ចំពោះតម្រូវការខាងលើនេះ។ សាស្ត្រាចារ្យ អ្នកស្រាវជ្រាវ និងបុគ្គលិកអប់រំត្រូវបន្តសិក្សាជាប់ជានិច្ច តាមរយៈការរៀបរៀង និពន្ធ និងកែលម្អសៀវភៅសិក្សា ហើយដែលសៀវភៅសិក្សាទាំងនេះនឹងក្លាយជាស្ថាននៃទំនាក់ទំនងរវាងនវានុវត្តន៍នៃបច្ចេកវិទ្យា និងការរៀននិងបង្រៀននៅក្នុងថ្នាក់រៀន។

សង្គមដែលប្រកបពុទ្ធិ ក៏ជាសង្គមដែលបណ្តុះឱ្យមានរចនាសម្ព័ន្ធទន់នៃសេដ្ឋកិច្ចដែលពឹងផ្អែកលើពុទ្ធិដែរ។ ឧទាហរណ៍ជាក់ស្តែងនៃបែបផែននេះរួមមាន Silicon Valley នៃសហរដ្ឋអាមេរិក សួនឧស្សាហកម្មវិទ្យាសាស្ត្រអាកាសយានយន្តនិងយានយន្តនៅទីក្រុង Munich ប្រទេសអាល្លឺម៉ង់ តំបន់ជីវបច្ចេកវិទ្យានៅក្រុង Hyderabad ប្រទេសឥណ្ឌា តំបន់ផលិតគ្រឿងអេឡិចត្រូនិកនិងសារគមនាគមន៍ឌីជីថលនៅទីក្រុង Seoul ប្រទេសកូរ៉េខាងត្បូង ក៏ដូចជាសួនឧស្សាហកម្មថាមពល និងឥន្ធនគីមីសាស្ត្រនៃប្រទេសប្រេស៊ីល ហើយក៏នៅមានទីក្រុងនៃប្រទេសជាច្រើនទៀតនៅលើពិភពលោក។ លក្ខណៈសម្បត្តិ

នៃទីក្រុងទាំងនេះគឺការប្រើប្រាស់និន្នាការនៃការអភិវឌ្ឍដែលជំរុញ និងតម្រង់ទិសដោយចំណេះដឹង ហើយដែលចំណេះដឹងទាំងនោះកើតចេញជាដំបូងពីការវិនិយោគទៅលើគ្រឹះស្ថានឧត្តមសិក្សា ស្ថាប័ន ស្រាវជ្រាវ មជ្ឈមណ្ឌលឧត្តមភាពនៃជំនាញជាន់ខ្ពស់ ការប្រកួតប្រជែងដោយគុណាធិបតេយ្យ និង ជាពិសេសគឺការបណ្តុះបណ្តាលអំណាននិងនិស្សិតសៀវភៅ។ ល្បឿននៃការរីកចម្រើនផ្នែកពុទ្ធិ និងបច្ចេកវិទ្យា កំពុងមានសន្ទុះលឿនជាងអ្វីដែលសិស្ស និងនិស្សិតអាចទទួលបានពីគ្រូនៅគ្រឹះស្ថានសិក្សា ដែលធ្វើឱ្យ គោលដៅនៃការអប់រំនៅពេលបច្ចុប្បន្ននេះ មានការប្រឈមខ្លាំងជាងពេលណាទាំងអស់។ ឧទាហរណ៍ ក្នុងមួយឆ្នាំ មានសៀវភៅជាង២,២លានចំណងជើង ត្រូវបានសរសេរនិងបោះពុម្ព ដែលក្នុងនោះ ប្រទេសចិនមាន៤៤០ពាន់ ចំណែកឯសហរដ្ឋអាមេរិកមាន៣០៥ពាន់ និងប្រទេសរុស្ស៊ីមាន១២០ពាន់ ចំណងជើង។

ខណៈពេលដែលបច្ចេកវិទ្យាកំពុងរីកចម្រើនជារៀងរាល់ថ្ងៃ មធ្យោបាយសម្រាប់អំណានក៏មាន ច្រើនជម្រើសសម្រាប់សិស្ស-និស្សិត និងសាធារណៈជន រួមមានការអានសៀវភៅ ការអានលើឧបករណ៍ អេឡិចត្រូនិក ការអានដោយប្រើទូរសព្ទវីដេអូ និងការអានលើកុំព្យូទ័រ ដែលសុទ្ធសឹងជាមធ្យោបាយ សំខាន់ៗដែលនាំអ្នកអានទាំងឡាយឱ្យសម្រេចគោលបំណងអានរបស់ខ្លួន។ ម្យ៉ាងវិញទៀត អំណាន ដោយប្រើមធ្យោបាយបច្ចេកវិទ្យាទំនើប ចំណាយពេលតិច ងាយស្រួលអាន និងជួយដល់បរិស្ថាន មួយកម្រិតទៀត។ នាពេលបច្ចុប្បន្ន សិស្ស-និស្សិត និងសាធារណៈជនកម្ពុជាដែលស្រឡាញ់អំណាន កំពុងតែប្រើប្រាស់មធ្យោបាយអំណានទាំងនេះ។ បើយើងក្រឡេកមើលទៅប្រទេសជប៉ុនលឿន ទោះបីជា បច្ចេកវិទ្យារីកចម្រើនខ្លាំងយ៉ាងណា អំណានតាមរយៈសៀវភៅនៅតែមានសន្ទុះដដែល។ ម្យ៉ាងវិញទៀត បច្ចេកវិទ្យាអានបែបទំនើបតាមរយៈឧបករណ៍ទំនើប អាស្រ័យលើលទ្ធភាពនៃធនធានអប់រំឌីជីថល និង មាតិកាឌីជីថលគ្រប់គ្រាន់ដែលបានផលិត និងបង្ហោះចែកចាយសម្រាប់អំណាន។

ក្នុងបរិបទកម្ពុជា ជាពិសេសក្នុងបរិការណ៍នៃការផ្ទុះរីករាលដាលនៃជំងឺកូវីដ-១៩ ក្រសួងអប់រំ យុវជន និងកីឡា បានជំរុញឱ្យមានបរិវត្តកម្មឌីជីថលនៅក្នុងអេកូស៊ីស្តេមនៃការអប់រំ ជាពិសេសការអប់រំ តាមប្រព័ន្ធអេឡិចត្រូនិកនិងការអប់រំពីចម្ងាយ ដើម្បីលើកកម្ពស់អំណាន តាមរយៈការផលិតមាតិកា ឌីជីថលដែលមានភាពចម្រុះ ការកសាងសមត្ថភាពផ្នែកតំណភ្ជាប់និងវេទិកាឌីជីថល ការពង្រីកវិសាលភាព នៃមជ្ឈមណ្ឌលទិន្នន័យ និងការលើកកម្ពស់គុណភាពនៃការផលិតធនធានអប់រំឌីជីថល គួបផ្សំជាមួយ ការចែកសន្លឹកកិច្ចការឱ្យសិស្សយកទៅរៀននៅផ្ទះ និងការចុះទៅជួបជាមួយសិស្សជាបណ្តុំនៅតាម សហគមន៍។ ក្នុងន័យលើកកម្ពស់អំណាន និងភាពសម្បូរបែបនៃធនធានសៀវភៅសិក្សា ឱ្យកាន់តែ មានប្រសិទ្ធភាពនិងភាពសក្តិសិទ្ធិ និងផ្តល់ឱកាសអំណានកាន់តែច្រើនថែមទៀតដល់សិស្សានុសិស្ស និស្សិត និងសាធារណៈជន ក្រសួងអប់រំ យុវជន និងកីឡាលើកទឹកចិត្តនូវចំណុចមួយចំនួនដូចខាង ក្រោម៖

១. សាស្ត្រាចារ្យ អ្នកស្រាវជ្រាវ និងបុគ្គលិកអប់រំ សូមបន្តនិងបង្កើនការបោះពុម្ពស្នាដៃបន្ថែម ទៀត ដើម្បីធ្វើឱ្យធនធានសម្រាប់អំណានកាន់តែសម្បូរបែប ជាពិសេសធនធានអំណានជា ខេមរភាសា

២. គ្រឹះស្ថានឧត្តមសិក្សា សូមផ្តល់លទ្ធភាពគ្រប់បែបយ៉ាង ដើម្បីឱ្យបុគ្គលិកអប់រំគ្រប់លំដាប់ថ្នាក់ និងនិស្សិតគ្រប់កម្រិតសិក្សាអាចចូលរួមអាន និងសិក្សាស្រាវជ្រាវតាមគ្រប់លទ្ធភាពជាមួយធនធានអំណាន ជាពិសេសការរៀបចំឱ្យមានពេលវេលាសម្រាប់សហសិក្សា និងអំណានក្នុងបណ្ណាល័យ
៣. សាស្ត្រាចារ្យតាមមុខវិជ្ជា និងអ្នកស្រាវជ្រាវតាមជំនាញឬវិស័យ ត្រូវរៀបចំដំណើរការរៀនបង្រៀន និងស្រាវជ្រាវដែលមានដាក់បញ្ចូលកិច្ចការស្វ័យសិក្សា សហសិក្សា ឬការស្រាវជ្រាវបណ្ណាល័យដែលតម្រូវឱ្យនិស្សិត ត្រូវអាននិងស្រាវជ្រាវជាមួយធនធានអំណាន
៤. គ្រឹះស្ថានឧត្តមសិក្សា និងមជ្ឈមណ្ឌលស្រាវជ្រាវ ត្រូវខិតខំឱ្យអស់លទ្ធភាពក្នុងការបង្កើតបណ្ណាល័យ មជ្ឈមណ្ឌលរក្សាឯកសារ ឬមជ្ឈមណ្ឌលអប់រំឌីជីថលជាដើម ដើម្បីឱ្យបុគ្គលិកអប់រំគ្រប់លំដាប់ថ្នាក់និងនិស្សិតគ្រប់កម្រិតសិក្សាអាចទទួលបាន និងស្វែងរកប្រភពសម្រាប់អំណានកាន់តែសម្បូរបែប និងមានភាពបត់បែន ឆ្លើយតបតាមតម្រូវការអ្នកអាន
៥. និស្សិតគ្រប់កម្រិតសិក្សាត្រូវខិតខំនិងចំណាយពេលវេលាដើម្បីអាន និងចាត់ទុកវប្បធម៌និងអកប្បកិរិយាអំណានជាផ្នែកមួយ នៃពេលវេលានិងភាពស៊ីវិល័យនៃជីវិតប្រចាំថ្ងៃ
៦. បងប្អូនជនរួមជាតិ ដែលជាមាតាបិតា ឬអ្នកអាណាព្យាបាល សូមជួយជំរុញនិងបង្កលក្ខណៈកាន់តែច្រើនថែមទៀត ជាពិសេសការលែងលក់ចំណាយនៅក្នុងគ្រួសារសម្រាប់ការទិញសម្ភារៈសិក្សា សៀវភៅអាន និងឧបករណ៍សម្រាប់អំណានដល់កូនៗ ដែលចាត់ទុកជាការវិនិយោគមួយដ៏សំខាន់ សម្រាប់ បង្កើនចំណេះដឹង និងអនាគតរបស់ពួកគេ។

ដោយមានការគាំទ្រពីក្រសួងសេដ្ឋកិច្ច និងហិរញ្ញវត្ថុ នៅឆ្នាំ២០២០ ក្រសួងអប់រំ យុវជន និងកីឡា បានបង្កើតមូលនិធិស្រាវជ្រាវ គំនិតច្នៃប្រឌិត និងនវានុវត្តន៍ ដែលហៅកាត់ថា “មូលនិធិ ស.គ.ន.” និងហៅជាភាសាអង់គ្លេសថា The Research Creativity and Innovation Fund ដែលហៅកាត់ជាភាសាអង់គ្លេសថា “RCI Fund”។ គោលដៅចម្បងនៃមូលនិធិនេះ គឺរួមចំណែកលើកកម្ពស់វប្បធម៌នៃការស្រាវជ្រាវ បំផុសគំនិតច្នៃប្រឌិត និងជំរុញការធ្វើនវានុវត្តន៍ ដើម្បីជាប្រយោជន៍ដល់វិស័យអប់រំ យុវជន និងកីឡា ដែលឆ្លើយតបទៅនឹងទីផ្សារពលកម្ម និងសាកលកាតព្វកិច្ច។ មូលនិធិ ស.គ.ន. បានសម្រេចកំណត់ប្រធានបទ ជាអាទិភាពសម្រាប់ការគាំទ្រដោយមូលនិធិចំនួន៣ រួមមានឌីជីថលនិយកម្មសម្រាប់បដិវត្តឧស្សាហកម្ម៤.០ (Digitalization for IR.4.0) ការស្រាវជ្រាវអនុវត្តលើវិស័យកសិកម្ម (Applied Agricultural Research) និងការស្រាវជ្រាវគរុកោសល្យសតវត្សទី២១ (21st Century Pedagogy Research)។

ដោយមានការធ្វើអាទិភាពរូបនិយកម្មទៅលើទិសដៅ នៃការប្រើប្រាស់ថវិកាមូលនិធិសម្រាប់ឆ្នាំ២០២០ ក្រសួងសេដ្ឋកិច្ច និងហិរញ្ញវត្ថុ និងក្រសួងអប់រំ យុវជន និងកីឡា បានផ្តល់ការគាំទ្រដល់ការរៀបរៀង និងនិពន្ធ និងកែលម្អ សៀវភៅសិក្សា (Text book) ដែលនឹងត្រូវប្រើប្រាស់នៅកម្រិតឧត្តមសិក្សា។ គោលបំណងនៃការរៀបរៀង និងនិពន្ធ និងកែលម្អ សៀវភៅសិក្សានៅកម្រិតឧត្តមសិក្សា គឺដើម្បីបង្កើនបរិមាណ លើកកម្ពស់គុណភាព និងពង្រីកសមធម៌នៃធនធានសិក្សាជាខេមរភាសា ជូនដល់និស្សិត

ដែលកំពុងបន្តការសិក្សា និងត្រៀមខ្លួនធ្វើការស្រាវជ្រាវនៅកម្រិតឧត្តមសិក្សា។ លើសពីនេះទៀត ការរៀបរៀង និពន្ធ និងកែលម្អសៀវភៅសិក្សានៅកម្រិតឧត្តមសិក្សា មានគោលដៅដូចខាងក្រោម ៖

១. ឆ្លើយតបជាបន្ទាន់ចំពោះការខ្វះខាតធនធានសិក្សា ដែលជាតម្រូវការសិក្សារបស់និស្សិត នៅកម្រិតឧត្តមសិក្សា
២. លើកកម្ពស់ទំនើបការប្រើប្រាស់និយកម្ម និងឧត្តមានុវត្តន៍នៃការរៀននិងបង្រៀន និងការស្រាវជ្រាវ នៅលើមុខវិជ្ជា កម្មវិធីសិក្សា ឬមុខជំនាញជាក់លាក់
៣. បង្កើនភាពស៊ីជម្រៅក្នុងការកសាងវិជ្ជាជីវៈនិងបទពិសោធន៍សម្រាប់ឋានៈសាស្ត្រាចារ្យ និង អ្នកស្រាវជ្រាវ
៤. រួមចំណែកដល់ការកសាងភាពជាសហគមន៍វិជ្ជាជីវៈ ការចែករំលែកបទពិសោធន៍ និងវប្បធម៌ នៃការរៀបរៀង និពន្ធ និងកែលម្អសៀវភៅសិក្សានៅកម្រិតឧត្តមសិក្សា។

ក្រសួងអប់រំ យុវជន និងកីឡា បានវាយតម្លៃខ្ពស់ចំពោះការបោះជំហានប្រកបដោយមនសិការ វិជ្ជាជីវៈនៃគ្រឹះស្ថានឧត្តមសិក្សា និងបុគ្គលិកអប់រំទាំងអស់ ក្នុងការរៀបចំ រៀបរៀង និពន្ធ និងកែលម្អ សៀវភៅសិក្សា ដើម្បីបង្កើនបរិមាណ លើកកម្ពស់គុណភាព និងពង្រឹងសមធម៌នៃធនធានសិក្សាជា ខេមរភាសា ជូននិស្សិតដែលកំពុងបន្តការសិក្សា និងត្រៀមខ្លួនធ្វើការស្រាវជ្រាវនៅកម្រិតឧត្តមសិក្សា។ សៀវភៅសិក្សាជាផ្នែកមួយនៃការទទួលស្គាល់គុណភាពអប់រំនៃគ្រឹះស្ថានឧត្តមសិក្សា និងជាធនធាន សិក្សាដែលជាមូលដ្ឋានមួយដ៏សំខាន់ ក្នុងការគាំទ្រដល់ការបង្រៀន និងរៀន ហើយត្រូវមានបរិមាណ គ្រប់គ្រាន់ ឆ្លើយតបទៅនឹងកម្មវិធីអប់រំ និងតម្រូវការសិក្សាស្រាវជ្រាវ។ ជាគោលការណ៍ គ្រឹះស្ថានឧត្តមសិក្សា ទាំងអស់ ត្រូវមានសៀវភៅសិក្សាដែលប្រើជាគោលសម្រាប់មុខវិជ្ជានីមួយៗ។ ចំនួនសៀវភៅសិក្សាដែល គ្រប់គ្រាន់សម្រាប់ការស្រាវជ្រាវ និងការសិក្សារបស់និស្សិត ត្រូវមានយ៉ាងតិចមួយចំណងជើងក្នុង មួយមុខវិជ្ជា ហើយត្រូវតម្កល់យ៉ាងតិច២ច្បាប់នៅក្នុងបណ្ណាល័យ ឬអាចរកបានតាមប្រព័ន្ធអេឡិចត្រូនិក។ ក្រសួងអប់រំ យុវជន និងកីឡា លើកទឹកចិត្តបន្ថែមទៀតជូនដល់គ្រឹះស្ថានឧត្តមសិក្សារដ្ឋ និងឯកជន ដែលបានស្នើសុំថវិកាមូលនិធិ ស.គ.ន រួច សូមចូលរួមបន្ថែមទៀតដើម្បីបង្កើនចំនួនចំណងជើងសៀវភៅ។ ចំណែកគ្រឹះស្ថានឧត្តមសិក្សារដ្ឋ និងឯកជនដែលពុំទាន់បានដាក់ពាក្យស្នើសុំថវិកាមូលនិធិ ដើម្បី រៀបរៀង និពន្ធ និងកែលម្អ សៀវភៅសិក្សានៅកម្រិតឧត្តមសិក្សា សូមរួសរាន់ចូលរួមដើម្បីជា គុណប្រយោជន៍ដល់តម្រូវការដ៏ទូទៅនិងថ្លៃថ្លារបស់និស្សិតកម្ពុជាក្នុងការសិក្សា និងស្រាវជ្រាវនៅកម្រិត ឧត្តមសិក្សា។

សេចក្តីបញ្ជាក់
នៃមូលនិធិស្រាវជ្រាវ គំនិតច្នៃប្រឌិត និងនវានុវត្តន៍

សៀវភៅសិក្សានេះជាលទ្ធផលនៃការស្នើសុំអនុវត្តវិកាមូលនិធិស្រាវជ្រាវ គំនិតច្នៃប្រឌិត និងនវានុវត្តន៍ ក្នុងគម្រោងរៀបរៀង និងនិងកែលម្អសៀវភៅសិក្សា ដែលនឹងត្រូវប្រើប្រាស់នៅកម្រិតឧត្តមសិក្សា។ សៀវភៅសិក្សានេះ ត្រូវបានរៀបរៀង និងនិង ឬកែលម្អដោយមានការធានាអះអាងថាជាស្នាដៃរបស់អ្នកនិពន្ធជ្រាល់ និងបានឆ្លងកាត់ត្រួតពិនិត្យ ផ្តល់យោបល់ និងវាយតម្លៃដោយក្រុមប្រឹក្សាអប់រំក្រុមប្រឹក្សាស្រាវជ្រាវ ឬក្រុមប្រឹក្សាដែលមានតម្លៃស្មើនៃគ្រឹះស្ថានឧត្តមសិក្សា និងតាមរយៈកិច្ចសន្យាដែលបានធ្វើឡើង និងដែលបានតម្កល់ទុកនៅមូលនិធិស្រាវជ្រាវ គំនិតច្នៃប្រឌិត និងនវានុវត្តន៍។ រាល់ខ្លឹមសារ ការបកស្រាយ ឬរូបភាព ដែលមាននៅក្នុងសៀវភៅនេះ គឺជាជំហរនិងទស្សនៈផ្ទាល់របស់អ្នកនិពន្ធ ហើយពុំឆ្លុះបញ្ចាំង ឬជាតំណាងដល់មូលនិធិស្រាវជ្រាវ គំនិតច្នៃប្រឌិត និងនវានុវត្តន៍ នៃក្រសួងអប់រំ យុវជន និងកីឡាឡើយ។

សេចក្តីថ្លែងអំណរគុណ

សៀវភៅអនុវត្តន៍មីក្រូជីវសាស្ត្រក្នុងមន្ទីរពិសោធន៍ នេះត្រូវបានសំយោគចេញពីសៀវភៅវិទ្យាសាស្ត្របរទេសជាច្រើន ដែលទាក់ទងនឹងទាន់សម័យកាល ហើយត្រូវបានបកបកប្រែជាខេមរភាសាដើម្បីងាយស្រួលដល់និស្សិតកូនខ្មែរក្នុងការរៀន និងអនុវត្តក្នុងមន្ទីរពិសោធន៍។

សូមថ្លែងអំណរគុណយ៉ាងជ្រាលជ្រៅចំពោះឯកឧត្តមសាស្ត្រាចារ្យបណ្ឌិត **ចៅ ម៉ីនថាន** សាកលវិទ្យាធិការនៃសាកលវិទ្យាល័យភូមិន្ទកសិកម្ម ក៏ដូចជាគណៈកម្មការបច្ចេកទេសទាំងអស់ក្នុងមហាវិទ្យាល័យកសិឧស្សាហកម្មនៃសាកលវិទ្យាល័យភូមិន្ទកសិកម្ម ដែលបានផ្តល់អនុញ្ញាត និងលើកទឹកចិត្តដល់ការរៀបចំសរសេរសៀវភៅមួយក្បាលនេះ ដើម្បីចែករំលែកចំណេះដឹងដល់អ្នកអាន ជាពិសេសនិស្សិតដែលសិក្សាពាក់ព័ន្ធនឹងគីមីអាហារ។

សូមថ្លែងអំណរគុណជាអនេកប្បការផងដែរដល់ការខិតខំប្រឹងប្រែងត្រួតពិនិត្យ និងផ្តល់ជាមតិល្អៗក្នុងការរៀបចំសៀវភៅនេះដោយ៖

- មូលនិធិស្រាវជ្រាវ គំនិតច្នៃប្រឌិត និងនវានុវត្តន៍ នៃក្រសួងអប់រំ យុវជន និងកីឡា
- ឯកឧត្តម **សាន វឌ្ឍនា** អនុរដ្ឋលេខាធិការនៃក្រសួងអប់រំ យុវជន និងកីឡា
- អង្គភាព/ស្ថាប័ននានា ក្រៅពីស.វ.ក.ក ដែលបានសម្របសម្រួលដល់ការសរសេរសៀវភៅជាភាសាខេមរយានកម្ម
- អ្នកផ្តល់យោបល់ ក៏ដូចជាអ្នកផ្តល់ឯកសារយោងនានា
- គណៈកម្មការបច្ចេកទេសសៀវភៅមាន លោកសាស្ត្រាចារ្យរង **គង់ ថុន** លោកសាស្ត្រាចារ្យរងបណ្ឌិត **ហួន ថាវរៈ** និងលោកបណ្ឌិត **ម៉ីនតុន មូរារិន**
- អនុគណៈកម្មការត្រួតពិនិត្យសៀវភៅតាមមហាវិទ្យាល័យមាន លោកសាស្ត្រាចារ្យរង **គង់ ថុន** លោកបណ្ឌិត **ឯក សុភាព** និងបណ្ឌិត **វាយ ជ័យ**។

សូមជូនពរដល់ឯកឧត្តម លោក និងលោកស្រី ទាំងអស់មានសុខភាពល្អបរិបូណ៌ អាយុយឺនយូរកម្លាំងមាំមួន ដើម្បីរួមចំណែកកសាង និងអភិវឌ្ឍន៍មាតុភូមិកម្ពុជាឲ្យកាន់តែរីកចម្រើនរុងរឿង។

អារម្ភកថា

ការងារនៅក្នុងមន្ទីរពិសោធន៍មីក្រូសរីរាង្គ ជាឱកាសតែមួយគត់ ដែលនិស្សិតបានអនុវត្តពីគោលការណ៍មូលដ្ឋានគ្រឹះមួយចំនួន ដូចជាការប្រើប្រាស់សម្ភារៈក្នុងមន្ទីរពិសោធន៍ សារធាតុរាវនិងរឹងផ្សេងទៀតដែលផ្ទុកមីក្រូសរីរាង្គ ប្រកបដោយសុវត្ថិភាព។ តាមរយៈសេរីនៃការពិសោធន៍ និស្សិតនឹងរៀនបច្ចេកទេសសម្លាប់មេរោគ និងភាពអនាម័យនៃទីកន្លែងការងារ ជាមួយពពួកមីក្រូសរីរាង្គប្រកបដោយប្រសិទ្ធភាព និងសុវត្ថិភាព។ ការយល់ដឹងមួយចំនួនដែលអ្នកបានសិក្សាទាក់ទងពីមីក្រូសរីរាង្គ និងជីវិតនឹងត្រូវបានយកទៅអនុវត្តក្នុងការរស់នៅប្រចាំថ្ងៃរបស់អ្នក។

ក្នុងមន្ទីរពិសោធន៍តែងតែមានច្បាប់ និងបទបញ្ញត្តិជាក់លាក់ទាក់ទងនឹងសុវត្ថិភាព។ គ្រូបង្ហាត់បង្រៀននឹងបង្ហាញព័ត៌មាននេះទៅអ្នក ហើយអ្នកគួរតែអនុវត្តតាមឲ្យបានខ្ជាប់ខ្ជួន។ ពាក្យទំនៀមចាស់តែងពោលថា៖ នៅពេលដែលឆ្ងល់ ត្រូវសួរនិងស្តាប់គ្រូ។ អ្នកនឹងមានសុវត្ថិភាព និងមានបទពិសោធន៍ច្រើនជាងមុន។

សៀវភៅនេះមានប្រយោជន៍ច្រើនសំរាប់និស្សិត គឺជាជំនួយមួយដើម្បីឲ្យនិស្សិតត្រៀមខ្លួន មុននឹងចូលអនុវត្តក្នុងមន្ទីរពិសោធន៍។ ក្រៅពីការពិសោធន៍ និស្សិតអាចធ្វើការងារជាក្រុម យល់ដឹងពីរបៀបសរសេររបាយការណ៍តាមបែបវិទ្យាសាស្ត្រ និងចេះបកស្រាយលទ្ធផលរបស់ខ្លួន។ ចំណេះដឹងពីការវិភាគមេរោគក្នុងអាហារ មានសារៈសំខាន់ណាស់ ក្នុងការលើកកម្ពស់សុវត្ថិភាពអាហារសំរាប់យើងរាល់គ្នា និងសុខភាពសាធារណៈ។

ដោយសារសៀវភៅនេះជាការបោះពុម្ពលើកទីមួយ អាចមានការខុសឆ្គងខ្លះៗជាពិសេសនូវពាក្យប្រយោគមួយចំនួន ហេតុនេះខ្ញុំបាទសូមអភ័យទោសរាល់ការខុសឆ្គង និងរង់ចាំទទួលនូវការរើគន់កែលំអក្នុងន័យស្ថាបនា ដើម្បីធ្វើឲ្យ “សៀវភៅអនុវត្តន៍មីក្រូជីវសាស្ត្រក្នុងមន្ទីរពិសោធន៍” នេះកាន់តែប្រសើរឡើងជាងនេះនៅពេលបោះពុម្ពបន្ទាប់។ សង្ឃឹមយ៉ាងមុតមាំថា និស្សិតនឹងរីករាយជាមួយពេលវេលានៅក្នុងមន្ទីរពិសោធន៍។

ខ្ញុំបាទសូមជូនពរ ដល់អស់លោក លោកស្រី អ្នកនាង និងនិស្សិតទាំងអស់ជួបតែនឹងសេចក្តីសុខ និងជោគជ័យក្នុងការសិក្សាគ្រប់ពេលវេលា។

ថ្ងៃ.....ខែ.....ឆ្នាំឆ្លូវ ត្រីស័ក ព.ស ២៥៦៥
រាជធានីភ្នំពេញថ្ងៃទី..... ខែ.....គ.ស ២០២១

អ្នកនិពន្ធ បណ្ឌិត ជ្រុង វិថី

អ្នកនិពន្ធ



នាម និងគោត្តនាម

៖ បណ្ឌិត ជ្រុង វិទ្យា

អាសយដ្ឋាន

៖ # 34A, ផ្លូវបេតុង ភូមិខ្វា សង្កាត់ដង្កោ ខណ្ឌ
ដង្កោ រាជធានីភ្នំពេញ

ស្ថាប័នការងារ

៖ មហាវិទ្យាល័យកសិឧស្សាហកម្ម នៃសាកលវិទ្យាល័យភូមិន្ទកសិកម្ម

ឯកទេស ឬមុខជំនាញ

៖ គីមីអាហារ និងជីវៈបច្ចេកវិទ្យាអាហារ

ប្រវត្តិការសិក្សា

៖

- ១៩៨៥ - ១៩៩១ បរិញ្ញាបត្រជាន់ខ្ពស់ ផ្នែកគីមីអាហារ និងបច្ចេកវិទ្យាអាហារ
- ២០០៤ - ២០០៦ បរិញ្ញាបត្រជាន់ខ្ពស់ ផ្នែកវិទ្យាសាស្ត្រអាហារ
- ២០១៥ - ២០២១ បណ្ឌិត ផ្នែកវិទ្យាសាស្ត្រអាហារ

បទពិសោធន៍ការងារ

៖ ២០០៧ មកដល់បច្ចុប្បន្ន ជាគ្រូថ្នាក់ឧត្តម

- បង្រៀនមុខវិជ្ជា៖ គីមីអាហារ មីក្រូបវិទ្យា បច្ចេកវិទ្យាប្រេងនិងខ្លាញ់
- ដឹកនាំនិស្សិតធ្វើសារណាបទ
- បាន និងកំពុងធ្វើការស្រាវជ្រាវក្នុងគម្រោង៖
 - UNU - Kirin Holdings Co., Ltd., Tokyo
 - Center of Excellence on Sustainable Agricultural Intensification and Nutrition (CE SAIN)
 - Higher Education Improvement Project (HEIP)-Cambodia

មាតិកា

បុព្វកថា និងសេចក្តីបញ្ជាក់នៃមូលនិធិ

ទំព័រ

សេចក្តីថ្លែងអំណរគុណ	i
អារម្ភកថា	ii
អ្នកនិពន្ធ	iii
មាតិកា	iv
បញ្ជីតារាង	xiv
បញ្ជីរូបភាព	xv
បញ្ជីពាក្យសរសេរកាត់	xvi
បទបញ្ជាទូទៅក្នុងមន្ទីរពិសោធន៍	xvii

លំហាត់ ១៖ ភាពងាយស្រួលនៅក្របខ័ណ្ឌនៃមីក្រូសកម្ម

១.១ សេចក្តីផ្តើម	១
១.២ សម្ភារៈ	១
១.៣ ដំណើរការពិសោធន៍	១
១.៤ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ១	២

លំហាត់ ២៖ ប្រសិទ្ធភាពនៃការរលាចសម្ភារៈ

២.១ សេចក្តីផ្តើម	៤
២.២ សម្ភារៈ	៤
២.៣ ដំណើរការពិសោធន៍	៥
២.៤ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ២	៥

លំហាត់ ៣៖ មីក្រូទស្សន៍វិទ្យា (Microscopy)

៣.១ ប្រវត្តិមីក្រូទស្សន៍	៧
៣.២ ការថែទាំមីក្រូទស្សន៍	៨
៣.៣ សម្ភារៈ	៩
៣.៤ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ៣	១១

លំហាត់ ៤៖ អីកាវីយ៉ូត៖ មីក្រូសកម្មដែលមានទំហំធំៗ

៤.១ ប្រវត្តិមីក្រូសកម្មអីកាវីយ៉ូតនៅក្នុងបរិស្ថានធម្មជាតិ	១៣
--	----

៤.២ លំហាត់ ៤ ផ្នែក ១៖ ផ្សិត និងប្រូតូសូអាដែលរស់លើគោក	១៣
៤.២.១ សម្ភារៈ.....	១៥
៤.២.២ ដំណើរការពិសោធន៍	១៥
៤.២.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ៤ ផ្នែក ១	១៦
៤.៣ លំហាត់ ៤ ផ្នែក២៖ សារាយ (Algae)	១៨
៤.៣.១ សម្ភារៈ.....	១៨
៤.៣.២ ដំណើរការពិសោធន៍	១៨
៤.៣.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ៤ ផ្នែក ២	១៨
៤.៤ លំហាត់ ៤ ផ្នែក ៣៖ ប្រូតូសូអាដែលរស់នៅក្នុងទឹក (Aquatic Protozoa)	២០
៤.៤.១ សម្ភារៈ.....	២០
៤.៤.២ ដំណើរការពិសោធន៍	២០
៤.៤.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ៤ ផ្នែក ៣.....	២១

លំហាត់ ៥៖ ការរៀបចំពិនិត្យមីក្រូសរីរាង្គ

៥.១ លំហាត់ ៥ ផ្នែក ១	២២
៥.១.១ សេចក្តីផ្តើម	២២
៥.១.២ សម្ភារៈ.....	២២
៥.១.៣ ដំណើរការពិសោធន៍	២២
៥.២ លំហាត់ ៥ ផ្នែក ២	២៣
៥.២.១ សេចក្តីផ្តើម.....	២៣
៥.២.២ សម្ភារៈ	២៤
៥.២.៣ ដំណើរការពិសោធន៍	២៤
៥.២.៤ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ៥ ផ្នែក ២	២៧

លំហាត់ ៦៖ ការផ្ទេរមេរោគដោយគ្មានបង្គាប់ (Aseptic Transfer)

៦.១ សេចក្តីផ្តើម.....	២៩
៦.២ សម្ភារៈ	២៩
៦.៣ ដំណើរការពិសោធន៍	២៩
៦.៤ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ៦	៣១

លំហាត់ ៧៖ ការបង្កើនចំនួនមេរោគក្នុងស្រទាប់

៧.១ សេចក្តីផ្តើម	៣៣
៧.២ លំហាត់ ៧ ផ្នែក ១៖ ការបណ្តុះបែបជម្រើស (Enrichment Culture)	៣៣

៧.២.១ សម្ភារៈ.....	៣៤
៧.២.២ ដំណើរការពិសោធន៍	៣៤
៧.២.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ៧ ផ្នែក ១.....	៣៥
៧.៣ លំហាត់ ៧ ផ្នែក ២៖ ការព្រែកមេរោគដោយវិធីសាស្ត្រចូតនៅលើចាហ្គាយ.....	៣៥
៧.៣.១ សម្ភារៈ.....	៣៦
៧.៣.២ ដំណើរការពិសោធន៍	៣៦
៧.៣.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ៧ ផ្នែក ២	៣៧

លំហាត់ ៨៖ កាយវិភាគវិទ្យានៃបាក់តេរី (Cross Anatomy of Bacteria)

៨.១ សេចក្តីផ្តើម	៣៩
៨.២ លំហាត់ ៨ ផ្នែក ១៖ ផ្លាសែល	៣៩
៨.២.១ សម្ភារៈ.....	៤០
៨.២.២ ដំណើរការពិសោធន៍.....	៤១
៨.២.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ៨ ផ្នែក ១	៤១
៨.៣ លំហាត់ ៨ ផ្នែក ២៖ អង្គជួស្ករ (Endospores)	៤២
៨.៣.១ សម្ភារៈ.....	៤២
៨.៣.២ ដំណើរការពិសោធន៍.....	៤៣
៨.៣.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ៨ ផ្នែក ២	៤៣

លំហាត់ ៩៖ ចំណីសម្រាប់បណ្តុះបេរោគ (The Culture Medium)

៩.១ សេចក្តីផ្តើម	៤៤
៩.២ លំហាត់ ៩ ផ្នែក ១៖ ប្រភពនៃកាបូន អាសូត និងថាមពល	៤៥
៩.២.១ សម្ភារៈ.....	៤៦
៩.២.២ ដំណើរការពិសោធន៍.....	៤៦
៩.២.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ៩ ផ្នែក ១	៤៧
៩.៣ លំហាត់ ៩ ផ្នែក ២៖ ចំណីបណ្តុះប្រភេទជ្រើសរើស (selective media)	៤៧
៩.៣.១ សម្ភារៈ.....	៤៨
៩.៣.២ ដំណើរការពិសោធន៍.....	៤៨
៩.៣.៣ ពិសោធន៍ដំណាក់កាលទី ២.....	៤៩
៩.៣.៤ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ៩ ផ្នែក ២	៤៩

លំហាត់ ១០៖ លក្ខណៈពិសេសៗនៃការលូតលាស់របស់បាក់តេរី និងផ្សិត

១០.១ សេចក្តីផ្តើម	៥១
-------------------------	----

១០.២ លំហាត់ ១០ ផ្នែក ១៖ លក្ខណៈពិសេសនៃផ្សិត (Features of the Fungi)	៥១
១០.២.១ សម្ភារៈ	៥២
១០.២.២ ដំណើរការពិសោធន៍	៥៣
១០.២.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ១០ ផ្នែក ១	៥៤
១០.៣ លំហាត់ ១០ ផ្នែក ២៖ លក្ខណៈពិសេសរបស់បាក់តេរីពេលបណ្តុះ	៥៥
១០.៣.១ សម្ភារៈ	៥៦
១០.៣.២ ដំណើរការពិសោធន៍	៥៦
១០.៣.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ១០ ផ្នែក ២	៥៦

លំហាត់ ១១៖ ឥទ្ធិពលនៃបរិស្ថានទៅលើមីក្រូសរីរាង្គ

១១.១ សេចក្តីផ្តើម	៥៨
១១.២ លំហាត់ ១១ ផ្នែក ១៖ អុកស៊ីសែន (Oxygen)	៥៨
១១.២.១ សម្ភារៈ	៥៩
១១.២.២ ដំណើរការពិសោធន៍	៥៩
១១.២.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ១១ ផ្នែក ១	៦០
១១.៣ លំហាត់ ១១ ផ្នែក ២៖ សីតុណ្ហភាព	៦១
១១.៣.១ សម្ភារៈ	៦២
១១.៣.២ ដំណើរការពិសោធន៍	៦២
១១.៣.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ១១ ផ្នែក ២	៦២

លំហាត់ ១២៖ អង់ស៊ីមដែលធ្វើអ៊ីដ្រូលីសខាងក្រៅកោសិកា

១២.១ សេចក្តីផ្តើម	៦៤
១២.២ លំហាត់ ១២ ផ្នែក ១៖ ប្រតិកម្មអ៊ីដ្រូលីសអាមីដ្យុង	៦៤
១២.២.១ សម្ភារៈ	៦៥
១២.២.២ ដំណើរការពិសោធន៍	៦៥
១២.២.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ១២ ផ្នែក ១	៦៦
១២.៣ លំហាត់ ១២ ផ្នែក ២៖ ប្រតិកម្មអ៊ីដ្រូលីសកាសេអ៊ីន	៦៦
១២.៣.១ សម្ភារៈ	៦៦
១២.៣.២ ដំណើរការពិសោធន៍	៦៧
១២.៣.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ១២ ផ្នែក ២	៦៧
១២.៤ លំហាត់ ១២ ផ្នែក ៣៖ ប្រតិកម្មអ៊ីដ្រូលីសទៅលើប្រូតេអ៊ីនដែលឡាទីន	៦៧
១២.៤.១ សម្ភារៈ	៦៨
១២.៤.២ ដំណើរការពិសោធន៍	៦៨

១២.៤.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ១២ ផ្នែក ៣	៦៨
---	----

លំហាត់ ១៣៖ កម្មវិធីនៃសិក្សាសាស្ត្រកោសល្យនៅលើបាក់តេរី

១៣.១ សេចក្តីផ្តើម	៧០
១៣.២ សម្ភារៈ.....	៧១
១៣.៣ ដំណើរការពិសោធន៍	៧១
១៣.៤ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ១៣	៧៣

លំហាត់ ១៤៖ ការរាប់ចំនួនបាក់តេរី និងប្រភេទនៃការលូតលាស់

១៤.១ សេចក្តីផ្តើម	៧៤
១៤.២ ការរាប់ចំនួនមីក្រូបដោយប្រើមីក្រូទស្សន៍ផ្ទាល់ (Direct Microscopic Counts)...	៧៤
១៤.៣ ការរាប់មីក្រូបទាំងអស់ដែលមាននៅលើប្លាតបណ្តុះ (Plate Counts).....	៧៤
១៤.៤ ដង់ស៊ីតេពន្លឺ (Optical Density)	៧៦
១៤.៥ បច្ចេកទេសពង្រាវ (Dilution Technique)	៧៦
១៤.៦ បច្ចេកទេសចាក់ចម្លងមេរោគទៅលើប្លាតបណ្តុះ (Plating Technique)	៧៧
១៤.៦.១ សម្ភារៈ.....	៧៨
១៤.៦.២ ដំណើរការពិសោធន៍	៧៨
១៤.៧ វិធីសាស្ត្រដែលប្រើដើម្បីរាប់កូឡូនីនៅលើប្លាតបណ្តុះនីមួយៗ៖	៨០
១៤.៨ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ១៤	៨០

លំហាត់ ១៥៖ ការឆ្លើយតបគីមី និងពន្លឺនៅក្នុងបរិស្ថាន

១៥.១ សេចក្តីផ្តើម	៨២
១៥.២ លំហាត់ ១៥ ផ្នែក ១៖ ការឆ្លើយតបគីមីនៅក្នុងបាក់តេរី.....	៨២
១៥.២.១ សម្ភារៈ.....	៨៣
១៥.២.២ ដំណើរការពិសោធន៍	៨៣
១៥.២.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ១៥ ផ្នែក ១	៨៤
១៥.៣ លំហាត់ ១៥ ផ្នែក ២៖ លក្ខណៈនៃការឆ្លើយតបពន្លឺនៅក្នុងផ្សិត Pilobolus	៨៥
១៥.៣.១ សម្ភារៈ	៨៥
១៥.៣.២ ដំណើរការពិសោធន៍.....	៨៦
១៥.៣.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ១៥ ផ្នែក ២	៨៦

លំហាត់ ១៦៖ ការផ្លាស់ប្តូរមុខរប្រចំរបស់បាក់តេរី (Bacterial Transformation)

១៦.១ សេចក្តីផ្តើម	៨៨
-------------------------	----

១៦.២ សម្ភារៈ.....	៨៩
១៦.៣ ដំណើរការពិសោធន៍	៨៩
១៦.៣.១ ពិសោធន៍ដំណាក់កាលទី ១៖ ការរៀបចំ DNA និងល្បាយសូលុយស្យុង មេរោគដែលបានបម្លែងស្បែករួច	៨៩
១៦.៣.២ ពិសោធន៍ដំណាក់កាលទី ២៖ ការធ្វើល្បាយបាក់តេរីដែលបានប្រែ ប្រួលស្បែកទៅលើបាហ្គយបណ្តុះ.....	៩០
១៦.៣.៣ ពិសោធន៍ដំណាក់កាលទី ៣៖ ការអង្កេតតាមដានទៅលើការផ្លាស់ប្តូរ ទម្រង់របស់បាក់តេរី.....	៩១
១៦.៤ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ១៦	៩១

លំហាត់ ១៧៖ បន្ថែមភាពដល់នីមួយៗពីបាក់តេរីមួយទៅបាក់តេរីមួយ

១៧.១ សេចក្តីផ្តើម.....	៩២
១៧.២ ពិសោធន៍ដំណាក់កាលទី ១៖	៩៣
១៧.២.១ សម្ភារៈសម្រាប់តុពិសោធន៍មួយ៖	៩៣
១៧.២.២ ដំណើរការពិសោធន៍	៩៣
១៧.៣ ការពិសោធន៍ដំណាក់កាលទី ២៖	៩៥
១៧.៣.១ ដំណើរការពិសោធន៍	៩៥
១៧.៣.២ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ១៧	៩៦

លំហាត់ ១៨៖ វីរុសដែលជាបរាសិតលើបាក់តេរី (Viruses of Bacteria)

១៨.១ សេចក្តីផ្តើម	៩៨
១៨.២ ការញែក និងការកំណត់កំហាប់ Bacteriophage	៩៨
១៨.២.១ សម្ភារៈ	៩៩
១៨.២.២ ដំណើរការពិសោធន៍.....	៩៩
១៨.២.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ១៨	១០០

លំហាត់ ១៩៖ ការសម្លាប់ និងបង្ការសកម្មភាពមីក្រូសរីរាង្គ

១៩.១ លំហាត់ ១៩ ផ្នែក ១៖ សារធាតុបង្កាការដុះលូតលាស់ និងបន្តពូជរបស់មេរោគ (antiseptics) និងសារធាតុសម្លាប់មេរោគ (disinfectants)	១០១
១៩.១.១ សេចក្តីផ្តើម	១០១
១៩.១.២ សម្ភារៈ	១០២
១៩.១.៣ ពិសោធន៍ដំណាក់កាលទី ១៖	១០៣
១៩.១.៤ ពិសោធន៍ដំណាក់កាលទី ២៖	១០៤

១៩.១.៥ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ១៩ ផ្នែក ១.....	១០៤
១៩.២ លំហាត់ ១៩ ផ្នែក ២៖ សកម្មភាពនៃពួកថ្នាំអង់ទីប្យូទីច	១០៥
១៩.២.១ សេចក្តីផ្តើម.....	១០៥
១៩.២.២ វិធីសាស្ត្រប្រើបន្ទះក្រដាស សម្រាប់ធ្វើតេស្តកំណត់ភាពរួសនឹងថ្នាំ អង់ទីប្យូទីច	១០៦
១៩.២.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ១៩ ផ្នែក ២.....	១០៨

លំហាត់ ២០៖ បាក់តេរីដែលបម្លែងអាសូត (The Nitrogen-Fixing Bacteria)

២០.១ សេចក្តីផ្តើម	១១០
២០.២ បាក់តេរីដែលបម្លែងអាសូតក្នុងទម្រង់ជាបរាសិតផ្តល់ប្រយោជន៍ទាំងសងខាង	១១០
២០.៣ សម្ភារៈ.....	១១០
២០.៤ ដំណើរការពិសោធន៍.....	១១១
២០.៥ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ២០	១១២

លំហាត់ ២១៖ ការវិភាគផ្លែកមីក្រូសរីរាង្គក្នុងទឹកដោះគោ

២១.១ សេចក្តីផ្តើម	១១៣
២១.២ លំហាត់ ២១ ផ្នែក១៖ ចំនួនមីក្រូសរីរាង្គសរុបដែលដុះនៅលើ agar.....	១១៣
២១.២.១ សម្ភារៈ	១១៣
២១.២.២ ដំណើរការពិសោធន៍.....	១១៤
២១.២.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ២១ ផ្នែក ១	១១៥
២១.៣ លំហាត់ ២១ ផ្នែក ២៖ ចំនួនបាក់តេរីផ្នែកអនាម័យសរុប (Coliform Count)....	១១៦
២១.៣.១ សម្ភារៈ	១១៦
២១.៣.២ ដំណើរការពិសោធន៍.....	១១៦
២១.៣.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ២១ ផ្នែក ២	១១៧

លំហាត់ ២២៖ ការវិភាគផ្លែកមីក្រូសរីរាង្គក្នុងផលិតផលចំណីអាហារ

២២.១ សេចក្តីផ្តើម	១១៨
២២.២ សម្ភារៈ.....	១១៨
២២.៣ ដំណើរការពិសោធន៍	១១៨
២២.៤ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ២២	១២០

លំហាត់ ២៣៖ ការវិភាគផ្លែកមីក្រូសរីរាង្គអនាម័យនៅលើទឹក

២៣.១ សេចក្តីផ្តើម	១២១
-------------------------	-----

២៣.២ លំហាត់ ២៣ ផ្នែក ១៖ ការវិភាគរកបាក់តេរីផ្នែកអនាម័យនៅក្នុងទឹក	១២១
២៣.២.១ ការធ្វើតេស្តសង្ស័យ (PRESUMPTIVE TEST)	១២១
២៣.២.២ ការធ្វើតេស្តបញ្ជាក់ (CONFIRMATIVE TEST)	១២២
២៣.២.៣ សម្ភារៈ	១២២
២៣.២.៤ ដំណើរការពិសោធន៍	១២៣
២៣.២.៥ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ២៣ ផ្នែក ១	១២៣
២៣.៣ លំហាត់ ២៣ ផ្នែក ២៖ ការធ្វើតេស្ត IMViC	១២៤
២៣.៣.១ សម្ភារៈ	១២៥
២៣.៣.២ ដំណើរការពិសោធន៍	១២៥
២៣.៤ លំហាត់ ២៣ ផ្នែក ៣៖ ការពិពណ៌នាពីវិធីសាស្ត្រចម្រោះភ្នាស	១២៧
២៣.៤.១ សម្ភារៈ	១២៨
២៣.៤.២ ដំណើរការពិសោធន៍	១២៨
២៣.៥ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ២៣ ផ្នែក ៣	១២៨

លំហាត់ ២៤៖ អំពើនៃពូកអង់ទីប្យូទិច (Action of Antibiotics)

២៤.១ សេចក្តីផ្តើម	១៣០
២៤.២ លំហាត់ ២៤ ផ្នែក ១៖ ថ្នាំគុណភាពអង់ទីប្យូទិចកំណត់ ដោយវិធីសាស្ត្រឆ្លុតខ្វែង	១៣០
២៤.២.១ សម្ភារៈ	១៣០
២៤.២.២ ដំណើរការពិសោធន៍	១៣១
២៤.២.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ២៤ ផ្នែក ១	១៣២
២៤.៣ លំហាត់ ២៤ ផ្នែក ២៖ វិធីសាស្ត្រតេស្តភាពរួសបាក់តេរីជាមួយអង់ទីប្យូទិចបន្ទះក្រដាស	១៣៤
២៤.៣.១ សម្ភារៈ	១៣៤
២៤.៣.២ ដំណើរការពិសោធន៍	១៣៥
២៤.៣.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ២៤ ផ្នែក ២	១៣៧

លំហាត់ ២៥៖ ប្រតិកម្មរោងអង់ទីស្បែន និងអង់ទីករ (Serological Reactions)

២៥.១ សេចក្តីផ្តើម	១៣៨
២៥.១ តេស្តដែលបង្ហាញពីប្រតិកម្មដែលឲ្យផលជាសូលុយស្យុងមានទម្រង់ស្អិតដូចការវិ	១៣៩
២៥.១.១ សម្ភារៈ	១៣៩
២៥.១.២ ដំណើរការពិសោធន៍	១៣៩
២៥.១.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ២៥	១៤០

លំហាត់ ២៦៖ ពួកបាក់តេរីរាងមូលដែលបង្ករោគ (The Pathogenic Cocci)

២៦.១ សេចក្តីផ្តើម	១៤១
២៦.២ សម្ភារៈ	១៤១
២៦.៣ ដំណើរការពិសោធន៍	១៤២
២៦.៣.១ ការធ្វើតេស្តទៅលើការបំផ្លាញកោសិកាឈាមក្រហម និងបំបែក អេម៉ូក្លូប៊ីន (Hemolysis testing)	១៤២
២៦.៣.២ ការធ្វើតេស្តប្រសិទ្ធភាព Bacitracin/Optochin	១៤៣
២៦.៣.៣ តេស្ត Coagulase នៅក្នុងទីប (Tube Coagulase Test)	១៤៤
២៦.៣.៤ តេស្ត Catalase (Catalase Test)	១៤៤
២៦.៣.៥ តេស្ត Bile Solubility (Bile Solubility Test)	១៤៥
២៦.៤ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ២៦	១៤៥

លំហាត់ ២៧៖ ពួកបាក់តេរីរាងច្រវែងបង្ករោគ និងមានក្រាមវិជ្ជមាន

២៧.១ សេចក្តីផ្តើម	១៤៧
២៧.២ លំហាត់ ២៧ ផ្នែក ១៖ ពួកបាក់តេរីរាងច្រវែងបង្កើតអង់ដូស្តរ និងមានក្រាម វិជ្ជមាន	១៤៧
២៧.២.១ សម្ភារៈ	១៤៨
២៧.២.២ ដំណើរការពិសោធន៍	១៤៨
២៧.២.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ២៧ ផ្នែក ១	១៥០
២៧.៣ លំហាត់ ២៧ ផ្នែក ២៖ ពួកបាក់តេរីរាងច្រវែងមិនផលិតស្តរ និងមានក្រាមវិជ្ជមាន	១៥១
២៧.៣.១ សម្ភារៈ	១៥១
២៧.៣.២ ដំណើរការពិសោធន៍	១៥១
២៧.៣.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ២៧ ផ្នែក ២	១៥២

លំហាត់ ២៨៖ ពួកបាក់តេរីរាងច្រវែងក្រាមអវិជ្ជមានដែលអាចបង្កើនស្ករឱ្យទៅជាអស៊ីត

២៨.១ សេចក្តីផ្តើម	១៥៣
២៨.២ សម្ភារៈ	១៥៤
២៨.៣ ដំណើរការពិសោធន៍	១៥៥
២៨.៤ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ២៨	១៥៥

លំហាត់ ២៩៖ ការកំណត់អត្តសញ្ញាណពួកបាក់តេរីដែលមិនស្គាល់

២៩.១ សេចក្តីផ្តើម	១៦១
-------------------------	-----

២៩.២ ដំណើរការពិសោធន៍	១៦១
២៩.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ២៩	១៦២

លំហាត់ ៣០៖ គម្រោងតាមក្រុម

៣០.១ ការរៀបចំបង្កើតគម្រោង៖	១៦៣
៣០.២ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ៣០	១៦៤

បណ្ណាល័យសាស្ត្រ

បញ្ជីតារាង

តារាង ៩.២ កំណត់វត្តមាន ឬអវត្តមានរបស់ប្រភេទមេរោគផ្សេងៗគ្នាទាំងបួន -----	៤៧
តារាង ៩.៣ ឥទ្ធិពលកម្រិត Crystal Violet និង Phenylethyl Alcohol លើវត្តមានបាក់តេរី -----	៤៩
តារាង ១១.១ បំពេញលទ្ធផលនៃការតេស្តបាក់តេរី៤ប្រភេទ លើលក្ខខណ្ឌផ្សេងៗ -----	៦០
តារាង ១១.២ លទ្ធផលនៃការលូតលាស់ក្រុមផ្សេងគ្នានៃបាក់តេរីយោងទៅតាមសីតុណ្ហភាព -----	៦១
តារាង ១៣.៤ បំពេញលទ្ធផលនៃដំណុះបាក់តេរីតាមលក្ខខណ្ឌនៃកំដៅ -----	៧៣
តារាង ១៤ លទ្ធផលនៃការរាប់ចំនួនកូឡូនី <i>E. coli</i> ទៅតាមរយៈពេលភ្ជាស់ -----	៨០
តារាង ១៧.១ ការពិពណ៌នាពីទំហំនៃផ្នែកដែលរងនូវការបង្អាក់ការលូតលាស់បាក់តេរី-----	៩៦
តារាង ១៩.១ ឥទ្ធិពលនៃសារធាតុសម្លាប់មេរោគដែលត្រូវបានប្រើប្រាស់ជាធម្មតា -----	១០៤
តារាង ១៩.២ ការបកស្រាយអំពីអង្គត់ផ្ចិតតំបន់ដែលរងការបង្អាក់បាក់តេរីដោយអង់ទីប្យូទិក -----	១០៨
តារាង ២៤.១ អង្គត់ផ្ចិតនៃតំបន់ដែលរងការបង្អាក់តាមស្តង់ដារ (Kirby-Bauer Method) -----	១៣៦
តារាង ២៤.២ បំពេញលទ្ធផលទំហំតំបន់ដែលរងការបង្អាក់ គិតជា mm -----	១៣៧
តារាង ២៦ ចរិតលក្ខណៈនៃបាក់តេរីរាងមូលដែលបង្ករោគ -----	១៤៦
តារាង ២៧.២ បំពេញចរិតលក្ខណៈរបស់បាក់តេរី <i>B. cereus</i> , <i>C. sporogenes</i> និង <i>L. casei</i> -	១៥២

បញ្ជីរូបភាព

រូបភាព ៣.១ សមាសភាគនៃមីក្រូទស្សន៍	៩
រូបភាព ៤.១ <i>Epidermophyton floccosum</i> មើលដោយមីក្រូទស្សន៍	១៤
រូបភាព ៤.២ ទម្រង់ប្រូតូសូអា ប៉ារ៉ាមីសូម (protozoan Paramecium)	១៥
រូបភាព ៥.១ ជំហាននៃដំណើរការពិសោធបន្ស៊ីតណ៍ដើម្បីកំណត់ក្រាមបាក់តេរី	២៦
រូបភាព ៦.១ ការរុញលូបដែលបានស្នើរលូចទៅក្នុងកំណាវនៃកោសិកាមីក្រូប	៣០
រូបភាព ៦.២ ការស្នើរលូបសម្រាប់ចម្លងមេរោគដោយអណ្តាតភ្លើង	៣១
រូបភាព ៧.១ ផ្លាស្ទិកដែលមានចាប់យកនៃបានបណ្តុះ	៣៧
រូបភាព ៨.១ ការបន្ស៊ីតណ៍ផ្លាសែល Leifson បង្ហាញឲ្យឃើញ នូវចំនួនដ៏ច្រើននៃផ្លាសែល	៤០
រូបភាព ៨.២ ផ្លាសែលនៅលើខ្លួនបាក់តេរី	៤០
រូបភាព ១០.១ ប្រភេទ hyphae ដែលមានដៃបញ្ឆោត (pseudohyphae) នៃយីសមួយចំនួន ..	៥២
រូបភាព ១០.២ ស្ករនៃផ្សិតដែលសំយោគដោយឥតភេទ (conidia) នៃ Deuteromycetes	៥២
រូបភាព ១៤.១ ការរាប់កោសិកាមេរោគសរុប ដោយប្រើឧបករណ៍រាប់ឈ្មោះ Petroff Hauser counting chamber	៧៥
រូបភាព ១៤.២ ការរាប់កោសិកាមេរោគសរុប ដោយការបណ្តុះលើបានចាប់យក	៧៥
រូបភាព ១៤.៣ វិធីសាស្ត្របណ្តុះដោយលាយចាប់យក និងសំណាក (Pour plate method)	៧៨
រូបភាព ១៦.១ ការផ្លាស់ប្តូរទម្រង់បាក់តេរីដោយអង្គត់ DNA	៨៨
រូបភាព ១៧.១ ការរួមបញ្ចូលគ្នារបស់មេរោគ	៩៤
រូបភាព ២២.១ វិធីសាស្ត្របណ្តុះមេរោគលើបានចាប់យក (Agar plate)	១១៩
រូបភាព ២៤.១ វិធីសាស្ត្រតូចខ្វែងរវាងផ្សិត និងបាក់តេរី	១៣១
រូបភាព ២៤.១ ការវាស់អង្កត់ផ្ចិតនៃតំបន់បង្កាក់សកម្មភាពបាក់តេរីដោយសារថ្នាំអង់ទីប្រូទិក	១៣៦
រូបភាព ២៧.១ មេកធាងនៃពួកបាក់តេរីក្រាមវិជ្ជមាន	១៤៩
រូបភាព ២៨.១ មេកធាងរបស់បាក់តេរីក្រាមអវិជ្ជមាន	១៥៨
រូបភាព ២៨.២ សង្ខេបនៃការធ្វើតេស្ត IMViC	១៥៩

បញ្ជីពាក្យសរសេរកាត់

អក្សរសរសេរកាត់	ការពន្យល់
AM	: Ampicillin
<i>B. subtilis</i>	: <i>Bacillus subtilis</i>
<i>B. cereus</i>	: <i>Bacillus cereus</i>
CFU	: Colony forming unit
BHI	: Brain Heart Infusion
<i>C. sporogenes</i>	: <i>Clostridium sporogenes</i>
DNA	: Deoxyribonucleic acid
<i>E. coli</i>	: <i>Escherichia coli</i>
<i>E. aerogenes</i>	: <i>Enterobacter aerogenes</i>
EMB	: Eosin methylene blue
IMViC	: Indole, Methyl red, Voges-Proskauer, and Citrate utilization test
<i>K. pneumoniae</i>	: <i>Klebsiella pneumonia</i>
<i>L. casei</i>	: <i>Lactobacillus casei</i>
<i>M. luteus</i>	: <i>Micrococcus luteus</i>
NA	: Nalidixic acid
<i>P. notatum</i>	: <i>Penicillium notatum</i>
pH	: Potential hydrogen
<i>P. vulgaris</i>	: <i>Proteus vulgaris</i>
<i>P. aeruginosa</i>	: <i>Pseudomonas aeruginosa</i>
RBC	: Red blood cells
RNA	: Ribonucleic acid
<i>S. aureus</i>	: <i>Staphylococcus aureus</i>
<i>S. faecalis</i>	: <i>Streptococcus faecalis</i> (<i>Enterococcus faecalis</i>)
<i>S. flexneri</i>	: <i>Shigella flexneri</i>
<i>S. griseus</i>	: <i>Streptomyces griseus</i>
<i>S. pyogenes</i>	: <i>Streptococcus pyogenes</i>
Str ^r	: Streptomycin-resistant
<i>S. typhimurium</i>	: <i>Salmonella typhimurium</i>
TE	: Tetracycline
TTC	: Triphenyl tetrazolium chloride

បទបញ្ជាទូទៅក្នុងមន្ទីរពិសោធន៍

ដើម្បីធានាសុវត្ថិភាពនៅក្នុងមន្ទីរពិសោធន៍ផ្នែកមីក្រូសរីរាង្គ បទបញ្ញត្តិមួយចំនួនត្រូវបានអនុវត្ត៖

១. លាងដៃរបស់អ្នកដោយប្រុងប្រយ័ត្នជាមួយសាប៊ូ មុនពេលចូល និងក្រោយចេញពីមន្ទីរពិសោធន៍។ សម្អាត និងសម្លាប់មេរោគនៅកន្លែងធ្វើការមុន និងបន្ទាប់ពីពិសោធន៍ម្តងៗ។
២. ត្រូវមានអាវពណ៌សសំរាប់ក្នុងមន្ទីរពិសោធន៍ ស្បែកជើងគ្របម្រាមជើង (បើចាំបាច់ ត្រូវមានម៉ាស់ និងវ៉ែនតា)
៣. មិនត្រូវបរិភោគ ឬផឹកនៅក្នុងមន្ទីរពិសោធន៍។ មិនត្រូវដាក់វត្ថុអ្វីចូលក្នុងមាត់របស់អ្នកឡើយ (ឧទាហរណ៍ ម្រាមដៃ ឬខ្មៅដៃ)
៤. ប្រសិនបើអ្នកមានសក់វែង ត្រូវចងវ៉ាទៅក្រោយ។ ត្រូវពាក់ស្បែកជើងគ្រប់ពេលនៅក្នុងមន្ទីរពិសោធន៍។
៥. ដាក់អាវធំ ឬសំលៀកបំពាក់ផ្សេងៗទៀតនៅកន្លែងសមរម្យ មិនត្រូវដាក់នៅកន្លែងពិសោធន៍ទេ។ ប្រសិនបើមានចម្ងល់ ត្រូវសួរគ្រូបង្ហាត់បង្រៀនរបស់អ្នក។ សៀវភៅតែមួយគត់ដែលអ្នកនឹងត្រូវការនៅក្នុងមន្ទីរពិសោធន៍គឺក្បួនមន្ទីរពិសោធន៍របស់អ្នក។
៦. ហាមលេងសើច ឬការធ្វើអ្វីផ្ដេសផ្ដាសក្នុងមន្ទីរពិសោធន៍
៧. ហាមយក Lab top មកប្រើក្នុងមន្ទីរពិសោធន៍
៨. អ្នកគ្មានភារកិច្ច ហាមចូលមកលេងក្នុងមន្ទីរពិសោធន៍
៩. មន្ទីរពិសោធន៍ ត្រូវបានបំពាក់ជាមួយចំហេះបិញស៊ុន (Bunsen burner) ល្អសង្វេរមេរោគ (wire transfer loop) ក្រដាសទន់ និងប្រដាប់បញ្ឆេះចំហេះបិញស៊ុន។ ឧបករណ៍នេះត្រូវបានប្រើប្រាស់ដោយនិស្សិតថ្នាក់ផ្សេងផងដែរ ដូចនេះ មិនត្រូវទុកទ្រព្យសម្បត្តិផ្ទាល់ខ្លួននៅក្នុងមន្ទីរពិសោធន៍ទេ។
១០. ការភ្ជាស់នៅសីតុណ្ហភាព ៣៧ °C គួរតែត្រូវបានដាក់នៅលើធ្នើរ ដែលមានលេខបញ្ជាក់ច្បាស់លាស់។ ត្រូវតែប្រាកដថាបានបណ្តុះរបស់អ្នក ត្រូវបានកំណត់សម្គាល់យ៉ាងច្បាស់ដើម្បីចៀសវាងការច្រឡំ។
១១. ត្រូវប្រុងប្រយ័ត្នថា អ្នកត្រូវចោលបន្ទះកញ្ចក់ (slide) និងមេរោគភ្លាមៗនៅពេលដែលការងារត្រូវបញ្ចប់។ រាល់មេរោគនិងវត្ថុដទៃទៀតដែលត្រូវបោះចោល អ្នកត្រូវតែដាក់ក្នុងស្បោងឲ្យបានត្រឹមត្រូវ។ ប្រសិនបើអ្នកមានសំណួរ អ្នកត្រូវសួរអ្នកគ្រប់គ្រងមន្ទីរពិសោធន៍របស់អ្នក។
១២. រាយការណ៍រាល់គ្រោះថ្នាក់ទាំងអស់ទៅកាន់អ្នកបង្ហាត់បង្រៀនអ្នកជាបន្ទាន់។
១៣. បិទចំហេះបិញស៊ុនភ្លាមនៅពេលដែលអ្នកបញ្ចប់ការងារជាមួយវា។
១៤. មិនត្រូវប្រើប៊ែតប្រើមាត់ទេ។ ត្រូវបើឧបករណ៍ជំនួយដែលផ្តល់ឲ្យជានិច្ច។

១៥. ប្រសិនបើ អ្នកធ្វើឲ្យបរិក្ខារកញ្ចក់មួយចំនួនបែកបាក់ ត្រូវហៅអ្នកបង្គាត់បង្រៀនភ្លាមៗ។
មិនត្រូវប៉ះពាល់បរិក្ខារកញ្ចក់ដែលបែកបាក់ដោយដៃទទេនោះទេ។ ប្រសិនបើបរិក្ខារកញ្ចក់
មួយចំនួនផ្ទុកមីក្រូសរីរាង្គ ត្រូវគ្របវាភ្លាមជាមួយនឹងក្រដាសជូតមាត់ ព្រមទាំងបញ្ជាក់
ក្រដាសនោះជាមួយសារធាតុសម្លាប់មេរោគ។ ត្រូវផ្តល់ដំណឹងដល់អ្នកបង្គាត់បង្រៀនអ្នក
ភ្លាមៗ។
១៦. ប្រសិនបើ បានបណ្តុះដែលមានមេរោគ ឡើងហៀរត្រូវគ្របវាភ្លាមជាមួយនឹងក្រដាសជូត
មាត់ ព្រមទាំងបញ្ជាក់ក្រដាសនោះជាមួយសារធាតុសម្លាប់មេរោគ។ ត្រូវផ្តល់ដំណឹងដល់
អ្នកបង្គាត់បង្រៀនអ្នកភ្លាមៗ។
១៧. ប្រសិនបើអ្នកឆ្លងមីក្រូសរីរាង្គទៅលើដៃរបស់អ្នកដោយចៃដន្យត្រូវលាងសម្អាតដៃរបស់អ្នក
ភ្លាមៗជាមួយសារធាតុសម្លាប់មេរោគ។ ដុសសម្អាតដៃជាមួយសាប៊ូដុំយ៉ាងហោចណាស់
ឲ្យបាន ៣០ វិនាទី។
១៨. ត្រូវប្រើមីក្រូទស្សន៍ដោយការប្រុងប្រយ័ត្ន។ ត្រូវប្រាកដថា អ្នកប្រើក្រដាសទន់ ដើម្បីជូត
ប្រេងចេញពីកញ្ចក់ពង្រីក។ កញ្ចក់ពង្រីកប្រើប្រេង ត្រូវតែសម្អាត បន្ទាប់ពីការប្រើប្រាស់
រាល់ដងណាមួយ។
១៩. មុនពេលមកកាន់មន្ទីរពិសោធន៍ អ្នកត្រូវសិក្សាពីលំហាត់ដែលបានដាក់សម្រាប់ថ្ងៃនោះ។
វានឹងជួយសន្សំសំចៃពេលរបស់អ្នក ធ្វើឲ្យលទ្ធផលរបស់អ្នកកាន់តែប្រសើរឡើង និងអាច
កាត់បន្ថយភាពបរាជ័យរបស់អ្នក។
២០. នៅពេលចាកចេញពីមន្ទីរពិសោធន៍ ត្រូវប្រាកដថា សម្ភារៈដែលបានប្រើត្រូវបានសំអាត
រួចរាល់ តុកតែងធ្វើការងារត្រូវបានជូតសំអាត និងសំរាមក៏ត្រូវបានយកទៅបោះចោល។

លំហាត់ ១៖ ភាពដែលឃើញនៅគ្រប់កន្លែងនៃមីក្រូសរីរាង្គ

១.១ សេចក្តីផ្តើម

មីក្រូសរីរាង្គគឺជាសរីរៈទំហំតូច មានការបន្តពូជយ៉ាងរហ័ស និងមានភាពខុសគ្នានៃដំណើរការមេតាបូលីស ដែលមាននៅគ្រប់ទីកន្លែង។ មីក្រូសរីរាង្គកើតឡើងនៅគ្រប់ទីកន្លែងដែលមនុស្សមានទំនាក់ទំនងជាមួយ។ ពពួកមីក្រូសរីរាង្គនីមួយៗ ប្រហែលជាត្រូវបានកំណត់ឲ្យរស់ក្នុងលក្ខខណ្ឌជាក់លាក់ខ្លាំងមួយ ហើយប្រហែលជា អាចលូតលាស់បានតែនៅពេលដែលពួកវា ជួបនឹងលក្ខខណ្ឌទាំងនោះ បើមិនដូច្នោះទេ ទម្រង់របស់ពួកវា ប្រហែលជាត្រូវបែងចែកដោយងាយ និងទូលំទូលាយ ហើយអាចចេញជាលទ្ធភាពមួយ ដែលអាចរស់ក្នុងស្ថានភាពមិនសមស្រប។ ដោយសារតែ ពពួកទម្រង់បង្កជំងឺដែលតែងតែរើសមជ្ឈដ្ឋានលូតលាស់ខ្លាំង និងមានមុខងារឯកទេសខ្ពស់ ប្រហែលស្ថិតនៅគ្រប់ទិសទី និងអាចរស់បានយ៉ាងយូរ ដើម្បីចម្លងរោគសារជាថ្មី ដូចនេះសំខាន់ណាស់ដែលត្រូវដឹងថាមីក្រូសរីរាង្គគឺនៅគ្រប់ទីកន្លែង។ ពពួកខ្លះ ស្ថិតនៅកន្លែងដែលពួកវាត្រូវបានគេប្រទះឃើញ ហើយពួកវាស្ថិតនៅលើពោះវៀនសត្វ ឬមនុស្សជាធម្មតាពីធម្មជាតិ ដែលគេហៅថា microflora ឬរស់នៅជាទម្រង់បរាសិត (microbiota) ដែលមានលំនឹងជាមួយនឹងបរិស្ថានជាក់លាក់ដែលពួកវារស់នៅនោះ ចំណែកពពួកខ្លះទៀត ប្រហែលជាមានអាយុខ្លី ដែលត្រូវប្រកួតប្រជែងគ្នាដើម្បីរស់ដោយមានប្រសិទ្ធភាពខ្លាំង ឬតិច ឬគ្រាន់តែរស់នោះទេ ហើយពេលខ្លះ ពួកវា ត្រូវបានគេរកឃើញនៅកន្លែងមួយដែលមានមីក្រូបស្រាប់ទៅហើយ។

គោលបំណងនៃលំហាត់នេះ គឺដើម្បីបង្ហាញវត្តមានមីក្រូសរីរាង្គដែលមាននៅកន្លែងជិតៗ និងភាពមិនអាចកាត់ផ្តាច់ចេញពីមនុស្ស និងអ្វីៗដែលនៅជុំវិញខ្លួនរបស់ពួកវា។ និស្សិតប្រហែលជាប្រើបានបណ្តុះតាមជម្រើសរបស់ពួកគាត់។

១.២ សម្ភារៈ

សម្ភារៈសម្រាប់សិស្សម្នាក់៖

- បានបណ្តុះចំនួន ១ ដែលផ្ទុក Tryptone/glucose/yeast extract agar (TGYE *)
- សំឡីត្បាញស្នើរល្អច ចំនួន ១ ដើម (Sterile cotton swab)
- ទីបចំនួន ១ ដែលដាក់ទឹកអំបិលដែលបានសម្លាប់មេរោគរួច (Tube of sterile saline)

*TGYE ជាចំណីសម្បូរសារធាតុចិញ្ចឹម ដែលទ្រទ្រង់ការលូតលាស់របស់មីក្រូសរីរាង្គជាច្រើនប៉ុន្តែមិនមែនទាំងអស់ទេ ។

១.៣ ដំណើរការពិសោធន៍

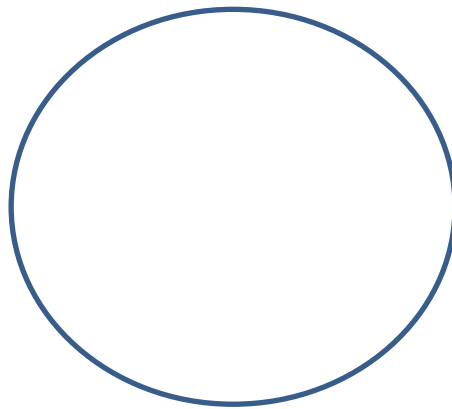
១. ដាក់ផ្ទៃនៃបានបណ្តុះ TGYE របស់អ្នកទៅលើសម្ភារៈ ដែលអ្នកអាចយកមកប្រើប្រាស់ពេលក្រោយដោយងាយ ។ អ្នកអាចនឹងធ្វើឲ្យធ្លាក់កម្ទេចធូលី ក្រមុំជំបៅ សក់ ឬក្រាសសិត

សក់ចូលក្នុងបានបណ្តុះឬការប្រឡូកប្រឡាក់ដោយដៃ។ អ្នកអាចនឹងក្អកដាក់បានបណ្តុះ ឬដាក់បានបណ្តុះឲ្យត្រូវខ្យល់។ អ្នកអាចនឹងដាក់បានបណ្តុះទៅកាន់ឡាវ៉ាបូលាងដៃ។ អ្នក អាចនឹងចាក់បណ្តុះមីក្រូប (ក្នុងពេលសម្រាកបរិភោគ) ដោយមានធ្លាក់ចូលនូវកម្ទេច ចំណីអាហារ ឬសម្បកវេចខ្ចប់អាហារ ឬក៏អ្នកអាចរាប់មេរោគនៅលើបាន ឬសម្ភារៈផ្ទះ បាយរបស់អ្នក។ អ្នកមិនត្រូវបានហាមឃាត់ទៅលើការផ្តល់យោបល់ខាងលើនេះទេ។ ដោយប្រើការស្រមៃរបស់អ្នក ប្រូបាប៊ីលីតេនៃភាពចម្លងមេរោគ គឺមានតម្លៃខ្ពស់ណាស់។

២. ដាក់បណ្តុះ (ភ្លាស់) មេរោគដែលប្រឡូកប្រឡាក់នេះនៅសីតុណ្ហភាពបន្ទប់ រហូតដល់ ពិសោធន៍លើកក្រោយមកដល់។ វិភាគសរីរាង្គដែលមាននៅលើបានបណ្តុះ។ (អ្នកនឹងត្រូវ បានគេសួរនៅក្នុងរបាយការណ៍របស់អ្នកពីរបៀបគ្រោង និងបកស្រាយហេតុការណ៍ទាំង នេះ ដោយផ្អែកលើដោយផ្អែករបស់អ្នកពិនិត្យមើលលក្ខណៈរបស់ពួកវា។

១.៤ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ១

១. ត្រូវគ្រោង និងបកស្រាយដោយផ្អែកលើផ្អែករបស់អ្នកពិនិត្យលក្ខណៈនៃការលូតលាស់ របស់ពួកមីក្រូសរីរាង្គ ដែលអ្នកកំពុងតាមដាន ។ ត្រូវកត់បញ្ចូលនូវព័ត៌មានលម្អិតដូចជា តើ ពួកវាមានសភាពភ្លឺ ឬរាបស្មើ ឬប៉ោង ? តើតែមកូឡូនីមានសភាពគ្រាត ឬរលោង ? តើកូឡូ នីមានទំហំធំ ឬតូច ?



២. តើមានកូឡូនីប៉ុន្មានប្រភេទប្រភេទដែលអ្នកឃើញ ? តើមានកូឡូនីប៉ុន្មានដែលដូចគ្នា ?

៣. តើអ្នកបានសិក្សាអ្វីខ្លះពីសម្ភារៈដែលអ្នកប្រើដើម្បីបណ្តុះមេរោគ?

៤. តើអ្នកគិតថាអ្នកបានដាក់បណ្តុះរាល់សរីរាង្គដែលអាចនឹងមានវត្តមាន ឬក៏គ្មាន?
ប្រសិនបើគ្មាន អ្នកត្រូវបកស្រាយ ហេតុអ្វី?

លំហាត់ ២៖ ប្រសិទ្ធភាពនៃការលាងសម្អាតដៃ

២.១ សេចក្តីផ្តើម

ការលាងសម្អាតដៃ និងវិធីសាស្ត្រដទៃទៀតក្នុងការសម្អាត មានលក្ខណៈសាមញ្ញនៅក្នុងការរស់នៅប្រចាំថ្ងៃរបស់យើង។ ការលាងសម្អាត ជម្រះពពួកមីក្រូសរីរាង្គជាបរាសិតបណ្តោះអាសន្ន (transient microbiota) នៅលើស្បែក ។ មីក្រូសរីរាង្គ ជាធម្មតាស្ថិតនៅកន្លែងជាច្រើននៃរាងកាយ។ ពួកមីក្រូសរីរាង្គទាំងនេះ តំណាងឲ្យអ្វីដែលយើងហៅថា ពួកមីក្រូសរីរាង្គជាបរាសិតដែលមានជាប់នៅនឹងរាងកាយ (indigenous or resident microbiota) ។ ការលាងសម្អាត មិនជម្រះមីក្រូសរីរាង្គបានទាំងស្រុងទេ ប៉ុន្តែវាកាត់បន្ថយចំនួនពួកមីក្រូសរីរាង្គជាបរាសិត ដែលមានជាប់នៅនឹងរាងកាយបាន។

ការចម្លងចូលនៃពួកមីក្រូសរីរាង្គទៅលើរាងកាយ ចាប់ផ្តើមឡើងនៅពេលផ្តល់កំណើត និងវាឆ្លងតាមរយៈផ្ទៃនៃមាត់ បំពង់ក បំពង់អាហារ និងពោះវៀន។ បើទោះបីជា ទាំងបម្រែបម្រួលគុណភាព និងបរិមាណ កើតឡើងក៏ដោយ ក៏សមាជិកសំខាន់ ដែលផ្ទុកនូវពួកមីក្រូសរីរាង្គជាបរាសិតដែលមានជាប់នៅនឹងរាងកាយ (indigenous microbiota) នៅតែមានវត្តមាន ក្នុងបរិមាណច្រើនមួយដដែល ។

អតិសុខុមប្រាណនៃមាត់ ធ្មេញ អញ្ចាញ និងទឹកមាត់ ស្ថិតនៅក្នុងចំណាប់អារម្មណ៍ពិសេស ព្រោះប្រភេទអតិសុខុមប្រាណជាច្រើន មានវត្តមាននៅកន្លែងទាំងនេះ ។ សរីរាង្គភាគច្រើននៅក្នុងកន្លែងនេះ ជាប្រភេទមិនអាស្រ័យខ្យល់ (anaerobic) ។ រូបរាងផ្សេងៗគ្នានៃអតិសុខុមប្រាណ អាចត្រូវបានឃើញនៅលើសំណាកវិភាគចេញពីប្រហោងនៅចន្លោះធ្មេញ ។ ការរៀបចំទាំងនេះ ត្រូវបានតាមដានទាំងពេលដែលមេរោគបានបន្ស៊ីពណ៌រួច នៅពេលមានជំនួយពីមីក្រូទស្សន៍ដែលប្រើពន្លឺ។ សរីរាង្គទាំងនេះមានវត្តមានជាធម្មតា ក្នុងទម្រង់ជាស្លៀ (spirochetes) គ្រាប់មូលតូច (micrococci) ទ្រវែង ឬដំបងតូច (small bacilli) និងច្រវាក់គ្រាប់មូល (streptococci) ។

ពួកមីក្រូសរីរាង្គជាបរាសិតដែលមានជាប់នៅនឹងស្បែក នឹងប្រែប្រួលទៅតាមកន្លែងផ្សេងគ្នានៃរាងកាយ។ បរិមាណផ្សេងគ្នានៃសំណើម និងទម្លាប់អនាម័យផ្ទាល់ខ្លួន ជាធម្មតាជាសូចនាករកំណត់ប្រភេទ និងបរិមាណផ្សេងគ្នានៃមីក្រូសរីរាង្គដែលមាននៅលើរាងកាយ។ ពួកមីក្រូសរីរាង្គជាបរាសិតដែលមានជាប់នៅនឹងរាងកាយ ជាធម្មតារាប់បញ្ចូលទាំងពួក *Staphylococcus spp.* ដែលអាស្រ័យខ្យល់ ឬអាស្រ័យខ្យល់ក៏បាន មិនអាស្រ័យខ្យល់ក៏បាន (aerobic or facultative anaerobic *Staphylococcus spp.*) និង *Propionibacterium spp.* ដែលមិនអាស្រ័យខ្យល់ (an anaerobic *Propionibacterium spp.*) ។

២.២ សម្ភារៈ

សម្ភារៈចាំបាច់សម្រាប់សិស្សម្នាក់៖

- បានបណ្តុះ ចំនួន ១ ដែលផ្ទុក Brain Heart Infusion (BHI) Agar
- សំឡីត្បាញស្ទើរល្អ ចំនួន ២ ដើម (sterile swabs)

- ទឹកស្ទើរល្អិតដែលដាក់ក្នុងទីបរិភោគ (Sterile water in test tube)

២.៣ ដំណើរការពិសោធន៍

១. ចែកបានបណ្តុះ BHI ជាពីរ។ នៅផ្នែកបាតនៃបានបណ្តុះ (ដាក់កន្លែងដែលផ្ទុកចាហ្វូបបណ្តុះ) ត្រូវសរសេរកំណត់ចំណាំនៅផ្នែកម្ខាង មុនពេលលាងសម្អាត និងផ្នែកម្ខាងទៀត បន្ទាប់ពីលាងសម្អាត។ លើសពីនេះ ត្រូវសរសេរឈ្មោះរបស់អ្នក និងលេខនៅលើបានបណ្តុះ។
២. មុនពេលលាងសម្អាតដៃរបស់អ្នក បន្ថែមសំឡីដែលបានសម្លាប់មេរោគរួច ជាមួយទឹកស្ទើរល្អិត និងដូតបាតដៃរបស់អ្នកដោយប្រុងប្រយ័ត្នដោយប្រើសំឡីសើមនេះ។ យកសំឡីសើមនេះប៉ាតចៀងទៅលើបានបណ្តុះ និងបង្វិលត្រឡប់ទៅក្រោយ និងទៅមុខថ្មីៗនៅកន្លែងនោះ។ យកសំឡីសើមដែលប្រើនេះទៅចោលនៅក្នុងសម្បកវេចខ្ចប់ដែលសមស្រប។
៣. លាងសម្អាតដៃរបស់អ្នក។
៤. យកសំឡីត្បាញដែលបានស្ទើរល្អិត បន្ថែមវាជាមួយទឹកដែលបានស្ទើរល្អិត និងដូតបាតដៃរបស់អ្នកនៅត្រង់កន្លែង ដដែលដោយប្រុងប្រយ័ត្ន។ ចម្លងលើបានបណ្តុះ BHI ដោយបង្វិលសំឡីសើមថ្មីៗនៅត្រង់កន្លែងនោះ។ យកសំឡីសើមដែលប្រើនេះទៅចោលនៅក្នុងសម្បកវេចខ្ចប់ដែលសមស្រប។
៥. ដាក់ភ្ជាស់រយៈពេល ៤៨ ម៉ោង នៅសីតុណ្ហភាព ៣៧ °C ។
៦. ធ្វើកំណត់សម្គាល់រូបរាងនៃកូឡូនី។ សរីរាង្គទាំងនេះ អាចស្ថិតក្នុងចំណោមមីក្រូសរីរាង្គដែលជាបរាសិតនៅលើស្បែករបស់អ្នក។

២.៤ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ២

១. យកគម្របបានបណ្តុះ BHI ចេញ។ អ្វីដែលដុះនៅលើបានបណ្តុះ BHI ជាបាក់តេរីដែលបានពីដៃរបស់អ្នក។ ធ្វើកំណត់សម្គាល់ប្រភេទផ្សេងៗគ្នានៃសរីរាង្គ ឬកូឡូនីដែលមាននៅលើបានបណ្តុះ។ កូឡូនីនីមួយៗ តំណាងឲ្យសរីរាង្គផ្សេងៗគ្នា។ តើមានសរីរាង្គខុសគ្នាប៉ុន្មានប្រភេទដែលមានវត្តមាននៅលើបានបណ្តុះ?

២. រកមើលតែប្រភេទកូឡូនីណាដែលមានចំនួនច្រើនជាងគេ នៅលើបានបណ្តុះប៉ុណ្ណោះ។ ពិពណ៌នា លក្ខណៈរូបរាងរបស់កូឡូនីនេះ។ សំណួរដែលអ្នកត្រូវសួរខ្លួនឯងមាន៖ តើកូឡូនីមានពណ៌អ្វី? តើវាមានសភាពប៉ោង ឬរាបស្មើ? តើវាមានសភាពភ្លឺ ឬស្រអាប់? តើទំហំវា

ជំប៉ុណ្ណាដែរ? តើជាយកូឡូនីមានសភាពរលោង ឬគ្រើម? បន្ទាប់មក ធ្វើបែបនេះចំពោះ រាល់ប្រភេទកូឡូនីដទៃទៀត ដែលមានវត្តមាននៅលើបានបណ្តុះ។

៣. បង្កើតតារាងសង្ខេបនូវសរីរាង្គផ្សេងៗគ្នាដែលមានវត្តមាននៅលើបានបណ្តុះ។ ឆ្លើយសំណួរ ខាងលើចំពោះសរីរាង្គនីមួយៗដែលមានវត្តមាននៅលើបានបណ្តុះ។

៤. តើអ្នកបានសិក្សាអ្វីខ្លះពីលំហាត់នេះ?

៥. តើការលាងសម្អាតដែលមានឥទ្ធិពលអ្វីទៅលើវត្តមាន ឬការលូតលាស់នៃសរីរាង្គទាំងនេះ?

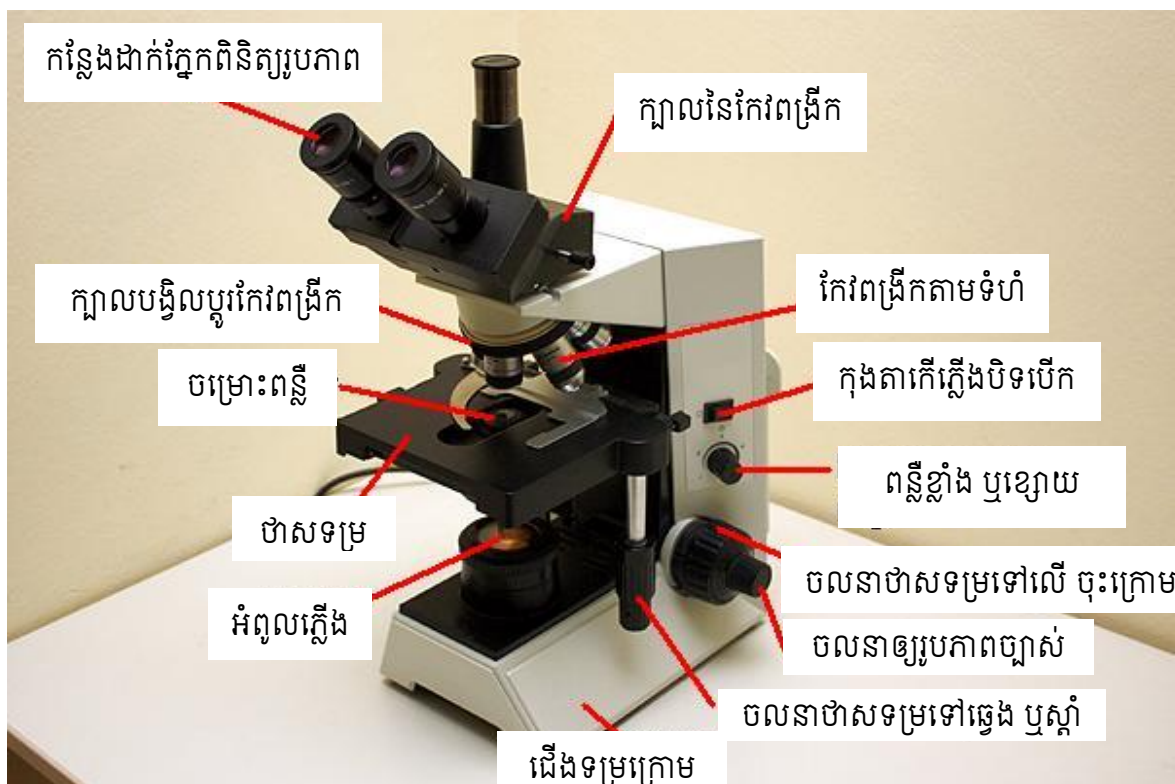
៦. តើអ្នកគិតថាអ្នកបានដកចេញអស់នូវពពួកសរីរាង្គបង្កជំងឺធ្ងន់ធ្ងរពីដៃរបស់អ្នកដែរ ឬទេ? តើអ្នកដឹងថាអ្នកបាន ឬមិនបានដកសរីរាង្គទាំងនោះចេញពីដៃរបស់អ្នកដោយរបៀប?

៧. តើអ្នកគិតថាដៃរបស់អ្នកដើរតួនាទីអ្វីក្នុងការរាតត្បាតចំណីអាហារ?

លំហាត់ ៣៖ មីក្រូទស្សន៍វិទ្យា (Microscopy)

៣.១ ប្រភេទមីក្រូទស្សន៍

នៅក្នុងអតិសុខុមប្រាណវិទ្យាជាជាងនៅក្នុងវិទ្យាសាស្ត្រជីវៈផ្សេងទៀត អ្នកត្រូវមានទេពកោសល្យប្រើប្រាស់មីក្រូទស្សន៍ឲ្យបានស្ទាត់ជំនាញ។ អ្នកនឹងប្រើមីក្រូទស្សន៍ យ៉ាងទូលំទូលាយនៅក្នុងវគ្គនេះ នៅពេលដែលអ្នកសិក្សាពីទម្រង់ រចនាសម្ព័ន្ធ ភាពមានចលនា និងការបន្ស៊ីពណ៌នៃសរីរាង្គផ្សេងៗគ្នា។ នៅក្នុងការអង្កេតមើលរចនាសម្ព័ន្ធផ្សេងៗគ្នារបស់មីក្រូសរីរាង្គ អ្នកនឹងប្រើប្រាស់មីក្រូទស្សន៍ពន្លឺរហូតជិតដល់ព្រំដែនដែលមីក្រូទស្សន៍តែងដំណើរការដោយមានប្រសិទ្ធភាព។ ព្រំដែនបច្ចេកទេសនេះជាអនុភាព (resolving power) ដែលមីក្រូទស្សន៍ពន្លឺនៅតែអាចដំណើរការបាន ដែលប្រវែងរលកពន្លឺខ្លួនវាជាអ្នកកំណត់សេចក្តីលម្អិតដែលអាចត្រូវបានគេឃើញជាក់ស្តែងនៅពេលពិសោធន៍។ សេចក្តីលម្អិតនៃវិធីសាស្ត្រដែលមីក្រូទស្សន៍ពន្លឺត្រូវបានប្រើប្រាស់សព្វថ្ងៃ (ពហុមីក្រូទស្សន៍) និងសេចក្តីលម្អិតដែលប្រភេទផ្សេងៗនៃមីក្រូទស្សន៍ដំណើរការ ត្រូវបានពិភាក្សានៅក្នុងសៀវភៅនេះ វាមានភាពចាំបាច់ណាស់ដែលអ្នកសិក្សាពីការតម្រង់ សំខាន់ៗទៅលើផ្នែកនីមួយៗនៃមីក្រូទស្សន៍ដែលចាំបាច់ដើម្បីប្រើប្រាស់មីក្រូទស្សន៍ដោយមានសមត្ថភាព និងប្រសិទ្ធភាព។



រូបភាព ៣.១ សមាសភាគនៃមីក្រូទស្សន៍

អ្នកត្រូវស្គាល់ផ្នែកផ្សេងៗនៃមីក្រូទស្សន៍ និងតួនាទី។ នៅក្នុងការប្រើប្រាស់មីក្រូទស្សន៍សម្រាប់ ហេតុផលនេះ និងហេតុផលផ្សេងៗទៀត អ្នកត្រូវលើកមីក្រូទស្សន៍ទៅកន្លែងពិសោធន៍ដោយចាប់ដៃមី ក្រូទស្សន៍ឲ្យជាប់ជាមួយដៃមួយចំហៀង ហើយបញ្ឈរមីក្រូទស្សន៍ឲ្យត្រង់ដោយត្រូវទ្រពីក្រោម។

ផ្នែកដំបូងមីក្រូទស្សន៍ដែលត្រូវកត់ចំណាំ ជាប្រភពពន្លឺ។ ផ្នែកនេះ ដឹកនាំពន្លឺដោយផ្ទាល់ និងមាន ជំហានរលកស្ទើរគ្នាទៅកាន់ប្រព័ន្ធអុបទិចនៃមីក្រូទស្សន៍ ។ ផ្នែកប្រមូលផ្តុំពន្លឺ (condenser) ដែល ពន្លឺត្រូវបានដឹកនាំដោយផ្ទាល់ពីប្រភពពន្លឺ តែងតែប្រមូលផ្តុំបាច់ពន្លឺទៅជាកោសពន្លឺ ដែលកំពូលកោស នេះ ត្រូវប្រសព្វគ្នានៅលើសំណាក។ សន្ទះតូច (substage diaphragm) ឬសន្ទះប្រស្រីភ្នែក (iris diaphragm) ជាផ្នែកមួយដែលកំណត់ទំហំកោសនៃពន្លឺ។ នៅពីលើផ្នែកប្រមូលផ្តុំពន្លឺ ជាដំណាក់ (stage) ដែលដំណាក់នេះជាផ្ទៃរាបស្មើមួយ ដែលសំណាក ត្រូវបានដាក់នៅក្នុងផ្លូវពន្លឺដើម្បីឲ្យពន្លឺពី ផ្នែកប្រមូលផ្តុំពន្លឺ អាចត្រូវបានប្រសព្វគ្នានៅលើវា។ តម្បៀតខ្ចាស់ (clip) នៅលើដំណាក់មេកានិច (mechanical stage) ត្រូវបានប្រើដើម្បីទ្របន្ទះកញ្ចក់ (glass slide) ដែលត្រូវយកមកវិភាគ។

៣.២ ការថែទាំមីក្រូទស្សន៍

មីក្រូទស្សន៍ ជាឧបករណ៍មានតម្លៃថ្លៃ ដែលអាចត្រូវបានរងការបំផ្លាញយ៉ាងធ្ងន់ធ្ងរដោយការ ធ្វេសប្រហែសតែមួយភ្លែត។ ត្រូវប្រើប្រាស់ឧបករណ៍នេះដោយការថែទាំ និងត្រូវពេញចិត្តក្នុងការ អភិវឌ្ឍជំនាញមីក្រូទស្សន៍វិទ្យារបស់អ្នក។ វានឹងបង្កើនចំណេះដឹង និងភាពរីករាយរបស់អ្នកនៅក្នុងថ្នាក់ ។ ត្រូវអង្កេតលើបម្រាមដូចខាងក្រោម៖

១. នៅពេលលើកដាក់មីក្រូទស្សន៍ ត្រូវចាប់វាដោយទ្រពីក្រោម។ ត្រូវកាន់វាដោយប្រើដៃទាំងពីរ ដែលដៃម្ខាងទប់ពីលើ ហើយម្ខាងទៀតទ្រពីក្រោមដោយត្រូវបញ្ឈរឲ្យត្រង់។
២. ជៀសវាងញ័រសូម្បីតែមួយភ្លែត។
៣. កម្ទេចធ្នូលី ប្រហែលជាអាចត្រូវបានឃើញនៅលើកែវភ្នែកមីក្រូទស្សន៍(eyepiece lenses) ដោយសារតែកម្ទេចទាំងនោះវិលនៅពេលភ្នែកមីក្រូទស្សន៍ត្រូវបានគេបង្វិល។ កម្ទេចធ្នូលី គួរ តែត្រូវបានយកចេញ ហើយកែវភ្នែកមីក្រូទស្សន៍ ត្រូវបានសម្អាតដោយប្រើតែក្រដាសកែវ (lens paper) តែប៉ុណ្ណោះ ព្រោះកញ្ចក់អុបទិច មានសភាពទន់ និងងាយរងកំណូត។
៤. វត្ថុធាតុស្នូតប្រហែលជាត្រូវបានសម្អាតជាមួយទឹកបិទ ហើយបន្ទាប់មកសម្អាតភ្លាមៗដោយប្រើ ក្រដាសកែវ។
៥. កែវភ្នែកមីក្រូទស្សន៍ដែលប្រឡាក់ដោយប្រេង គួរតែត្រូវបានជូតសម្អាតដោយប្រុងប្រយ័ត្ន ដោយប្រើក្រដាសកែវបន្ទាប់ពីប្រើម្តងៗ ។ ប្រសិនបើ ប្រេងជាប់ខ្លាំងនៅលើកែវភ្នែកមីក្រូទស្សន៍ ត្រូវលាងសម្អាតដោយប្រើក្រដាសកែវថ្មីៗ ដែលត្រូវបានបន្លឿមជាមួយទឹកលាង (lens cleaner)។ ទឹកលាងនេះ ត្រូវតែបានដោយប្រុងប្រយ័ត្ន និងជូតចេញក្រោយពេលប្រើម្តងៗ ដោយសារតែវា អាចនឹងកាត់បន្ថយភាពចាប់ពន្លឺ នៃកែវភ្នែកមីក្រូទស្សន៍ (lens attachments)។

៦. មុនពេលបង្វែរមីក្រូទស្សន៍ម្តងៗ អ្នកត្រូវធ្វើឲ្យយោលជានិច្ចកាល១៦មីលីម៉ែត្រដោយមិនលម្អៀងទៅចំបន្ទាត់នៃភ្នែក និងបង្កិតដងលែនមីក្រូទស្សន៍ (body tube) ចុះក្រោមដោយប្រុងប្រយ័ត្នទៅកាន់ផ្នែកលំនឹងបាត។
៧. រាយការណ៍នូវបញ្ហានានាទាក់ទងនឹងមីក្រូទស្សន៍ដល់អ្នកបង្ហាត់បង្រៀនរបស់អ្នក។ មិនត្រូវរុះរើផ្នែកផ្សេងៗនៃមីក្រូទស្សន៍ទេ។

គោលបំណងនៃលំហាត់នេះគឺ ឲ្យសិស្សយល់ដឹងពីមីក្រូទស្សន៍ និងការប្រើប្រាស់មីក្រូទស្សន៍។ មីក្រូសរីរាង្គដែលមានទំហំរាងធំបន្តិច ដូចជាពួក *Saccharomyces cerevisiae* ត្រូវបានប្រើជាយីសនៃនំប៉័ង។ យីសនេះ ជាផ្សិតឯកកោសិកា។ មីក្រូសរីរាង្គដែលមានទំហំតូចខ្លាំង ដូចជាបាក់តេរី *Bacillus subtilis* ត្រូវបានប្រើសម្រាប់គោលបំណងអនុវត្តបន្ថែមនៅក្នុងមីក្រូទស្សន៍វិទ្យា និងសម្រាប់រកភាពខុសគ្នាប្រៀបធៀបនឹងយីស។ វាត្រូវបានគេពង្រាយនៅលើបន្ទះកញ្ចក់កែវ ដែលត្រូវបានរៀបចំទុកជាមុនដោយប្រើបច្ចេកទេស ដែលនឹងត្រូវសិក្សាពេលក្រោយ។

៣.៣ សម្ភារៈ

សម្ភារៈដែលប្រើសម្រាប់តុនីមួយៗ៖

- យីសនំប៉័ង (*Saccharomyces cerevisiae*) ដាក់ក្នុងទឹកមិនទាន់ស្មៅរលួយ
- ពីប៉េតដែលបានប៉ាស្ទ័ររួច (pasteur pipette)
- បន្ទះកញ្ចក់ (glass slides)
- បន្ទះគម្របកញ្ចក់ (coverslips)
- បន្ទះកញ្ចក់ដាក់ *Bacillus subtilis* ដែលបានបន្ស៊ីពណ៌រួច
- មីក្រូទស្សន៍ដែលប្រើប្រែងជាជំនួយដល់គំហើញ (immersion oil) ទឹកលាងសម្អាត (Xylen) លែនមីក្រូទស្សន៍ (lens cleaner) និងក្រដាសជូតកែវ (lens paper) ។

៣.៤ ដំណើរការពិសោធន៍

១. ត្រូវត្រួតពិនិត្យដើម្បីឲ្យប្រាកដថាមីក្រូទស្សន៍នៅចំលេខតូច ។ វាគួរតែត្រូវបានបង្វិលនៅចំលេខតូចដោយមិនឲ្យខុសទីតាំងសំណាកវិភាគ។ ប្រសិនបើ វាមិនត្រូវបានដាក់ចំទីតាំងទេ បង្វិលផ្នែកដែលទ្រលែនមីក្រូទស្សន៍រហូតដល់លេខតូច (១៦មីលីម៉ែត្រ១០x) ស្ថិតនៅដល់ទីតាំងសំណាកវិភាគ និងត្រូវចាំថាតែងតែបង្វិលវាត្រឡប់ទៅកាន់ទីតាំងសំណាកដែលដាក់វិភាគ។ ធ្វើបែបនេះជាមួយនឹងទីតាំងមួយដែលស្ថិតនៅប្រហែល ១ សង់ទីម៉ែត្រពីលើដំណាក់ ហើយធ្វើបែបនេះដោយឲ្យផ្នែកប្រមូលផ្តុំពន្លឺ ប្រមូលផ្តុំពន្លឺទៅកាន់ផ្នែកកំពូលឲ្យពេញលេញ ហើយធ្វើបែបនេះដោយឲ្យសន្ទះបើកចំហតែពាក់កណ្តាល។ នៅត្រង់ទីតាំងពន្លឺ តាមដានឥទ្ធិពលនៃការទម្លាក់ផ្នែកប្រមូលផ្តុំពន្លឺចុះក្រោម និងឥទ្ធិពលនៃការរុញសន្ទះភ្នែកមីក្រូទស្សន៍ឲ្យបើក។

២. ដោយប្រើពីប៉ែតដែលបានប៉ាស្ទ័ររួច បន្តកំដៅក្នុងមួយនៃយីសពីក្នុងចំណីរាវ ទៅក្បែរ ចំណុចកណ្តាលនៃបន្ទះកញ្ចក់ដែលស្អាត។ គ្របគម្របកញ្ចក់ពីលើដំណាក់កំណាយីស។ យក បន្ទះកញ្ចក់នេះទៅដាក់លើដំណាក់នៅត្រង់ទីតាំងដែលត្រូវវិភាគ ដោយផ្ទាល់ពីលើកែវប្រមូលផ្តុំ ពន្លឺ ហើយវិភាគវាដោយប្រើមីក្រូទស្សន៍ត្រង់លេខតូច។

៣. បង្វិលដៃបង្វិលមូល (coarse adjustment knob) ដើម្បីទម្លាក់ដងនៃលែនមីក្រូទស្សន៍ រហូត ដល់ទីតាំងដែលទាបបំផុតរបស់វា (មិនត្រូវយកភ្នែកទៅមើលតាមលែនមីក្រូទស្សន៍ (ocular lens) ទេ នៅពេលអ្នកអនុវត្តដំណាក់កាលនេះ)។ ខណៈពេលកំពុងយកភ្នែកមើលតាមលែន មីក្រូទស្សន៍ អ្នកត្រូវបង្វិលដៃបង្វិល ដើម្បីលើកសំណាកឡើងលើយឺតៗរហូតដល់សំណាក (specimen) មកដល់ចំណុចប្រសព្វពន្លឺ។ ទម្លាក់ដងនៃលែនមីក្រូទស្សន៍បានល្អ អាចធ្វើឲ្យ សំណាកស្ថិតនៅចំទីតាំងប្រសព្វពន្លឺបានល្អ។ តម្រង់ផ្នែកប្រមូលពន្លឺនៃដំណាក់តូច ហើយបើក និងបិទសន្ទះភ្នែកមីក្រូទស្សន៍ដើម្បីទទួលបានការជះពន្លឺដែលល្អបំផុត ។

ចំណាំ៖ មីក្រូទស្សន៍ភាគច្រើន មានលែនច្រើនដែលឲ្យចំណុចប្រសព្វនៅលើផ្ទៃតែមួយ (parfocal) ដែលមានន័យថានៅពេលដែលលែនមួយស្ថិតត្រង់ចំណុចប្រសព្វ នោះលែនផ្សេងទៀតនឹងមាន ប្រវែងរលកពន្លឺប្រសព្វដូចគ្នា ហើយអាចត្រូវបានបង្វិលទៅកាន់ទីតាំងគោលដៅមួយដោយមិន បាច់តម្រង់បន្ថែមទៀតទេ។ ទោះបីយ៉ាងណាក៏ដោយ ដើម្បីទទួលបានរូបភាពដែលច្បាស់ ដៃ បង្វិល ត្រូវតែបានគេបង្វិលយឺតៗទៅកាន់ទីតាំងទាំងពីរ។

៤. នៅពេលដែល សំណាកវិភាគ ត្រូវបានព្រៀបចំចំណុចប្រសព្វដែលល្អដែលលែនមានលេខតូច នោះលេចចេញរូបជាចំណុចខ្មៅហើយ អ្នកត្រូវមើលសំណាកវិភាគរបស់អ្នក ដោយពង្រីកឲ្យធំ ជាងមុន។ ត្រូវបង្វិលលេខឲ្យខ្ពស់ចំលេខ ៤០x ហើយតម្រង់ឲ្យចំណុចប្រសព្វដែលល្អ។ ផ្នែក ប្រមូលពន្លឺ គួរតែត្រូវបានលើកឡើងលើទៅកាន់ទីតាំងកំពូលដែលមានពន្លឺពេញលេញ។ អ្នក ប្រហែលជាត្រូវការតម្រូវអាំងតង់ស៊ីតេពន្លឺដោយប្រើសន្ទះភ្នែកនៃមីក្រូទស្សន៍។

៥. ដើម្បីពង្រីកបន្ថែមទៀត អ្នកត្រូវបន្តកំប្រែប្រួលដំណាក់ដោយផ្ទាល់ទៅលើសំណាកវិភាគដែល មានលើបន្ទះកញ្ចក់ ដែលត្រូវយកមកពិនិត្យ ។ បង្វិលទម្រង់យឺតៗរហូតដល់កន្លែងបន្តកំប្រែប្រួល នេះស្ថិតនៅចំទីតាំងល្អ។ បង្វិលដៃបង្វិលម្តងទៀតដើម្បីឲ្យរូបភាពទៅកាន់ចំណុចប្រសព្វល្អ។ នៅពេលមានប្រេង មិនត្រូវបង្វិលឲ្យចំលេខ១០x និង៤០x ។ ប្រសិនបើរឿងនេះកើតឡើង អ្នក ត្រូវផ្គត់ផ្គង់ប្រេងចេញភ្លាម។ **ចំណាំ៖** ដំបូង ត្រូវប្រសព្វសំណាកវិភាគ ឲ្យចំលេខ ១០x និង ៤០x ហើយបន្ទាប់មក ត្រូវបន្ថែមប្រេង និងបង្វិលផ្នែកដែលមានប្រេងឲ្យចំទីតាំង ឬបង្វិលចំលេខ ១០០x ។

៦. ត្រូវត្រួតពិនិត្យទៅលើលក្ខណៈរបស់ *Bacillus subtilis* និងយីសលើបន្ទះកញ្ចក់វិភាគ។ ត្រូវធ្វើ ការកំណត់សម្គាល់ដោយប្រុងប្រយ័ត្ន ដើម្បីកំណត់នូវភាពខុសគ្នានៃលក្ខណៈរបស់កោសិកា នីមួយៗនៅកម្រិតពង្រីកដូចគ្នា។ អ្នកនឹងត្រូវបានគេបង្គាប់ឲ្យបញ្ចូលនូវការអង្កេតរបស់អ្នកទៅ ក្នុងរបាយការណ៍។

៧. ត្រូវត្រួតពិនិត្យបន្ទះកញ្ចក់ដែលមានដាក់ *Bacillus subtilis* កំពុងលូតលាស់ ។ ត្រូវធ្វើកំណត់ចំណាំលក្ខណៈពិសេសនៃបាក់តេរី ដែលបង្ហាញដោយលែនដែលប្រើប្រែងជាជំនួយ ។ ពន្លឺត្រូវតែបានមូលបន្ថយ ហើយសន្ទះភ្នែកត្រូវតែបានបិទ ដើម្បីឲ្យអ្នកអាចអង្កេតកោសិកាទាំងនោះបាន ។ ប្រសិនបើ ពន្លឺភ្លឺខ្លាំងពេក អ្នកនឹងមិនអាចមើលឃើញអ្វីទាំងអស់ ។

៣.៤ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ៣

១. តើអ្នកអាចមើលឃើញរូបរាងរបស់បាក់តេរីដែរ ឬទេនៅពេលអ្នកប្រើលេខ ១០x និង ៤០x ហេតុអ្វី? តើអ្នកអាចឃើញកោសិកានីមួយៗរបស់យីសដែរ ឬទេ? ហេតុអ្វី?

២. តើមានអ្វីកើតឡើងនៅពេលដែលអ្នកមូលបញ្ចុះ និងបង្ហាញផ្នែកប្រមូលផ្តុំពន្លឺ?

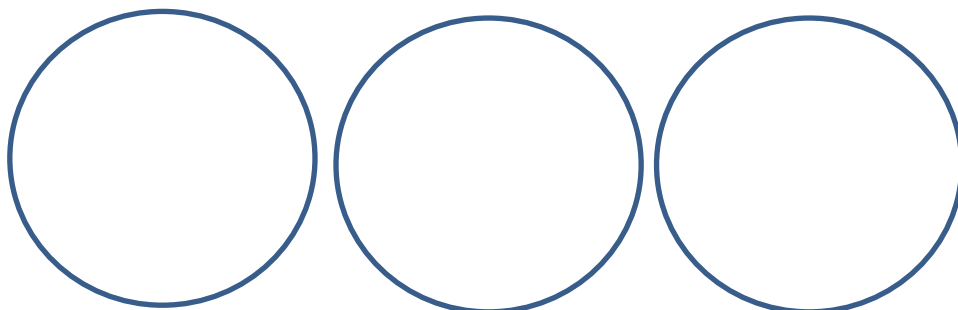
៣. នៅពេលដែលកញ្ចក់ពង្រីករូបភាពដែលប្រើប្រែង (oil immersion objective) កំពុងត្រូវបានប្រើដើម្បីមើលរូបរាងបាក់តេរី តើមានអ្វីកើតឡើងនៅពេលអ្នកបើក និងបិទសន្ទះភ្នែកមីក្រូទស្សន៍?

៤. ហេតុអ្វីបានជាលេខតូចមានសារសំខាន់ខ្លាំងសម្រាប់ការមើលយីស?

៥. ពិពណ៌នាពីអ្វីដែលអ្នកបានតាមដាននៅក្នុងដំណាក់កាលទី ៧ ខាងលើ។

៦. តើអ្នកអាចមើលឃើញសរីរាង្គខាងក្នុងរបស់យីសដែរ ឬទេ? តើអ្នកអាចមើលឃើញរចនាសម្ព័ន្ធដូចគ្នានៅក្នុងបាក់តេរីដែរ ឬទេ? ហេតុអ្វីអាច ឬហេតុអ្វីមិនអាច?

៧. គួរកោសិកាតំណាងពីរបីសម្រាប់មេរោគនីមួយៗនៅក្នុងកម្រិតពង្រីកដូចគ្នា ។ ត្រូវប្រាកដថារូបភាពទាំងអស់តំណាងយ៉ាងច្បាស់នូវរូបរាងរបស់មេរោគនីមួយៗនៅក្នុងកម្រិតពង្រីកនីមួយៗ ។ យើស និងបាក់តេរី



កម្រិតពង្រីកសរុប _____x _____x _____x
(ភ្នែកមីក្រូទស្សន៍ x លេខពង្រីក x ប្រវែងតួនៃលែនមីក្រូទស្សន៍ ប្រសិនបើអាចធ្វើទៅបាន)

៨. តើមានអ្វីកើតឡើងនៅពេលអ្នកមើលកោសិកាមេរោគនៅក្នុងកម្រិតពង្រីកដែលធំជាងមុន ?

លំហាត់ ៤៖ អីកាវីយ៉ូត៖ មីក្រូសរីរាង្គដែលមានទំហំធំៗ

៤.១ ប្រភេទមីក្រូសរីរាង្គអីកាវីយ៉ូតនៅក្នុងបរិស្ថានធម្មជាតិ

មីក្រូប ឬមីក្រូសរីរាង្គជាសរីរាង្គមានជីវិត ដែលមានទំហំតូចរហូតមិនអាចត្រូវបានគេមើលឃើញករណីគ្មានវត្ថុមានមីក្រូទស្សន៍។ ពួកវា ត្រូវបានគេរកឃើញនៅគ្រប់ទីកន្លែងនៅលើផែនដី ដែលមនុស្សរស់នៅ ។ លើកលែងតែវីរុសចេញ គ្រប់មីក្រូសរីរាង្គទាំងអស់ មានកោសិកា ហើយតាមលក្ខណៈបែបនេះ ពួកវាត្រូវបានចាត់ថ្នាក់ជា ពួកប្រូការីយ៉ូត (បាក់តេរី និងអាណា(archaea) ឬអីកាវីយ៉ូត (ផ្សិត ប្រូតូសូអា និងសារាយ (algae))។ ភាពខុសគ្នាចម្បងរវាងប្រភេទទាំងពីរនេះគឺថាពួកកោសិកាប្រូការីយ៉ូត មានសភាពជាទម្រង់ងាយជាង (ត្រង់រចនាសម្ព័ន្ធ និងរូបរាង) មានទំហំតូចជាង ហើយគ្មានក្លាស៊ីពីនជុំវិញសរីរតូចៗ (membrane-bound organelles) និងមានជញ្ជាំងកោសិកាដែលមានរចនាសម្ព័ន្ធស្មុគស្មាញ និងសមាសធាតុផ្សំគឺមីខុសពីគេ ។ ផ្ទុយទៅវិញ ពួកកោសិកាអីកាវីយ៉ូត មានទំហំធំជាង ហើយមានណ្វៃយ៉ូតុំជុំវិញក្លាស៊ីពីន និងសរីរៈផ្សេងៗទៀត ហើយជាធម្មតាគ្មានជញ្ជាំងកោសិកា (ប៉ុន្តែបើមានវត្ថុមាន នោះជញ្ជាំងកោសិកាបស់ពួកវា មានលក្ខណៈសាមញ្ញ និងមិនមានលក្ខណៈគីមីស្មុគស្មាញ)។ លំហាត់នេះ មានគោលបំណងលាតត្រដាងឲ្យអ្នកឃើញរូបភាពពួកមីក្រូសរីរាង្គអីកាវីយ៉ូតមួយចំនួន ដែលមានរូបរាងធំជាងគេ និងអាចត្រូវបានគេពិនិត្យមើលដោយមីក្រូទស្សន៍ក្នុងកម្រិតពង្រីកទាប។

ការពិនិត្យមើលបរិស្ថានធម្មជាតិជាច្រើនដោយប្រើកម្រិតពង្រីកទាប មានលទ្ធភាពគ្រប់គ្រាន់ដើម្បីបញ្ជាក់ថាមីក្រូសរីរាង្គមានទំហំ រូបរាង និងប្រភេទផ្សេងៗគ្នា។ បើទោះបីជា មនុស្ស អាចបញ្ជាក់តែមួយផ្នែកតូចនៃមជ្ឈដ្ឋានមួយ និងអាចឆ្លុះបញ្ចាំងឲ្យឃើញតែមួយផ្នែកតូចនៃពួកអីកាវីយ៉ូតក៏ដោយ ក៏នានាក៏អាចដឹងថាអ្វីដែលឃើញត្រូវដឹងពីតម្លៃរបស់វា។ ធ្វើកំណត់សម្គាល់ទៅលើភាពស្មុគស្មាញនៃសារធាតុផ្សំ ដែលបង្កើតឲ្យបានជាបរិស្ថានដែលអាចមើលឃើញដោយមីក្រូទស្សន៍ ដែលរាប់បញ្ចូលទាំងបំណែករុក្ខជាតិ និងបំណែកសត្វ និងផ្នែកដែលបានព្រែកចេញពីរុក្ខជាតិ ឬសត្វ។ ពួកប្រូការីយ៉ូតកាន់តែតូចជាពិសេសបាក់តេរី នឹងជាធាតុសំខាន់ៗ នៃបរិស្ថាន ប៉ុន្តែពួកវានឹងមានទំហំតូចរហូតដល់មិនអាចត្រូវបានគេមើលឃើញដោយងាយ។

៤.២ លំហាត់ ៤ ផ្នែក ១៖ ផ្សិត និងប្រូតូសូអាដែលមើលឃើញ

ដីព្រៃច្រើនប្រភេទ មានស្រទាប់ខាងលើបង្អស់មួយ ដែលមានសមាសធាតុផ្សំភាគច្រើនជាស្លឹកឈើ និងកម្ទេចរុក្ខជាតិដែលកំពុងបំបែកធាតុ លាយជាមួយសមាមាត្រផ្សេងៗគ្នានៃដី។ បរិស្ថាននេះមានសភាពសរីរាង្គខ្លាំង មានសំណើមខ្ពស់ និងសម្បូរអុកស៊ីសែន ហើយជាលទ្ធផល សម្បូរទៅដោយពួកសត្វដែលអាចមើលឃើញបានដោយប្រើមីក្រូទស្សន៍ (microscopic animals) ផ្សិតសរសៃ (filamentous fungi) និងប្រូតូសូអា(protozoa)។ ស្រទាប់សរីរាង្គនៃដី ដែលវិវត្តនៅក្រោមព្រៃ ជាធម្មតាសម្បូរទៅដោយទម្រង់សត្វ និងផ្សិត។

ផ្សិត (Fungi) ជាពាក្យទូទៅមួយដែលរាប់បញ្ចូលទាំងសរីរាង្គអ៊ីកាវីយ៉ូតឯកកោសិកាហៅថាយីស និង ពួកសរីរាង្គមានសរសៃ សំដៅទៅលើម្ជុល (mold) ឬផ្សិត (fungi)។ ផ្សិត (fungi) ប្រើសមាសធាតុសរីរាង្គជាប្រភពកាបូន (heterotrophic) ដូចនេះពួកវាមិនធ្វើស្ម័គ្រសំយោគ (nonphototrophic) ហើយភាគច្រើន ជាប្រភេទសាប្រូហ្វីត (saprophyte) (ទាញយកសារធាតុចិញ្ចឹមពីសារធាតុសរីរាង្គដែលងាប់)។ ដូចនេះ ពួកនេះ ដើរតួនាទីយ៉ាងសំខាន់នៅក្នុងវដ្តនៃការបំបែកសារធាតុសរីរាង្គ។



រូបភាព ៤.១ *Epidermophyton floccosum* មើលដោយមីក្រូទស្សន៍ ជាផ្សិតមួយប្រភេទក្នុងចំណោមផ្សិតជាច្រើនដែលបង្ករោគដល់ជើងរបស់អត្តពលករ

ប្រូតូសូអា ជាមីក្រូសរីរាង្គអ៊ីកាវីយ៉ូតឯកកោសិកា ដែលមានរចនាសម្ព័ន្ធស្មុគស្មាញណាស់។ ដូចផ្សិត (fungi) ដែរពួកវាជាមីក្រូសរីរាង្គប្រភេទអេត្រូហ្វីត មិនធ្វើស្ម័គ្រសំយោគ និងផ្លាស់ទីបាន តែគ្មានជញ្ជាំងកោសិកាទេ។ ទោះបីយ៉ាងណា ពួកវាមានភ្នាសពីក្រៅដែលមានសភាពស្វិតក្រាស់។ ប្រូតូសូអា អាចបំបែកអាហារដូចជាវត្ថុធាតុតូចៗ ឬវត្ថុធាតុដែលជាម៉ូលេគុលធំៗដោយដំណើរការមួយឈ្មោះថា ពីណូស៊ីតូស៊ីស (pinocytosis)។ ទាំងនេះ ជាលក្ខណៈគ្រឹះសំខាន់បំផុត ដែលធ្វើឲ្យប្រូតូសូអាខុសប្លែកពីបាក់តេរី អាខាអេ (archae) ផ្សិត (fungi) សារាយ និងយីស។



រូបភាព ៤.២ ទម្រង់ប្រូតូសូអា ប៉ារ៉ាមីស្យូម (protozoan Paramecium) ដែលត្រូវបានបង្ហាញនៅកម្រិតពង្រីក ១០០០x ដោយមីក្រូទស្សន៍

៤.២.១ សម្ភារៈ

សម្ភារៈចាំបាច់សម្រាប់ការអនុវត្តក្នុងមន្ទីរពិសោធន៍

- សំណាកស្រទាប់សរីរាង្គនៃជីព្រៃ ដែលត្រូវបានប្រមូលមកពីព្រៃ
- ការពិនិត្យមើលមេរោគដែលបានពីស្រទាប់សរីរាង្គដោយដាក់លើបានបណ្តុះដែលមានទឹក និងប្រើមីក្រូទស្សន៍ស្តេអេរូទស្សន៍ជាជំនួយ។
- Lactophenol Cotton Blue Stain
- ដាក់ល្បាយម្សៅចាហួយលាយទឹក (ទឹករ៉ូប៊ីណេ ម្សៅចាហួយ ០.៥%) ទៅក្នុងបានបណ្តុះពីលើភាគល្អិតនៃស្រទាប់សរីរាង្គបានពីជីព្រៃ ដែលបានភ្ជាស់ ពី ១ ទៅ ២ សប្តាហ៍ក្នុងលក្ខខណ្ឌសំណើមខ្ពស់

៤.២.២ ដំណើរការពិសោធន៍

១. វិភាគសំណាកស្រទាប់សរីរាង្គពីជីព្រៃ និងធ្វើកំណត់សម្គាល់រូបរាង និងលក្ខណៈពិសេសខាងក្រៅនៃវត្ថុធាតុដែលឃើញដោយភ្នែកទទេ។

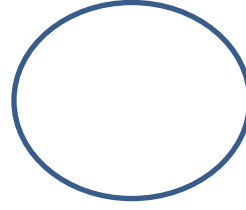
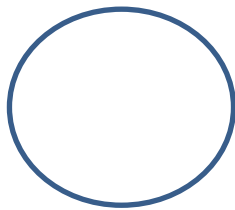
២. យកបានបណ្តុះមួយក្នុងចំណោមបានបណ្តុះ ដែលភាគល្អិតនៃស្រទាប់ដីសរីរាង្គបានភ្ជាប់រួច ដកគម្របបានបណ្តុះចេញ និងវិភាគមេរោគក្នុងបានបណ្តុះដោយប្រើកម្រិតពង្រីកតូចៗ ធ្វើ កំណត់សម្គាល់នូវកំហាប់របស់ផ្សិត (fungi) ប្រូតូសូអា និងពពួកមីក្រូសរីរាង្គជាបរាសិត (microbiota)។ ពួកណេម៉ាតូត (nematodes) (ដង្កូវខ្លួនមូល) និងពួកអាត្រូប៉ូត (arthropods) (សត្វល្អិត ចៃជាដើម) សម្បូរនៅក្នុងដី និងគួរតែមានវត្តមាន។ (អ្នកនឹងត្រូវ បានគេសួរនាំឲ្យពន្យល់ពីទម្រង់ផ្សេងៗគ្នា ព្រមទាំងគួររូបតំណាងនៅក្នុងរបាយការណ៍មន្ទីរ ពិសោធន៍របស់អ្នក)។
- ៣ ឆ្កឹះកូឡូនីផ្សិត (fungi) ទៅដាក់លើមួយដំណាក់នៃ Lactophenol Phenol Cotton Blue stain ដែលមានរៀបចំជាស្រេចនៅលើបន្ទះកញ្ចក់ ។ គ្របដំណាក់នេះជាមួយគម្របកែវ និង វិភាគវាដោយប្រើមីក្រូទស្សន៍។ តាមដានទៅលើលក្ខណៈលម្អិតមួយចំនួនរបស់រចនាសម្ព័ន្ធ ផ្សិត (fungus structure) និងផ្នែកដែលពាក់ព័ន្ធនឹងផ្សិត។ (អ្នកនឹងគួររូបទាំងអស់នេះនៅ ពេលក្រោយ)។
៤. រៀបចំកន្លែងមួយសម្រាប់ការវិភាគប្រូតូសូអា និងរៀបចំបន្ទះកញ្ចក់សម្រាប់ការវិភាគឲ្យបាន លម្អិតបន្ថែម។ ឆ្កឹះកូឡូនីប្រូតូសូអាចំនួនមួយលូប ឬពីរ (a loop or two of protozoa material) ទៅដាក់លើបន្ទះកញ្ចក់ និងបន្ថែមទឹកមួយតំណក់។ គ្របគម្របទៅលើបន្ទះកញ្ចក់ និងសិក្សាពីទម្រង់នៃប្រូតូសូអាដែលអាចត្រូវបានឃើញក្នុងមីក្រូទស្សន៍ ។

៤.២.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ៤ ផ្នែក ១

១. ពិពណ៌នាពីអ្វីដែលអ្នកឃើញដោយភ្នែកទទេរបស់អ្នក។ ត្រូវពិនិត្យមើលឲ្យជិត តើអ្នកមាន ឃើញមានប្រភេទសរីរាង្គលូតលាស់នៅលើផ្នែកនៃបន្ទះកម្ទេចធូលី និងស្មៅ ដែលប្រហែល ជាមានវត្តមាននៅក្នុងបានបណ្តុះដែរ ឬទេ? ការពូកែអង្កេតតាមដានពិតជាសំខាន់ណាស់ នៅក្នុងមន្ទីរពិសោធន៍អតិសុខុមប្រាណ។ ចាប់ផ្តើមឡើងវិញនេះដើម្បីសំលៀងជំនាញនេះ។ តើ អ្នកឃើញប្រភេទសរីរាង្គដែលលូតលាស់មានប៉ុន្មានប្រភេទ? តើពួកវាមានពណ៌អ្វីខ្លះ? តើ អ្នកមានឃើញវត្តមានផ្សិតដែរឬទេ? ត្រូវប្រៀបធៀបការអង្កេតរបស់អ្នកជាមួយនឹងអ្នកដទៃ ជុំវិញអ្នក។

២. ប្រើមីក្រូទស្សន៍ត្រង់លេខពង្រីកទាប និង ៤០x រួចហើយពិពណ៌នា ពីទម្រង់ផ្សេងគ្នានៃសរីរ ាង្គដែលអ្នកបានឃើញ និងរៀបចំរូបភាពតំណាងចំពោះទម្រង់នៃសរីរាង្គដែលមានច្រើន ជាងគេបំផុត។ តើផ្សិត និងប្រូតូសូអាមួយណាមានចំនួនច្រើនជាង? តើអ្នកឃើញប្រូតូសូ អាប៉ុន្មានប្រភេទ? គួររូបភាពតំណាងឲ្យគូនៃសរីរាង្គដែលមានចំនួនច្រើនបំផុត។ តើអ្នក

អាចមើលឃើញសរីរាង្គខ្លះ ដែលនៅខាងក្នុងខ្លួនប្រូតូសូអា ឬផ្សិតដែរឬទេ? បន្ថយបរិមាណ បន្លឺដែលកំពុងឆ្លងកាត់បានបណ្តុះ និងមើលម្តងទៀត។ តើអ្នកមើលឃើញអ្វី?



៣. មើលទៅកាន់ផ្នែក ៥ - ៦ ផ្សេងៗគ្នានៃបានបណ្តុះ។ តើប្រូតូសូអា និង/ឬផ្សិត ដែលត្រូវបាន ពង្រាយជាលក្ខណៈឯកសណ្ឋានភាពនៅលើបានបណ្តុះ? ហេតុអ្វីបានជាអ្នកគួរតែគិតថា ប្រសិនបើពួកវាអាច ឬមិនអាចត្រូវបានពង្រាយដោយស្មើនៅលើបានបណ្តុះ?

៤. ខណៈពេលដែលអ្នកបានរកឃើញប្រូតូសូអាមួយចំនួនពេលប្រើលេខពង្រីកតូចហើយ ដូច នេះអ្នកត្រូវបន្តរកមើលពួកវាដោយប្រើលេខពង្រីកធំ។ ខណៈពេលដែលអ្នកបានរកឃើញវា អ្នកត្រូវបិទសន្ទះភ្នែកមីក្រូទស្សន៍ ហើយព្យាយាមអង្កេតទៅលើរចនាសម្ព័ន្ធខាងក្នុងមួយ ចំនួន ត្រូវមើលឲ្យជិត។ តើអ្នកមានឃើញបាក់តេរីមួយចំនួននៅក្នុងខ្លួនប្រូតូសូអាដែរ ឬទេ?

៥. ក្រឡេកទៅមើលផ្សិតតម្រូវ (representative fungi) ដែលបានប្រើលក្ខ Lactophenol Cotton Blue stain ទៅលើ។ គូររូបភាពតំណាងឲ្យផ្សិតដែលមានរូបរាងសាមញ្ញជាងគេ ដែលមានវត្តមាននៅលើបានបណ្តុះ។ តើអ្នកអាចមើលឃើញរចនាសម្ព័ន្ធខាងក្នុងមួយចំនួន របស់ផ្សិតដែរ ឬទេ? តើអ្នកមើលឃើញវត្តមានជញ្ជាំងខ្វែង (cross walls) ខ្លះដែរ ឬទេ?

៤.៣ លំហាត់ ៤ ផ្នែក២៖ សារាយ (Algae)

ការវិវត្តគួរឲ្យកត់សម្គាល់របស់សារាយ នឹងចេញជាលទ្ធផលកំឡុងពេលក្លាស់នៃទឹកត្រពាំង ឬ ទឹកក្នុងទូចិញ្ចឹមត្រី ដែលត្រូវបានគេរៀបចំក្លាស់នៅមួយសប្តាហ៍មុនពិសោធន៍។ មុនពេលពិសោធន៍ ទឹកនេះ ត្រូវបានគេបំភ្លឺដោយអំពូលនៅសីតុណ្ហភាពចន្លោះពី ២០ °C ទៅ ២៥ °C។

សារាយ ជាសរីរាង្គអ៊ីការីយ៉ូត ដែលផ្ទុកក្លរ៉ូហ្វីល (មានក្លរ៉ូប្លាស្ត) តែគ្មានឫស ទង និងស្លឹក ប៉ុន្តែវាធ្វើស្ទើរសំយោគ។

៤.៣.១ សម្ភារៈ

- ធុងទឹកធំដែលផ្ទុកស្រទាប់ដីពីស្ពានច្បារកម្រាស់ ១០ មីលីម៉ែត្រ ដោយមានដាក់ទឹកត្រពាំង ឬ ទឹកពីកន្លែងចិញ្ចឹមត្រីឲ្យបានជម្រៅទឹក ១០ ទៅ ២០ សង់ទីម៉ែត្រ និងត្រូវបានគេក្លាស់ពីមុនរួចមកហើយដោយប្រើអំពូលក្នុងបន្ទប់ពី ៤ ទៅ ៧ ថ្ងៃ។
- ពីប៉ែតដែលបានប៉ាស្ទ័ររួច
- បន្ទះកញ្ចក់ និងគម្របរបស់វា

៤.៣.២ ដំណើរការពិសោធន៍

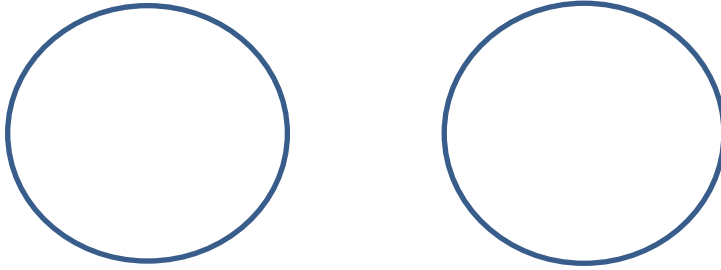
១. ប្រើពីប៉ែតដែលបានប៉ាស្ទ័ររួច ដើម្បីបូមទឹកដែលនៅផ្នែកខាងលើនៃធុងក្លាស់ និងបណ្តាក់មួយតំណក់តូចទៅលើបន្ទះកញ្ចក់។ គ្របគម្របដោយប្រុងប្រយ័ត្នទៅលើជំណក់ទឹក។ ធ្វើការរៀបចំឲ្យបានពី ៣ទៅ ៤ចំណុច ដើម្បីរកឲ្យឃើញនូវទម្រង់នៃមីក្រូសរីរាង្គដែលមានច្រើនជាងគេ។
២. ដំបូង ប្រើលេខ៧ជ្រីកតូចដើម្បីអង្កេតផ្នែកបីបួននៅលើបន្ទះកញ្ចក់។ បន្ទាប់មក អង្កេតផ្នែកបីបួនផ្សេងទៀតនៃបន្ទះកញ្ចក់ ដោយប្រើលេខ៧ជ្រីកធំ។ បន្ថយបរិមាណពន្លឺដោយបិទសន្ទះភ្នែកមីក្រូទស្សន៍ បន្ទាប់មកអង្កេតមើលពួកសរីរាង្គដែលមានវត្តមាន។
៣. ជ្រមុញពីប៉ែតចុះក្រោមទៅបាតធុង និងបូមយកទឹកតែបន្តិចពីលើបាតបន្តិច។ ធ្វើការអង្កេតតាមដានរកសារាយដោយប្រើទឹកនេះ។

៤.៣.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ៤ ផ្នែក ២

ធ្វើកំណត់សម្គាល់ជាពិសេសទៅលើលក្ខណៈពណ៌ និងរូបរាង(ទាក់ទងនឹងទម្រង់ និងរចនាសម្ព័ន្ធ ឧទាហរណ៍ ទ្រង់ទ្រាយ ទំហំជាដើម) នៃសារាយដែលអ្នកបានប្រទះឃើញ ។

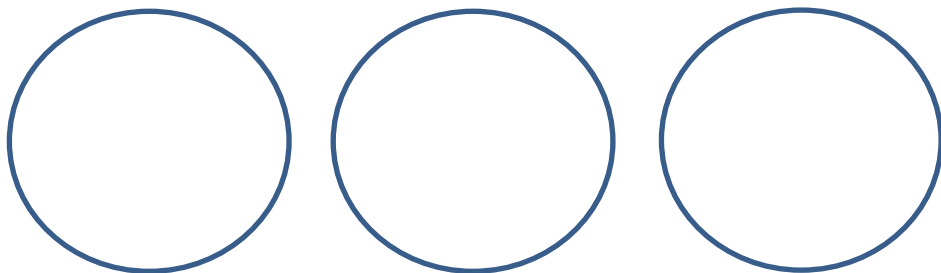
១. រៀបចំរូបភាពមីក្រូសរីរាង្គនានា ដែលអ្នកបានអង្កេតនៅពេលមើលទឹកដែលយកមកពីក្នុងធុងផ្នែកខាងលើ។ តើអ្នកបានឃើញសារាយខុសគ្នាប៉ុន្មានប្រភេទ? គួរក្រាហ្វិចតំណាងឲ្យសារាយ ដែលមានរូបរាងសាមញ្ញបំផុតដែលអ្នកបានអង្កេតរួច។ គួរក្រាហ្វិចតំណាងឲ្យ

សារាយដដែលហ្នឹងនៅពេលពន្លឺត្រូវបានបន្ថយចុះ។ តើមានលក្ខខណ្ឌអ្វីខ្លះដែលអាចឲ្យអ្នកមើលឃើញរចនាសម្ព័ន្ធខាងក្នុងបំផុតរបស់ សារាយ ?



២. តើអ្នកអាចមើលឃើញក្បួនញាសខ្លះ នៅក្នុងខ្លួនសារាយដែរឬទេ? តើពណ៌អ្វីដែលពួកវាបង្ហាញឲ្យអ្នកឃើញ? តើអ្នកមើលឃើញលក្ខណៈរូបរាងដែលពិសេសៗដែរឬទេ? ប្រសិនបើអ្នកបានឃើញ តើមានលក្ខណៈពិសេសៗអ្វីខ្លះ?

៣. នៅពេលមើលទឹកដែលបានពីបាតធុង តើអ្នកបានឃើញសារាយខ្លះដែរ ឬទេ? ហេតុអ្វីបានជាវាពឹង ឬហេតុអ្វីបានជាមិនពឹងថាមានវត្តមានសារាយខ្លះ? គួររូបភាពតំណាងឲ្យប្រភេទសារាយដែលសាមញ្ញបំផុត ដែលអ្នកបានអង្កេតរួច។ បន្ថយពន្លឺដោយប្រើសន្ទះមីក្រូទស្សន៍និងអង្កេតមើលសារាយដដែលនោះ។ គួររូបតំណាងឲ្យច្រើន។ តើអ្នកបានឃើញសារាយផ្សេងទៀតដែរឬទេនៅពេលដែលពន្លឺត្រូវបានបន្ថយ?



៤. នៅពេលដែលពន្លឺ ត្រូវបានបន្ថយចុះបន្តិច តើអ្នកអាចឃើញអ្វីផ្សេងទៀត ឬអត់? ហេតុអ្វី?

៤.៤ លំហាត់ ៤ ផ្នែក ៣៖ ប្រូតូសូអាដែលរស់នៅក្នុងទឹក (Aquatic Protozoa)

កម្ទេចស្មៅ ស្លឹកស្មៅ និងស្មៅដែលកំពុងបំបែកធាតុក្នុងទឹកស្រះ ជាជំនួយដល់ការលូតលាស់របស់ប្រូតូសូអា។ សារធាតុជំនួយដែលបានពីរុក្ខជាតិ (plant infusion) សម្រាប់ការពិសោធន៍ បានភ្ជាប់ពី ១ ទៅ ២ សប្តាហ៍នៅសីតុណ្ហភាពបន្ទប់ក្នុងទីងងឹត ឬកន្លែងដែលបានបិទបាំងពីពន្លឺ។ ទម្រង់នៃប្រូតូសូអាដែលត្រូវបានឃើញនៅក្នុងមជ្ឈដ្ឋានទឹកនេះ ប្រហែលជាមានភាពស្រដៀងគ្នាបន្តិចទៅនឹងប្រូតូសូអាដែលត្រូវបានអង្កេតនៅក្នុងស្រទាប់ដីព្រៃសរីរាង្គដែលមិនលិចទឹក។ ជាការពិតណាស់ ប្រភេទប្រូតូសូអាដូចគ្នាដែលមាននៅក្នុងមជ្ឈដ្ឋានទឹក នឹងត្រូវបានឃើញនៅក្នុងការពិសោធន៍ ប៉ុន្តែប្រភេទដែលមានក្នុងដី នឹងមានទំហំតូចជាងដែលគួរឱ្យកត់សម្គាល់។

៤.១.១ សង្គ្រោះ

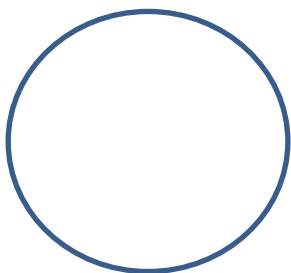
សារធាតុជំនួយបានពីស្មៅ (soil infusion) ៖ ទឹកស្រះ ឬទឹកដែលបានពីកន្លែងចិញ្ចឹមត្រី ដែលមានបន្ថែមបំណែកតូចៗនៃស្មៅ ឬស្លឹកស្មៅកំពុងបំបែកធាតុ ហើយទឹកនេះ ត្រូវបានភ្ជាប់ក្នុងទីងងឹត ឬក្នុងទីដែលបានបិទបាំងពីពន្លឺរយៈពេលពី ១ ទៅ ២ សប្តាហ៍ ឬអង្គធាតុរុក្ខជាតិនៃក្រពះទឹមួយ (rumen contents) របស់គោដែលមិនទាន់ស៊ីចំណី។

៤.៤.២ ដំណើរការពិសោធន៍

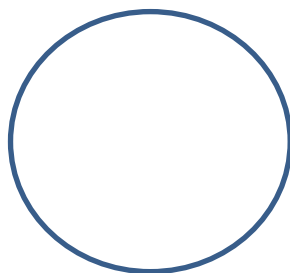
១. ដោយប្រើពីប៉ែតដែលបានប៉ាស្ទ័ររួច បូមទឹកមួយតំណក់តូច ឬអង្គធាតុរុក្ខជាតិនៃក្រពះទឹមួយ របស់គោដែលមិនទាន់ស៊ីចំណី ដាក់ទៅលើបន្ទះកញ្ចក់សម្រាប់វិភាគ ហើយគ្របគម្របដោយប្រុងប្រយ័ត្ន។ អង្កេតដោយមីក្រូទស្សន៍ដោយប្រើលេខពង្រីកទាប និង ៤០x។ ត្រូវតែប្រាកដថាបានបញ្ជាំងឡើងចុះដោយប្រើដៃបង្វិលតូច (fine adjustment) ដើម្បីត្រួតពិនិត្យមីក្រូសរីរាង្គ ដែលមានក្នុងកម្រិតផ្សេងៗគ្នា។
២. ព្យាយាមកាត់បន្ថយបរិមាណពន្លឺ ដែលឆ្លងកាត់សំណាកវិភាគដោយប្រើសន្ទះមីក្រូទស្សន៍។ ត្រួតពិនិត្យមើលសំណាកវិភាគដោយប្រើទាំងលេខពង្រីកតូច និងធំ (low and high dry objectives) ។

៤.៤.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ៤ ផ្នែក ៣

១. គូររូបភាពតំណាងឲ្យប្រភេទផ្សេងៗគ្នានៃប្រូតូសូអា ដែលអ្នកបានអង្កេតរួច ដោយធ្វើកំណត់សម្គាល់ទៅលើកម្រិតពង្រីកទំហំ សមស្របនឹងរចនាសម្ព័ន្ធ ដែលអាចមើលឃើញ។



លេខពង្រីកតូច



លេខពង្រីកធំ

២. តើអ្នកអាចឃើញរោមដែលកំពុងញ័រខ្លះដែរ ឬទេ ? តើអ្នកអាចឃើញផ្លាស់ស្ថានភាពដែរ ឬទេ ?

លំហាត់ ៥: ការរៀបចំពិនិត្យមីក្រូសរីរាង្គ

៥.១ លំហាត់ ៥ ផ្នែក ១

៥.១.១ សេចក្តីផ្តើម

ការរៀបចំបន្ទះកញ្ចក់វិភាគ (Slide Preparation)

ការពិនិត្យមីក្រូបដោយប្រើមីក្រូទស្សន៍ដែលជោគជ័យ ចាប់ផ្តើមដោយការរៀបចំដែលត្រឹមត្រូវ ទៅលើមេរោគដែលបានដាក់នៅលើបន្ទះកញ្ចក់វិភាគ។ បន្ថែមពីលើការប្រើប្រាស់បន្ទះកញ្ចក់ដែលស្អាត វាមានសារៈសំខាន់ណាស់ដែលត្រូវយកចិត្តទុកដាក់ឲ្យបានខ្លាំងទៅលើដងស៊ីតេនៃវត្ថុធាតុដែលដាក់លើ បន្ទះកញ្ចក់។ សិស្សដែលទើបតែចាប់ផ្តើមពិសោធន៍លើកដំបូង ទំនងជាប្រើកោសិកាមេរោគច្រើនពេក ខណៈពេលដែលពួកគេមិនបានយកចំនួនដ៏ច្រើនសន្លឹកសន្លាប់ នៃកោសិកានីមួយៗ ដើម្បីដាក់ទៅលើ បន្ទះកញ្ចក់ដោយប្រើល្អប (loop) ទៅប៉ះនឹងដោយកូឡូនីរបស់បាក់តេរី។ ដងស៊ីតេដែលត្រឹមត្រូវ ស្ថិត នៅក្បែរលទ្ធផលនៃការវាយតម្លៃដែលល្អដោយផ្អែកលើពិសោធន៍ ពីព្រោះតែវត្ថុធាតុដែលយកមកវិភាគ មានភាពខុសគ្នា ហើយគោលបំណង ឬធម្មជាតិនៃការវិភាគ ប្រហែលជាត្រូវការការដងស៊ីតេមេរោគដែល ខុសពីធម្មតា ឬការរៀបចំពង្រាដែលខុសពីធម្មតា។ ជាគោលការណ៍ទូទៅមួយ ស្រទាប់ឬបន្ទះវត្ថុធាតុ បានពីកូឡូនីដែលមានពណ៌ស (ស្រដៀងនឹងទឹកដោះគោដកខ្លាញ់ដែលបានពង្រាវិញ) មានភាពឆ្លុះ តែមួយចំហៀង និងមានកម្រាស់ស្តើងខ្លាំង បង្ហាញថាពង្រាយមេរោគនៅលើបន្ទះកញ្ចក់ទទួលបានលទ្ធ ផលល្អ (a good smear) ។

៥.១.២ សម្ភារៈ

សម្ភារៈសម្រាប់តុពិសោធន៍មួយ

- ទីប nutrient agar slant ចំនួន ១ ដែលមានផ្ទុក *Serratia marcescens*
- ទីប nutrient agar slant ចំនួន ១ ដែលមានផ្ទុក *Micrococcus luteus*
- ទីប nutrient agar slant ចំនួន ១ ដែលមានផ្ទុក *Bacillus megaterium*
- ទីប nutrient agar slant ចំនួន ១ ដែលមានផ្ទុក *Escherichia coli*
- បន្ទះកញ្ចក់
- ល្អបសម្រាប់ចាក់ចម្លងមេរោគ (inoculating loop)
- ចំហេះបិញស៊ុន (Bunsen burner)

៥.១.៣ ដំណើរការពិសោធន៍

ការពង្រាយមេរោគលើបន្ទះកញ្ចក់វិភាគ (smears)

ដុតលូបសម្រាប់ចាក់ចម្លងមេរោគដោយដាក់វាលើអណ្តាតភ្លើងនៃចំហេះបិញស៊ុន រហូតដល់វា ក្តៅឡើងពណ៌ក្រហម។ ទុកលូបឲ្យត្រជាក់រយៈពេលប្រហែល ៣០ ទៅ ៤៥ និនាទី ឬលូបអាចចុះ ត្រជាក់លឿនជាងនេះ ដោយប៉ះវាស៊ីទៅលើចាហ្សូបណ្តុះដែលនៅតាមជាន់បានបណ្តុះ ដែលគ្មាន មេរោគដុះលូតលាស់។ ត្រូវចាំថា ហាមប៉ះលូបដោយផ្ទាល់។ យកទឹកមួយលូបតូច ឬមួយតំណក់តូច ដាក់លើបន្ទះកញ្ចក់ ប្រសិនបើវត្ថុធាតុដែលផ្ទុះពីកូឡូនី ត្រូវការវិភាគ។ (នៅពេលពង្រាយមេរោគពីធាតុ បណ្តុះរាវ (broth culture) ត្រូវដុតលូបសម្រាប់ចាក់ចម្លងមេរោគម្តងទៀត និងយកបរិមាណដ៏តិចនៃ វត្ថុធាតុរបស់កូឡូនី ឬយកទឹកបីលូបពីសារធាតុបណ្តុះរាវ។ លាយវត្ថុធាតុរបស់កូឡូនីដែលយកពី slant យឺតៗជាមួយទឹកដែលនៅលើបន្ទះកញ្ចក់។ ពង្រាយកំណរវត្ថុធាតុបានពីកូឡូនីនេះឲ្យស្មើតាមដែលអាច ធ្វើទៅបាននៅលើផ្ទៃ ១ ទៅ ៣ cm^2 ។ ដុតលូបមុនពេលអ្នកដាក់វាចុះ។ សម្បត្តិស្រទាប់វត្ថុធាតុបានពីកូ ឡូនីនៅលើបន្ទះកញ្ចក់ដោយប្រើខ្យល់។ ត្រូវចាំផងដែរថា ស្រទាប់ ឬបន្ទះដែលមានពណ៌ស្រដៀង សបន្តិច មានភាពឆ្លុះតែមួយចំហៀង និងមានកម្រាស់ស្ទើរខ្លាំង ជាអ្វីដែលអ្នកពិសោធន៍ចង់បានជាទី បំផុត។

វិធីសាស្ត្របញ្ចប់វត្ថុធាតុស្អាតបានពីកូឡូនីជាមួយនឹងបន្ទះកញ្ចក់ (fixation) ជាធម្មតាពិតជា សំខាន់ណាស់ដើម្បីធានាថាវានៅតែអាចស្ថិតជាប់នៅលើផ្ទៃបន្ទះពេលពិសោធន៍។ វិធីសាស្ត្របញ្ចប់ ដោយប្រើកម្ដៅធម្មតា មានលក្ខណៈស្រួលជាងគេ ដោយគ្រាន់តែកាន់ចុងបន្ទះកញ្ចក់ដោយឲ្យផ្នែក ដែលបានពង្រាយវត្ថុធាតុបានពីកូឡូនីបែរឡើងផ្ទាល់ បន្ទាប់មករុញវាទៅលើផ្នែកលើនៃអណ្តាតភ្លើង ប្រហែលពីរ ឬបីដង។ មិនត្រូវឲ្យបន្ទះកញ្ចក់ក្តៅរហូតកាន់មិនបាននោះទេ។ ប្រសិនបើអ្នកនៅតែអាច ប៉ះបន្ទះកញ្ចក់ដោយប្រើខ្នងដៃរបស់អ្នកភ្លាមៗ បន្ទាប់ពីការកម្ដៅ បន្ទាប់មកវាមិនក្តៅពេករហូតដល់ប៉ះ មិនបាន។ បន្ទះវត្ថុធាតុបានពីកូឡូនីដែលបានពង្រាយរួច និងបញ្ចប់រួច (fixed smear) ឥឡូវនេះ គឺ រួចរាល់សម្រាប់បន្ស៊ីពណ៌ហើយ។ គេអាចដាក់បន្ទះវត្ថុធាតុបានពីកូឡូនីដែលបានពង្រាយរួចច្រើនជាង មួយ នៅលើបន្ទះកញ្ចក់តែមួយ។

ចំណាំ៖ គ្មានរបាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍សម្រាប់លំហាត់ ៥ ផ្នែក ១ ទេ។

៥.២ លំហាត់ ៥ ផ្នែក ២

៥.២.១ សេចក្តីផ្តើម

លំនាំដើមនៃការបន្ស៊ីពណ៌ (Introduction to Staining)

លក្ខ (stains) ជាសារធាតុពណ៌អង្គធាតុ ដែលត្រូវបានប្រើដើម្បីបង្កើនភាពឆ្លុះ ផ្នែកជាក់លាក់ នៃកោសិកា។ ជាលទ្ធផល ការបន្ស៊ីពណ៌ លាតត្រដាងឲ្យឃើញនូវអ្វីដែលមិនអាចមើលឃើញ ឬស្ទើរតែ មិនអាចមើលឃើញ បើសិនជាគ្មានពណ៌។

សារធាតុពណ៌អង្គធាតុភាគច្រើនដែលត្រូវបានប្រើសម្រាប់បន្ស៊ីពណ៌ មានអ៊ីយ៉ុង។ សារធាតុ ពណ៌អង្គធាតុមានលក្ខណៈបាស (កាចុង) ជាអ៊ីយ៉ុងដែលមានបន្ទុកវិជ្ជមាន។ សារធាតុបណ្តុះពណ៌ អង្គធាតុមានលក្ខណៈអាស៊ីត (អាញ្ចុង) ជាអ៊ីយ៉ុងដែលមានបន្ទុកអវិជ្ជមាន។ ដោយសារតែ ផ្ទៃនៃមីក្រូ

សរីរាង្គកាតច្រើន ផ្ទុកនូវបន្ទុកអវិជ្ជមានតិចតួច ដូចនេះសារធាតុបណ្តុះពណ៌អង្គធាតុមានលក្ខណៈបាស (ដែលមានបន្ទុកវិជ្ជមាន) ចង់ភ្ជាប់គ្នាបានយ៉ាងល្អបំផុត។ (សារធាតុបណ្តុះពណ៌អង្គធាតុមានលក្ខណៈអាស៊ីត ភ្ជាប់ទៅនឹងផ្នែកដែលមានបន្ទុកអវិជ្ជមានរបស់កោសិកា ដែលរាប់បញ្ចូលទាំងពួកប្រូតេអ៊ីន។

ក្នុងបណ្តាញហាត់ខាងក្រោមនេះ អ្នកនឹងអនុវត្តដំណើរការពិសោធបន្ស៊ីពណ៌ពីរប្រភេទមានការបន្ស៊ីពណ៌ធម្មតា (simple stain) និងការបន្ស៊ីពណ៌ដើម្បីកំណត់ក្រាមបាក់តេរី (Gram stain) ។

៥.២.២ សម្ភារៈ

សម្ភារៈសម្រាប់តុពិសោធន៍មួយ៖

- បន្ទះកញ្ចក់ដែលបានរៀបចំរួចរាល់សម្រាប់ផ្នែក ១
- សារធាតុបណ្តុះពណ៌អង្គធាតុឈ្មោះ Methylene blue
- សូលុយស្យុង Crystal violet
- សូលុយស្យុងអ៊ុយ៉ូត (“mordant” ជាសមាសធាតុមួយដែលត្រូវបានប្រើសម្រាប់ជំនួយដល់ការបន្ស៊ីពណ៌ដោយបង្កើនភាពចាប់ពណ៌របស់សំណាកជាមួយនឹងសារធាតុបណ្តុះពណ៌។)
- ល្បាយអាសេតូន អាល់កុល (៥០/៥០)
- សូលុយស្យុងសាហ្វ្រាណីនអូដែលមានទឹក (aqueous safranin O)
- ដង្កៀបសម្រាប់គៀបបន្ទះកញ្ចក់ពេលដំណើរការបន្ស៊ីពណ៌

៥.២.៣ ដំណើរការពិសោធន៍

១. ការបន្ស៊ីពណ៌ធម្មតា (The simple stain) ៖ ការបន្ស៊ីពណ៌បែបនេះ ប្រើសម្រាប់តែសារធាតុបណ្តុះពណ៌អង្គធាតុមានលក្ខណៈបាសមួយមុខគត់។ ជាធម្មតា គ្រប់កោសិកាទាំងអស់ដែលស្រូបសារធាតុបណ្តុះពណ៌អង្គធាតុមានលក្ខណៈបាស ត្រូវបានបន្ស៊ីពណ៌ជាមួយនឹងពណ៌ដូចគ្នា។ គោលបំណងនៃការបន្ស៊ីពណ៌នេះ គឺធ្វើឲ្យកោសិកាអាចមើលឃើញ ដើម្បីឲ្យអ្នកពិសោធន៍ ពន្យល់ឲ្យបានច្បាស់ទៅលើលក្ខណៈទម្រង់ និងរចនាសម្ព័ន្ធ។ ដាក់បន្ទះកញ្ចក់ដែលបានផ្ទុកកោសិកាបាក់តេរីនៅលើកញ្ចែងទ្រ នៅក្នុងកន្លែងលាងបាន និងបញ្ឆោតវាដោយប្រើសូលុយស្យុងបន្ស៊ីពណ៌ Methylene blue។ Methylene blue ជាសារធាតុបណ្តុះពណ៌អង្គធាតុមានលក្ខណៈបាសមួយប្រភេទ និងមានសារសំខាន់ណាស់សម្រាប់ទាំងប្រតិកម្មបន្ស៊ីពណ៌ទូទៅ និងជាក់លាក់។ បន្ទាប់ពីសារធាតុបណ្តុះពណ៌អង្គធាតុ បានប៉ះជាមួយស្រទាប់វត្ថុធាតុបានពីកូឡូនីដែលត្រូវបានគេពង្រាយនៅលើបន្ទះកញ្ចក់ រយៈពេលពី ២ ទៅ ៣ នាទីរួចមក ត្រូវចាប់វាឡើងដោយប្រើដង្កៀប និងលាងសម្អាតវាជាមួយទឹករ៉ូប៊ីណេ។ បង្ហូរទឹកដែលមានលើបន្ទះកញ្ចក់ចេញ ឬក៏ទុកវាឲ្យស្ងួតដោយត្រូវខ្យល់ ឬជូតវាឲ្យស្ងួតដោយប្រុងប្រយ័ត្នជាមួយនឹងក្រដាសជូតមាត់។ មិនត្រូវជូតសម្អាតបន្ទះកញ្ចក់ ដែលបាន

បន្ស៊ីពណ៌ចេញនោះទេ។ អ្នកអាចនឹងបន្ស៊ីពណ៌បន្ទះកញ្ចក់២ ឬ ៣ក្នុងពេលតែមួយ នៅពេលអ្នកស្ទាត់ជំនាញ។ វិភាគរាល់បន្ទះកញ្ចក់ដែលបានបន្ស៊ីពណ៌ជាមួយ methylene blue រាល់ការបណ្តុះនីមួយៗដោយប្រើលែនមីក្រូទស្សន៍ដែលត្រូវការជំនួយពីប្រេង ដោយមិនចាំបាច់ប្រើគម្របគ្របទេ។ ដំបូង រកចំណុចប្រសព្វពន្លឺនៃមេរោគដោយប្រើលេខពង្រីកទាបសំគាល់ឆ្លុះពណ៌ខៀវ។ នៅពេលដែលអ្នកបញ្ចាំងចំកន្លែងហើយ អ្នកត្រូវប្តូរលេខពង្រីកដែលធំទៅកាន់ទៅទីតាំងនោះ ហើយរកចំណុចប្រសព្វពន្លឺ។ បន្ទាប់មកដាក់ប្រេងមួយដំណាក់ដោយផ្ទាល់ទៅលើកន្លែងដែលបានបន្ស៊ីពណ៌នៃបន្ទះកញ្ចក់ និងបង្វិលលែនដែលប្រើប្រេងជាជំនួយ (oil immersion objective) ទៅកាន់ទីតាំងវិភាគ។ ដោយប្រើដៃបង្វិលតូច (fine adjustment knob) ប្តូរទីតាំងសំណាកវិភាគឲ្យចំចំណុចប្រសព្វពន្លឺ។ ធ្វើបែបនេះដដែលៗឲ្យបានញឹកញាប់តាមដែលចាំបាច់ ដើម្បីបង្វិលឲ្យចំកន្លែងដែលមានដង់ស៊ីតេមេរោគសមស្រប ដូចនេះបាក់តេរីនីមួយៗ អាចត្រូវបានគេមើលឃើញក្នុងទម្រង់ ដែលបានបន្ស៊ីពណ៌ដោយឯកសណ្ឋានភាព និងពង្រាយក្នុងទម្រង់ជាកោសិកាមួយៗដាច់ពីគ្នា។

២. ការបន្ស៊ីពណ៌ដើម្បីកំណត់ក្រាមបាក់តេរី (Gram stain)៖ (នេះជាការបន្ស៊ីពណ៌មួយដែលត្រូវបានគេប្រើប្រាស់យ៉ាងទូលំទូលាយ និងមានសារសំខាន់បំផុតសម្រាប់បាក់តេរីវិទ្យា។ គេបែងចែកបាក់តេរីជាពីរក្រុមមាន ក្រាមវិជ្ជមាន (ពណ៌ខៀវ-ស្វាយ) និងក្រាមអវិជ្ជមាន (ពណ៌ក្រហម)។ បច្ចេកទេសនេះ ត្រូវបានអភិវឌ្ឍឡើងដោយរូបវិទូជនជាតិដើមនីស លោក Hans Christian Gram។ ការបន្ស៊ីពណ៌ដើម្បីកំណត់ក្រាមបាក់តេរី ជាការបន្ស៊ីពណ៌ដែលខុសគ្នា (differential stain) ដែលត្រូវបានប្រើដើម្បីញែកឲ្យដាច់គ្នានូវប្រភេទមីក្រូសរីរាង្គ។ ដំណើរការពិសោធបែបទាំងនេះ ជាធម្មតាមានពីរជំហានគឺ ការបន្ស៊ីពណ៌ដំបូង (ឬការបន្ស៊ីពណ៌ធម្មតា) (primary staining or simple staining) ដែលបន្ទាប់មកជាការបន្ស៊ីពណ៌ប្រាស (counter staining)។ នៅក្នុងការបន្ស៊ីពណ៌ប្រាស សារធាតុបណ្តុះពណ៌អង្គធាតុមួយផ្សេងទៀត ត្រូវបានប្រើដើម្បីបង្ហាញឲ្យឃើញនូវពួកកោសិកា ឬបណ្តាផ្នែកនៃកោសិកាដែលមិនត្រូវបានបន្ស៊ីពណ៌នៅក្នុងការបន្ស៊ីពណ៌ដំបូង។ សារសំខាន់ដ៏ខ្លាំងនៃការបន្ស៊ីពណ៌ដែលខុសគ្នាជាពិសេសនេះ គឺធ្វើឲ្យលក្ខណៈសំខាន់ជាច្រើនរបស់បាក់តេរី ត្រូវបានប្រមូលផ្តុំគ្នាយ៉ាងជិតស្និទ្ធដើម្បីចូលរួមប្រតិកម្មបន្ស៊ីពណ៌ក្រាមរបស់វា (Gram stain reaction)។ សិស្ស ត្រូវតែចេះគ្រប់បច្ចេកទេសបន្ស៊ីពណ៌ និងកត់សម្គាល់រាល់ទំនាក់ទំនងដែលកើតឡើងក្នុងការអនុវត្តបន្តបន្ទាប់។ ការបន្ស៊ីពណ៌ដើម្បីកំណត់ក្រាមបាក់តេរី មានបញ្ចូលដំណាក់កាលបន្ស៊ីពណ៌ដំបូង ការដកពណ៌ និងការបន្ស៊ីពណ៌ប្រាស (counter staining) ។ ការបន្ស៊ីពណ៌ដំបូង ជាដំណាក់កាលដែលទាំងបាក់តេរីក្រាមវិជ្ជមាន និងអវិជ្ជមានប្រែពណ៌ទៅផ្កាឈូក (ប្រើសូលុយស្យុង crystal violet)។ mordant ជាអ្នកកំណត់ពណ៌។ នៅក្នុងដំណាក់កាលដកពណ៌ បាក់តេរីក្រាមអវិជ្ជមាន បាត់បង់ពណ៌ផ្កាឈូកដើមរបស់វា ចំណែកឯបាក់តេរីក្រាមវិជ្ជមាន មិនបាត់ ឬប្រែពណ៌ទេ។ ការបន្ស៊ីពណ៌ប្រាស ឬបាក់តេរីក្រាមអវិជ្ជមាន ដែលគ្មានពណ៌ឲ្យទៅជាពណ៌ក្រហម/ផ្កាឈូក ហើយក្រាមវិជ្ជមានមានពណ៌

ស្វាយចាស់ជាង។ ភាពខុសគ្នានៃការបន្ស៊ីពណ៌រវាងបាក់តេរីក្រាមវិជ្ជមាន និងក្រាមអវិជ្ជមាន បង្ហាញឲ្យឃើញច្បាស់ពីភាពខុសគ្នានៃជញ្ជាំងកោសិការបស់ពួកវា។ **ចំណាំ៖** បាក់តេរីក្រាម វិជ្ជមានមួយចំនួន អាចចេញពណ៌ក្រហមពេលធ្វើការបន្ស៊ីពណ៌។ បាក់តេរីទាំងនេះត្រូវបាន គេកំណត់ថាជាមានក្រាមប្រែប្រួល (Gram-variable)។ ហេតុការណ៍នេះ កើតឡើងយ៉ាង ញឹកញាប់ខ្លាំងចំពោះមីក្រូសរីរាង្គដែលបានបណ្តុះទុកចោលយូរៗនិងជាលក្ខណៈ របស់បាក់ តេរីមួយចំនួនផងដែរ។

ជំហានទី ១

Crystal violet (១ នាទី)
បង្ហូរចេញ និងលាង

ជំហានទី ២

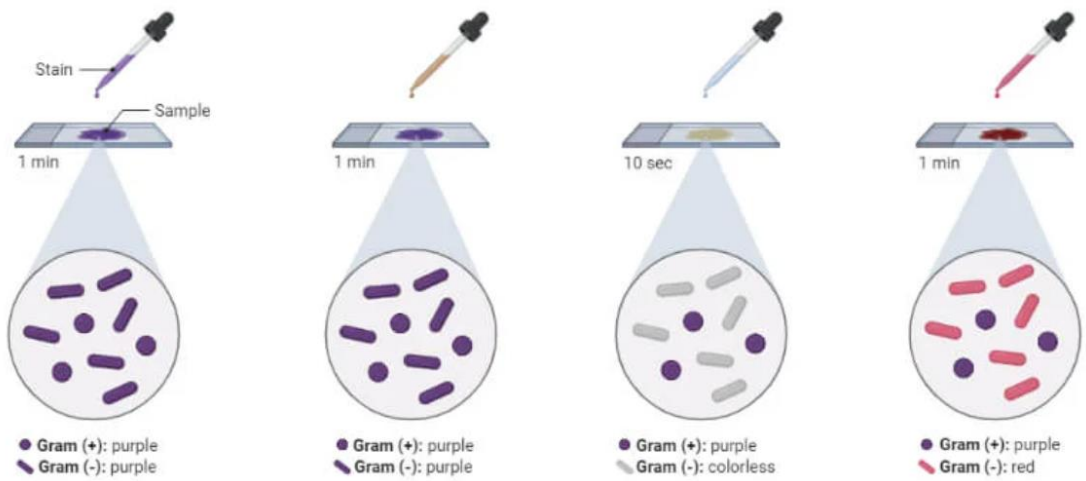
Iodine (១ នាទី)
បង្ហូរចេញ និងលាង

ជំហានទី ៣

ដកពណ៌ដោយប្រើ
ល្បាយអាសេតូន អាល់
កុល (លាងឲ្យលឿន)
សម្អាត និងទុកឲ្យស្ងួត
ភ្លាមៗបន្ទាប់ពីលាងទឹក

ជំហានទី ៤

Safranin(៣០ ទៅ ៦០
វិនាទី) បង្ហូរចេញ លាង
សម្អាត និងទុកឲ្យស្ងួត



រូបភាព ៥.១ ជំហាននៃដំណើរការពិសោធបន្ស៊ីពណ៌ដើម្បីកំណត់ក្រាមបាក់តេរី

បន្ស៊ីពណ៌ស្រទាប់ដែលពង្រាយលើបន្ទះកញ្ចក់ (smears) ដូចខាងក្រោម៖

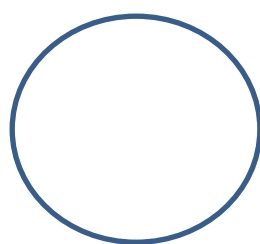
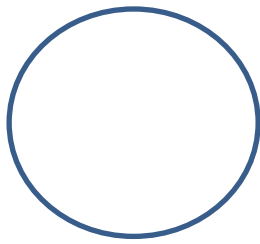
- បន្តក់ ១០ ទៅ ២០ ដំណក់នៃសូលុស្យុង crystal violet (បានពី crystal violet លាយទឹក bicarbonate buffer) ទៅលើស្រទាប់មីក្រូសរីរាង្គដែលបានបញ្ចប់ដោយកម្ដៅនៅលើ បន្ទះកញ្ចក់ ទុកសារធាតុបណ្តុះពណ៌អង្គធាតុនេះឲ្យនៅលើបន្ទះកញ្ចក់រយៈពេល ១ នាទី។ បាញ់សម្អាតសារធាតុបណ្តុះពណ៌នេះចេញដោយប្រើទឹកបិទ។
- បន្តក់ ២០ ទៅ ៣០ ដំណក់នៃសូលុយស្យុងអ៊ីយ៉ូត (mordant) ទៅលើបន្ទះកញ្ចក់ និង ទុកវាចោលរយៈពេល ១ នាទី។ បាញ់សម្អាតសារធាតុបណ្តុះពណ៌នេះចេញដោយប្រើទឹក។
- ដកពណ៌ចេញដោយប្រើល្បាយអាសេតូន/អាល់កុល ។ បន្តក់ដំណក់ល្បាយអាល់កុល/អា សេតូនទៅលើស្រទាប់មីក្រូសរីរាង្គដែលនៅលើបន្ទះកញ្ចក់នោះ។ បន្តដកពណ៌រហូតដល់

បាត់វត្តមានការបន្ស៊ីពណ៌ដំបូង (ពណ៌ផ្កាឈូក) ប៉ុន្តែកុំឲ្យលើសពី ៥ វិនាទី។ ក្លាមៗនោះ បាញ់ជម្រះដោយប្រើទឹករ៉ូប៊ីណេដោយថ្មីៗ។

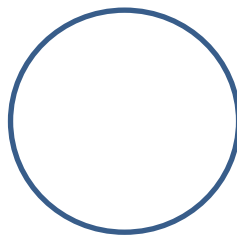
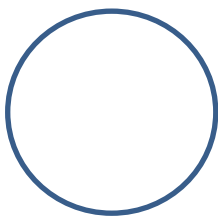
- បន្ស៊ីពណ៌ក្រហមរយៈពេលពី ៤០ ទៅ ៦០ វិនាទីដោយប្រើ ២% នៃសូលុស្យុងសាហ្វ្រាសិន អូរ៉ា (aqueous safranin O) និងបាញ់សម្អាតបន្ទះកញ្ចក់នេះចេញដោយប្រើទឹក។
- សម្អាតផ្ទៃបន្ទះកញ្ចក់ដោយប្រុងប្រយ័ត្នដោយប្រើការសម្អាតដែលលឿន បន្ទាប់មកវិភាគ សំណាកស្អាតដោយប្រើលេខពង្រីកត្រូវការពន្លឺ។ ព្យាយាមបង្កើន និងបន្ថយពន្លឺដោយប្រើ សន្ទះភ្នែកមីក្រូទស្សន៍។

៥.២.៤ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ៥ ផ្នែក ២

១. ការបន្ស៊ីពណ៌ធម្មតា៖ គោលបំណងនៃការបន្ស៊ីពណ៌នេះគឺដើម្បីសិក្សាឲ្យច្បាស់ពីទម្រង់ រចនាសម្ព័ន្ធនិងការតម្រៀបនៃកោសិកា។ ប្រៀបធៀបសរីរាង្គដែលបានបន្ស៊ីពណ៌ក្រោមដែល មានដូចជាទំហំ ទ្រង់ទ្រាយ និងឯកសណ្ឋានភាពនៃការបន្ស៊ីពណ៌។ គូររូបតំណាងកោសិកា សម្រាប់ពិសោធន៍នីមួយៗ។ តើអ្នកអាចការតាំងចិត្តជាមួយការបន្ស៊ីពណ៌នេះដែរ ឬទេ? នៅ ពេលមើលបាក់តេរីដែលបានកំណត់ក្រាមរួច ដោយប្រើលេខពង្រីកធំ ហើយតើអ្នកអាចមើល ឃើញទម្រង់ និងរចនាសម្ព័ន្ធរបស់កោសិកាបានដោយងាយដែរ ឬទេ?



២. ការបន្ស៊ីពណ៌ដើម្បីកំណត់ក្រាមបាក់តេរី៖ គូររូបភាពតំណាង និងបញ្ជាក់ឲ្យច្បាស់នូវពួកកោសិកា ណាដែលមានក្រាមវិជ្ជមាន និងពួកណាដែលមានក្រាមអវិជ្ជមាន។ ខណៈពេលដែលពិនិត្យមើលបាក់ តេរីដោយប្រើលេខពង្រីកធំ តើអ្នកអាចបញ្ជាក់ថាមួយណា មានក្រាមវិជ្ជមាន និងមួយណាមានក្រាម អវិជ្ជមានដែរឬទេ? តើកោសិកាណាខ្លះមានជាគ្រាប់មូលតូចៗ? តើកោសិកាណាខ្លះមានរាងជា ដំបង? តើអ្នកអាចមើលឃើញទម្រង់ និងរចនាសម្ព័ន្ធរបស់បាក់តេរីបានដែរឬទេ? តើអ្វីជាឥទ្ធិពល ដែលធ្វើឲ្យប្រែប្រួលបរិមាណពន្លឺឆ្លងកាត់សំណាកវិភាគ? តើមានអ្វីកើតឡើងពេលប្រើពន្លឺខ្សោយ? តើ មានអ្វីកើតឡើងពេលប្រើប្រាស់ពន្លឺខ្លាំង?



៣. រៀបចំតុមួយប្រើសម្រាប់បញ្ជាក់លទ្ធផលដែលបង្ហាញពីទម្រង់ រចនាសម្ព័ន្ធ និងការបន្ស៊ី
ពណ៌ដើម្បីកំណត់ក្រាមរបស់បាក់តេរី។

លំហាត់ ៦៖ ការផ្ទេរមេរោគដោយគ្មានចម្លង (Aseptic Transfer)

៦.១ សេចក្តីផ្តើម

ទំហំដ៏តូចត្រៃលែងនៃពួកមីក្រូសរីរាង្គ សកម្មភាពមេតាបូលីសយ៉ាងរហ័សរបស់ពួកវា និងលទ្ធភាពនៃបង្កើនចំនួនក្នុងរយៈពេលមួយដ៏ខ្លី ហើយទាមទារឲ្យយើងប្រើប្រាស់នូវបច្ចេកទេសពិសេសដោយម៉ត់ចត់ និងប្រុងប្រយ័ត្នជាទីបំផុត នៅពេលយើងសិក្សាពីពួកវា។ ត្រូវចាំទុកជានិច្ចថា បច្ចេកទេសពិសេសៗទាំងនេះជាមធ្យោបាយ ដែលមិនត្រឹមតែសិក្សាពីពួកមីក្រូសរីរាង្គទេ ប៉ុន្តែថែមទាំងធ្វើការជាមួយពួកវាដោយសុវត្ថិភាពទៀតផង។ កោសិកាពីរបី អាចនឹងបំបែកខ្លួនយ៉ាងច្រើនភ្លាមៗ និងចំពោះករណីខ្លះ ការចាក់ចម្លងមេរោគទៅលើសារធាតុបណ្តុះដែលខុស ឬដោយមិនប្រុងប្រយ័ត្ន អាចនឹងបណ្តាលឲ្យចម្លងជំងឺគ្រោះថ្នាក់ភ្លាមៗ។

ការផ្ទេរមេរោគដោយគ្មានចម្លងចូលនៃមេរោគពីដែលមិនចង់បាន (aseptic transfer) ជាបច្ចេកទេសគ្រឹះមួយនៃអតិសុខុមប្រាណវិទ្យា ដែលធ្វើឲ្យការផ្ទេរនូវបរិមាណដ៏តិចមួយនៃវត្ថុធាតុរបស់មេរោគដែលបានបណ្តុះ គ្មានការចម្លងចូលនូវសារធាតុធ្វើឲ្យកង្វះ ឬមីក្រូបដទៃទៀត។ សិក្សាគោលការណ៍ឲ្យបានច្បាស់ និងអនុវត្តវាដដែលៗរហូតដល់វាក្លាយជាជំនាញពីធម្មជាតិទី២ របស់អ្នក នៅកំឡុងពេលប៉ុន្មានសប្តាហ៍ក្រោយ។ បន្ទាប់មក បន្តអនុវត្តវាដោយប្រុងប្រយ័ត្ន និងយឺតៗ ដើម្បីអនុវត្តជំហាននីមួយៗដដែលជាមួយមេរោគបណ្តុះដែលគេផ្តល់ឲ្យ។

៦.២ សម្ភារៈ

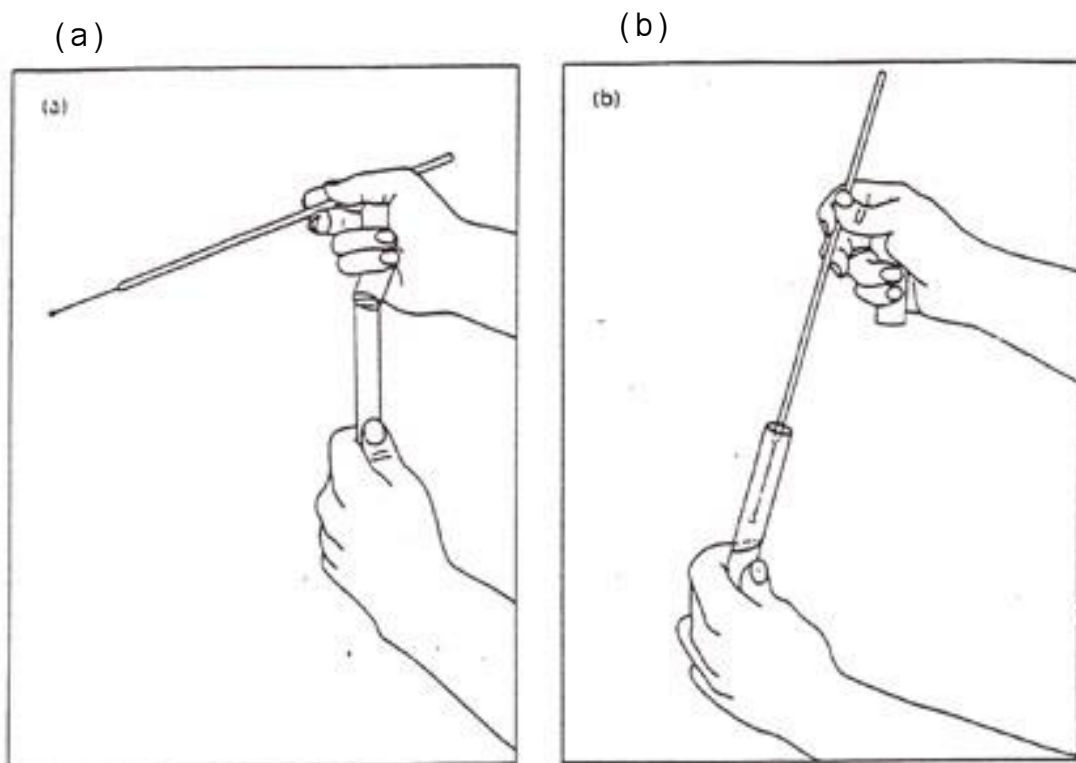
សម្ភារៈសម្រាប់តុវិភាគមួយ៖

- nutrient agar slant ដែលមានផ្ទុក *Serratia marcescens* ចំនួន ១ ទីប
- nutrient agar slant ដែលមានផ្ទុក *Micrococcus luteus* ចំនួន ១ ទីប
- nutrient agar slant ចំនួន ៤ ទីប
- លូបសម្រាប់ចាក់ចម្លងមេរោគ
- ចំហេះប៊ិញស៊ុន (Bunsen burner)

៦.៣ ដំណើរការពិសោធន៍

១. ផ្ទេរមេរោគ *Serratia marcescens* ដែលបានបណ្តុះរួច។ រៀបចំទីបសម្រាប់បណ្តុះ (culture tubes) ដាក់ក្នុងចង្កាក់ដាក់ទីបនេះនៅពីមុខអ្នក។ កាន់ទីបដែលមានមេរោគ *Serratia marcescens* ដោយប្រើដៃឆ្វេង ដោយឲ្យគ្នានៃទីបនេះបញ្ឈរត្រង់ឈមស្របនឹងបាតដៃដោយប្រើមេដៃរបស់អ្នក (រូបភាព ៦.១)។ កាន់លូបសម្រាប់ចាក់ចម្លងមេរោគនៅដៃស្តាំ ដូចពេលអ្នកកាន់ខ្មៅដៃសរសេរដែរ។ ប្តូរទីតាំងទីបបណ្តុះមកដៃស្តាំវិញប្រសិនបើអ្នកសរសេរអក្សរដៃឆ្វេង។

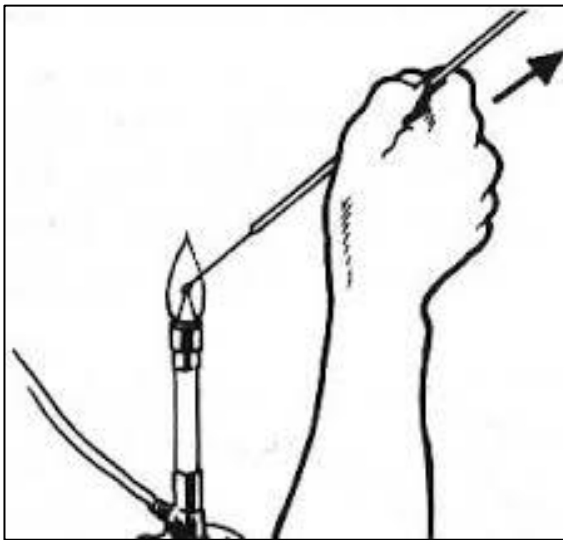
២. ស្ទើរលូបសម្រាប់ចាក់ចម្លងមេរោគ ដោយកម្ដៅផ្នែកដែលជាលូសទាំងអស់ឲ្យទៅជាពណ៌ ក្រហមដោយប្រើអណ្តាតភ្លើងនៃចំហេះបិញស៊ុន (រូបភាព ៦.២)។
៣. ខណៈដែលទុកឲ្យលូសចុះត្រជាក់រយៈពេលពីរបីនាទីនេះ អ្នកត្រូវដកគម្របទីបចេញដែល មានបង្ហាញដូចខាងក្រោម៖
- ខណៈពេលដែលកាន់លូបក្នុងទម្រង់ដូចជាខ្មៅដៃ ត្រូវកាន់គម្របទីបដោយប្រើកូនដៃ និង បាតដៃស្តាំ បន្ទាប់មកអ្នកយកគម្របទីបចេញ និងកាន់វាដូចទីតាំងបានបញ្ជាក់។ ចៀសវាង ប៉ះគែមនៃមាត់ទីប ខណៈពេលអ្នកដកគម្របចេញ។ កម្ដៅមាត់ទីបដោយរុញវាស្ទើរទៅលើ អណ្តាតភ្លើង។



រូបភាព ៦.១ ការផ្ទេរមីក្រូមពីចំណីវិទ្យុមកចំណីវិទ្យុដោយប្រើលូបស្ទើរលូប

៤. យកលូបត្រជាក់ ដែលបានស្ទើរលូបនេះទៅប៉ះតិចៗស្ទើរនៅលើផ្ទៃនៃបាក់តេរី ដែលបាន បណ្តុះរួច បន្ទាប់មកដកលូបចេញ និងបិទគម្របទីបវិញ និងដាក់ទីបនេះទៅក្នុងចង្កាក់។ ដកចេញទីបមួយ ដែលមិនទាន់បានចាក់ចម្លងមេរោគបញ្ចូល ដែលអ្នកគិតថាអ្នកនឹងចាក់ ចម្លងមេរោគទៅក្នុង រួចដកគម្របចេញដោយប្រើកូនដៃស្តាំ និងបាតដៃដូចការធ្វើលើកមុន។ ផ្ទេរមេរោគមួយចំនួន ដែលបានផ្ទុះទៅកាន់ផ្ទៃនៃចំណីបាហ្មយស្ទើរលូបថ្មីមួយទៀត ដោយ ពង្រាយពួកមេរោគទាំងនេះឲ្យបានទម្រង់ជាបន្ទាត់ទឹករលកដោយការឆ្លុះលូបដោយកម្លាំង សង្កត់តិចៗ ចាប់ពីផ្នែកបាតនៃ slant រហូតដល់ផ្នែកចុងបំផុតនៃ slant។

៥. ដុតមាត់ទីបដូចលើកមុន។ បន្ទាប់ពីដកលូបចេញ ត្រូវគ្របគម្របវិញ និងដុតផ្នែកដែលជាលូសឲ្យបានសព្វដើម្បីសម្លាប់រាល់មេរោគដែលនៅសេសសល់ទាំងអស់។
៦. អនុវត្តជដែលនូវដំណើរការពិសោធនេះដោយការផ្ទេរមេរោគ *Micrococcus luteus* ។ សរសេរស្លាកសម្គាល់នៅលើទីបនីមួយៗដែលមានមេរោគ។ យកពួកslant ដែលបានចាក់ចម្លងមេរោគបញ្ចូលរួចថ្មីៗចំនួនមួយសម្រាប់ ទៅដាក់បណ្តុះក្នុងទូនៅសីតុណ្ហភាព ៣៧ °C និងទុកមួយសម្រាប់ទៀតនៅសីតុណ្ហភាពបន្ទប់។



រូបភាព ៦.២ ការស្ទើរលូបសម្រាប់ចម្លងមេរោគដោយអណ្តាតភ្លើង

ការត្រួតពិនិត្យទីបជាដំណាក់កាលទី ២

អង្កេតលក្ខណៈរូបរាងនៃគ្រប់មេរោគដែលបានផ្ទេរទៅក្នុងទីបទាំងអស់ បន្ទាប់ពីការភ្លាស់រយៈពេលចន្លោះពី ២៤ ទៅ ៤៨ ម៉ោង។ ត្រូវឲ្យអ្នកបង្រៀនរបស់អ្នក ត្រួតពិនិត្យលក្ខណៈរូបរាងនៃមេរោគក្នុងទីប ដែលវាជាអ្នកកំណត់ភាពប៉ិនប្រសព្វនៃបច្ចេកទេសចាក់ចម្លងមេរោគរបស់អ្នក។

៦.៤ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ៦

១. តើអ្នកគិតថាទីប slants គួរតែត្រូវបានប្រើដើម្បីអ្វី?

ហេតុអ្វីបានជាអ្នកដុតលូបមុនពេលផ្ទេរមេរោគ?

២. ហេតុអ្វីបានជាវាសំខាន់ដែលប្រើបច្ចេកទេសសម្លាប់មេរោគ?

៣. ហេតុអ្វីបានជាអ្នកត្រូវទុកលូបឲ្យចុះត្រជាក់មុនពេលផ្ទេរមេរោគ?

៤. តើមានអ្វីផ្សេងទៀតក្រៅពីលូប ដែលអ្នកប្រើដើម្បីផ្ទេរបាក់តេរី?

លំហាត់ ៧៖ ការព្រែកបាក់តេរីយ៉ាបាតពូជសុទ្ធ

៧.១ សេចក្តីផ្តើម

ការអភិវឌ្ឍដំបូងរបស់អតិសុខុមប្រាណវិទ្យាឲ្យទៅជាមុខវិជ្ជាវិទ្យាសាស្ត្រ បានផ្អែកលើបច្ចេកទេសសាមញ្ញពីរ ដែលជាវិធីសាស្ត្រព្រែកមីក្រូសរីរាង្គចេញជាប្រភេទផ្សេងៗដាច់គ្នា និងថែរក្សាពួកវាទុកបានយូរក្នុងទម្រង់ជាពូជសុទ្ធ។ បន្ទាប់ពីបច្ចេកទេសទាំងពីរប្រភេទនេះ ត្រូវបានបង្កើតឡើង ទើបគេអាចមានលទ្ធភាពព្រែកមីក្រូសរីរាង្គចេញពីសរីរាង្គ ដែលវាស់នៅជាមួយបាន។ បន្ទាប់មក មីក្រូសរីរាង្គទាំងនេះ អាចត្រូវបានគេយកមកសិក្សាស្រាវជ្រាវដោយមានទំនុកចិត្ត សារសំខាន់ រួមនិងលក្ខណៈអត្តចរិតរបស់ពួកវា ក៏អាចត្រូវបានគេព្យាករណ៍ទុកនោះដែរ។ បាក់តេរីពូជសុទ្ធ (*pure culture*) សម្រៅទៅលើពូជ ដែលកោសិកានីមួយៗ គឺជាជំនាន់ក្រោយផ្ទាល់នៃកោសិកាតែមួយ។ បាក់តេរីពូជសុទ្ធ ត្រូវបានគេប្រទះឃើញដោយកម្រនៅក្នុងមជ្ឈដ្ឋានធម្មជាតិ ក្រោយពីប្រើបច្ចេកទេសពិសេសៗនៃការព្រែក។

ការព្រែកនូវមីក្រូសរីរាង្គមួយប្រភេទពីសហគមន៍មីក្រូបដែលមានទំនាក់ទំនងយ៉ាងស្មិតរមួត ជានិច្ចកាលចាប់ផ្តើមដោយប្រើការបណ្តុះបែបជម្រើស (*enrichment culture*)។ លក្ខខណ្ឌដែលប្រើដើម្បីទទួលបានការបណ្តុះបែបជម្រើសដែលសមស្រប មានភាពខុសគ្នាខ្លាំង ដែលអាស្រ័យទៅលើប្រភេទមីក្រូសរីរាង្គដែលយើងកំពុងវិភាគរក។ ទោះបីជាយ៉ាងក៏ដោយ គោលបំណងនៃការបណ្តុះបែបជម្រើស តែងតែមានសភាពដូចគ្នាចំពោះការបង្កើតលក្ខខណ្ឌលូតលាស់ ដែលនឹងសមស្របសម្រាប់តែមីក្រូបដែលយើងចង់វិភាគរក ដើម្បីទទួលបាននូវចំនួនដ៏ច្រើនសន្លឹកសន្លាប់នៃមីក្រូបនោះ បើប្រៀបធៀបជាមួយមីក្រូបដទៃទៀតដែលមិនចង់បាន។ តាមរយៈការបណ្តុះបែបជម្រើសបែបនេះ មីក្រូសរីរាង្គដែលយើងចង់បាន ប្រហែលជាត្រូវបានព្រែកដោយស្រួលខ្លាំង ឬមិនសូវស្រួល។ បច្ចេកទេសសាមញ្ញសម្រាប់ការព្រែក ត្រូវបានបង្ហាញនៅក្នុងផ្នែក ២ នៃលំហាត់នេះ ដែលវាជាវិធីសាស្ត្រឆ្លុតនៅលើបានបណ្តុះ (*streak plate method*) ។ វិធីសាស្ត្រផ្សេងៗទៀត មានបច្ចេកទេសពង្រាវសំណាក (*dilution methods*) ដែលនឹងមិនត្រូវបានអនុវត្តនៅក្នុងថ្នាក់រៀនទេ។

៧.២ លំហាត់ ៧ ផ្នែក ១៖ ការបណ្តុះមែបជម្រើស (*Enrichment Culture*)

ចាប់ផ្តើមអនុវត្តការបណ្តុះបែបជម្រើសដែលត្រូវបានរៀបចំរួចជាស្រេចសម្រាប់ការព្រែកបាក់តេរីពូក *Azobacter* ពីដី ដើម្បីបានពូជសុទ្ធ។ *Azobacter* មានសមត្ថភាពរូបសាស្ត្រពិសេសដែលអាចប្រើអាសូតនៃបរិយាកាស (N_2) ដើម្បីបំពេញតម្រូវការអាសូតរបស់វាកំឡុងពេលលូតលាស់។ ដោយសារតែមីក្រូសរីរាង្គតិចតួចពេក អាចប្រើប្រាស់អាសូតក្នុងទម្រង់បែបនេះ ហើយមីក្រូសរីរាង្គតិចតួចមែនទែនរស់នៅដោយសេរី និងត្រូវការខ្យល់ ដូចនេះដំណើរការពិសោធន៍នេះ ប្រើប្រាស់សម្រាប់មីក្រូសរីរាង្គដែលមានលក្ខណៈពិសេសទាំងបីនេះតែប៉ុណ្ណោះ។ ដូចនេះ លំនាំដើមនៃវិធីសាស្ត្របណ្តុះចម្រុះ (*mixed culture*) ដែលយក *Azobacter* ទៅបណ្តុះនៅលើចំណីដែលគ្មានបន្ថែមអាសូត នឹងផ្តល់លក្ខខណ្ឌជម្រើសមួយដល់ការលូតលាស់នៃមីក្រូសរីរាង្គ ដែលមានលទ្ធភាពប្រើប្រាស់អាសូត ពីបរិយាកាស

ប៉ុណ្ណោះ។ កោសិកា Azobacter មានទំហំធំខ្លាំង ហើយកោសិកាជាច្រើន នឹងមានទំហំធំដូចកោសិកា យីស។ ពួកគឺស (cysts) ត្រូវបានបង្កើតឡើងដោយ Azobacter ដែលមានលក្ខណៈដូចអង្គជួសបាក់ តេរី (bacterial endospores) ហើយពួកវាមានដំណកដង្ហើមខាងក្នុងតិចតួច និងធន់នឹងការស្លាប់ ការបំផ្លាញបែបមេកានិច និងកាំរស្មី។ ទោះបីជាយ៉ាងណាក៏ដោយ ពួកវាមិនធន់នឹងកម្ដៅ និងមិនមាន លក្ខណៈសំងំពេញលេញនោះទេ។ ភាពធន់របស់គឺសនេះ គឺដោយសារតែស្រោមគឺស (cyst coat) ។

៧.២.១ សម្ភារៈ

សម្ភារៈសម្រាប់តុពិសោធន៍មួយ៖

- ដីស្នូចច្បារដែលទើបយកមកថ្មីៗ
- ចាហ្គយបណ្តុះចំនួន ២ បានដែលគ្មានផ្ទុកអាសូត (nitrogen-free (Ashby's) agar)
- ចាហ្គយបណ្តុះចំនួន ១ បានដែលគ្មានផ្ទុកអាសូត តែមានអាម៉ូញ៉ូមស៊ុលផាត ០.១% (Ashby's agar with 0.1% ammonium sulfate)
- បន្ទប់បណ្តុះដែលសើម ឬស្អាតស្អាតស្ទើរខ្សែភ្លើង

៧.២.២ ដំណើរការពិសោធន៍

១. រយកម្ទេចដី បានពីស្នូចច្បារចំនួន ២ ទៅ ៣ ដុំ ទៅលើចាហ្គយបណ្តុះមួយបាន ដែលគ្មាន សារធាតុអាសូត។ ស្រដៀងគ្នានេះដែរ ដាក់កម្ទេចដីទៅលើចាហ្គយបណ្តុះមួយបានដែល គ្មានអាសូត តែមានអាម៉ូញ៉ូមស៊ុលផាត ០.១ %។ ដាក់ភ្ជាប់នៅសីតុណ្ហភាពបន្ទប់ដោយឲ្យ ផ្នែកផ្ទុកចាហ្គយបណ្តុះផ្តាច់ចុះក្រោម។ ដាក់បានបណ្តុះនៅក្នុងសម្បកវេចខ្ចប់ដែលអាច ធានាបានថា មីក្រូសរីរាង្គមិនឡើងស្លាប់។ បន្ទប់បណ្តុះនេះ អាចជាសម្បកវេចខ្ចប់ដ៏ធំមួយ ដែលមានកន្លែងសើមនៅលើបាតសម្បកវេចខ្ចប់ និងមានគម្រប (ជាបន្ទះអាលុយមីញ៉ូម បន្ទះប្លាស្ទិច) ដែលការពារកុំឲ្យហួតជាតិទឹកចេញ។ លើសពីនេះទៅទៀត សិស្សអាចរុំគែម បានបណ្តុះរបស់ខ្លួនដោយប្រើស្អុតប្លាស្ទិចរុំខ្សែភ្លើង។
២. ធ្វើការរីកាតបន្ទាប់ពីភ្ជាប់បាន ៥ ទៅ ៧ ថ្ងៃ។ ធ្វើកំណត់សម្គាល់ការលូតលាស់ផ្នែកខាងក្រៅ មីក្រូសរីរាង្គដែលបានពីកម្ទេចដី។ Azobacter នឹងត្រូវបានគេរកឃើញនៅលើបានបណ្តុះ ដោយសារការបង្ហាញជាកូឡូនី ដែលភ្លឺ ប៉ោង ថ្លាបន្តិច និងមានស្នេស្នច្រើន។ ប្រៀបធៀប លក្ខណៈខាងក្រៅនៃទម្រង់កូឡូនី នៅលើបានបណ្តុះផ្ទុកអាសូត ជាមួយនឹងបានបណ្តុះ ដែលគ្មានអាសូត។ អ្នកនឹងកត់ត្រាការអង្កេតរបស់អ្នកនៅក្នុងរបាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍។ ហាមដកគម្របចេញពីបានបណ្តុះដែលផ្ទុកអាសូត។
៣. រៀបចំស្រទាប់មេរោគដាក់លើបន្ទះកញ្ចក់ តាមដែលចាំបាច់សម្រាប់អង្កេតមើលការលូត លាស់របស់ Azobacter ដោយប្រើមីក្រូទស្សន៍។ Azobacter ជាប្រភេទបាក់តេរីមួយប្រភេទ

មានទំហំធំបន្តិច ដែលជាក្រាមអវិជ្ជមាន និងជាញឹកញាប់ស្ថិតនៅជាគូៗ ក្នុងរូបរាងជាគ្រាប់មូលតូចៗ ឬដំបងអេលីប។

៤. ត្រូវធ្វើការព្រែក Azobacter ឲ្យសុទ្ធ ចេញពីបានបណ្តុំបែបជម្រើស ដោយការប្រើទម្រង់ការឆ្លុតលើបានបណ្តុះ (streak plate) និងចំណី Ashby's medium (គ្មានផ្ទុកអាសូត) ។
៥. ដាក់ក្លាស់បានដែលបានឆ្លុតមេរោគលើចាហ្គយបណ្តុះ (ផ្តាច់ផ្នែកមានចាហ្គយចុះក្រោម) រួចនេះ នៅសីតុណ្ហភាពបន្ទប់រហូតដល់ការពិសោធន៍នៅលើកក្រោយ។

៧.២.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ៧ ផ្នែក ១

១. តើនៅលើបានបណ្តុះមួយណា ដែលអ្នកបានឃើញការលូតលាស់មានច្រើនជាងគេ? ទាយថាហេតុអ្វីបានជាហេតុការណ៍នេះបានកើតឡើង ។

២. ធ្វើការអង្កេតមើលចុងក្រោយដោយប្រើមីក្រូទស្សន៍ និងដោយប្រើភ្នែកទទេទៅលើធម្មជាតិនៃការដុះលូតលាស់ដែលមាននៅលើបានបណ្តុះដែលបានឆ្លុតចាហ្គយបណ្តុះ (streak plate)។ គូររូបភាពតំណាង និងសង្ខេបលទ្ធផលរបស់អ្នក។ ចំណាំ៖ នៅពេលពិពណ៌នាពីកូឡូនីដែលមាននៅលើបានដែលមានចាហ្គយបណ្តុះ ជាដំបូង អ្នកគួរមើលទៅលើសភាពកូឡូនីទាំងមូល ហើយសួរខ្លួនឯង តើវាមានជាយដែលសភាពភ្លឺ ស្រអាប់ ត្រឹម មានរោមញ័រ មូល ប៉ោង រាបស្មើ មូលប៉ោង ឬក្រឡេងក្រឡួញ ? តើមានទំហំប៉ុណ្ណាដែរ? តើវាមានពណ៌ដែរ ឬទេ? តើវាមានពណ៌អ្វី?

៣. ការដុះលូតលាស់មួយចំនួននៃមីក្រូបបានពីកម្ទេចដី នៅលើចាហ្គយបណ្តុះគ្មានអាសូត មិនមែនជាពួក Azobacter ទេ តែមានមួយចំនួនផ្សេងជាពួកនេះ ។ តើអ្នកគួរពន្យល់តថភាពនេះដោយរបៀបណា?

៧.៣ លំហាត់ ៧ ផ្នែក ២៖ ការព្រែកមេរោគដោយវិធីសាស្ត្រឆ្លុតនៅលើចាហ្គយ

ទម្រង់ការនៃការព្រែកមេរោគដោយឆ្លុតនៅលើចាហ្គយបណ្តុះ ជាវិធីសាស្ត្រស្តង់ដារមួយដើម្បីទទួលបានមេរោគពូជសុទ្ធ ។ វាក៏អាចត្រូវបានគេប្រើប្រាស់ដើម្បីកំណត់ការចម្លងចូលនៃមេរោគផ្សេង

ដែលអាចមានពេលពិសោធន៍។ កំណត់ត្រាដែលដាក់នៅលើលូប ត្រូវបានគេពង្រាយនៅលើផ្ទៃរបស់ ចាហ្គយដែលសមស្រប ដែលតាមរយៈនេះ គេអាចញែកបណ្តុំដ៏ធំនៃមេរោគឲ្យទៅជាកោសិកា ដាច់ៗ គ្នា ឬបណ្តុំដែលតូចៗ។ កោសិកាមេរោគដែលបានពង្រាយនៅលើចាហ្គយ នឹងវិវត្តទៅជាកូឡូនីមួយៗ ដែលដាច់គ្នា។ ការយកចំណែកនៃកូឡូនីដែលបានញែករួច និងឆ្លុះតាមម្តងទៀតទៅលើចាហ្គយថ្មីមួយ ជួយបង្កើនប្រូបាប៊ីលីតេនៃការទទួលបានពូជមេរោគដែលសុទ្ធ។

៧.៣.១ សម្ភារៈ

សម្ភារៈសម្រាប់សិស្សម្នាក់៖

- ចាហ្គយ nutrient agar ចំនួន ៥ បាន ដែលពីរបានប្រើសម្រាប់ការពិសោធដំណាក់កាល ទី ២
- លូបសម្រាប់ចាក់ចម្លងមេរោគ

សម្ភារៈសម្រាប់តុពិសោធន៍មួយ៖

- ចំណីរាវដែលមានផ្ទុក *Escherichia coli* (Broth culture of *Escherichia coli*)
- ចំណីរាវដែលមានផ្ទុក *Micrococcus luteus* (Broth culture of *Micrococcus luteus*)
- ចំណីរាវដែលមានផ្ទុកមីក្រូសរីរាង្គចម្រុះ (Broth culture of mixed organisms)

៧.៣.២ ដំណើរការពិសោធន៍

សូមមើលរូបភាព ៧.១

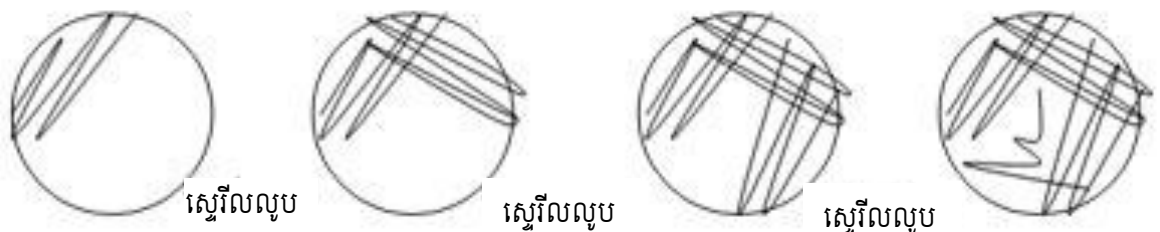
ពិសោធន៍ដំណាក់កាលទី ១៖

១. ដាក់បានមានចាហ្គយបណ្តុះឲ្យរាបស្មើទៅលើតុពិសោធន៍។ ដោយប្រើលូបដែលបានដុត ថ្មីៗ និងចុះត្រជាក់ ឆ្អឹងយកបរិមាណដ៏តិចនៃ *E.coli* ដែលបានបណ្តុះរួច ចេញពីទីប។ ដក គម្របបានបណ្តុះចេញដោយប្រើដៃម្ខាងទៀតឲ្យបានខ្ពស់ល្មម ចៀសវាងកុំឲ្យចំណីចាហ្គយ ឆ្លងចូលមេរោគពីខ្យល់ ពេលប្រើលូបឆ្លុះមេរោគលើចាហ្គយ។ ឆ្លុះមេរោគដែលជាប់លូបថ្មី មៗទៅលើផ្ទៃចាហ្គយដែលត្រូវបានបង្ហាញនៅខាងក្រោម។
២. ចាប់ផ្តើមឆ្លុះពីដោយផ្ទៃរបស់ចាហ្គយដោយផ្ទាល់។ ឲ្យលូបប៉ះផ្ទៃតែមចាហ្គយតែបន្តិច និង បន្តឆ្លុះចូលមកក្នុងឲ្យបានជាឆ្លុះស្របជិតៗគ្នារហូតបានផ្ទៃប្រមាណ ១/២ នៃបានដោយ គ្មានប្តូរលូបថ្មី។
៣. ដុតលូប និងទុកវាឲ្យត្រជាក់។ បង្វិលបានបណ្តុះក្នុងទិសដៅបញ្ជ្រាសទ្រនិចនាទិកឲ្យបាន ៩០ ដឺក្រេ។ ជាថ្មីម្តងទៀត ចាប់ផ្តើមដាក់លូបនៅចំណុចមួយនៅដោយនៃបានបណ្តុះ ហើយ ឆ្លុះដូចមុនឲ្យបាន ១/៤ នៃបានបណ្តុះ។ ឆ្លុះពី ១ ទៅ ៣ ដងនៅលើចំណែកដ៏តូចនៃកន្លែង ដែលត្រូវបានចាក់ចម្លងមេរោគចូល។ បន្តឆ្លុះផ្នែកដែលសល់នៃចំណែកនោះ ប៉ុន្តែលើកនេះ មិនត្រូវឆ្លុះឲ្យត្រួតលើកន្លែងដែលបានចាក់ចម្លងមេរោគចូលរួចទេ។

៤. ដុតលូប និងទុកវាឲ្យត្រជាក់។ បង្វិលបានបណ្តុះក្នុងទិសដៅបញ្ជ្រាសទ្រនិចនាទិកាឲ្យបាន ៩០ ដឺក្រេមួយទៀត និងឆ្លុះផ្នែកដែលសល់ឲ្យបានពី ៦ ទៅ ៨ ឆ្លុះ ។ ត្រូវប្រាកដថា ២ ទៅ ៣ ឆ្លុះដំបូង ត្រូវត្រួតលើផ្នែកដែលទើបតែបានចាក់ចម្លងមេរោគចូលថ្មីៗ។
៥. គ្របគម្របបានបណ្តុះវិញ និងបិទស្លាកសម្គាល់នៅបាតជាមួយខ្មៅដៃក្រមួន ឬហ្វឺត។ ដាក់ភ្លាស់ដោយឲ្យផ្នែកដែលមានចាហួយផ្តាច់ចុះក្រោម នៅសីតុណ្ហភាព ៣៧°C រហូតដល់ការពិសោធលើកក្រោយ។ បានបណ្តុះ ត្រូវបានដាក់ភ្លាស់ដោយឲ្យផ្នែកដែលមានចាហួយផ្តាច់ចុះក្រោម (inverted position) ដើម្បីការពារកុំឲ្យកើតកំណកញើស និងការពារកុំឲ្យកំណកញើសធ្លាក់លើផ្ទៃចាហួយ ដែលបណ្តាលឲ្យបាក់តេរីក្លាយជាប៉ាត់ប៉ាយពេញទាំងផ្ទៃចាហួយ។ បានចាហួយ ត្រូវបានសរសេរស្លាកសម្គាល់នៅខាងបាតនៃផ្នែកដែលមានចាហួយ និងមិនមែននៅលើគម្របទេពីព្រោះគម្របអាចត្រូវបានគេយកចេញពីផ្នែកដែលមានចាហួយ។
៦. ដោយប្រើបានបណ្តុះដាច់ៗពីគ្នា ដើម្បីឆ្លុះ *Micrococcus luteus* នៅលើចាហួយ និងពូជចម្រុះ ត្រូវអនុវត្តជំហាន ២ ដល់ ៥ ម្តងទៀត។

ពិសោធន៍ដំណាក់កាលទី ២៖

៧. វិភាគរក *E.coli*, *Micrococcus luteus* និងពូជចម្រុះ នៅក្នុងបានបណ្តុះដែលបានឆ្លុះរួចដោយស្វែងរកកូឡូនីដែលព្រែកដាច់ពីគ្នាបានយ៉ាងល្អនៃប្រភេទបាក់តេរីទាំងពីរនេះ។ អ្នកគួរតែមើលតែផ្ទៃរបស់កូឡូនី។ អ្នកជ្រើសរើសយកកូឡូនីមួយដែលស្ថិតនៅដាច់ពីគេ និងប្រើលូបដែលបានស្នើរីលរួចទៅផ្ទះមួយចំណែកនៃកូឡូនីទៅដាក់បានបណ្តុះដែលមាន nutrient agar (nutrient agar plate) ។ ធ្វើស្លាកសម្គាល់បានបណ្តុះ និងភ្លាស់វានៅ ៣៧ °C រហូតដល់ការពិសោធន៍លើកក្រោយ។ ត្រូវប្រើបានបណ្តុះមួយសម្រាប់កូឡូនីដែលបានព្រែករួចនីមួយៗ។



រូបភាព ៧.១ ផ្ទៃផ្នែកដែលមានចាហួយនៃបានបណ្តុះ

៧.៣.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ៧ ផ្នែក ២

១. អនុវត្តការបន្ស៊ីពណ៌ដើម្បីកំណត់ក្រាមមេរោគទៅលើកូឡូនីមួយចំនួនដែលដុះដាច់ពីគ្នា។

២. តើអ្វីទៅជាប្រតិកម្មបន្ស៊ីពណ៌ក្រាមនៃ *E.coli* ? *Micrococcus luteus* ?

៣. តើបាក់តេរីនីមួយៗមានរូបរាងដូចម្តេច ? តើការតម្រៀបនៃកោសិកាមានលក្ខណៈដូចម្តេចដែរ ?

៤. ប្រសិនបើ អ្នកមិនបានទទួលកូឡូនីដែលដុះដាច់ពីគ្នាទេ តើអ្នកគិតថា អ្នកបានធ្វើអ្វីខុស ?

៥. ហេតុអ្វីបានជាអ្នកគិតថា វាមានសារសំខាន់ ដែលអ្នកត្រូវតែត្រួតកូឡូនីដែលដុះដាច់ពីគ្នាម្តងទៀត ?

លំហាត់ ៨៖ កាយវិភាគវិទ្យានៃបាក់តេរី (Cross Anatomy of Bacteria)

៨.១ សេចក្តីផ្តើម

ការសិក្សារចនាសម្ព័ន្ធបាក់តេរី ជួយយើងឲ្យយល់ពីលក្ខណៈ និងតួនាទីជីវសាស្ត្រសំខាន់ៗរបស់បាក់តេរី។ ភាគច្រើននៃលក្ខណៈរបស់រចនាសម្ព័ន្ធទាំងនេះ មានទំហំតូចណាស់ ដែលពួកវាអាចត្រូវបានគេសិក្សាតែពេល ដែលមានវត្តមានមីក្រូទស្សន៍អេឡិចត្រុងប៉ុណ្ណោះ។ ទោះបីជាយ៉ាងណាក៏ដោយ បាក់តេរីខ្លះមានលក្ខណៈកាយវិភាគវិទ្យាទាំងមូលជាក់លាក់ ដែលមានសារៈសំខាន់ណាស់ ក្នុងការធ្វើអត្តសញ្ញាណកម្មតាមរយៈតែមីក្រូទស្សន៍ត្រូវការពន្លឺ ឬសូម្បីតែដោយគ្មានមីក្រូទស្សន៍ទាល់តែសោះ។ លំហាត់ពីរដែលនៅបន្ទាប់ គឺផ្តោតសំខាន់ទៅលើលក្ខណៈពីរក្នុងចំណោមលក្ខណៈទាំងនេះរួមមានផ្លាស្វែល និងអង់ដូស្ត្រ។ ផ្លាស្វែលជាដៃដូចឃ្លាស់របស់បាក់តេរី ប៉ុន្តែងាយបែកបាក់ ដែលមានមុខងារក្នុងការបង្កាត់ទី ឬការកម្រើករបស់បាក់តេរីដែលអាចឲ្យបាក់តេរីបង្វិលខ្លួន និងជាលទ្ធផល ផ្លាស់ទីពីមួយកន្លែងទៅមួយកន្លែងផ្សេងទៀត។ អង់ដូស្ត្រ ផ្តល់ជាលក្ខណៈធន់ពិសេសដល់បាក់តេរីចំពោះភាពមិនសមប្រកបនៃលក្ខខណ្ឌបរិស្ថាន។

៨.២ លំហាត់ ៨ ផ្នែក ១៖ ផ្លាស្វែល

រចនាសម្ព័ន្ធដែលដើរតួនាទី សម្រាប់បង្កាត់ទីពិតប្រាកដរបស់បាក់តេរី ដែលអាចចល័តបាននោះគឺ មានទំហំតូចពេករហូតដល់មិនអាចត្រូវបានគេមើលឃើញបានដោយប្រើមីក្រូទស្សន៍ត្រូវការពន្លឺ។ ទោះបីជាយ៉ាងណាក៏ដោយ ទម្រង់ការបន្ស៊ីពណ៌ដែលត្រូវបានរៀបចំបានយ៉ាងល្អត្រូវបាននាំយកមកដើម្បីលាបពណ៌ផ្ទៃផ្លាស្វែល រហូតដល់ផ្ទៃផ្លាស្វែលមានកម្រាស់ក្រាស់ សមស្របអាចពិនិត្យមើលឃើញបាន។ ទម្រង់ការបន្ស៊ីពណ៌ប្រភេទបែបនេះ មានការលំបាកខ្លាំងសូម្បីតែចំពោះអ្នកជំនាញក៏ដោយ ដូចនេះនៅពេលបន្ស៊ីពណ៌ផ្លាស្វែល យើងនឹងជួបអ្វីផ្សេងពីអ្វីដែលបានសិក្សានៅក្នុងថ្នាក់។ បន្ទះកញ្ចក់ នឹងត្រូវបានប្រើប្រាស់ ដើម្បីបង្ហាញឲ្យឃើញនូវពណ៌ដែលបានបន្ស៊ីដោយជោគជ័យទៅលើផ្លាស្វែលនៃបាក់តេរីអាចចល័តមួយចំនួន។ បាក់តេរីមួយចំនួន អាចចល័តបានដោយប្រើផ្លាស្វែលតែមួយប៉ុណ្ណោះ ប៉ុន្តែបាក់តេរីជាច្រើន មានផ្លាស្វែលច្រើន ហើយការតម្រៀបគ្នានៃផ្លាស្វែលទាំងនេះ ជាធម្មតាមាន លក្ខណៈមិនប្រែប្រួល និងមានសភាពខុសៗគ្នា។ ការវិវត្តដ៏អស្ចារ្យនូវចំណេះដឹងពីផ្លាស្វែល ត្រូវបានបង្កើតឡើងកាលណាមានការអភិវឌ្ឍមីក្រូទស្សន៍អេឡិចត្រុងដែលសុទ្ធសឹង និងការអភិវឌ្ឍបច្ចេកទេសនៃការប្រមូលផ្តុំ និងបន្សុទ្ធផ្លាស្វែល ដើម្បីការសិក្សាផ្នែកគីមី។



រូបភាព ៨.១ ការបង្កើតជំងឺផ្លាសែល
Leifson បង្ហាញឲ្យឃើញ នូវចំនួនដ៏ច្រើន
នៃផ្លាសែល ដែលនៅខាងចុង *Spirillum*
Volutans ដ៏ធំរបស់បាក់តេរី



រូបភាព ៨.២ ផ្លាសែលនៅលើខ្លួនបាក់តេរី

៨.២.១ សម្ភារៈ

សម្ភារៈសម្រាប់តុពិសោធន៍មួយ៖

- ចំណីរាវ (broth culture) ដែលមានផ្ទុក *Proteus morganii*, *Escherichia coli*,
Bacillus subtilis និង *Staphylococcus aureus*

- ទីបដែលមានជម្រៅជ្រៅចំនួន ៤ ដែលផ្ទុក triphenyl tetrazolium chloride (TTC) សម្រាប់ត្រួតពិនិត្យបង្កាត់ទីរបស់មេរោគ
- លូបដែលធ្វើពីល្អស
- ចំហេះបិទស៊ុន

៨.២.២ ដំណើរការពិសោធន៍

ការចាក់ចម្លងមេរោគចូលក្នុងទីបដែលផ្ទុក TTC (Inoculation of TTC Medium)

លំហាត់នេះ ផ្តល់ជាកិត្យានុភាពនៃការបង្ហាញវត្តមានរបស់ផ្លាសែល ដោយការធ្វើតេស្តត្រួតពិនិត្យបង្កាត់ទីរបស់មេរោគ។ នៅទីនេះ មេរោគដែលកំពុងដុះ ត្រូវបានចាក់ចម្លងទៅកាន់ចាហ្វូយដែលមិនស្ងួត (semi-solid agar medium) ហើយវិសាលភាពនៃការលូតលាស់របស់មេរោគទៅឆ្ងាយពីកន្លែងចាក់ចម្លង បង្ហាញឲ្យឃើញពីលទ្ធភាពនៃមេរោគដែលអាចហែលក្នុងចាហ្វូយនេះ។ សារធាតុបណ្តុះពណ៌អង្គធាតុដ៏សំខាន់មួយប្រភេទ ត្រូវបានប្រើជាជំនួយទៅក្នុងចាហ្វូយដើម្បីកំណត់វិសាលភាពនៃការលូតលាស់នេះ។ ការបន្ថែមអំបិលតេត្រាសូលីយ៉ូម (tetrazolium salt) ទៅក្នុង TTC ដោយកំហាប់ ០.០០៥% អាចកំណត់ពីសកម្មភាពជីវសាស្ត្ររបស់មេរោគបាន។ នៅគ្រប់កន្លែងនៃទីបដែលមានការលូតលាស់របស់មេរោគ នោះសារធាតុបណ្តុះពណ៌នេះ ត្រូវបានស្រូបចេញមកក្រៅ ហើយអុកស៊ីតកម្មដោយសារអង់ស៊ីមដេអ៊ីដ្រូសែនណាស (dehydrogenase enzymes) នៃកោសិកាបាក់តេរីដែលអុកស៊ីតកម្មនេះ បម្លែង TTC គ្មានពណ៌ទៅជាពណ៌ formazan ក្រហមមិនរលាយ និងជិតខ្លាំង។

១. ចាក់ចម្លងគ្រប់មេរោគទាំងអស់ដែលផ្តល់ឲ្យនេះ ទៅកាន់ទីបផ្ទុក TTC ដោយប្រើលូបចាក់ចូលសាច់ចាហ្វូយនេះតែម្តងគត់ ដោយឲ្យបានជម្រៅតែពាក់កណ្តាលនៃសាច់ចាហ្វូយប៉ុននោះ។ ការចាក់លូបចូលសាច់ចាហ្វូយនេះ គួរតែមានសភាពត្រង់ពីលើចុះទៅក្រោម និងដកលូបចេញវិញក្នុងទិសដៅដដែល។ ហាមចាក់លូបចូលក្នុងសាច់ចាហ្វូយច្រើនជាងមួយដង។
២. ដាក់ទីបទាំងនេះភ្ជួរដោយបញ្ឈរឲ្យត្រង់ នៅសីតុណ្ហភាព ៣៧°C។

ពិសោធន៍ដំណាក់កាលទី ២៖

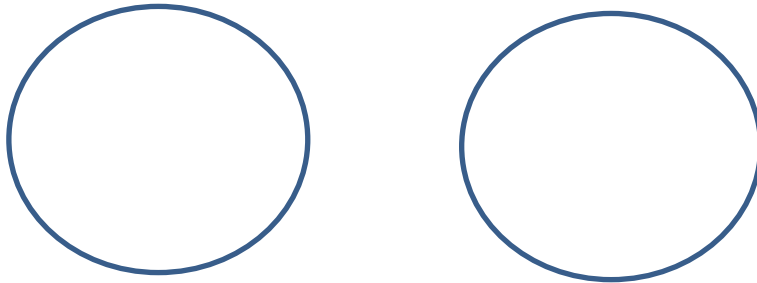
៣. ធ្វើការអង្កេតការលូតលាស់របស់មេរោគ ដែលមានលក្ខណៈជាបន្ទាយចេញពីកន្លែងដែលចាក់លូបចូល។

៨.២.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ៨ ផ្នែក ១

១. ពិពណ៌នាពីលក្ខណៈខាងក្រៅរបស់ការលូតលាស់នេះ។

២. សរីរាង្គណាខ្លះដែលផ្លាស់ទី? សរីរាង្គណាខ្លះ ដែលមិនផ្លាស់ទី?

៣. គូររូបភាពតំណាងការលូតលាស់នៃសរីរាង្គនីមួយៗ ។



៨.៣ លំហាត់ ៨ ផ្នែក ២៖ អង្គជួស្ករ (Endospores)

ស្ករជាជីវិតសំងំដោយមានរចនាសម្ព័ន្ធជន់មួយ ដែលត្រូវបានបង្កើតឡើងជាចំបងដោយបាក់តេរីពីរប្រភេទ គឺ *Bacillus* និង *Clostridium* ដែលមានសារសំខាន់ក្នុងវិទ្យាសាស្ត្រ ហើយថែមទាំងមានសារសំខាន់ចំពោះឧស្សាហកម្មផលិតចំណីអាហារ។ បាក់តេរីទាំងនេះ មានសីងគ្រប់ទីកន្លែងក្នុងធម្មជាតិ និងមានតួនាទីយ៉ាងសំខាន់ជាអ្នកបំបែក និងអ្នកបង្កជំងឺធ្ងន់ធ្ងរ ពីព្រោះតែ ពួកវាមួយចំនួន អាចបង្កើតសារធាតុពុលដែលពុលខ្លាំង។ ស្ករ (spores) ត្រូវបានសរសេរជាអង្គជួស្ករ (endospores) ពីព្រោះពួកវាត្រូវបានបង្កើតនៅក្នុងកោសិកាបាក់តេរី ដែលនៅក្នុងកោសិកាមួយមានអង្គជួស្ករមួយ។ អង្គជួស្ករ ជាទម្រង់កោសិកាធនជាងគេ ដែលគេស្គាល់។ ស្ករអាចនៅរស់ក្នុងរយៈពេលដ៏យូរក្រោមលក្ខខណ្ឌបរិស្ថានដែលមិនសមប្រកប បន្ទាប់មកបង្កើតបានកោសិកាបាក់តេរីថ្មីមួយ។ ទម្រង់ការបន្ស៊ីពណ៌ដែលធម្មតា មិនអាចបន្ស៊ីពណ៌អង្គជួស្ករបានទេ ដោយសារសារធាតុបណ្តុះពណ៌ មិនអាចជ្រាបតាមស្រោមស្ករបាន។ ទោះបីយ៉ាងណាក៏ដោយ នៅពេលដែលស្ករត្រូវបានបន្ស៊ីពណ៌ដោយបច្ចេកទេសពិសេស នោះស្ករអាចស្រូបសារធាតុបណ្តុះពណ៌បាន ហើយពណ៌នេះ មិនអាចត្រូវបានដកចេញដោយងាយទេ។

៨.៣.១ សម្ភារៈ

សម្ភារៈសម្រាប់មន្ទីរពិសោធន៍៖

- ឆ្នាំងទឹកពុះ (boiling water bath)

សម្ភារៈសម្រាប់តុពិសោធន៍មួយ៖

- ទីប nutrient agar slants ដែលផ្ទុក *Bacillus cereus* និង *Escherichia coli* បានបណ្តុះរួចរយៈពេលពី ៧២ ទៅ ៩៦ ម៉ោង
- សូលុយស្យុងពណ៌បៃតងបានពី malachite កំហាប់ ៥ %
- សូលុយស្យុងរាវនៃ safranin O កំហាប់ ០.៥ %

- ទីបង្កកសូលុយស្យុងអំបិលដែលបានស្នើរល្អច ចំនួន ២
- បន្ទះកញ្ចក់ និងគម្របបន្ទះកញ្ចក់

៨.៣.២ ដំណើរការពិសោធន៍

១. ការបន្ស៊ីពណ៌ស្ករ៖

- a. ឆ្កិះបំណែកនៃមេរោគនីមួយៗទៅដាក់ទីបដាច់ពីគ្នាដែលផ្ទុកសូលុយស្យុងអំបិល ០.៨៥%
 - b. បន្ថែមសូលុយស្យុងពណ៌បៃតងបានពី malachite ប្រហែលជា ១ ទៅ ២ ដំណក់
 - c. ដាក់នៅលើកន្លែងឆ្នាំងទឹកពុះ (boiling water bath) រយៈពេល ២០ នាទី។ (ដំណាក់កាលពី a ដល់ c ត្រូវបានធ្វើរួចរាល់សម្រាប់អ្នក)
 - d. ដាក់កំណាមេរោគចំនួន ២ លូបទៅលើបន្ទះកញ្ចក់ដែលស្អាត និងពង្រាយវានៅលើនោះដោយប្រើលូប ដូចការបន្ស៊ីពណ៌កំណត់ក្រាមបាក់តេរីដែរ ។
 - e. សម្អាតដោយប្រើខ្យល់ និងបញ្ចប់វាទៅលើបន្ទះកញ្ចក់ដោយប្រើកម្ដៅ។
 - f. បន្ស៊ីពណ៌ជាមួយ Safranin រយៈពេល ១ នាទី ។
 - g. លាងជម្រះដោយប្រុងប្រយ័ត្នខ្លាំង
 - h. សម្អាតដោយប្រើខ្យល់ និងវិភាគវាដោយមានជំនួយពីប្រេង ។
២. រៀបចំបន្ទះមេរោគសម្រាប់បន្ស៊ីពណ៌កំណត់ក្រាម (Gram-stained smears) ឲ្យបានគ្រប់សរីរាង្គនីមួយៗដោយយកចេញពី slant ដើម។ តើពួកស្ករទាំងនេះលេចឡើងក្នុងទម្រង់បែបណាដែរ? បញ្ចូលការពិពណ៌នានៃទម្រង់ស្ករទៅក្នុងរបាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍របស់អ្នក។ គោលិកាខ្លាញ់ ជាវចនាសម្ព័ន្ធខាងក្នុងផ្សេងទៀតតែមួយគត់ ដែលអាចលេចឡើងនៅក្នុងការបន្ស៊ីពណ៌ ក្នុងរូបរាងជាគោលិកាដែលមិនរងនូវការបន្ស៊ីពណ៌។ ការបន្ស៊ីពណ៌ស្ករបង្ហាញឲ្យឃើញពីភាពខុសគ្នារវាងវចនាសម្ព័ន្ធទាំងពីរនេះ។

៨.៣.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ៨ ផ្នែក ២

១. ប្រៀបធៀបទំហំ និងរូបរាងខាងក្រៅនៃស្ករ និងកោសិកាដែលសកម្ម (vegetative cells)។ ធ្វើការព្យាករណ៍ខុសគ្នារវាងស្ករសេរី (free cell) និងដែលនៅជាមួយកោសិកាសកម្មដែលចាស់ (old vegetative cell) ឬហៅថា sporangium។ កំណត់សម្គាល់ទីតាំងរបស់ស្ករនៅក្នុងកោសិកា(អង្កេតមើលថា គ្មានកោសិកាណាផ្ទុកស្ករប្រើនជាងមួយទេ)។ សង្ខេបការអង្កេតតាមដានរបស់អ្នកនៅខាងក្រោមនេះ។

២. តើស្ត្រីដែលបានបន្ស៊ីពណ៌រួចមានពណ៌អ្វី? តើកោសិកាម្ចាស់បញ្ជី (កោសិកាសកម្ម) (host cell) មានពណ៌អ្វី?

លំហាត់ ៩៖ ចំណីសម្រាប់បណ្តុះបេរោគ (The Culture Medium)

៩.១ សេចក្តីផ្តើម

មីក្រូសរីរាង្គ ត្រូវការធាតុគីមី សម្រាប់ការលូតលាស់ ដូចគ្នាដែលពួកសារពាង្គកាយមានជីវិតធំៗ ត្រូវការដែរ ហើយពួកវាទទួលបានធាតុទាំងនេះក្នុងបរិស្ថានដែលពួកវានៅក្បែរ។

បរិស្ថានមីក្រូបពិសេសៗ ដែលជាសូលុយស្យុង ដើរតួនាទីជាប្រភពនៃសារធាតុចិញ្ចឹម សំដៅទៅលើ “ ចំណីបណ្តុះ ” (culture media)។ ចំណីបណ្តុះដែលសមស្រប ត្រូវបានគេបង្កើតឡើងដើម្បីជួយ ញែកពួកមីក្រូសរីរាង្គ កំណត់អត្តសញ្ញាណពួកវា សិក្សាពីពួកវាឲ្យបានលម្អិត ព្រមទាំងតម្រូវការលូតលាស់របស់ពួកវានៅក្នុងបណ្តាលក្ខខណ្ឌដែលជាក់លាក់។ ចំណីបណ្តុះ ជាធម្មតាផ្ទុកនូវប្រភពមួយនៃ ថាមពលបានពីកាបូន និងផ្ទុកនូវរាល់ប្រភព ដែលសមស្របនៃ អាសូត និងបណ្តាធាតុដូចជា ស៊ុលផួរ ផូស្វ័រ និងធាតុផ្សេងៗទៀត (ពួកអ៊ីយ៉ុងលោហៈ)។ វាមានសារសំខាន់ណាស់ចំពោះចំណីបណ្តុះដែល ត្រូវរក្សា pH ឲ្យថេរ កំឡុងពេលលូតលាស់នៃមីក្រូសរីរាង្គ។

ចំណីបណ្តុះ អាចត្រូវបានចែកជាក្រុមដោយផ្អែកទៅលើដំណើរការនៃការបង្កើតទម្រង់ និងការ ប្រើប្រាស់របស់ពួកវា។ ដោយផ្អែកទៅលើដំណើរការនៃការបង្កើតទម្រង់ ចំណីបណ្តុះមួយ អាចត្រូវបាន គេស្គាល់សមាសធាតុផ្សំ (សំយោគ) (defined or synthetic) ឬមិនអាចត្រូវបានគេស្គាល់សមាស ធាតុផ្សំ (ស្មុគស្មាញ) (undefined or complex)។ សមាសធាតុផ្សំជាក់លាក់នៃចំណីបណ្តុះដែល ស្គាល់សមាសធាតុផ្សំ (សំដៅទៅលើកំហាប់ និងសារធាតុគីមីនៃគ្រប់សមាសធាតុផ្សំ ដែលត្រូវបាន បន្ថែម) ត្រូវបានគេស្គាល់។ ចំណីបណ្តុះប្រភេទនេះ មានសារសំខាន់ណាស់នៅពេលសិក្សាពីដំណើរ ការមេតាបូលីសនៃមីក្រូសរីរាង្គជាក់លាក់មួយ។ នៅក្នុងចំណីបណ្តុះដែលមិនស្គាល់សមាសធាតុផ្សំ សមាសធាតុផ្សំជាក់លាក់នៃធាតុផ្សំទាំងអស់ មិនត្រូវបានគេស្គាល់ទេ។ ចំណីបណ្តុះដែលមិនស្គាល់ សមាសធាតុផ្សំ ត្រូវបានផលិតចេញពីសារធាតុចម្រាញ់នៃផលិតផលធម្មជាតិ ដូចជាសាច់គោ ឈាម ប្រូតេអ៊ីន (ប្រូតេអ៊ីនទឹកដោះគោ) យឹស និងសណ្តែកសៀង។ ចំណីបណ្តុះដែលស្គាល់សមាសធាតុផ្សំ មានលក្ខណៈស្មុគស្មាញក្នុងការរៀបចំ និងមានតម្លៃថ្លៃ ពីព្រោះពួកវាត្រូវការពួកអំបិលអស់រីវ៉ាងដែល បានបន្សុទ្ធយ៉ាងល្អ និងពួកសមាសធាតុសរីរាង្គសាមញ្ញជាច្រើន។ ផ្ទុយទៅវិញ ចំណីបណ្តុះដែលមិន ស្គាល់សមាសធាតុផ្សំ មានភាពងាយស្រួលជាងក្នុងការរៀបចំ និងមានចំណាយតិចជាង ។ ពួកវាអាច ទ្រទ្រង់តែនៃមីក្រូសរីរាង្គភាគច្រើនដែលលូតលាស់យ៉ាងរហ័សប៉ុណ្ណោះ។

ប្រភេទបីផ្សេងទៀតនៃចំណីបណ្តុះដែលត្រូវបានប្រើជាញឹកញាប់មាន ចំណីបណ្តុះ selective, differential, និង enrichment។

ប្រសិនបើ វាចាំបាច់ដើម្បីញែកតែសរីរាង្គមួយប្រភេទចេញពីល្បាយនៃមីក្រូសរីរាង្គ នោះ ចំណីបណ្តុះ selective គួរតែត្រូវបានគេប្រើ ។ ចំណីបណ្តុះ selective ត្រូវបានគេបង្កើតឡើងដើម្បីអនុញ្ញាតឲ្យបាក់តេរីមួយចំនួនលូតលាស់ និងការពារការលូតលាស់នៃបាក់តេរីដែលមិនចង់បាន។ លក្ខណៈនេះអនុគ្រោះដល់ការញែកនៃបាក់តេរីដែលជាក់លាក់ បើសូម្បីតែពួកវាមានចំនួនតិចនៅក្នុងសំណាក ដែលផ្ទុកទៅដោយបាក់តេរីផ្សេងៗគ្នាជាច្រើនក៏ដោយ។

ចំណីបណ្តុះ differential ផ្ទុកនូវសារធាតុគីមី ដែលជម្រុញដល់ការលូតលាស់នៃបាក់តេរីដែលចង់បាន។ បាក់តេរីផ្សេងទៀត នឹងលូតលាស់ តែការលូតលាស់នៃបាក់តេរីដែលចង់បាន នឹងមានភាពប្រសើរជាង។ នៅក្នុងការអនុវត្ត លក្ខខណ្ឌនេះ នឹងបង្កើតបានបាក់តេរីដែលចង់បានក្នុងចំនួនមួយច្រើនជាងគេ ដែលធ្វើឲ្យពួកវាងាយស្រួលជាងក្នុងការញែក។

ប្រសិនបើចំណីបណ្តុះដែលរឹង ត្រូវចាំបាច់យកមកប្រើ នោះសារធាតុចម្រាញ់ពីសារាយក្រហមដែលហៅថា agar ជាធម្មតាត្រូវបានគេបន្ថែមទៅក្នុងចំណីបណ្តុះ។ agar ជាកាបូនអ៊ីដ្រាតដែលស្មុគស្មាញមួយប្រភេទ ដែលមិនងាយត្រូវបានបំបែកក្រោមអំពើរបស់បាក់តេរីភាគច្រើន។ សីតុណ្ហភាព ១០០°C (រំពុះ) ត្រូវបានគេប្រើដើម្បីរំលាយ agar ឬធ្វើឲ្យវារំលាយទៅក្នុងសូលុយស្យុង។ នៅពេលដែល agar ត្រូវបានទុកឲ្យចុះត្រជាក់ដល់ក្នុងចន្លោះពី ៤៤ ទៅ ៤៤ °C វានឹងក្លាយជារឹង និងនៅតែមានសភាពរឹង នៅក្នុងបណ្តាលក្ខខណ្ឌសីតុណ្ហភាពបណ្តុះបាក់តេរីភាគច្រើន។

៩.២ លំហាត់ ៩ ផ្នែក ១៖ ប្រភពនៃកាបូន អាសូត និងថាមពល

តម្រូវការសារធាតុចិញ្ចឹមរបស់មីក្រូសរីរាង្គភាគច្រើន ប្រហែលជាសមស្របជាមួយសូលុយស្យុងអំបិលវីសាមញ្ញៗ ដែលមានបន្ថែមបណ្តាសមាសធាតុសរីរាង្គ (គ្លុយកូស ឡាក់តូស ។ល។)។ ល្បាយប្រភេទនេះនៃសូលុយស្យុងអំបិល និងសមាសធាតុសរីរាង្គ ផ្តល់ជាប្រភពកាបូន អាសូត និងប្រភពថាមពលដែលចាំបាច់សម្រាប់ការលូតលាស់របស់ពួកមីក្រូសរីរាង្គ។ ការបន្ថែមនូវសារធាតុផ្សំដែលបានពីកាបូន អាសូត និងថាមពល ជាមធ្យោបាយដែលត្រូវបានប្រើយ៉ាងញឹកញាប់បំផុតដើម្បីរៀបចំចំណីបណ្តុះ ដែលអាចបំពេញបាននូវតម្រូវការនៃការលូតលាស់របស់មីក្រូសរីរាង្គជាក់លាក់មួយ។ ចំពោះមីក្រូសរីរាង្គអេតេរូត្រូហ៊ីចទាំងអស់ ប្រភពកាបូន និងប្រភពថាមពល ជាធម្មតាជាប្រភេទដែលមានម៉ូលេគុលដូចគ្នា។ សារធាតុសរីរាង្គ ឬបណ្តាសារធាតុដែលមានក្នុងចំណីបណ្តុះ ផ្តល់ទាំងប្រភពកាបូនដែលបង្កើតបានជាក្រោងនៃការសំយោគកោសិកា និងថាមពលដែលត្រូវការសម្រាប់គ្រប់ដំណើរការមេតាបូលីសកោសិកាទាំងអស់។ ប្រភពអាសូត ជានិច្ចកាលប្រហែលជាត្រូវបានប្រើ ក្រៅពីប្រភពកាបូន និងថាមពល ដែលវាមានទម្រង់អសរីរាង្គ (ដែលមាន NH_4^+ , NO_3^-)។ មីក្រូសរីរាង្គមួយចំនួន ត្រូវការអាសូតក្នុងទម្រង់សរីរាង្គសម្រាប់ការលូតលាស់ (ជាឧទាហរណ៍ អាស៊ីតអាមីន)។ នៅក្នុងឧទាហរណ៍នេះដែរ សមាសធាតុដូចគ្នា ប្រហែលជាផ្តល់ជាប្រភពមួយនៃកាបូន និងថាមពល។

ចំណាំ៖ ចំណីបណ្តុះដែលផ្ទុកអំបិលអតិបរមាដែលប្រើក្នុងលំហាត់នេះ ជាប្រភពអាសូតតែមួយ (NH_4^+)។ គ្មានប្រភពខាងក្រៅនៃកាបូនណា ត្រូវបានគេបញ្ចូលទៅក្នុងចំណីបណ្តុះ។ ប្រសិនបើបាក់តេរី ត្រូវតែលូតលាស់នៅលើចំណីបណ្តុះប្រភេទនេះ វាត្រូវតែសំយោគគ្រប់សារធាតុ ដែលចាំបាច់

សម្រាប់ការលូតលាស់នៃកោសិកា តែលើកលែងអាសូតចេញ។ នៅក្នុងចំណីបណ្តុះផ្សេងដែលប្រើក្នុង លំហាត់នេះ ប្រភពមួយនៃអាសូត ក៏ដូចជាប្រភពមួយនៃកាបូនក្នុងទម្រង់ជាគ្លុយកូស ឡាក់តូស ឬអាមី ដុង ត្រូវបានគេប្រើ។ បាក់តេរីដែលអាចប្រើប្រាស់ម៉ូលេគុលសរីរាង្គនៃអាសូតបាន នឹងអាចលូតលាស់ បាននៅក្នុងចំណីនេះ។ មីក្រូសរីរាង្គទាំងនោះ ដែលត្រូវការប្រភពកំផ្លិចៗនៃកាបូន និងអាសូត នឹងលូត លាស់នៅក្នុងតែចំណីដែលមានផ្ទុកសារធាតុចម្រាញ់ពីយីស (yeast extract) ឬពួកប៊ុបតូន (peptones) (ប្រូតេអ៊ីនដែលត្រូវបានបំបែកដោយផ្នែក)។

៩.២.១ សម្ភារៈ

សម្ភារៈសម្រាប់តុពិសោធន៍មួយ៖

- ចាហ្គយបណ្តុះមួយបាន (១៥ក្រាមនៃម្សៅចាហ្គយបន្សុទ្ធលាយជាមួយ ១០០០ មីលីលីត្រ ទឹកបិទ ដែល pH ៧.០) (A)
- ចាហ្គយបណ្តុះមានផ្ទុកអំបិលអតិបរមាមួយបាន (១.០ ក្រាមនៃ $\text{NH}_4\text{H}_2\text{PO}_4$, ០.៥ ក្រាមនៃ K_2HPO_4 , ៥.០ ក្រាមនៃ NaCl, និង ០.២ ក្រាមនៃ $\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$ ដែលមាន pH ៧.០) (MS)
- ចាហ្គយបណ្តុះមានផ្ទុកអំបិលអតិបរមាមួយបាន ផ្សំជាមួយ ០.៥% នៃគ្លុយកូស (MSG)
- ចាហ្គយបណ្តុះមានផ្ទុកអំបិលអតិបរមាមួយបានផ្សំជាមួយ ០.៥% នៃឡាក់តូស (MSL)
- ចាហ្គយបណ្តុះមានផ្ទុកអំបិលអតិបរមាមួយបាន ផ្សំជាមួយ ០.៥% នៃជីចទ្រីន (អាមីដុង) (MSD)
- ចាហ្គយបណ្តុះមានផ្ទុកអំបិលអតិបរមាមួយបាន ផ្សំជាមួយ ០.៥% គ្លុយកូស ១%នៃសារ ធាតុចម្រាញ់ពីយីស ០.៥% នៃប៊ុបតូន (MSGYP)
- ទីបចំណីបណ្តុះរាវដែលផ្ទុក *Escherichia coli*, *Pseudomonas aeruginosa*, និង *Staphylococcus aureus*, *Streptococcus pyogenes*

៩.២.២ ដំណើរការពិសោធន៍

ចំណីបណ្តុះសំយោគគោល ដែលត្រូវបានប្រើក្នុងលំហាត់បច្ចុប្បន្ន ប្រហែលជាត្រូវបានបន្ថែម ជាមួយប្រភពអាសូត និងកាបូនផ្សេងៗគ្នា ដើម្បីរកឲ្យឃើញនូវលទ្ធភាពរបស់មីក្រូសរីរាង្គមួយក្នុងការ ប្រើប្រាស់សមាសធាតុទាំងនោះ។ បច្ចេកទេសទាំងនេះ ជាជំនួយដែលមានសារៈសំខាន់ខ្លាំងសម្រាប់ ការធ្វើអត្តសញ្ញាណកម្ម និងការធ្វើចំណាត់ថ្នាក់ របស់មីក្រូសរីរាង្គជាច្រើន។

១. ចែកចានដែលមានផ្ទុកចំណីបណ្តុះនីមួយៗជាបួនភាគស្មើៗគ្នា។ ចាក់ចម្លងមេរោគបញ្ចូល ទៅលើចំណែកនីមួយៗនៃចានទាំងអស់ ដោយប្រើតែមួយលូបនៃមេរោគដែលត្រូវបានផ្តល់ ឲ្យ។
២. ដាក់ភ្លាស់នៅ ៣៧ °C រហូតដល់ការវិភាគលើកក្រោយ។

៩.២.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ៩ ផ្នែក ១

តារាង ៩.២ កំណត់វត្តមាន ឬអវត្តមានរបស់ប្រភេទមេរោគផ្សេងៗគ្នាទាំងបួន

	A	MS	MSG	MSL	MSD	MSGYP
<i>E. coli</i>						
<i>P. aeruginosa</i>						
<i>S. aureus</i>						
<i>S. pyogenes</i>						

១. តើបាក់តេរីណាខ្លះ អាចប្រើប្រាស់ប្រភពអាសូតអស់រីវ៉ាងបាន? តើបាក់តេរីណាខ្លះអាចប្រើប្រាស់ប្រភពអាសូតសរីរាង្គបាន? តើអ្វីខ្លះជាប្រភពអាសូតអស់រីវ៉ាង? តើអ្វីខ្លះជាប្រភពអាសូតសរីរាង្គ?

២. តើប្រភេទកាបូនអ្វីជ្រាតណាខ្លះ ដែលមេរោគនីមួយៗបានប្រើប្រាស់? តើកាបូនអ្វីជ្រាតទាំងនេះ បានដើរតួនាទីជាអ្វីនៅក្នុងឧទាហរណ៍នីមួយៗ?

៣. តើម្សៅចាហួយមានមុខងារអ្វីក្នុងនាមជាសារធាតុចិញ្ចឹមមួយ?

៤. តើសារធាតុចម្រាញ់នៃយីស និងប៊ុបតូន ផ្តល់ជាសារធាតុអ្វីខ្លះ?

៩.៣ លំហាត់ ៩ ផ្នែក ២៖ ចំណីបណ្តុះប្រភេទជ្រើសរើស (selective media)

ការបន្ថែមសារធាតុគីមីជាក់លាក់ទៅក្នុងចំណីបណ្តុះ ជាមធ្យោបាយមួយដែលពិតជាមានសារសំខាន់ណាស់ សម្រាប់បង្អាក់ក្រុមមីក្រូសរីរាង្គជាក់លាក់មួយចំនួន និងផ្តល់ជាលក្ខខណ្ឌសមស្របសម្រាប់ក្រុមផ្សេងៗ ចំណីបណ្តុះប្រភេទ selective ពិសេសទាំងនេះ ជួយសម្រួលដល់ការញែក ហើយជូនកាល ជួយសម្រួលដល់ការធ្វើអត្តសញ្ញាណកម្មនៃមេរោគ ដែលស្ថិតក្នុងពូជលាយឡំគ្នា (mixed cultures)។ ត្រង់កំហាប់ដ៏សមស្របនៅក្នុងចំណីបណ្តុះ សារធាតុបង្អាក់ប្រភេទជ្រើសរើស ពិតជាមិន

ពុល (nontoxic) ចំពោះមេរោគដែលយើងកំពុងវិភាគរកនោះទេ ខណៈដែលបង្អាក់ការលូតលាស់ (bacteriostatic) ឬសម្លាប់ (bacteriocidal) មេរោគដែលនៅលាយឡំ ដោយប្រើប្រាស់នូវសមាសធាតុបង្អាក់ប្រភេទជម្រើសខុសៗគ្នា។ ចំណីបណ្តុះត្រូវបានគេបង្កើតឡើងសម្រាប់ការញែកនៃបាក់តេរីបង្កជំងឺ និងមិនបង្កជំងឺសំខាន់ៗជាច្រើន ដែលអាចកើតមាន។ ចំណីបណ្តុះបែប selective ដែលជាក់លាក់ ថែមទាំងមានភាពខុសគ្នាតាំងពីធម្មជាតិនៃសារធាតុផ្សំ។ ជាឧទាហរណ៍ Eosin-methylene blue (EMB), phenylethyl alcohol or MacConkey agar ជាប្រភេទចំណីបណ្តុះបែប selective ដែលវាបង្អាក់ពួកបាក់តេរីក្រាមវិជ្ជមាន ដូចនេះវាខុសពីគេផងដែរ ដោយសារវាធ្វើឲ្យគេកំណត់បានភាពខុសគ្នាដ៏សំខាន់មួយរបស់ពួកបាក់តេរីក្រាមអវិជ្ជមានដែលបង្កើតកូឡូនីឡើង។ លំហាត់នេះ បង្ហាញពីសកម្មភាពជម្រើសនៃ crystal violet និង phenylethyl alcohol ។

៩.៣.១ សម្ភារៈ

សម្ភារៈសម្រាប់តុពិសោធន៍មួយ៖

- ទីបចំណីបណ្តុះរាវ៤ ដែលមានផ្ទុករួចជាស្រេចនូវមេរោគ៤ប្រភេទផ្សេងគ្នា ដូចជាបាក់តេរី *Bacillus subtilis*, *Staphylococcus aureus*, *Pseudomonas aeruginosa* និង *Escherichia coli*
- បានបណ្តុះផ្ទុក nutrient agar ចំនួនបី ដែលផ្ទុកកម្រិតពង្រាវបីផ្សេងគ្នានៃ crystal violet រួមមាន ១/១០ ០០០; ១/១០០ ០០០; ១/៥០០ ០០០
- បានបណ្តុះផ្ទុក nutrient agar ចំនួនបី ដែលផ្ទុកកម្រិតពង្រាវបីផ្សេងគ្នានៃ phenylethyl alcohol រួមមាន ១/១០០; ១/៣០០; ១/៩០០
- បានបណ្តុះផ្ទុក nutrient agar ចំនួនមួយ (control)

៩.៣.២ ដំណើរការពិសោធន៍

១. ចែកបាននីមួយៗនៃបានបណ្តុះផ្ទុក nutrient agar ទាំងបី ដែលផ្ទុកកម្រិតពង្រាវផ្សេងគ្នានៃ crystal violet ទៅជាបួនភាគ ដោយគូសសម្គាល់នៅបាតបាននីមួយៗ។
២. សរសេរឈ្មោះមេរោគមួយៗត្រង់ផ្នែកនីមួយៗនៃបានទាំងបីខាងលើ។
៣. ចូតមួយលូបនៃមេរោគនីមួយៗ ទៅលើផ្នែកនីមួយៗ ដែលសមស្របសម្រាប់បានបណ្តុះទាំង បី។
៤. អនុវត្តនូវដំណើរការពិសោធន៍ទាំងបីខាងលើនេះម្តងទៀតដោយប្រើបានបណ្តុះបីដែលផ្ទុកកម្រិតពង្រាវ phenylethyl alcohol ជំនួសឲ្យកម្រិតពង្រាវ crystal violet ម្តងវិញ។
៥. អនុវត្តនូវដំណើរការពិសោធន៍ទី ៤ ម្តងទៀតដោយចូតមេរោគនីមួយៗក្នុងចំណោមមេរោគទាំងបួន ទៅលើបានដែលផ្ទុក nutrient agar។
៦. ដាក់ភ្ជាស់នៅសីតុណ្ហភាព ៣៧ °C រហូតដល់ការពិសោធន៍លើកក្រោយ។

៩.៣.៣ ពិសោធន៍ដំណាក់កាលទី ២

- បន្ទាប់ពីភ្ជាស់រួច វិភាគបានបណ្តុះបង្កើតត្រួតពិនិត្យ (control plate) (ដែលផ្ទុកតែ nutrient agar) និងដាក់ពិន្ទុនៃការលូតលាស់ថា ពិន្ទុ៤⁺ នៃការលូតលាស់ ។ កត់ត្រាការអង្កេតតាមដាន និងលទ្ធផលរបស់អ្នក ទៅក្នុងក្រដាសរបាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ ។
- ដាក់ពិន្ទុឲ្យបាននីមួយៗដែលផ្ទុក crystal violet និងបាននីមួយៗដែលផ្ទុក phenylethyl alcohol ថា ៤⁺, ៣⁺, ២⁺, ១⁺ ឬ NG (គ្មានការលូតលាស់) (no growth) និងកត់ត្រាលទ្ធផលរបស់អ្នកទៅក្នុងតារាងដែលផ្តល់ឲ្យនៅក្នុងក្រដាសរបាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ ។

៩.៣.៤ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ៩ ផ្នែក ២

- ចូរបំពេញវត្តមានបាក់តេរីទាំង៤ប្រភេទក្នុងតារាងខាងក្រោម ក្រោយការពិសោធន៍

តារាង ៩.៣ ឥទ្ធិពលកម្រិត Crystal Violet និង Phenylethyl Alcohol លើវត្តមានបាក់តេរី៤ប្រភេទ

Crystal Violet (បង្អាក់ពួកក្រាមវិជ្ជមាន)				
មេរោគ/ ក្រាម (+ និង-)	១/១០ ០០០	១/១០០ ០០០	១/៥០០ ០០០	០
<i>B. subtilis</i> +				
<i>S. aureus</i> +				
<i>P. aeruginosa</i> -				
<i>E. coli</i> -				
Phenylethyl Alcohol (បង្អាក់ពួកក្រាមអវិជ្ជមាន)				
មេរោគ/ ក្រាមមេរោគ	១/១០០	១/៣០០	១/៩០០	០
<i>B. subtilis</i> +				
<i>S. aureus</i> +				
<i>P. aeruginosa</i> -				
<i>E. coli</i> -				

- តើសារធាតុណាខ្លះ បង្អាក់បាក់តេរីក្រាមវិជ្ជមាន? តើកំហាប់មួយណាដែលបង្អាក់បានល្អជាងគេ? ហេតុអ្វីបានជាបាក់តេរីក្រាម អវិជ្ជមាន ត្រូវបានបង្អាក់? ហេតុអ្វីបានជាបាក់តេរីក្រាម អវិជ្ជមាន មិនត្រូវបានបង្អាក់?

៣. តើសារធាតុណាខ្លះ បង្ហាត់បង្ហាញពីក្រោមអវិជ្ជមាន? តើមានកំហាប់មួយនៃសារធាតុបង្ហាត់បង្ហាញដែលដំណើរការបានយ៉ាងល្អបំផុតសម្រាប់គ្រប់មេរោគដែលត្រូវយកមកវាយតម្លៃដែរឬទេ? តើអ្នកគិតថាមានវាប្រសិទ្ធភាពដូចគ្នាទៅលើបាក់តេរីក្រោមអវិជ្ជមានដទៃទៀតដែរឬទេ? អាចសួរគ្រូបង្រៀនអ្នក ថាតើអ្នកអាចសាកល្បងជាមួយបាក់តេរីផ្សេងទៀត និងវាយតម្លៃពួកវាដោយប្រើប្រព័ន្ធសំណួរខាងលើ ។

លំហាត់ ១០៖ លក្ខណៈពិសេសៗនៃការលូតលាស់របស់បាក់តេរី និង ផ្សិត

១០.១ សេចក្តីផ្តើម

នៅក្នុងពួកអីកាវីយ៉ូត លក្ខណៈពិសេសនៃរចនាសម្ព័ន្ធ គឺមានទំហំធំគ្រប់គ្រាន់ដើម្បីប្រើក្នុងការពិពណ៌នា ធ្វើចំណែកថ្នាក់ និងបែងចែកភាពខុសគ្នា ក្នុងចំណោមមីក្រូសរីរាង្គផ្សេងៗគ្នានៃក្រុមនេះ។ ពួកប្រូការីយ៉ូត ទំហំដ៏តូចខ្លាំងរបស់ពួកវា ធ្វើឲ្យមានភាពលំបាកខ្លាំងក្នុងការវិភាគលក្ខណៈពិសេសៗនៃរចនាសម្ព័ន្ធ និងទម្រង់ (morphological features)។ ប៉ុន្តែនៅក្នុងលំហាត់នេះ អ្នកនឹងវិភាគមីក្រូសរីរាង្គទាំងពីរប្រភេទ មិនត្រឹមតែផ្សិត (fungi) (ដែលជាសរីរាង្គអីកាវីយ៉ូត) ទេ តែថែមទាំងបាក់តេរី (ដែលជាសរីរាង្គប្រូការីយ៉ូត)ផងដែរ។ អ្នកនឹងមានលទ្ធភាពអង្កេតតាមដានលក្ខណៈពិសេសមួយចំនួននៃលក្ខណៈពិសេសដែលអាចញែកបានយ៉ាងងាយ ដែលពួកវាកើតមានកំឡុងពេលលូតលាស់ទាំងរបស់ផ្សិត និងបាក់តេរី ដោយការវិភាគដែលប្រើមីក្រូទស្សន៍កម្រិតពង្រីកតូច។

ផ្សិត (fugi) បញ្ជាក់ពីលក្ខណៈពិសេសដ៏ច្រើនសន្លឹកសន្លាប់នៃរចនាសម្ព័ន្ធ និងទម្រង់ ព្រមទាំងលក្ខណៈកាន់តែស្មុគស្មាញនៃវដ្តជីវិតរបស់ផ្សិត (fungus)។ ក្រៅពីនេះផ្សិតមាន លក្ខណៈ ប្លែកៗគ្នានៃការតម្រៀបរបស់ស្រទាប់ពិសេសៗ បណ្តាប្រភេទពហុកោសិកា និងរចនាសម្ព័ន្ធ ដែលអ្នកនឹងឃើញនៅក្នុងវា។ ផ្សិតត្រូវបានគេបែងចែកជាពីរក្រុម គឺផ្សិតឯកកោសិកា ដែលពាក្យអង់គ្លេសហៅថា Yeast និងផ្សិតពហុកោសិកា ដែលមានពួកផ្សិតសសៃ។

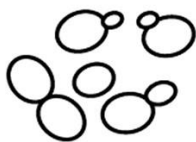
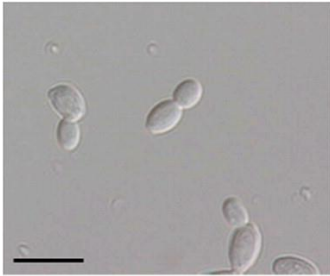
១០.២ លំហាត់ ១០ ផ្នែក ១៖ លក្ខណៈពិសេសនៃផ្សិត (Features of the Fungi)

ផ្សិតវិត្តលក្ខណៈរបស់ខ្លួនយ៉ាងរហ័ស កាលណាត្រូវបានគេផ្តល់ឲ្យនូវលក្ខខណ្ឌសំរាប់លូតលាស់ដែលសមប្រកប ។ ស្រទាប់ ឬសរសៃដ៏ធ្មេញមួយនៃផ្សិត គឺមានលក្ខណៈគ្រប់គ្រាន់ដើម្បីចាប់ផ្តើមការលូតលាស់នៃផ្សិតថ្មីមួយ ។ ជាធម្មតា ការលូតលាស់ ចាប់ផ្តើមជាមួយនឹងទម្រង់នៃសរសៃដ៏តូចមួយដូចពេលដែលស្រទាប់ចាប់ផ្តើមដុះ ឬបំណែកកោសិកា ដុះចេញមកក្រៅ។ សរសៃនេះ បែកសាខាយ៉ាងលឿននៅពេលដែលវារីកធំ ហើយបន្ទាប់មក សរសៃសាខាទាំងនេះ បែកសាខាក្នុងទិសដៅផ្សេងៗគ្នា។ សរសៃទាំងនេះ ត្រូវបានគេហៅថាជា “hyphae” (ឯកវចនៈ hypha) ហើយប្រព័ន្ធត្របាញ់ជាប់គ្នាដែលបែកសាខាច្រើនរបស់hyphae ដែលនឹងកើតឆាប់ៗ ត្រូវបានគេហៅថាជា “mycelium”។ ជាធម្មតានៅពេលនោះ កូឡូនីផ្សិត ជា mycelium ហើយផ្សិត ដែលជាធម្មតាមានទម្រង់ជា mycelium ច្បាស់មួយ ត្រូវបានគេហៅថា “molds” ។ ការវិភាគ mycelium នេះ ជាដំណោះស្រាយដ៏ល្អមួយដើម្បីទទួលបានព័ត៌មានដែលមានសារប្រយោជន៍។ លក្ខណៈពិសេសមួយចំនួនក្នុងចំណោមលក្ខណៈពិសេសសំខាន់ៗជាងមុននៃការលូតលាស់របស់ផ្សិត គឺទាក់ទងនឹងវត្តមាននៃជញ្ជាំងខ្វែង (cross walls) នៅក្នុង hyphae ប្រភេទនៃពួកស្រទាប់ដែលត្រូវបានបង្កើតឡើង និងរចនាសម្ព័ន្ធរបស់ hyphae ឯកទេសដែលជាប់ជាមួយពួកស្រទាប់ អង្កត់ផ្ចិតរបស់hyphae និងវត្តមាននៃរចនាសម្ព័ន្ធឯកទេសផ្សេងៗទៀត។

១០.២.១ សម្ភារៈ

សម្ភារៈសម្រាប់តុពិសោធន៍មួយ៖

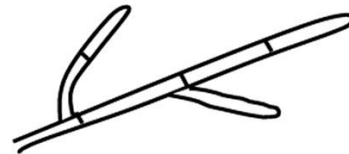
- បានបណ្តុះដែលមាន potato dextrose agar (PDA) និងផ្ទុកនូវផ្សិត *Rhizopus nigricans* និង *Aspergillus fischeri*
- ស្តុកដែលរួសនឹងសម្អាត (pressure-sensitive tape)
- ចំណីបណ្តុះឈ្មោះ lactophenol cotton blue mounting medium



Yeast

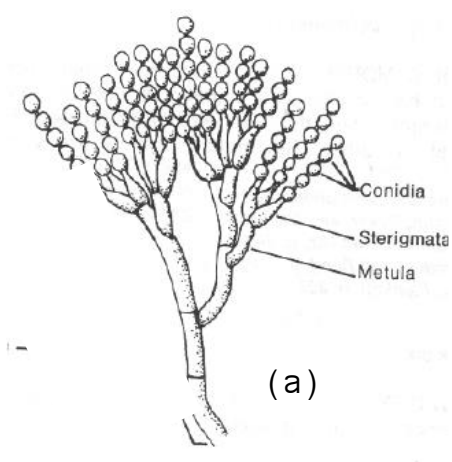


Pseudohyphae

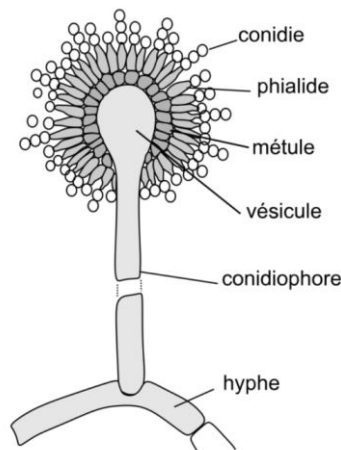


Hyphae

រូបភាព ១០.១ ប្រភេទ hyphae ដែលមានដៃបញ្ឆោត (pseudohyphae) នៃយីសមួយចំនួន



(a)



(b)

រូបភាព ១០.២ ស្ត្រនៃផ្សិតដែលសំយោគដោយឥតភេទ (conidia) នៃ Deuteromycetes ។ (a) ស្ត្រនៃផ្សិតនៅក្នុង ទម្រង់ប្រាក់របស់អម្បូរ Penicillium នៅលើ hyphae បែកមែកសាខា ដែលបង្កើតដោយ conidia (branching conidiophores) ។ (b) ស្ត្រនៃផ្សិតដែលសំយោគដោយឥតភេទនៃទម្រង់ប្រាក់របស់ Aspergillus នៅលើ conidiophore ដែលមានទម្រង់ដូចផែនដី ។

១០.២.២ ដំណើរការពិសោធន៍

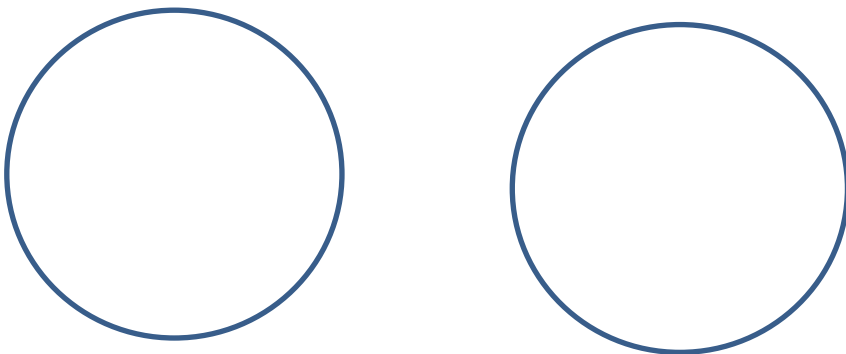
១. វិភាគរូបរាងដែលអាចឃើញដោយភ្នែកទទេនៃពូជផ្សិតនីមួយៗ។ ធ្វើការអង្កេត បំណែកមួយនៃ mycelium ដែលស្ថិតជាប់ចាប់ហ្វូងបណ្តុះនេះ។ ទាំងនេះ ជា hyphae ក្នុងទម្រង់លូតលាស់ (vegetative hyphae) ដោយសារម៉ូល (mold) ស្រូបយកសារធាតុចិញ្ចឹម ហើយត្រូវបានចាក់ឫសទៅនឹងចំណីបណ្តុះ។ បំណែក hyphae ដែលគួរឲ្យកាន់តែទាក់ទាញដែលដុះចេញមកក្រៅ និងជាញឹកញាប់បង្កើតស្ពរ គឺជា hyphae ខ្យល់។ សរសេរការពិពណ៌នារបស់អ្នកបង្ហាញពីរូបរាងទាំងមូលនៃពូជនីមួយៗ នៅក្នុងរបាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍របស់អ្នក។
២. កំណត់លក្ខណៈពិសេសនៃការលូតលាស់របស់ម៉ូលនំប៉័ងធម្មតា ដែលជា *Rhizopus nigricans* ដោយប្រើមីក្រូទស្សន៍។ ត្រូវអង្កេតមើលមុនដំបូងឲ្យឃើញថា ផ្សិតនេះ មិនត្រឹមតែដុះពេញផ្ទៃចាប់ហ្វូងទេ តែថែមទាំងមាន បំណែក hyphae ដែលជាប់នឹងផ្នែកផ្សេងៗ និងគម្របខាងក្នុងរបស់បានបណ្តុះ។ ធម្មជាតិដ៏ចម្លែកនៃ hyphae ក្នុងទម្រង់លូតលាស់នៃអម្បូរ *Rhizopus* នេះ មានតួនាទីចាំបាច់សម្រាប់ការរីកដុះជាលំដាប់នៃកូឡូនី និងភាពស្ថិតជាប់នៃ mycelium ទៅលើផ្ទៃចាប់ហ្វូង។ នៅក្នុងអម្បូរនេះ ពួក hyphae ក្នុងទម្រង់លូតលាស់ទាំងនេះ ត្រូវបានគេហៅថា “rhizoids”។ លក្ខណៈលម្អិតនៃរចនាសម្ព័ន្ធ និងទម្រង់របស់ *R. nigricans* អាចត្រូវបានគេអង្កេតមើលយ៉ាងល្អបំផុត ដោយការវិភាគនៃផ្សិតលូតលាស់ដែលជាប់នៅផ្ទៃខាងក្នុងនៃគម្របបានបណ្តុះ។ យកគម្របបានបណ្តុះចេញនិងវិភាគផ្ទៃខាងក្នុងដោយប្រើលែនមីក្រូទស្សន៍ ដែលមានកម្រិតពង្រីកតូច។ ធ្វើកំណត់សម្គាល់ពួក rhizoids ដែលនៅជាប់កញ្ចក់ និង hyphae ខ្យល់ ឬ stolon ដែលជាប់នឹង rhizoids ដែលនៅក្បែរ និងទង ដែលអាចបន្តពូជបាន (fertile hyphal stalk) ឬ “sporangiophore” ដែលមានក្បាលដែលផលិតស្ពរ មានពណ៌ស្មៅ ព្រមទាំងបានពន្លត់ខ្លួន (enlarged, black, spore-forming head) (sporangium) នៅចុងរបស់វា។ នៅក្នុងរបាយការណ៍ របស់អ្នកត្រូវគូររូបតំណាងឲ្យរចនាសម្ព័ន្ធនៃ *R. nigricans* ដែលឃើញក្នុងមីក្រូទស្សន៍ដោយប្រុងប្រយ័ត្ននិងសរសេរបញ្ជាក់ឈ្មោះផ្នែកនីមួយៗឲ្យបានគ្រប់។
៣. ដកគម្របចេញថ្មីៗ និងពិនិត្យផ្សិត *Aspergillus fischeri*។ សិក្សាពីការលូតលាស់ដែលមាននៅលើផ្ទៃចាប់ហ្វូង ដោយប្រើកម្រិតពង្រីកតូចនៃមីក្រូទស្សន៍ស្តេរេអូទស្សន៍។ ធ្វើកំណត់សម្គាល់ពួក hyphae ខ្យល់ដែលព្រែកកោសិកាចេញពីផ្សិត (septate aerial hyphae) និងទងដែលបង្កើតស្ពរនៅក្នុងអ័ក្សឈរ (upright spore-bearing stalk)។ ទងក្នុងករណីនេះ ត្រូវបានគេហៅថាជា “conidiophore” ពីព្រោះតែពួកស្ពរ ដែលជាប់នៅពីក្រៅទម្រង់ជាច្រវាក់ខ្លីៗ ជុំវិញផ្ទៃទាំងមូលរបស់ចុងដែលបានពន្លត់ខ្លួនបន្តិច គេហៅថា “conidia”។ ពិនិត្យទៅផ្នែកខាងក្រោមនៃទងនេះ ដែលជាស្រទាប់ mycelium និងរកមើលពួកវត្ថុដែលមានពណ៌លឿង មូលតូចៗ ទាំងនេះ ជាលទ្ធផលនៃពួកសរសៃ hyphae ដែលបានបម្លែង

ខ្លួន ដែលព័ទ្ធជុំវិញពួកអាសកូស្តរភេទ (sexual ascospores) ដែលបន្ទាប់មកបង្កើតបានជាបណ្តុំនៃកោសិកាពីរនៅក្នុង mycelium។ ពួកអាសកូស្តរជាមួយនឹងគម្របការពារពួកវា បង្កើតបានជាចនា សម្ព័ន្ធទាំងនេះ ដែលផ្នែកនីមួយៗនៃចនាសម្ព័ន្ធ ត្រូវបានគេហៅថា “ perithecium”។

៤. យកស្កុតទៅបិទលើផ្សិត (pressure-tape mounts) ដើម្បីវិភាគមើល mycelium នៃផ្សិតនីមួយៗ។ កាត់ស្កុតមួយចំណែកតូចចេញ ឲ្យបានប្រវែងប្រហែល២ សង់ទោះម៉ែត្រ។ បិទស្កុតជាប់ចុងមេដៃ និងចុងចង្កុលដៃ ដោយឲ្យផ្ទៃដែលស្អិតចេញក្រៅ និងឲ្យម្រាមដៃប៉ះស្កុតតិចបំផុតតាមដែលអាចធ្វើទៅបាន។ ឥឡូវ ជ្រើសរើសយកបំណែកមួយនៃផ្នែកដែលលូតលាស់កែវជាយកូឡូនី ប៉ុន្តែរើសយកផ្សិតដែលពេញវ័យទាំងស្រុងដោយមានផ្ទុកស្ករ និងពណ៌។ សង្កត់ផ្នែកដែលកោងដែលនៅកណ្តាលនៃស្កុតចុះក្រោមថ្មមៗទៅលើកូឡូនី។ បន្ទាប់មកផ្ទេរស្កុតនេះទៅដាក់លើបន្ទះកញ្ចក់វិភាគ ដោយឲ្យផ្នែកកណ្តាលនេះ ដាក់លើដំណក់ lactophenol cotton blue ចំនួន ២លូប ដែលបានដាក់លើបន្ទះកញ្ចក់កាលរួចហើយ។ បិតចុងទាំងពីរនៃស្កុតទៅលើបន្ទះកញ្ចក់ និងវិភាគវត្ថុធាតុដែលជាប់នឹងសូលុយស្យុងនោះ។

១០.២.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ១០ ផ្នែក ១

១. គូរនិងសរសេរឈ្មោះគ្រប់ផ្នែកនៃផ្សិត។ ប្រៀបធៀបការអង្កេតរបស់អ្នកជាមួយក្រាហ្វិចគម្រ។



២. តើលក្ខណៈពិសេសអ្វីខ្លះដែលផ្សិតមានដូចគ្នា? តើលក្ខណៈពិសេសមួយណា ដែលធ្វើឲ្យពួកវាខុសពីគ្នា?

៣. តើអ្នកបានឃើញផ្សិតទាំងនេះនៅត្រង់ណានៃផ្ទះរបស់អ្នក?

១០.៣ លំហាត់ ១០ ផ្នែក ២៖ លក្ខណៈពិសេសៗរបស់បាក់តេរីពេលបណ្តុះ

គោលបំណងនៃផ្នែកនេះរបស់លំហាត់នេះ គឺដើម្បីបង្ហាញពី ប្រភេទផ្សេងៗគ្នាជាលក្ខណៈពិសេសពេលបណ្តុះ ដើម្បីជាជំនួយក្នុងការកំណត់លក្ខណៈ (characterization) និងធ្វើចំណាត់ថ្នាក់ (classification) នៃបាក់តេរីសាមញ្ញៗ ដោយអវត្តមានរចនាសម្ព័ន្ធ និងទម្រង់កោសិកាខុសគ្នាដែលមានសារប្រយោជន៍។ ក្រោមលក្ខខណ្ឌឯកសណ្ឋានភាព លក្ខណៈពិសេសៗដែលយើងប្រើដើម្បីជាជំនួយក្នុងការធ្វើអត្តសញ្ញាណកម្ម មានស្ថេរភាពគួរឲ្យកត់សម្គាល់ បើទោះបីជា ជាធម្មតាត្រូវបានជ្រើសរើសតាមតែអំពើចិត្ត និងមានគុណភាពតែបន្តិចបន្តួចក៏ដោយ ក៏លក្ខណៈពិសេសទាំងនេះ មានសារប្រយោជន៍សម្រាប់ការពិសោធន៍ធរណីសាស្ត្រ។

កូឡូនី ដែលបង្កើតនៅលើចំណីបណ្តុះរឹង មានលក្ខណៈប្លែក និងគួរឲ្យកត់សម្គាល់ច្រើន ។ កូឡូនីនេះ ជាលទ្ធផលនៃការលូតលាស់ខាងក្រៅរបស់កោសិកា ឬស្តារតែមួយគត់ ដែលប្រហែលជាបានដុះលូតលាស់ចេញពីក្រុមតូចៗនៃកោសិកា និងប្រហែលជាតែមាននៅលើផ្ទៃ ឬផ្នែកខាងក្នុងនៃពពួកកូឡូនីដែលជាប់នឹងចំណីបណ្តុះនោះ។ បាក់តេរីភាគច្រើន មើលទៅដូចគ្នា ដូចនេះ លក្ខណៈរូបរាងនៃកូឡូនីដែលដុះពីក្នុងរបស់ពួកវា មានទំនាក់ទំនងគ្នា ប៉ុន្តែកូឡូនីដែលនៅលើផ្ទៃបាហ្វយ មានវត្តមានដ៏ច្រើននៃលក្ខណៈពិសេសរបស់រចនាសម្ព័ន្ធ និងទម្រង់។ លក្ខណៈពិសេសដែលឃើញដោយភ្នែកទទេមួយចំនួនទៀត ត្រូវបានប្រើយ៉ាងញឹកញាប់ណាស់សម្រាប់ធ្វើកំណត់សម្គាល់ទៅលើលក្ខណៈពិសេស២នៃការលូតលាស់របស់ពពួកបាក់តេរីពូជសុទ្ធនៅលើ agar slants ដែលជាលក្ខណៈពិសេសនៃឆ្នូតនៅលើបាហ្វយ។ agar slant ត្រូវបានគេចាក់ចម្លងមេរោគបញ្ចូលទៅក្នុងដោយប្រើឆ្នូតដ៏ត្រង់តែមួយនៃលូប ដែលមានជាប់បាក់តេរី។ តាមវិធីនេះ នៅពេលដែលបាក់តេរីលូតលាស់ វានឹងបង្កើត ទម្រង់ផ្សេងៗគ្នានៃលើ agar slant។ បន្ទាប់ពីភ្ជាប់រួច ទីបំផុតនេះ ត្រូវបានគេវិភាគបន្ត ហើយប្រភេទនៃការលូតលាស់នៅក្នុងagar slant ត្រូវបានគេកត់ត្រាទុក។ បាក់តេរីមួយចំនួន ដុះរាលដាល ដោយគ្របដណ្តប់លើផ្ទៃទាំងមូលនៃ agar slant ជាមួយការលូតលាស់ដែលក្តាំង ឬរង្វើល (heavy or light growth) ។ បាក់តេរីផ្សេងទៀត អាចនឹងដុះជាកូឡូនីតូចៗ គឺ ខណៈដែលបាក់តេរីខ្លះទៀត អាចនឹងដុះក្នុងទម្រង់ជាមែកៗនៃដើមឈើ ដែលជះពន្លឺចេញពីឆ្នូតដែលបានចាក់ចម្លងមេរោគ។ បន្ថែមពីលើនេះ ជាតិពណ៌ប្រហែលជាត្រូវបានវាយតម្លៃនៅក្នុងពេលជាមួយគ្នានេះផងដែរ ។លក្ខណៈនៃការលូតលាស់ និងជាតិពណ៌នៅលើ slant នៃពូជនីមួយៗ ប្រហែលជាត្រូវបានប្រើដើម្បីជាជំនួយក្នុងការធ្វើអត្តសញ្ញាណកម្មពួកសរីរាង្គដែលមិនស្គាល់។ ស្រដៀងគ្នានេះដែរ អ្នកពិសោធន៍ ប្រហែលជាអង្កេតទៅលើលក្ខណៈពិសេសដែលមានសារប្រយោជន៍បន្ថែមនៃការលូតលាស់តាមរយៈ stab culture។ stab នេះ ត្រូវបានចាក់ចម្លង ដោយចាក់លូបចូលទៅក្នុងទីបដែលមិនទាន់បាន slant (unslanted tube) នៃចំណីបណ្តុះដែលរឹង។ ប្រភេទផ្សេងៗនៃចំណីបណ្តុះរឹង ប្រហែលជាត្រូវបានគេប្រើ ប៉ុន្តែ stabs នៅក្នុងចំណីបណ្តុះដែលមានប្រូតេអ៊ីន និងជែឡាទីន (gelatin) មានលក្ខណៈសាមញ្ញ ដោយសារតែបែបបទដែលculture មានប្រតិកម្មនៅក្នុង gelatin stab ជាធម្មតាត្រូវបានប្រើដើម្បីកំណត់លក្ខណៈបាក់តេរីដែលជាចំណាប់អារម្មណ៍ផ្នែកវេជ្ជសាស្ត្រ។ stab cultures នៅលើចំណីបណ្តុះផ្សេងៗគ្នា ផ្តល់ជាការវាយតម្លៃមិនជាក់លាក់នៃតម្រូវការអុកស៊ីសែន ដូចនេះការលូតលាស់ដែលមានតែនៅផ្នែកខាងលើនៃ

ចាហួយ ជាពូជបាក់តេរីដែលត្រូវការខ្យល់។ របាយនៃការលូតលាស់នៅក្នុងចំណីបណ្តុះរាវ ដែលមានលក្ខណៈពិសេសជា broth (broth features) ប្រហែលជាអ្វីដែលផ្តល់ព័ត៌មានដ៏មានសារៈសំខាន់ជាច្រើនដល់អ្នកពិសោធន៍។ ការលូតលាស់ ប្រហែលជាអាចមើលឃើញក្នុងទម្រង់ជា a) បន្ទះផ្ទៃ ឬស្បែកស្តើង (surface mat or pellicle) b) កករលាក់ដែលមានលក្ខណៈជាឯកសណ្ឋានភាពនៅក្នុងចំណីបណ្តុះ c) ក្នុងទម្រង់ជាកករម្សៅសើម។

១០.៣.១ សម្ភារៈ

សម្ភារៈសម្រាប់តុពិសោធន៍មួយ៖

ពិសោធន៍ដំណាក់កាលទី ១៖

- ទីបចំណីបណ្តុះរាវដែលផ្ទុក *Staphylococcus aureus*, *Bacillus subtilis*, *Escherichia coli*, និង *Pseudomonas fluorescens*
- បានបណ្តុះ៤ដែលមាន nutrient agar
- slants ចំនួន៤ទីបដែលមាន nutrient agar
- លូបសម្រាប់ចាក់ចម្លង
- ចំហេះបិញស៊ុន

១០.៣.២ ដំណើរការពិសោធន៍

១. ធ្វើការឆ្លុះគ្រប់មេរោគទាំងអស់ទៅលើបានបណ្តុះ nutrient agar។

២. ភ្ជាស់រាល់ *Pseudomonas fluorescens* ទាំងអស់នៅសីតុណ្ហភាពបន្ទប់។ ដាក់ភ្ជាស់ប្រភេទមេរោគឯទៀតៗនៅសីតុណ្ហភាព ៣៧ °C។

ពិសោធន៍ដំណាក់កាលទី ២៖

ធ្វើការអង្កេតតាមដានរាល់មេរោគដែលដុះទាំងអស់ និងកត់ត្រាការអង្កេតរបស់អ្នកនៅក្នុងរបាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍។

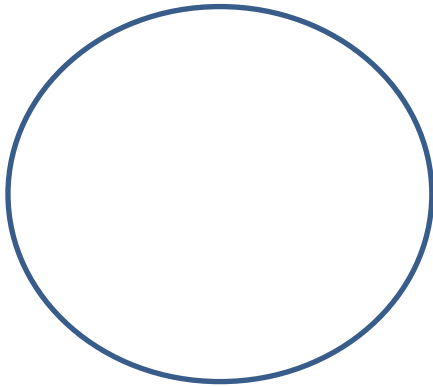
១០.៣.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ១០ ផ្នែក ២

១. វិភាគកូឡូនីដែលដុះលើផ្ទៃចាហួយ នៃបានបណ្តុះ។ ធ្វើកំណត់សម្គាល់ទៅលើលក្ខណៈមួយចំនួនខាងក្រោម និងកត់ត្រា៖

- ទំហំ៖ អង្កត់ផ្ចិតដែលធំជាងគេគិតជាមីលីម៉ែត្រ
- ទម្រង់៖ រាងមូល មិនទៀងទាត់ មានសរសៃឆ្មារៗ rhizoid
- នីវ៉ូ៖ រាបស្មើ ប៉ោង កោង (ដោយប៉ោងចេញមកក្រៅ)
- លក្ខណៈអុបទិច៖ ភ្លឺ (មានចំណាំងពន្លឺពីផ្ទៃសើម) ឬស្រអាប់ មិនអាចឲ្យពន្លឺឆ្លងកាត់បាន ឬអាចឲ្យពន្លឺឆ្លងកាត់បានខ្លះ
- ផ្ទៃ៖ រលោង មានឆ្នុត គ្រើម

- ជាតិពណ៌៖ ពណ៌កូឡូនី ពណ៌ចំណីបណ្តុះ ប្រសិនបើមានការផ្លាស់ប្តូរដោយសារបាក់តេរីលូតលាស់
- ធម្មជាតិផ្ទៃក្របសាស្ត្រ៖ មានសភាពស្លេក ងាយខូចទ្រង់ទ្រាយ ស្អិត (ដែលចេញរូបរាងជាខ្សែៗ) ងាយដាច់ចេញពីផ្ទៃចាហ្គយ ឬផ្គុំគ្នាយ៉ាងមាំនៅលើផ្ទៃចាហ្គយ។

២. គូររូបតំណាងដោយនៃកូឡូនីដូចបានឃើញ ពេលប្រើលែនកែវពង្រីកមីក្រូទស្សន៍ដែលមានកម្រិតពង្រីកតូច។ ពិពណ៌នាពីដោយរបស់កូឡូនីថាតើវាមានរាងពេញលេញ រាងជាកំពូក រាងស្រួចធ្មេញ មានរាងអង្កាញ់ ឬដូចទឹករលក។



៣. វិភាគ agar slants ដោយប្រុងប្រយ័ត្នខ្លាំង ត្រូវកំណត់ចំណាំប្រភេទនៃការលូតលាស់។ ប្រើប្រាស់លែនមីក្រូទស្សន៍ក្នុងកម្រិតពង្រីកតូច ដើម្បីវិភាគការលូតលាស់ឲ្យកាន់តែបានច្បាស់។ ពិពណ៌នាពីគម្រូនៃការលូតលាស់ ដែលត្រូវអង្កេតទៅលើការបែកសាខា លក្ខណៈជាគ្រាប់តូច្នី ជាដើម។ ប្រើប្រាស់ពាក្យពេជន៍ផ្ទាល់ខ្លួនរបស់អ្នកដើម្បីពិពណ៌នាពីការលូតលាស់ដែលបានឃើញ។ ពិភាក្សាទៅលើរាល់ប្រភេទនៃការដុះលូតលាស់ទាំងអស់ជាមួយដៃគូដែលមន្ទីរពិសោធន៍ជាមួយអ្នក ។

លំហាត់ ១១៖ ឥទ្ធិពលនៃបរិស្ថានទៅលើមីក្រូសរីរាង្គ

១១.១ សេចក្តីផ្តើម

បរិស្ថាននៃមីក្រូសរីរាង្គ មានកត្តាជាច្រើនដែលស្មុគស្មាញ ។ កត្តាទាំងនេះ មានអន្តរអំពើនៅក្នុងបែបបទដែលគួរឲ្យស្មុគស្មាញជាច្រើន ដែលជានិច្ចកាលពិបាកក្នុងការស្វែងយល់ និងគ្រប់គ្រង។ ប្រសិនបើកត្តាទាំងនេះ អាចត្រូវបានគេកំណត់អត្តសញ្ញាណបានច្បាស់ នោះបន្ទាប់មក យើងអាចស្វែងយល់ ឬចាប់ផ្តើមស្វែងយល់ពីរបៀបដែលសរីរាង្គមួយនៅរស់នៅក្នុងបរិស្ថានជាក់លាក់របស់វា។ បន្ថែមពីលើនេះ យើងអាចធ្វើការញែកមីក្រូសរីរាង្គនោះបានកាន់តែងាយ។ កត្តាបរិស្ថានសំខាន់មួយចំនួនមានការផ្តល់ចំណី សីតុណ្ហភាព អាស៊ីត និងការផ្តល់អុកស៊ីសែន។ កត្តាផ្សេងៗទៀតដូចជាតង់ស្យុងផ្ទៃកម្រិតកាបូនឌីអុកស៊ីត និងអន្តរអំពើជីវសាស្ត្រ ជាធាតុផ្សំបន្ថែមដ៏ស្មុគស្មាញរបស់មីក្រូសរីរាង្គ។

១១.២ លំហាត់ ១១ ផ្នែក ១៖ អុកស៊ីសែន (Oxygen)

វត្តមាន និងបរិមាណនៃអុកស៊ីសែន ដែលរលាយនៅក្នុងបរិស្ថានរបស់មីក្រូប ជាកត្តាកំណត់មួយអំពីថាតើប្រភេទបាក់តេរីជាក់លាក់ហ្នឹង អាចវិវត្តខ្លួនទាំងស្រុងដែរ ឬទេ ហើយប្រសិនបើ ពួកវាអាចវិវត្តខ្លួន ថាតើវាវិវត្តដោយរបៀបណា។ ទម្រង់ទាំងនោះ ដែលត្រូវបានគេស្គាល់ថាជាពួកមេរោគត្រូវការខ្យល់ដោយបង្ខំ (obligate aerobes) លូតលាស់តែពេលមានវត្តមាននៃអុកស៊ីសែនរលាយ និងប្រើប្រាស់អុកស៊ីសែននៅក្នុងដំណើរការដំណកដង្ហើមរបស់ពួកវា។ បាក់តេរីជាច្រើន និងផ្សិតភាគច្រើន ជាប្រភេទដែលត្រូវការខ្យល់ដោយបង្ខំ។ ក្រៅពីនេះ មានពួកមេរោគដែលមិនត្រូវការខ្យល់ដោយបង្ខំ (obligate aerobes) ដែលមិនប្រើប្រាស់អុកស៊ីសែនដែលមាន សម្រាប់ដំណើរការដំណកដង្ហើមរបស់ពួកវាទេ (aerotolerant anaerobes) ឬត្រូវបានបង្អាក់ដោយបរិមាណដ៏តិចតួចនៃអុកស៊ីសែនដែលរលាយ។ ប្រភេទបាក់តេរីដែលជាក់លាក់ ជាផ្នែកមួយនៃក្រុមមិនត្រូវការខ្យល់ជាក់ហិតនេះ។ ភាពពុលនៃអុកស៊ីសែនចំពោះបាក់តេរីទាំងនេះ គឺដោយសារតែការប្រមូលផ្តុំនៃអ៊ីដ្រូសែនតែអុកស៊ីត និងកង្វះខាតនៃអង់ស៊ីម catalase ដែលបង្អាក់សកម្មភាពអ៊ីដ្រូសែនតែអុកស៊ីត។ វត្តមាននៃ catalase អាចនិងត្រូវបានប្រើជាការធ្វើតេស្តមួយនៅក្នុងការធ្វើអត្តសញ្ញាណកម្មនៃបាក់តេរីមួយចំនួន។ catalase ត្រូវបានគេរកឃើញនៅក្នុងអង្គភាពដោយងាយ ដោយការបន្ថែមអ៊ីដ្រូសែនតែអុកស៊ីតទៅលើកូឡូនីបាក់តេរីតមួយប៉ុណ្ណោះ។ ប្រសិនបើ catalase ត្រូវបានបាក់តេរីបង្កើតឡើង នោះកូឡូនីនឹងចេញពពុះ ដែលបញ្ជាក់ថាអុកស៊ីសែន កំពុងត្រូវបានរំដោះចេញមកក្រៅ។ បាក់តេរីជាច្រើន និងផ្សិតតិចតួចណាស់ (ដូចជាយីសមួយចំនួន) អាចដុះលូតលាស់ក្រោមលក្ខខណ្ឌគ្មានខ្យល់ ឬគ្មានខ្យល់ ហើយអាចផ្លាស់ប្តូរដំណើរការមេតាបូលីសទាំងនេះក្នុងលក្ខខណ្ឌសមប្រកប។ ទម្រង់ទាំងនេះ ជាពួកមេរោគដែលត្រូវការខ្យល់ក៏បាន មិនត្រូវការខ្យល់ក៏បាន (facultative anaerobes) ហើយពួកវា លូតលាស់ទាំងពេលមានវត្តមាន ឬពេលអវត្តមានអុកស៊ីសែនរលាយ។ ភាពខុសគ្នាទាំងនេះដោយសារតែអុកស៊ីសែនដែលជាកត្តាបរិស្ថាន ត្រូវបានគេកំណត់សម្គាល់យ៉ាងងាយនៅក្នុងការសិក្សានៃការបណ្តុះពូជសុទ្ធ។

១១.២.១ សម្ភារៈ

សម្ភារៈសម្រាប់មន្ទីរពិសោធន៍៖

- បរិក្ខារសម្រាប់ភ្ជួរមេរោគដោយមិនត្រូវការខ្យល់

សម្ភារៈសម្រាប់តុពិសោធន៍មួយ៖

- ទីបដែលផ្ទុកនូវ *Clostridium sporogenes* នៅក្នុងចំណីបណ្តុះសាច់ចិញ្ច្រាំ (chopped meat medium)
- ទីប slant ដែលផ្ទុកនូវ *E. coli*, *Alcaligenes faecalis* ឬ *Pseudomonas aeruginosa* *Enterococcus faecalis*
- បានបណ្តុះពីរដែលផ្ទុក brain heart infusion (BHI)
- សូលុយស្យុងអ៊ីដ្រូសែនពែអុកស៊ីត កំហាប់ ៣%
- ទីបចំនួន៤ ដែលផ្ទុកចំណីរាវ thioglycollate (thioglycollate broth)
- លូបសម្រាប់ចាក់ចម្លងមេរោគ

១១.២.២ ដំណើរការពិសោធន៍

ពិសោធន៍ដំណាក់កាលទី ១៖

១. សរសេរចំណាំទីបទាំង៤ ដែលផ្ទុកចំណីរាវ thioglycollate។ ហាមត្រូវទីប។ ផ្ទេរ *Enterococcus* ចំនួន១លូបដោយមិនឲ្យចម្លងចូលនូវមេរោគដែលមិនចង់បាន ដាក់ទៅក្នុងទីបមួយដែលសមស្រប។ ធ្វើដូចគ្នាសម្រាប់បាក់តេរី *Clostridium*, *E. coli* និង *Alcaligenes* ឬ *Pseudomonas* ។
២. ដាក់ភ្ជួរមេរោគទាំងអស់ក្នុងទីបនេះ នៅសីតុណ្ហភាព ៣៧ °C រហូតដល់ពិសោធន៍លើកក្រោយ។
៣. ប្រើហ្វីត បែងចែកបានបណ្តុះ BHI នីមួយៗទៅជា ៤ ផ្នែក ដោយគូរគំនូសនៅបាតបាន។ សរសេរនៅបាតបានមួយជាមេរោគត្រូវការខ្យល់ និងមួយទៀតជាមេរោគមិនត្រូវការខ្យល់។
៤. យកមេរោគនីមួយៗមកចូតជាបន្ទាត់រាងទឹករលកតែមួយប៉ុណ្ណោះ។ មួយផ្នែកក្នុងចំណោមផ្នែកទាំង៤នៃបានបណ្តុះ នឹងត្រូវបានចាក់ចម្លងចូលនូវមេរោគមួយប្រភេទ។ ត្រូវប្រាកដថាបានសរសេរឈ្មោះមេរោគដែលបានចាក់ចម្លងនៅត្រង់ផ្នែកនោះ។
៥. ដាក់ភ្ជួរបានបណ្តុះដែលផ្ទុកមេរោគត្រូវការខ្យល់ (ដោយឲ្យផ្នែកដែលមានចាហួយផ្តាច់ចុះក្រោម) នៅសីតុណ្ហភាព ៣៧ °C រហូតដល់ពិសោធន៍លើកក្រោយ។ ដាក់បានបណ្តុះដែលផ្ទុកមេរោគមិនត្រូវការខ្យល់ (ដោយឲ្យផ្នែកដែលមានចាហួយផ្តាច់ចុះក្រោម) ទៅក្នុងធុងគ្មានអុកស៊ីសែន ដូចបានបង្ហាញដោយគ្រូបង្រៀនអ្នក។ ធុងគ្មានអុកស៊ីសែននេះ នឹងត្រូវបានទុកនៅសីតុណ្ហភាព ៣៧ °C រហូតដល់ពិសោធន៍លើកក្រោយ។

ពិសោធន៍ដំណាក់កាលទី ២៖

៦. វិភាគការលូតលាស់របស់មេរោគ ដែលមានលើបានបណ្តុះដោយប្រុងប្រយ័ត្ន (ទាំងមេរោគត្រូវការ និងមិនត្រូវការខ្យល់) ។ កត់ត្រាលទ្ធផលរបស់អ្នកក្នុងរបាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍។
៧. អនុវត្តតេស្ត catalase ដោយបន្ថែមសូលុយស្យុងអ៊ីដ្រូសែនពែអុកស៊ីតកំហាប់ ៣% ចំនួន ១ ដំណាក់ទៅលើបានបណ្តុះផ្ទុក BHI ។ តេស្ត catalase ដែលវិជ្ជមាន បង្កើតបានជាពពុះដែលប្រហែលជាត្រូវបានឃើញពពុះសត្វចៗ។ កត់ត្រាលទ្ធផលរបស់អ្នកនៅក្នុងរបាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍។
៨. បន្ទាប់មក វិភាគវត្តមាននៃការដុះលូតលាស់របស់មេរោគនៅគ្រប់ទីបំផុតទាំងអស់។ ប្រសិនបើមានវត្តមាននៃការដុះលូតលាស់មេរោគ ពួកវានឹងលេចចេញជាពណ៌ស្រអាប់ដូចពពក។ កត់ត្រាលទ្ធផលរបស់អ្នកនៅក្នុងរបាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍។

១១.២.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ១១ ផ្នែក ១

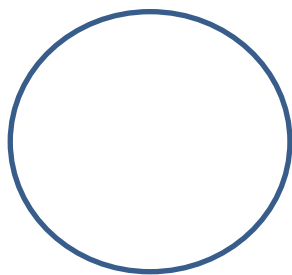
១. ចូរបំពេញវត្តមាន និងលក្ខខណ្ឌក្រោយការពិសោធក្នុងតារាងខាងក្រោម

តារាង ១១.១ បំពេញលទ្ធផលនៃការតេស្តបាក់តេរី៤ប្រភេទ លើលក្ខខណ្ឌផ្សេងៗ

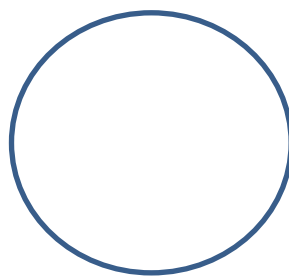
មីក្រូសរីរាង្គ	លក្ខខណ្ឌមានខ្យល់		លក្ខខណ្ឌគ្មានខ្យល់		ការលូតលាស់នៅក្នុង Thioglycollate
	ការលូតលាស់	Catalase	ការលូតលាស់	Catalase	
<i>Alcaligenes</i>					
<i>Clostridium</i>					
<i>E. coli</i>					
<i>Enterococcus</i>					

២. តើមេរោគណាខ្លះ ជាប្រភេទមេរោគ ដែលរស់នៅក្នុងមជ្ឈដ្ឋានមានខ្យល់ក៏បាន មិនមានខ្យល់ក៏បាន (facultative anaerobes)? តើមេរោគណាខ្លះ ជាប្រភេទមិនត្រូវការខ្យល់ដោយបង្ខំ (obligate anaerobes)? តើមេរោគណាខ្លះ ជាប្រភេទត្រូវការខ្យល់ដោយបង្ខំ (obligate aerobes)? តើមានវត្តមានបាក់តេរីដែលមិនត្រូវការខ្យល់ ហើយធន់នឹងខ្យល់ (aerotolerant anaerobes) ដែរ ឬទេ? តើអ្នកបកស្រាយដោយរបៀបណា?

៣. គូររូបតំណាងឲ្យការលូតលាស់នៃមេរោគនៅលើបាន និងក្នុងទីប។ បានបណ្តុះដែលផ្ទុក BHI ទីបដាក់ចំណីវាវប្រភេទ Thioglycollate



ត្រូវការខ្យល់



មិនត្រូវការខ្យល់

តារាង ១១.២ លទ្ធផលនៃការលូតលាស់ក្រុមផ្សេងគ្នានៃបាក់តេរីយោងទៅតាមសីតុណ្ហភាព

ថ្នាក់	លក្ខណៈ	កន្លែងរស់នៅធម្មតា
Psychrophiles (psychrotrophs)	ដុះលូតលាស់បានល្អបំផុតក្រោម ៥ °C	
Obligate psychrophiles	មិនអាចដុះលូតលាស់បាននៅ ឬលើ ២០ °C ទេ	ទឹកសមុទ្រត្រជាក់
Facultative psychrophiles	អាចដុះលូតលាស់បាននៅលើ ២០ °C	ដី និងទឹក
Mesophiles	ដុះលូតលាស់ល្អបំផុតនៅសីតុណ្ហភាពក្តៅល្មម ប្រហែល ៣៧ °C	សត្វ
Thermophiles	ដុះលូតលាស់លើ ៥០ °C	
Facultative thermophiles	អាចដុះលូតលាស់បាននៅក្រោម ៣៨ °C	ដី
Stenothermophiles	មិនអាចដុះលូតលាស់បាននៅក្រោម ៣៧ °C	កំប៉ុស
Extreme thermophiles	ដុះលូតលាស់បាននៅលើ ៨០ °C (ខ្លះដុះលូតលាស់លើ ១០០ °C)	អាងទឹកក្តៅធម្មជាតិ

១១.៣ លំហាត់ ១១ ផ្នែក ២៖ សីតុណ្ហភាព

សីតុណ្ហភាពជះឥទ្ធិពលទៅលើអត្រានៃការលូតលាស់ និងការបង្កើតរចនាសម្ព័ន្ធ រួមនឹងទម្រង់របស់បាក់តេរី ហើយនិងលក្ខណៈពិសេសនៃការដុះលូតលាស់ផ្សេងទៀតជាច្រើននៃពួកមីក្រូសរីរាង្គ ។ នៅក្រោមសីតុណ្ហភាពដែលសមស្របបំផុត អត្រានៃការដុះលូតលាស់ត្រូវបានចង្អុលចុះ ដូចនេះ ចំពោះមីក្រូសរីរាង្គជាច្រើន នៅកម្រិតសីតុណ្ហភាពមួយដែលស្ថិតនៅលើសីតុណ្ហភាពសមស្របបំផុតតែបន្តិចប៉ុណ្ណោះ គឺធ្វើឲ្យកោសិកាជាច្រើន ត្រូវបានសម្លាប់ ។ មីក្រូសរីរាង្គ mesophiles ដែលជាប្រភេទមីក្រុបដែលគេប្រទះឃើញញឹកញាប់បំផុត លូតលាស់ល្អបំផុតនៅសីតុណ្ហភាពចន្លោះពី ២៥ ទៅ ៤០ °C ហើយសម្រាប់មីក្រូសរីរាង្គប្រភេទ thermophiles វិញ សីតុណ្ហភាពដុះលូតលាស់ល្អបំផុតគឺប្រហែល ៦០ °C ។ ពួកមីក្រូសរីរាង្គបង្ករោគលើសត្វពាហនៈ ជាទូទៅ មានសីតុណ្ហភាពដុះលូតលាស់ល្អបំផុត

ស្ទើរតែនៅលើសីតុណ្ហភាពដែលដុះលូតលាស់ល្អបំផុតរបស់បាក់តេរីប្រភេទ mesophiles ដែលរស់នៅជាសាប្រូហ្វីតភាគច្រើន ។

១១.៣.១ សម្ភារៈ

សម្ភារៈសម្រាប់តុពិសោធន៍មួយ៖

ពិសោធន៍ដំណាក់កាលទី១៖

- ទីបច្ចុប្បន្នបណ្តុះរាវចំនួន ៤ ផ្សេងគ្នាដែលផ្ទុក *Escherichia coli*, *Bacillus subtilis*, *Bacillus stearothermophilus* *Pseudomonas auorescens*
- ចានបណ្តុះចំនួន ៤ ដែលផ្ទុក nutrient agar

១១.៣.២ ដំណើរការពិសោធន៍

១. បែងចែកចានបណ្តុះនីមួយៗដែលផ្ទុក nutrient agar ទៅជា ៤ ផ្នែក។ សរសេរសម្គាល់ឈ្មោះមេរោគខុសគ្នាមួយៗទៅតាមផ្នែកនីមួយៗ។
២. ចាក់ចម្លងមេរោគនីមួយៗ ទៅកាន់ផ្នែកនីមួយៗ នៃចានតាមឈ្មោះ ដែលបានសរសេរពិសេសត្រូវឆ្លងមេរោគជាផ្លូវផងដែរ។
២. ដាក់ក្លាស់ចានបណ្តុះនីមួយៗនៅសីតុណ្ហភាព ៤ ផ្សេងគ្នារួមមាន ៤ °C សីតុណ្ហភាពបន្ទប់ ៣៧ °C និង ៥៥ °C

ពិសោធន៍ដំណាក់កាលទី ២៖

៤. វិភាគចានបណ្តុះទាំងអស់ និងកត់ត្រានៅក្នុងរបាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍របស់អ្នកនូវចំនួននៃមេរោគដែលបានដុះលូតលាស់ ។ លើសពីនេះ ត្រូវកត់ត្រាលក្ខណៈរូបរាងទាំងស្រុងរបស់ពួកវាដូចជា ជាតិពណ៌ ឬទំហំកូឡូនី ដែលលេចឡើងពេលសីតុណ្ហភាពផ្សេងគ្នា ។ បន្តការក្លាស់ចានបណ្តុះដែលដាក់ក្នុងសីតុណ្ហភាពទាបរហូតដល់រយៈពេលប្រហែល១សប្តាហ៍។

១១.៣.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ១១ ផ្នែក ២

១. តើបាក់តេរីណាខ្លះ អាចដុះលូតលាស់នៅសីតុណ្ហភាព ៥៥ °C ?

២. តើបាក់តេរីណាខ្លះ អាចដុះលូតលាស់នៅសីតុណ្ហភាព ៤ °C ?

៣. តើមានបាក់តេរីមួយចំនួន ដែលអាចដុះលូតលាស់នៅគ្រប់សីតុណ្ហភាពកំណត់ទាំង ៤ នេះដែរ ឬទេ ? តើមានបាក់តេរីមួយចំនួន ដែលអាចដុះលូតលាស់នៅសីតុណ្ហភាពកំណត់ ៣ ផ្សេងគ្នាដែរ ឬទេ ?

៤. តើនៅសីតុណ្ហភាពមួយណា ដែលអ្នកបានទទួលការដុះលូតលាស់នៃបាក់តេរីក្នុងចំនួនច្រើនជាងគេ ?

៥. តើបាក់តេរីមួយណា មិនអាចដុះលូតលាស់នៅ ៣៧ °C ? តើអ្នកបានរំពឹងថាបាក់តេរីនេះដុះសីតុណ្ហភាពមួយណា ?

លំហាត់ ១២៖ អង់ស៊ីមដែលធ្វើអ៊ីដ្រូលីសខាងក្រៅកោសិកា

១២.១ សេចក្តីផ្តើម

បើគ្មានអង់ស៊ីម នោះបណ្តាជំណើរការគីមីជីវៈ នឹងមានសភាពយឺតពេក រហូតដល់ទ្រទ្រង់ជីវិតមិនបាន។ អង់ស៊ីម ជាកាតាលីករជីវៈ (biocatalysts) ក្នុងទម្រង់ជាប្រូតេអ៊ីនរាងស្វ័រ (globular proteins) ដែលត្រូវបានសំយោគដោយសរីរាង្គមានជីវិត និងដែលដើរតួនាទីយ៉ាងឯកទេសនៅក្នុងការពន្លឿនល្បឿនប្រតិកម្មគីមី។ មីក្រូសរីរាង្គ ត្រូវមិនត្រឹមតែសំយោគឲ្យបានគ្រប់គ្រាន់នូវរាល់ប្រភេទម៉ូលេគុលអង់ស៊ីមដែលចាំបាច់ខ្លាំង ដើម្បីគ្រប់គ្រងភាពស្មុគស្មាញខ្លាំងនៃប្រតិកម្ម ដែលចូលរួមក្នុងការលូតលាស់របស់វាទេ ប៉ុន្តែប៉ូលីមែរជំនុំទាំងនេះ ត្រូវតែបានខ្ទប់ទាំងស្រុងក្នុងបែបបទមួយដែលមិនត្រូវបានគេស្គាល់ និងតម្រៀបយ៉ាងមានរបៀបរៀបរយនៅក្នុងមាឌកំណត់ច្បាស់នៃកោសិកាមីក្រូប។ សារធាតុនៃអាហារ ត្រូវតែត្រូវបាននាំចូលទៅក្នុងកោសិកា និងត្រូវបានប្រើដើម្បីបង្កើតគ្រប់ធាតុផ្សំកោសិកាទាំងអស់ ដែលចាំបាច់សម្រាប់ការលូតលាស់ ដែលរាប់ពូលទាំងពួកអង់ស៊ីមខ្លួនវាផងដែរ។ បើទោះបីជា សារធាតុនៃអាហារដែលមិនរលាយ អាចជួយផ្គត់ផ្គង់ដល់មីក្រូសរីរាង្គមួយចំនួន ក្នុងទម្រង់ជាថាមពល និងប្លង់សាងសង់ដែលចាំបាច់សម្រាប់ការសំយោគកោសិកាក៏ដោយ ប៉ុន្តែដំបូង ពួកសារធាតុទាំងនេះ ត្រូវបានរំលាយ និងជានិច្ចកាលត្រូវបានបង្រួមមាឌឲ្យកាន់តែតូច មុនពេលពួកវាចូលទៅក្នុងកោសិកា។

អង់ស៊ីមពិសេសដែលគេហៅថាជា អង់ស៊ីមធ្វើអ៊ីដ្រូលីសកោសិកាខាងក្រៅ ឬអង់ស៊ីមក្រៅ (extracellular hydrolytic enzymes or exoenzymes) បង្កើតដោយកោសិកា រួចសាយចេញមកក្រៅ និងធ្វើអ៊ីដ្រូលីសប្រូតេអ៊ីនដែលធំៗទៅជាផលិតផលរលាយតូចៗ និងត្រូវបានដឹកនាំយ៉ាងសកម្មទៅកាន់កោសិកា និងរងដំណើរមេតាបូលីស។ ពួកវាពិតជាមានសារសំខាន់ខ្លាំងណាស់ ដោយសារពួកវា បង្ហាញឲ្យយើងឃើញពីចលនកម្ម (mechanism) នៃការបំបែកធាតុ និងចុងក្រោយសំយោគប៉ូលីមែរដែលមានទម្ងន់ម៉ូលេគុលធំ ព្រមទាំងជាធាតុនិចលជីវសាស្ត្រ ដែលប្រព័ន្ធជីវិត បង្កើតឡើង និង/ឬរក្សាទុកក្នុងទម្រង់ជាកាកសំណល់។ ជាឧទាហរណ៍ សែលុយឡូស ដែលជាសមាសធាតុសរីរាង្គ មានច្រើនជាងគេនៅលើផែនដី នឹងក្លាយទៅជាចំណែកដែលចាំបាច់សម្រាប់ជីវិតឆាប់ៗ ក្រោមអំពើអង់ស៊ីមសែលុយឡូស ដែលធ្វើអ៊ីដ្រូលីសក្រៅកោសិកា (microbial synthesis of the extracellular hydrolytic enzyme cellulase) ។

អំពើនៃអ៊ីដ្រូលីសនេះ អាចត្រូវបានគេបកស្រាយយ៉ាងងាយដោយប្រើបច្ចេកទេសធម្មតាៗ។ យើងនឹងសាកល្បងអនុវត្តបច្ចេកទេសមួយចំនួន ក្នុងចំណោមបច្ចេកទេសទាំងនេះ នៅក្នុងផ្នែកបន្ទាប់ៗនៃលំហាត់នេះ។

១២.២ លំហាត់ ១២ ផ្នែក ១៖ ប្រតិកម្មអ៊ីដ្រូលីសអមីដូ

អាមីដូប៉ូលីសាក់កាវីត ជាប៉ូលីមែរមួយនៃគ្លុយកូស ដែលមានច្រើនសន្លឹកសន្លាប់នៅក្នុងធម្មជាតិ ដោយសារតែ វាជាទម្រង់កាបូនអ៊ីដ្រាតបម្រុងដំបូងគេ នៅក្នុងរុក្ខជាតិ ។ មីក្រូសរីរាង្គជាច្រើន ជា

ពិសេសសមាជិករបស់ផ្សិត (fungi) ផលិតអង់ស៊ីមខាងក្រៅកោសិកា ដែលអ៊ីដ្រូលីសពួកប្រភេទផ្សេងៗ និងពួកដែលបែកខ្ទែងនៃប៉ូលីមែរនៃអាមីដុង ឲ្យទៅជាទម្រង់ងាយជាមុន។ អង់ស៊ីមធ្វើអ៊ីដ្រូលីសអាមីដុង (amylases) ផលិតនូវ ស្ករជិតច្រើន (dextrin) (ដែលមានទម្រង់មកពីផ្នែកនៃអាមីដុង ដែលរងអ៊ីដ្រូលីសរួច) និងស្ករម៉ាល់តូស (maltose) (ឌីសាកកាវីតមួយនៃគ្លុយកូស)។ ពូជមួយនៃបាក់តេរី និងផ្សិត ផលិតអង់ស៊ីមអាមីឡាស។ លទ្ធភាពដែលអាចធ្វើអ៊ីដ្រូលីសអាមីដុង មានសារសំខាន់សម្រាប់ការធ្វើអត្តសញ្ញាណកម្មនៃមីក្រូសរីរាង្គមួយចំនួន និងសម្រាប់ផលិតកម្មមីក្រូបជាលក្ខណៈពាណិជ្ជកម្មនៃការផលិតអាមីឡាសដុល (crude amylase preparations)។

អ៊ីយ៉ូត មានប្រតិកម្មជាមួយអាមីដុង បង្កើតបានជាម៉ូលេគុលកុំផ្លិចពណ៌ខ្មៅ ខៀវមួយ ហើយកាលណាអ៊ីយ៉ូតមានប្រតិកម្មជាមួយប្រភេទជិតច្រើនមួយចំនួន វាបង្កើតបានជាម៉ូលេគុលកុំផ្លិច ដែលមានពណ៌ដូចស្រាក្រហម។ ម៉ាល់តូស មិនបង្កើតបានពណ៌ទេ ពេលមានប្រតិកម្មជាមួយអ៊ីយ៉ូត។ ប្រតិកម្មរបស់អ៊ីយ៉ូតទាំងនេះ ផ្តល់ឲ្យយើងនូវការធ្វើតេស្តសាមញ្ញមួយ សម្រាប់ប្រតិកម្មអ៊ីដ្រូលីសអាមីដុង ដែលអាចត្រូវបានគេប្រើប្រាស់ទៅលើមេរោគបណ្តុះមួយប្រភេទ ដែលដុះលូតលាស់នៅលើចំណីបណ្តុះដែលផ្ទុកអាមីដុង ។

១២.២.១ សម្ភារៈ

សម្ភារៈសម្រាប់សិស្សម្នាក់៖

- បានបណ្តុះចំនួនមួយដែលផ្ទុកចាហ្គយលាយនឹងអាមីដុង (Petri dish of starch agar)
- សារធាតុពណ៌ Mordant ដែលប្រើសម្រាប់ការបន្ស៊ីពណ៌កំណត់ក្រាមមេរោគ

១២.២.២ ដំណើរការពិសោធន៍

១. យកគម្របបានបណ្តុះចេញ និងទុកឲ្យផ្ទៃនៃចាហ្គយលាយនឹងអាមីដុងនេះ ប៉ះខ្យល់រយៈពេលពី ១៥ ទៅ ៣០ នាទី។
២. ដាក់ក្លាស់បាននេះនៅសីតុណ្ហភាព ៣៧ °C រយៈពេល១ យប់ បន្ទាប់មកដាក់នៅសីតុណ្ហភាពបន្ទប់ រយៈពេលពី ៤៨ ទៅ ៧២ ម៉ោង។
៣. បន្ទាប់ពីបានដាក់បានផ្ទុកមេរោគនេះក្លាស់រួច ត្រូវធ្វើតេស្ត រកប្រតិកម្មអ៊ីដ្រូលីសអាមីដុងដោយចាក់សូលុយស្យុងពណ៌ mordant ទៅក្នុងបានឲ្យលិចផ្ទៃចាហ្គយ។ បង្វិលបាននេះមួយជុំឲ្យលឿនដោយថ្មមៗ និងចាក់សូលុយស្យុងនេះចោលទៅក្នុងធុង ក្នុងរយៈពេល ៣០ វិនាទី។ បន្ទាប់ពី ប្រហែលជា ១០ នាទី ត្រូវវិភាគបានផ្ទុកមេរោគនេះ និងកត់សម្គាល់កូឡូនីដែលលេចចេញជាក្នុងទម្រង់ជាកន្លែងដែលគ្មានពណ៌ តែមានសភាពច្បាស់ ធៀបជាមួយនឹងផ្ទៃពណ៌ខ្មៅលាយខៀវនៃម៉ូលេគុលកុំផ្លិចរវាងអ៊ីយ៉ូត និងអាមីដុង។ នៅក្នុងករណីខ្លះ អ្នកអាចនឹងឃើញកន្លែងមួយដែលមានពណ៌ក្រហមតូចៗ ការចេញពណ៌នេះ ជាអ្នកកំណត់ថាមានវត្តមានពួកជិតច្រើន។

១២.២.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ១២ ផ្នែក ១

១. កត់ត្រាលទ្ធផលរបស់អ្នក ។ ពិពណ៌នាពីកន្លែងដែលរងប្រតិកម្មអ៊ីដ្រូលីស និងកន្លែងណាខ្លះដែលចេញពណ៌ក្រហម ឬមិនចេញពណ៌ក្រហម។

២. ហេតុអ្វីបានជាអ្នកគិតថាការផលិតអាមីឡាស មានសារប្រយោជន៍ចំពោះកោសិកាមីក្រូប ?

៣. ហេតុអ្វីបានជាមីក្រូសរីរាង្គមួយអាចផលិតទាំង ដិចត្រាន (dextran) និងម៉ាល់តូស ? តើសារប្រយោជន៍អ្វី ដែលវាមាន ?

១២.៣ លំហាត់ ១២ ផ្នែក ២៖ ប្រតិកម្មអ៊ីដ្រូលីសកាសេអ៊ីន

កាសេអ៊ីនដែលជាប្រូតេអ៊ីនទឹកដោះគោ អាចត្រូវបានប្រើប្រាស់ដោយបាក់តេរីជាក់លាក់ជាច្រើន ដែលផលិតអង់ស៊ីមប្រូតាអាសសមស្របមួយ។ បើទោះបីជា កាសេអ៊ីន ជាប៉ូលីមែរមិនរលាយដ៏ធំមួយក៏ដោយ ប៉ុន្តែសកម្មភាពនៃអង់ស៊ីមប្រូតាអាសដែលធ្វើអ៊ីដ្រូលីសកោសិកាខាងក្រៅ កាត់ផ្តាច់កាសេអ៊ីនឲ្យទៅជាបណ្តាម៉ូលេគុល ដែលកោសិកាមីក្រូប ធ្វើមេតាបូលីសបាន ។ ការបន្តដែលសមស្របនៃដុំទឹកដោះគោឲ្យទៅជាឈឺស (cheese) ដែលមានគុណភាពល្អគ្រប់គ្រាន់អាចទទួលយកបាន អាស្រ័យយ៉ាងខ្លាំងទៅលើការសំយោគអង់ស៊ីមកាសេអ៊ីនណាសរបស់មីក្រូប (microbial synthesis of caseinase) ។

១២.៣.១ សម្ភារៈ

សម្ភារៈសម្រាប់សិស្សមួយគូៗ៖

- ទីបច័ន្ទ ៤ ដែលមានគ្លុយកូស និងផ្ទុក *Bacillus subtilis*, *Enterobacter aerogenes*, *Streptococcus liquefaciens* និង *Pseudomonas fluorescens* ព្រមទាំងបានភ្ជាប់រួចរយៈពេល ២៤ ម៉ោង

- បានបណ្តុះចំនួន ១ ដែលផ្ទុក nutrient agar លាយគ្នាជាមួយកូសព្រមទាំងមានបន្ថែម ២ ទៅ ៣ ml នៃទឹកដោះគោដកជាតិខ្លាញ់ស្ទើរល្អិត (sterile skim milk) មុនពេលធ្វើការចាក់ agar និងទុកឲ្យកករឹង
- លូបសម្រាប់ចាក់ចម្លងមេរោគ

១២.៣.២ ដំណើរការពិសោធន៍

១. ប្រើខ្មៅដៃក្រមួនចែកផ្នែកបាតនៃបានបណ្តុះផ្ទុក skim milk agar ឲ្យទៅជា ៤ ផ្នែក។ សរសេរឈ្មោះ ឬក៏និមិត្តសញ្ញាដែលសមស្របដើម្បីតំណាងឲ្យមេរោគនីមួយៗ នៅត្រង់ផ្នែកនីមួយៗ ដែលបានបែងចែករួច។
២. យកបរិមាណដ៏តិចមួយនៃប្រភេទមេរោគនីមួយៗដែលត្រូវបានយកចាក់ចម្លងពីទីប (ចំនួន ១ លូប ដែលត្រូវឆ្លុះឲ្យបានប្រវែងប្រហែលជា ១០ មីលីម៉ែត្រប៉ុណ្ណោះ) ទៅដាក់ឲ្យចំណុចកណ្តាលនៃផ្នែកនីមួយៗរបស់វា។
៣. ដាក់បានបណ្តុះដែលផ្ទុកមេរោគនេះភ្ជាប់នៅ ៣៧°C រយៈពេល ១ យប់ និងបន្ទាប់មកទុកវានៅសីតុណ្ហភាពបន្ទប់ ចាំរហូតដល់ការពិសោធន៍លើកក្រោយ។
៤. វិភាគផ្នែកដែលអាចបង្ហាញយ៉ាងច្បាស់ ពីការលូតលាស់របស់មេរោគ ដែលត្រង់នោះបំណែកកាសេអ៊ីនដែលមានសភាពដូចការ ត្រូវបានអ៊ីដ្រូលីសឲ្យទៅជាពួកអាស៊ីតអាមីនេ និងពួកប៉ូលីប៊ីប៊ីទីតដែលរលាយក្នុងទឹក។

១២.៣.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ១២ ផ្នែក ២

១. កត់ត្រាលទ្ធផល ដែលប្រាប់អំពី ប្រភេទមេរោគណាខ្លះ ដែលបាន ឬមិនបានផលិតអង់ស៊ីមកាសេអ៊ីនណាស។

២. តើគុណវិបត្តិអ្វីខ្លះ ដែលផលិតកម្មកាសេអ៊ីនណាសមាន ?

១២.៤ លំហាត់ ១២ ផ្នែក ៣៖ ប្រតិកម្មអ៊ីដ្រូលីសទៅលើប្រូតេអ៊ីនដែលឡាទីន

ដែលឡាទីន ជាប្រូតេអ៊ីនអាល់ប៊ុយមីនមួយប្រភេទ ដែលកើតឡើងពីកម្លាយនៃកូឡាស្យែន (collagen) ដែលកូឡាស្យែននេះ ជាប្រូតេអ៊ីនមួយប្រភេទមាននៅត្រង់ជាលិកាសរសៃភ្ជាប់។ មីក្រូសរីរាង្គមួយចំនួន ផលិតអង់ស៊ីមដែលឡាទីនណាស (proteolytic enzyme gelatinase) ដែលអាចធ្វើ

អ៊ីដ្រូលីសប្រូតេអ៊ីនដែលឡាទីន។ សកម្មភាពអង់ស៊ីមនេះ អាចត្រូវបានកើតឡើងនៅក្នុងបានត្រង់ផ្នែក បាតនៃចាហ្គយបណ្តុះដែលផ្ទុកនូវប្រូតេអ៊ីនដែលឡាទីន ។

១២.៤.១ សម្ភារៈ

សម្ភារៈសម្រាប់សិស្សមួយគូ៖

- ទីបចំនួន ៤ ដែលផ្ទុកគ្លុយកូស (glucose nutrient broth cultures) ព្រមទាំងមានមេរោគ *Bacillus megaterium*, *Enterobacter aerogenes*, *Streptococcus liquefaciens*, និង *Pseudomonas fluorescens*
- បានបណ្តុះចំនួន ១ ដែលផ្ទុកចាហ្គយលាយប្រូតេអ៊ីនដែលឡាទីន (nutrient gelatin agar-Difco)
- បារតក្លរដែលឆ្លើមដោយអាស៊ីត (១៥ ក្រាមនៃ $HgCl_2$ និង ២០ ml នៃអាស៊ីត HCl កំហាប់ខ្ពស់លាយក្នុង ១០០ ml នៃ H_2O)

១២.៤.២ ដំណើរការពិសោធន៍

១. ដោយប្រើខ្មៅដៃក្រមួន ចែកផ្នែកបាតនៃបានបណ្តុះ ដែលផ្ទុកចាហ្គយលាយប្រូតេអ៊ីនដែលឡាទីនឲ្យបាន ៤ ផ្នែក។ សរសេរឈ្មោះ (និមិត្តសញ្ញា) តំណាងឲ្យមេរោគទាំង ៤ (ឈ្មោះមេរោគមួយសម្រាប់ផ្នែកនីមួយៗ)។
២. ចាក់ចម្លងមេរោគនីមួយៗទៅលើបានបណ្តុះឲ្យចំណុចកណ្តាលនៃផ្នែកនីមួយៗ ដោយត្រូវឆ្ងុតមេរោគនេះនៅលើចាហ្គយឲ្យបានប្រវែងប្រមាណជា ១០ មីលីម៉ែត្រ។
៣. ដាក់បានដែលមានមេរោគនេះភ្ជួរនៅ $37^{\circ}C$ រយៈពេល ១ យប់ និងបន្ទាប់មកដាក់នៅសីតុណ្ហភាពបន្ទប់ ចាំរហូតដល់ការពិសោធន៍លើកក្រោយ
៤. ចាក់សូលុយស្យុងបារតក្លរដែលបានឆ្លើមជាមួយអាស៊ីត (២ ឬ ៣ ml) ឲ្យលិចលើផ្ទៃចាហ្គយបណ្តុះ។ បន្ទាប់ពី ១ ទៅ ២ នាទីក្រោយមក ចាក់សូលុយស្យុងនេះចេញវិញចូលទៅក្នុងធុង។ អង្កេតតាមដានលក្ខណៈរូបរាងរបស់ចំណីបណ្តុះនេះ ត្រង់កន្លែងណាដែលមានការលូតលាស់នៃមីក្រូបម្តងហើយម្តងទៀតរហូតដល់រយៈពេល ៣០ នាទីក្រោយ។

១២.៤.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ១២ ផ្នែក ៣

១. កត់ត្រាការអង្កេតតាមដានរបស់អ្នក។ រកមើល និងគូររូបតំណាងផ្ទៃមួយដែលច្បាស់ ព្រមទាំងមានផលិតកម្មអង់ស៊ីមដែលឡាទីនណាសរបស់កូឡូនីនៅជុំវិញផ្ទៃនោះ។

២. តើមីក្រូសរីរាង្គណា ផលិតអង់ស៊ីមដែលឡាទីនណាស?

៣. តើអ្នកគិតថាអ្វីទៅជាគុណវិបត្តិមួយនៃផលិតកម្មអង្កាម ដែលឡានីនណាស របស់មីក្រូសរីរាង្គមួយ ?

លំហាត់ ១៣៖ ឥទ្ធិពលនៃសីតុណ្ហភាពខ្ពស់លើបាក់តេរី

១៣.១ សេចក្តីផ្តើម

វិធីសាស្ត្រមួយចំនួន ត្រូវបានគេបង្កើតឡើងក្នុងការប្រើប្រាស់កម្ដៅទៅលើវត្ថុមួយសម្រាប់គោលបំណងនៃការសម្លាប់មេរោគដោយកម្ដៅ (sterilization) ។ នៅក្នុងមន្ទីរពិសោធន៍អតិសុខុមប្រាណ ការដុត ត្រូវបានគេប្រើប្រាស់ដើម្បីសម្លាប់មេរោគដែលមានជាប់នៅលើលូបសម្រាប់ចាក់ចម្លងមេរោគ។ វិធីសាស្ត្របែបនេះ អាចត្រូវបានប្រើប្រាស់ជាមួយវត្ថុធាតុទាំងនោះ ដែលមិនត្រូវបានបំផ្លាញដោយអណ្តាតភ្លើង ឬវត្ថុធាតុ ដែលយើងមិនប្រើប្រាស់បន្តទៅទៀតនៅពេលអនាគត ។

កម្ដៅបានពីចំហាយទឹកពុះ (moist heat) មុខជាវិធីសាស្ត្រសាមញ្ញបំផុតនៃការសម្លាប់មេរោគដោយកម្ដៅ។ ទម្រង់លូតលាស់នៃបាក់តេរីបង្កជំងឺ (vegetative forms of bacterial pathogens) វីរុសជាច្រើន ព្រមទាំងផ្សិត និងស្លររបស់ពួកវា ត្រូវបានសម្លាប់ក្នុងរយៈពេល ១០ នាទីដោយកម្ដៅ ១០០ °C។ វាប្រហែលជាត្រូវបានគេយកមកអនុវត្តដោយប្រើទឹកកំពុងពុះ ដូចការសម្លាប់មេរោគក្នុងការិយាល័យ ដែលវាត្រូវបានប្រើប្រាស់ក្នុងទម្រង់ជាចំហាយដែលមានលំហូរសេរី ឬវាត្រូវបានប្រើប្រាស់ក្នុងទម្រង់ជាចំហាយដែលរងសម្ពាធ ដូចការប្រើប្រាស់នៅក្នុងទូចំហុយសម្លាប់មេរោគ (autoclave)។ ទឹកកំពុងពុះ និងចំហាយដែលមានលំហូរសេរី ត្រូវបានកំណត់ដោយនីវ៉ូទឹកសមុទ្រដែលសីតុណ្ហភាព ១០០ °C ជាសីតុណ្ហភាពអតិបរមាដែលធ្វើឲ្យទឹកពុះ។ ការប្រើប្រាស់ចំហាយដែលរងសម្ពាធ មានសភាពក្តៅជាងចំហាយដែលមានលំហូរសេរី ដូចនេះសីតុណ្ហភាពកើនឡើង នៅពេលដែលសម្ពាធកើនឡើង។ ទូចំហុយសម្លាប់មេរោគ ជាធម្មតាត្រូវបានដំណើរការនៅចំណុចមួយដែលមានសម្ពាធ 3 kg ក្នុងមួយសង់ទីម៉ែត្រការ៉េ ដោយប្រើរយៈពេល ២០ នាទី ។ ដោយប្រើខ្យល់គ្រប់គ្រាន់សីតុណ្ហភាព ១២១ °C ប្រហែលជាត្រូវបានគេប្រើប្រាស់សម្រាប់កម្រិតសម្ពាធនេះ។

កម្ដៅបានពីចំហាយទឹកពុះ មានគុណសម្បត្តិពីរបន្ថែមពីលើការប្រើប្រាស់ខ្យល់ស្អាត។ គុណសម្បត្តិទី ១ គឺថាកម្ដៅបានពីចំហាយទឹកពុះ មានកម្លាំងជម្រាបជំងឺជាកម្ដៅស្អាតច្រើន ។ ជាឧទាហរណ៍ ចំណុចកណ្តាលនៃកញ្ចប់បង់រ៉ូប្លូស នឹងឡើងដល់សីតុណ្ហភាព ១០០°C យ៉ាងលឿនខ្លាំងជាងកម្ដៅស្អាត កាលណាគេប្រើចំហាយដែលមានលំហូរសេរី ។ គុណសម្បត្តិទីពីរនៃកម្ដៅបានពីចំហាយទឹកពុះ គឺថាវត្ថុធាតុដែលបានប្រូតេអ៊ីន ដូចជាអង់ស៊ីមនៃមីក្រូសរីរាង្គ ត្រូវបានបង្អាក់សកម្មភាពនៅសីតុណ្ហភាពទាបជាងខ្លាំង កាលណាមានវត្ថុមានទឹកចូលរួម ជាជាងពេលអវត្ថុមានទឹក។

កម្ដៅស្អាត ដែលត្រូវបានប្រើនៅក្នុងទូកម្ដៅ (oven) ជាធម្មតាត្រូវបានប្រើប្រាស់ដើម្បីស្ទើរវត្ថុធាតុប្រកបដោយធ្វើពីកែវ ឧបករណ៍ និងវត្ថុធាតុផ្សេងទៀត ដែលមិនត្រូវបានបំផ្លាញទ្រង់ទ្រាយកាលណាប្រើកម្ដៅនេះ។ វត្ថុធាតុដែលមិនជ្រាបទឹក ដូចជាសារធាតុស្រដៀងបាហ្វូយថ្លា ធ្វើពីប្រេងរ៉ែអ៊ីល (petroleum jelly) ត្រូវបានស្ទើរលាបយ៉ាងល្អបំផុតនៅក្នុងទូដែលប្រើខ្យល់ក្តៅ។

គោលបំណងនៃលំហាត់នេះ គឺដើម្បីបញ្ជាក់ថា៖ (១) សីតុណ្ហភាពខ្ពស់ សម្លាប់មីក្រូសរីរាង្គ (២) កម្ដៅបានពីចំហាយទឹកពុះ មានប្រសិទ្ធភាពជាងខ្យល់ក្ដៅនៅសីតុណ្ហភាពដូចគ្នា និង (៣) មីក្រូសរីរាង្គដែលបង្កើតស្ករ នៅវគ្គផលិតស្ករ មានភាពធន់នឹងកម្ដៅជាងមីក្រូសរីរាង្គដែលមិនបង្កើតស្ករ។

១៣.២ សម្ភារៈ

សម្ភារៈសម្រាប់តុពិសោធន៍មួយ៖

- បានបណ្តុះចំនួន ១ ដែលផ្ទុកបន្ទះចម្រោះចំនួន ១៤ ដែលមានជាប់នូវក្រាមស្លូតនៃមេរោគ *Staphylococcus aureus* ឬ *Bacillus cereus* ។ (តុពិសោធន៍មួយ នឹងប្រើសម្រាប់ *Staphylococcus* ចំណែកមួយផ្សេងទៀតសម្រាប់ *Bacillus*)
- ទីបចំនួន ១៤ ដែលទីបនីមួយៗមានផ្ទុក ៥ ml នៃចំណីបណ្តុះរាវ
- ទីបទទេចំនួន ៥ (ប្រើជាមួយកម្ដៅស្លូត)
- ធុងចំហុយទឹកពុះ ១០០°C ចំនួន ១
- ទូប្រើខ្យល់ក្ដៅចំនួន ១ ដែលសីតុណ្ហភាពអាចឡើងដល់ ១០០ °C

មេរោគទាំងពីរនេះ ត្រូវបានដុះលូតលាស់នៅក្នុងចំណីបណ្តុះរាវធម្មតា (enriched broth culture medium) ។ *Staphylococcus aureus* ត្រូវបានដាក់ក្លាស់រយៈពេល ២៤ ម៉ោង ខណៈដែល *Bacillus cereus* ត្រូវបានដាក់បណ្តុះរយៈពេល ៩៦ ម៉ោង។ បន្ទះក្រដាសចម្រោះដែលបានស្នើរលូត ដែលមាននៅក្នុងកែវវែងតូចមួយ (small flask) បន្ទាប់មកត្រូវបានដាក់ឲ្យប៉ះជាមួយមេរោគទាំងពីរខាងលើ។ បន្ទះក្រដាសចម្រោះទាំងនេះ បន្ទាប់មកត្រូវបានសម្អាតដោយបង្កក (lyophilization) (ដំណើរការមួយ ដែលការសម្អាត ត្រូវបានត្រួតពិនិត្យដោយលក្ខខណ្ឌជាក់លាក់ ដែលអនុញ្ញាតឲ្យបាក់តេរីនៅរស់បាន)។ សំខាន់ណាស់ ដែលបន្ទះក្រដាសចម្រោះត្រូវតែមានសភាពស្ងួតទាំងស្រុង។ បន្ទះក្រដាសចម្រោះដែលស្ងួត បន្ទាប់មកត្រូវបានយកមកដាក់នៅក្នុងទីបរិកាត។

១៣.៣ ដំណើរការពិសោធន៍

ពិសោធន៍ដំណាក់កាលទី ១៖

១. កម្ដៅស្លូត (១០០ °C)

- a. បន្ថែមបន្ទះក្រដាសចម្រោះមួយ/ទីប ទៅក្នុងទីបទទេមួយក្នុងចំណោមទីបទទេទាំងអស់។ សរសេរសម្គាល់ទីបនីមួយៗដោយបញ្ជាក់ពីរយៈពេលដែលទីប ត្រូវបានដាក់ឲ្យត្រូវកម្ដៅស្លូត។
- b. ដាក់ទីបមួយដែលផ្ទុកមេរោគរបស់អ្នក (មិនថា *S. aureus* ឬ *B. cereus*) ទៅក្នុងកញ្ចប់នីមួយៗនៃកញ្ចប់ទាំង ៧។ កញ្ចប់ទាំង ៧ ត្រូវបានសរសេរសម្គាល់ដោយ ១, ៣, ៥, ១០, ៣០, ៦០ និង ៩០ (រយៈពេល ៦០ និង ៩០ នាទី នឹងត្រូវបានធ្វើដោយរួចរាល់សម្រាប់អ្នក) លេខទាំងនេះ តំណាងឲ្យចំនួននាទី ដែលទីបក្នុងកញ្ចប់ទាំងនេះ

នឹងត្រូវបានដាក់ឱ្យត្រូវខ្យល់ក្តៅ ១០០ °C។ ទីបំផុតដាក់ក្នុងកញ្ចប់ទាំងនេះ នឹងមិនមានដាក់អ្វី ក្រៅពីបន្ទះក្រដាសចម្រោះ ដែលស្រោបដោយបាក់តេរីខាងលើនោះទេ។

សូមចំណាំថា៖ ដើម្បីធានាអ្នកអាចកំណត់រយៈពេលបានត្រឹមត្រូវ និងដើម្បីការពារការឡើចុះនៃសីតុណ្ហភាពទូកម្តៅដោយសារការបើកទូកម្តៅច្រើនសារ គ្រូបង្រៀនផ្នែកមន្ទីរពិសោធន៍នឹងយកកញ្ចប់ទៅដាក់ក្នុងទូកម្តៅ ហើយនឹងនិយាយថានេះ ជានាទីទី ០។

- c. នៅរយៈពេលដែលដាក់មេរោគឱ្យត្រូវកម្តៅស្អាត ក្រុមនីមួយៗ នឹងប្រើទីបមួយនៃមេរោគនីមួយៗ នៅពេលដែលវា ត្រូវបានដកចេញពីទូកម្តៅ ។ (**ចំណាំ៖ ទីបទាំងនេះ នឹងឡើងក្តៅ!**) បាក់ ៥ ml នៃទីបដែលផ្ទុកចំណីបណ្តុះរាវ (nutrient broth tube) ចំនួន ១ ទៅក្នុងទីប ដែលមានដាក់បន្ទះក្រដាសចម្រោះនីមួយៗឱ្យបានលឿនតាម ដែលអាចធ្វើទៅបាន បន្ទាប់ពីដកទីបចេញពីទូកម្តៅ។
- d. ដាក់ភ្លាស់នៅ ៣៧ °C ចាំរហូតដល់ការពិសោធន៍លើកក្រោយ។ អ្នកប្រហែលជាត្រូវការភ្លាស់សំណាករបស់អ្នករយៈពេលមួយ ឬពីរថ្ងៃបន្ថែមទៀត ដើម្បីបញ្ជាក់ទាំងស្រុងថា ពួកមេរោគ ត្រូវបានសម្លាប់តាមពិត និងមិនមែនគ្រាន់តែរងរបួសជិតដាច់នោះទេ (sublethal injury)។

២. កម្តៅដែលប្រើចំហាយទឹកពុះ (១០០ °C)

- a. បន្ថែមបន្ទះក្រដាសចម្រោះមួយ/ទីប ទៅក្នុងទីបនីមួយៗក្នុងចំណោមទីបទាំង ៦ ដែលផ្ទុកនូវ ៥ ml នៃចំណីបណ្តុះរាវ (nutrient broth)។
- b. ដាក់ទីបទាំង ៦ ខាងលើនេះ ទៅក្នុងធុងចំហាយទឹកកំពុងពុះ។ បន្ទាប់ពី ១ នាទីក្រោយមកដកទីបមួយចេញពីប្រភេទមេរោគនីមួយៗ។ បញ្ចុះសីតុណ្ហភាពទីបនេះឱ្យត្រជាក់យ៉ាងលឿនដោយប្រើទឹករ៉ូប៊ីណេ រហូតដល់វាធ្លាក់ចុះមកដល់សីតុណ្ហភាពបន្ទប់។ អនុវត្តគោលការណ៍នេះដដែលៗនៅនាទីទី ៣ ទី ៥ ទី ១០ ទៅ ៣០ និងទី ៦០ ។ (ការកម្តៅនៅរយៈពេល ៦០ នាទី នឹងត្រូវបានធ្វើជាស្រេចឱ្យអ្នក)
- c. សរសេររយៈពេលដែលដាក់ទីបឱ្យត្រូវកម្តៅ នៅលើទីបនីមួយៗ។
- d. ដាក់ភ្លាស់នៅ ៣៧°C ចាំរហូតដល់ការពិសោធន៍លើកក្រោយ។

៣. នៅពេលធ្វើការត្រួតពិនិត្យភាពអាចរស់នៅបានរបស់មេរោគ (viability control) ត្រូវបន្ថែម ៥ ml នៃចំណីបណ្តុះរាវ (nutrient broth) ទៅក្នុងទីបមួយរបស់អ្នកដែលមានមេរោគខាងលើ។ សរសេរសម្គាល់ទីបនេះ និងដាក់ភ្លាស់នៅ ៣៧ °C ចាំរហូតការពិសោធន៍លើកក្រោយ។

ពិសោធន៍ដំណាក់កាលទី ២៖

៤. អង្កេតរកកំស្ពាន់ដែលបញ្ជាក់ពីការដុះលូតលាស់របស់មេរោគ នៅគ្រប់ទីបទាំង១៤។ ប្រៀបធៀបពួកវាជាមួយទីបត្រួតពិនិត្យ (control tube)។ ប្រសិនបើ ទីបលេចចេញពណ៌ស្រអាប់ (cloudy) នោះវាវិជ្ជមាន (មានការដុះលូតលាស់នៃមេរោគ)។

៥. អង្កេតរកកំស្មុតាងដែលបញ្ជាក់ពីការដុះលូតលាស់របស់មេរោគ ដែលអ្នកមិនបានមាន (មិនថា *Staphylococcus aureus* ឬ *Bacillus cereus* នោះទេ) នៅគ្រប់ទីបំណង ១៤។

១៣.៤ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ១៣

១. កត់ត្រាលទ្ធផលនៅក្នុងតារាងខាងក្រោម ដោយប្រើសញ្ញា (+) ដើម្បីបញ្ជាក់ថាមានការដុះលូតលាស់ និងសញ្ញា (-) ដើម្បីបញ្ជាក់ថាគ្មានការលូតលាស់ ។ ចំណាំ៖ ប្រសិនបើ អ្នកមានរំលងទម្រង់ការណាមួយ ត្រូវធ្វើការបន្ស៊ីពណ៌ដើម្បីកំណត់ក្រាមមេរោគ (Gram-stain) ដើម្បីរកឲ្យឃើញថា តើមានការចម្លងចូលពីពពួកមេរោគ ឬគ្មាន។

តារាង ១៣.៤ បំពេញលទ្ធផលនៃដំណោះស្រាយបាក់តេរីតាមលក្ខខណ្ឌនៃកំដៅ

	រយៈពេលដាក់ឲ្យត្រូវកម្ដៅ គិតជានាទី							
មេរោគ	១	៣	៥	១០	៣០	៦០	៩០	Control
<i>S. aureus</i> (កម្ដៅស្អាត)								
<i>S. aureus</i> (កម្ដៅសើម)								
<i>B. cereus</i> (កម្ដៅស្អាត)								
<i>B. cereus</i> (កម្ដៅសើម)								

២. តើមេរោគណា ត្រូវបានសម្លាប់មុនគេ?

៣. តើមេរោគណា ធន់កម្ដៅជាងគេ? ហេតុអ្វី?

៤. តើដំណើរការកម្ដៅមួយណា មានឥទ្ធិពលជាងគេ ពេលប្រើរយៈពេលកម្ដៅតិចជាងគេ?

៥. តើនៅពេលណាដែលអ្នកអាចផ្តល់អនុសាសន៍ឲ្យប្រើប្រាស់ការសម្លាប់មេរោគដោយប្រើកម្ដៅស្អាត?

លំហាត់ ១៤៖ ការរាប់ចំនួនបាក់តេរី និងក្រាហ្វិចនៃការលូតលាស់

១៤.១ សេចក្តីផ្តើម

ការវាស់វែងជាលក្ខណៈបរិមាណ មានភាពចាំបាច់ណាស់ ដើម្បីអនុវត្តទៅលើការគ្រប់គ្រងនៃការលូតលាស់របស់មីក្រូសរីរាង្គ។ ការលូតលាស់ បង្ហាញពីកំណើនបរិមាណជាលំដាប់មួយនៃគ្រប់ផ្នែកទាំងអស់របស់កោសិកាមីក្រូប។ ការប៉ាន់ប្រមាណចំនួននៃមីក្រូសរីរាង្គ ទាមទារឲ្យមានបច្ចេកទេសពិសេសៗ ដោយសារតែចំនួនដ៏ច្រើន និងទំហំដ៏តូចនៃកោសិកានីមួយៗ។ ការកំណត់ចំនួនមីក្រូប ដែលមានវត្តមាននៅក្នុងផលិតផលផ្សេងៗគ្នា ផ្តល់ជាមធ្យោបាយដែលសមស្រប ដើម្បីវាយតម្លៃគុណភាពនៃផលិតផលទាំងនោះដូចជា ផលិតផលទឹក ទឹកដោះគោ ឬអាហារផ្សេងៗទៀត ។ វា ជួយផងដែរនៅក្នុងការវាយតម្លៃសកម្មភាពមីក្រូបនៅក្នុងដី ឬប្រព័ន្ធជ្មានទាំងឡាយដែលទឹក។ បច្ចេកទេសជាច្រើន ត្រូវបានគេអភិវឌ្ឍឡើងដើម្បីសម្រេចបាននូវលទ្ធផលនេះ ដែលរាប់បញ្ចូលទាំងការរាប់ចំនួនមីក្រូបដោយប្រើមីក្រូទស្សន៍ផ្ទាល់ (direct microscopic count) ការរាប់ចំនួនមីក្រូបសរុបលើបាន (plate counts) ឬការវាស់វែងដោយប្រើដងស៊ីតេអុបទិច។

១៤.២ ការរាប់ចំនួនមីក្រូបដោយប្រើមីក្រូទស្សន៍ផ្ទាល់ (Direct Microscopic Counts)

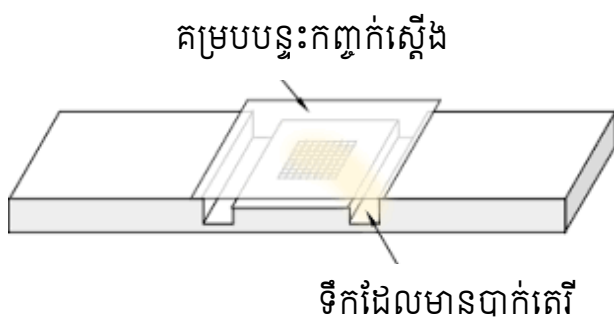
ការរាប់ទាំងនេះ ត្រូវការប្រើប្រាស់នូវឧបករណ៍រាប់ដែលឯកទេសមួយ ជាឧទាហរណ៍ ឧបករណ៍រាប់ឈ្មោះ Petroff Hauser counting chamber ដែលកោសិកាទាំងនេះ ត្រូវបានរាប់ចំនួននៅក្នុងមាឌជាក់លាក់នៃកំណកោសិកាវា និងតាមរយៈការរាប់នេះ ចំនួនកោសិកាសរុប ត្រូវបានគេគណនា។ វិធីសាស្ត្រនេះ មានភាពរហ័ស ប៉ុន្តែគុណសម្បត្តិរបស់វា គឺថាវារាប់ទាំងកោសិកាដែលនៅរស់ និងងាប់ ហើយវាមិនមានភាពរួសចំពោះមេរោគដែលមានចំនួនតិចជាង ១ លានកោសិកាក្នុង ១ ml នោះទេ (រូបភាព ១៤.១)។

១៤.៣ ការរាប់មីក្រូបដាច់អស់ដែលមាននៅលើចានបណ្តុះ (Plate Counts)

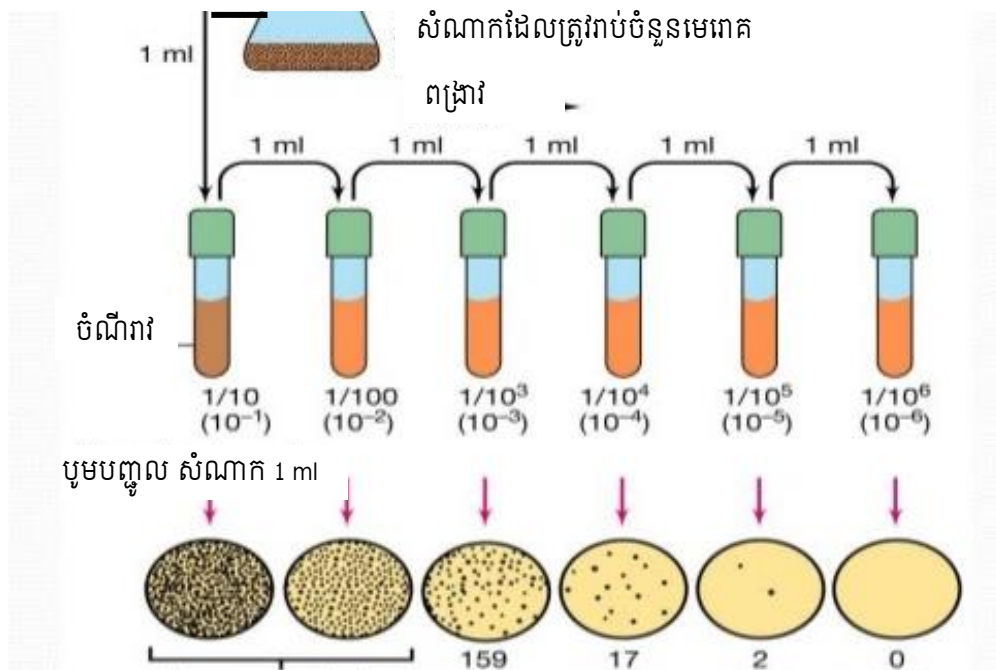
ទម្រង់ការនេះ មានមូលដ្ឋាននៅលើការសន្មត ដែលកោសិកានៅរស់នីមួយៗ នឹងបំបែកខ្លួនដើម្បីបង្កើតជាកូឡូនីដែលអាចមើលឃើញមួយ នៅពេលដែលវាត្រូវបានដាក់នៅលើមជ្ឈដ្ឋានដុះលូតលាស់ដែលសមស្របមួយ។ ចំនួននៃកូឡូនី ដែលបានបង្កើតឡើងបន្ទាប់ពីបានក្លាស់ក្នុងរយៈពេលដ៏សមស្របមួយ គឺជាមធ្យោបាយមួយសម្រាប់គណនាចំនួននៃកោសិការស់ ដែលមានវត្តមាននៅក្នុងសំណាកដើម។ បច្ចេកទេសនេះ រាប់បានតែកោសិការស់ៗប៉ុណ្ណោះ ហើយវាមានភាពរួសខ្លាំង ដែលអ្នកពិសោធន៍ អាចកំណត់បានតែកោសិកាមួយចំនួនតូចក្នុង ១ ml នៃកោសិកាក្នុងចំណីវារដើមប៉ុណ្ណោះ។ គុណវិបត្តិមួយរបស់វា គឺថាវាទាមទារពេលយូរ (១ ឬច្រើនជាងមួយថ្ងៃ) ដើម្បីកំណត់កូឡូនីដែលអាច

មើលឃើញ ហើយលទ្ធផលនោះ ប្រហែលជាប្រែប្រួលទៅតាមលក្ខខណ្ឌបរិស្ថានផ្សេងៗគ្នាដូចជា pH សីតុណ្ហភាព ចំណីបណ្តុះជាដើម។

បច្ចេកទេសរាប់កូឡូនីសរុបទូទៅ ជាបច្ចេកទេសមួយ ដែលសំណាកត្រូវបានពង្រាវ ហើយបន្ទាប់មក សំណាកពង្រាវទាំងនេះ ត្រូវបានដាក់ទៅលើចានបណ្តុះ។ ការពង្រាវសំណាកបឋម មានភាពចាំបាច់ណាស់ ពីព្រោះចំនួនមីក្រូសរីរាង្គនៅក្នុងសំណាក មិនត្រូវបានគេស្គាល់ទេ។ សម្រាប់ការសិក្សាដែលមានភាពសុក្រឹត យើងចាំបាច់ធ្វើយ៉ាងណាមានលទ្ធភាពក្នុងការរាប់ចំនួនកូឡូនីសរុប ដែលស្ថិតនៅត្រង់ណាក៏ដោយនៃចានក្នុងចន្លោះពី ៣០ ទៅ ៣០០ កូឡូនីក្នុងមួយចាន ដែលបានក្លាស់រួច។ ចំនួននៃមីក្រូសរីរាង្គដែលមានវត្តមាននៅក្នុងសំណាកដើម ត្រូវបានគេគណនាដោយគុណចំនួននៃកូឡូនីដែលមាននៅលើចានទៅនឹងកម្រិតពង្រាវ (រូបភាព ១៤.២)។



រូបភាព ១៤.១ ការរាប់កោសិកាមេរោគសរុប ដោយប្រើឧបករណ៍រាប់ឈ្មោះ Petroff Hauser counting chamber។



រូបភាព ១៤.២ ការរាប់កោសិកាមេរោគសរុប ដោយការបណ្តុះលើចានបាហ្គយ

១៤.៤ ដង់ស៊ីតេពន្លឺ (Optical Density)

ភាពល្អក់ (turbidity) នៃកំណាកោសិកា ត្រូវបានវាស់វែងដោយឧបករណ៍វាស់ពណ៌ (colorimeter) ឧបករណ៍វាស់អាំងតង់ស៊ីតេពន្លឺ (photometer) ឬឧបករណ៍វាស់អាំងតង់ស៊ីតេពន្លឺអេឡិចត្រូម៉ាញេទិច (spectrophotometer)។ លក្ខណៈនេះ មានមូលដ្ឋាននៅលើទម្រង់ការ ដែលបំណែកតូចៗ (ដែលជាបាក់តេរី) នឹងជាលក្ខណៈដែលឆ្លងកាត់តាមកំណាកោសិកានេះ ដែលវាត្រូវបានវាស់វែងដោយប្រើឧបករណ៍វាស់អាំងតង់ស៊ីតេពន្លឺអេឡិចត្រូម៉ាញេទិច ឬឧបករណ៍វាស់អាំងតង់ស៊ីតេពន្លឺ។ បរិមាណនៃពន្លឺដែលត្រូវបានដាល ឬបែកខ្ញែកនេះ គឺសមាមាត្រទៅនឹងកំហាប់នៃ បំណែកតូចៗដែលមាននៅក្នុងកំណាកោសិកា។ មុនពេលឯកតានៃភាពល្អក់ ត្រូវបានបង្កើតឡើងជាចំនួនកោសិកាសរុប នោះវាចាំបាច់ណាស់ ដែលការរាប់ចំនួនមេរោគសរុប ឬការរាប់ចំនួនមីក្រូបដោយប្រើមីក្រូទស្សន៍ផ្ទាល់ ត្រូវបានគេធ្វើឡើងនៅលើមេរោគកំពុងដុះលូតលាស់ដែលគេស្គាល់កម្រិតភាពល្អក់។ គុណសម្បត្តិចម្បងនៃបច្ចេកទេសនេះ គឺថាវាមានភាពងាយស្រួលក្នុងការអនុវត្ត និងមានភាពរហ័ស។ បើទោះបីជាយ៉ាងណាក៏ដោយ វិធីសាស្ត្រនេះ នឹងមិនកំណត់បាននូវបរិមាណជីវិតនៃបាក់តេរី ហើយចំនួន ១០^៦ កោសិកាមេរោគ/១ ml ទើបអាចធ្វើឲ្យឧបករណ៍ចាប់ផ្តើមដំណើរការវាស់នូវកម្រិតនៃភាពល្អក់បាន។

១៤.៥ បច្ចេកទេសពង្រាវ (Dilution Technique)

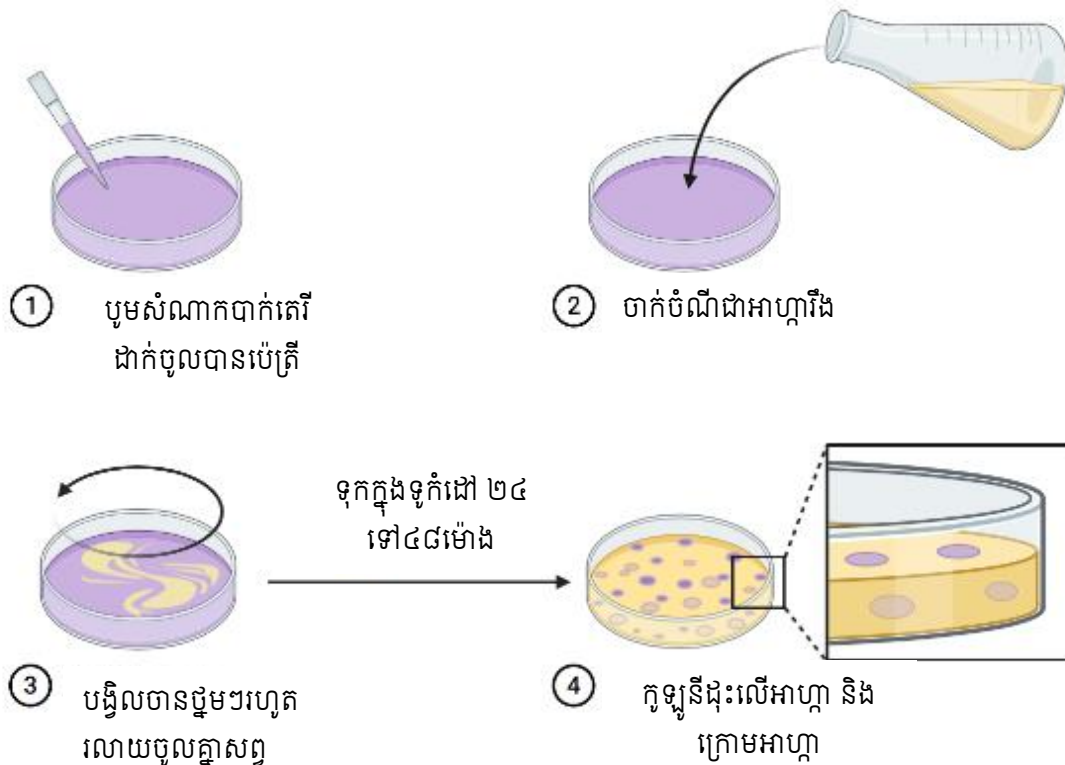
កម្រិតពង្រាវដំបូង ជាធម្មតាត្រូវបានរៀបចំដោយការផ្ទេរ ១ ml នៃសំណាក បាញ់បញ្ចូលទៅក្នុងសូលុយស្យុងសម្រាប់យកមកពង្រាវ ដែលជាធម្មតាអាចមានមាឌ ៩ ឬ ៩៩ ml។ កម្រិតពង្រាវ ជាធម្មតាត្រូវបានគេបង្ហាញជាលេខស្វ័យគុណអវិជ្ជមាន ជាឧទាហរណ៍ ១០^{-៣} ត្រូវបានគេប្រើប្រាស់ជាជាង ១/១០០០។ ការពង្រាវ ត្រូវបានធ្វើឡើងដោយគ្រឿងស្រព្វ ដើម្បីទទួលបានរបាយស្មើគ្នានៃមីក្រូសរីរាង្គ ក៏ដូចជាដើម្បីបំបែកនូវជុំមេរោគកកជាប់គ្នាឲ្យទៅជាកោសិកាមួយៗដាច់ៗពីគ្នាដែរ (រូបភាព ១៤.២)។ ការពង្រាវបន្ថែមទៀត ត្រូវបានគេធ្វើឡើងដោយផ្ទេរសូលុយស្យុងសំណាកដែលបានពង្រាវរួច (ជាធម្មតា ១ ml) ទៅដាក់ក្នុងសូលុយស្យុងសម្រាប់ពង្រាវសំណាក (dilution blanks) ដែលមានជាបន្តបន្ទាប់។ ការពង្រាវនីមួយៗ ត្រូវតែត្រូវបានធ្វើឡើងដោយគ្រឿងស្រព្វ មុនពេលផ្ទេរ ១ ml (aliquot) របស់វា ទៅកាន់សូលុយស្យុងសម្រាប់ពង្រាវបន្ទាប់។ ជាធម្មតា កម្រិតពង្រាវចំនួនបី គឺគ្រប់គ្រាន់នៅពេលប្រើប្រាស់សូលុយស្យុងសម្រាប់ពង្រាវសំណាកចំនួន៩៩ ml (99 ml dilution blanks) ។ នេះ អាចផ្តល់ឲ្យយើងនូវកម្រិតពង្រាវចុងក្រោយចន្លោះពី ១:១ ០០០ ០០០ ទៅ ១:១០ ០០០ ០០០ ។

១៤.៦ បច្ចេកទេសចាក់ចម្លងមេរោគទៅលើចានបណ្តុះ (Plating Technique)

សំណាកដំបូង ជាធម្មតាមិនត្រូវបានគេចាក់ចម្លងទៅលើចានបណ្តុះនោះទេ ពីព្រោះចំនួនមីក្រូសរីរាង្គ ជាធម្មតាមានច្រើនពេក ដែលអាចមានចំនួនច្រើនជាង ៣០០ កូឡូនី ក្នុងមួយចាន។ នៅក្នុងការចាក់ចម្លងមេរោគទៅលើចាន នោះបរិមាណ ០.១ ml និង ១០ ml នៃសំណាកបានពង្រាវរួចពីទីប A និង B ត្រូវបានផ្ទេរទៅក្នុងចានបណ្តុះទទេ (គ្មានមេរោគ) ដោយប្រើពីប៉ែត។ ត្រូវចំណាំថាតាមរយៈការផ្ទេរសំណាក ០.១ ml នោះកម្រិតពង្រាវ ត្រូវបានកើនឡើងចំនួន ១០ ដង។ ដើម្បីធានាបាននូវភាពសុក្រឹត វាចាំបាច់ត្រូវចាក់ចម្លងមេរោគពីកម្រិតពង្រាវនីមួយៗទៅក្នុងចានបណ្តុះចំនួន ២ (ឬ ២ សា)។

បន្ទាប់ពីម្សៅចាហួយរលាយ វាចាំបាច់ណាស់ដែលត្រូវទុកវាឲ្យត្រជាក់ដល់ ៤៥ °C នៅក្នុងធុងចំហុយទឹក ដែលមានសីតុណ្ហភាពត្រឹមនេះ (ការប្រើប្រាស់ចាហួយបណ្តុះនៅសីតុណ្ហភាពខ្ពស់ជាងនេះអាចសម្លាប់មីក្រូសរីរាង្គ ព្រោះមីក្រូសរីរាង្គភាគច្រើន មិនអាចធន់នឹងសីតុណ្ហភាពខ្ពស់ខ្លាំងជាង ៤៥ °C ទេ)។ ទុកចាហួយបណ្តុះឲ្យត្រជាក់បែបនេះ ដើម្បីឲ្យអ្នកអាចដាក់វាលើថ្នាល់ ឬក៏ដៃបានដោយគ្មានអារម្មណ៍ក្តៅរហូតមិនអាចទ្រាំបាន។ ចាក់ប្រហែល ១៥ ml នៃម្សៅចាហួយដែលបានរំលាយរួច ទៅក្នុងចាននីមួយៗ (បរិមាណនេះគ្រាន់តែ គ្រប់គ្រាន់ដើម្បីគ្របដណ្តប់លើបាតចាន)។ ភ្លាមៗបន្ទាប់ពីនេះមក កាន់គម្របចានបណ្តុះដោយប្រើដៃម្ខាង និងបង្វិលបាតចានបណ្តុះថ្មីៗ (ប្រហែលជា ៨ ដងស្របតាមទ្រនិចនាឡិកា បន្ទាប់មក ៨ ដងផ្ទុយទ្រនិចនាឡិកា និងចុងក្រោយ ផ្លាស់ទីវាទៅស្តាំ ឬឆ្វេងចំនួន ៤ ដង ឬវិធីសាស្ត្រមួយផ្សេងទៀតគឺធ្វើគំនូសលេខ ៨ ចំនួន ៤ ដងដោយប្រើចានបណ្តុះនេះ ដាក់នៅលើបង់ពិសោធន៍) ដើម្បីពង្រាយចាហួយរាវនេះឲ្យបានរាបស្មើគ្រប់ទីកន្លែងនៅលើចានបណ្តុះ។ ចំណាំ៖ ពេលវេលា មានសារៈសំខាន់ណាស់ក្នុងការអនុវត្តចំណុចនេះ ពីព្រោះមុនពេលបង្វិលចានបណ្តុះទាំងអស់ចាហួយនេះ ត្រូវតែមានសភាពរាវ (មិនឡើងរឹង)។ នេះជាផ្នែកមួយនៃវិធីសាស្ត្របណ្តុះដោយលាយចាហួយរាវ (មិនទាន់ឡើងរឹង) និងសំណាកដែលពង្រាវរួច អាចចាក់សំណាកមុន ឬមួយអាចលាយសំណាក និងចាហួយរាវបញ្ចូលគ្នាមុនពេលចាក់ល្បាយនេះទៅលើចានបណ្តុះ (pour plate method) (រូបភាព ១៤.៣)។ ចំណាំ៖ សីតុណ្ហភាពនៃចាហួយរាវ មិនត្រូវក្តៅលើស ៤០°C ឡើយ ព្រោះកំដៅលើសនេះអាចងាប់មេរោគដែលត្រូវបណ្តុះ ហើយក៏មិនត្រូវទុកឲ្យត្រជាក់ពេកដែរ ព្រោះអាចបណ្តាលឲ្យចាហួយកកមុនចាក់លើចាន។

អ្នកក៏អាចបន្ថែមសំណាក ដែលពង្រាវរួចទៅលើផ្នែកខាងលើនៃចាហួយដែលឡើងរឹងនេះបានដែរ ហើយបន្ទាប់មកអ្នកអាចពង្រាយសូលុយស្យុងសំណាកពង្រាវនេះឲ្យស្មើ ដោយប្រើចង្កឹះកែវាងជាអក្សរ L ដែលបានស្នើរល្អ (a sterile L-shaped glass rod)។



រូបភាព ១៤.៣ វិធីសាស្ត្របណ្តុះដោយលាយចាញយរាវ និងសំណាក (Pour plate method)

១៤.៦.១ សម្ភារៈ

សម្ភារៈសម្រាប់តុពិសោធន៍មួយ៖

- ទីបចំណីបណ្តុះរាវដែល *E. coli* បណ្តុះរួចរយៈពេល ២៤ ម៉ោង
- ទីបដែលមានទឹកស្ទើរល្បួច ៩ ml សម្រាប់យកមកពង្រាវសំណាក
- បានបណ្តុះចំនួន ២៤ ដែលផ្ទុក BHI
- ពីប៉ែតចំណុះ ១ ml ដែលបានស្ទើរល្បួច ចំនួន ១២
- ចង្កឹះកែវរាងអក្សរ L
- ចំហេះបិញស៊ុន

១៤.៦.២ ដំណើរការពិសោធន៍

ក) ពិសោធន៍ដំណាក់កាលទី១៖

១. សម្រាប់ភាពងាយស្រួលពេលពិសោធន៍ ត្រូវរៀបចំ និងសរសេរឈ្មោះតំណាងនៅលើទីប ដែលដាក់ទឹកស្ទើរល្បួចទាំងអស់ និងនៅលើបានបណ្តុះទាំងអស់ មុនពេលចាប់ផ្តើមលំហាត់ ដែលនៅនាទីសូន្យ មានបានបណ្តុះចំនួន ២ សម្រាប់កម្រិតពង្រាវនីមួយៗ។ សូមមើលរូបភាព ១៤.២។

២. រៀបចំកម្រិតពង្រាវផ្សេងៗទៀត។ **ចំណាំ៖** ទីបំណីរាវដែលផ្ទុក *E. coli* និងទីបំណីកម្រិតពង្រាវបន្តបន្ទាប់ គួរតែត្រូវបានច្របល់ឲ្យបានសព្វល្អមុនពេលផ្ទេរពីទីបំណីកម្រិតពង្រាវមួយទៅទីបំណីកម្រិតពង្រាវមួយផ្សេងទៀត ឬផ្ទេរពីទីបំណីកម្រិតពង្រាវមួយទៅកាន់បានបណ្តុះមួយទៀត។ ដើម្បីធានាថាការពង្រាវមានសភាពសព្វល្អ ត្រូវគ្រលុកដបទៅមុខ ទៅក្រោយឲ្យខ្លាំងរយៈពេល ៣០ វិនាទី។ ការធ្វើបែបនេះ នឹងបំបែករាល់កកដុំមីក្រូសរីរាង្គទាំងអស់។ ពីប៉ែត គួរតែត្រូវបានផ្លាស់ប្តូរចេញ រាល់ទីបំណីពង្រាវនីមួយៗ។ ដោយប្រើពីប៉ែតមួយដែលថ្មី ធ្វើការរៀបចំកម្រិតពង្រាវទាំងអស់ដែលត្រូវចាក់ទៅលើបានបណ្តុះ ចាប់ផ្តើមជាមួយសូលុយស្យុងដែលមានកម្រិតពង្រាវច្រើនជាងគេ (10^{-1}) និងបញ្ចប់ជាមួយសូលុយស្យុងដែលខាប់ជាងគេ (10^{-6})។ នៅពេលផ្ទេរកម្រិតពង្រាវមួយទៅដាក់លើបានបណ្តុះមួយ វាមានសារសំខាន់ណាស់ដែលគម្របបានបណ្តុះ ត្រូវបានដាក់គ្របយ៉ាងល្អ ដែលនឹងធានាបានថាគ្មានការធ្លាក់ចូលនូវសារធាតុកខ្វក់នៃខ្យល់ទៅក្នុងបានបណ្តុះ។

៣. បន្ទាប់ពីបានចាក់ចម្លងមេរោគទៅលើបានរួច ត្រូវស្នើរលចង្ហិនកែរវាងអក្សរ L ដោយជ្រលក់វាទៅក្នុងសូលុយស្យុងអាល់កុល បន្ទាប់មកដុតវានឹងអណ្តាតភ្លើង ប៉ុន្តែត្រូវឲ្យផ្នែកដែលប្រឡាក់អាល់កុលប៉ុណ្ណោះ ទៅប៉ះនឹងអណ្តាតភ្លើង។ កម្ដៅនេះ នឹងស្នើរលចង្ហិនកែរវាង (គួរប្រុងប្រយ័ត្ន៖ ត្រូវដាក់ចុងចង្ហិនកែរនេះចុះក្រោម ខណៈដែល អាល់កុលកំពុងឆេះ) ទុកឲ្យអណ្តាតភ្លើងឆេះ រហូតដល់ចង្ហិនកែររលត់។ ទុកចង្ហិនកែរឲ្យត្រជាក់ក្នុងរយៈពេល ២០ ទៅ ៣០ វិនាទី។ ចាប់ផ្តើមពង្រាយមេរោគ ពីទីបំណីដែលមានកម្រិតពង្រាវរាវជាងគេ (10^{-1}) ឲ្យបានសព្វពីលើផ្ទៃចាហួយនៃបានបណ្តុះ។ បន្ទាប់មក បន្តពង្រាយមេរោគពីទីបំណីដែលមានកម្រិតពង្រាវ 10^{-6} ឲ្យបានសព្វ និងបន្តពង្រាយទៀតពីកម្រិតពង្រាវដែលរាវជាងគេ ទៅកម្រិតពង្រាវដែលខាប់ជាងគេ។

៤. ដាក់ភ្លាស់បានបណ្តុះផ្ទុកមេរោគទាំងនេះនៅសីតុណ្ហភាព ៣៧ °C ចាំរហូតដល់ការពិសោធបន្ទាប់។

៥. អនុវត្តជំហាន ១ ដល់ ៤ ម្តងទៀត នៅនាទី ៤៥ និង ៩០។ ដាក់ភ្លាស់ *E. coli* ម្តងទៀត ភ្លាមៗបន្ទាប់ពីបានដក ១ ml នៃមេរោគនេះចេញ។

ខ) ពិសោធន៍ដំណាក់កាលទី ២៖

៦. រាប់តែមេរោគនៅក្នុងបានបណ្តុះដែលមានសុពលភាពតាមស្ថិតិវិទ្យាប៉ុណ្ណោះ ដែលមានកូឡូនីពីចន្លោះពី ៣០ ទៅ ៣០០។ កំណត់បានបណ្តុះដែលផ្ទុកកូឡូនីតិចជាង ៣០ កូឡូនី ថាតិចពេករហូតរាប់មិនបាន (too few to count [TFTC]) និងបានបណ្តុះដែលផ្ទុកកូឡូនីច្រើនជាង ៣០០ ថាច្រើនពេករហូតរាប់មិនបាន (too numerous to count [TNTC]) សូមមើលរូបភាព ១៤.២។

១៤.៧ វិធីសាស្ត្រដែលប្រើដើម្បីរាប់កូឡូនីនៅលើចានបណ្តុះនីមួយៗ៖

- គូសចំណាំកូឡូនីនីមួយៗនៅលើផ្ទៃបាតនៃចានបណ្តុះ ដោយប្រើខ្មៅដៃដែលអាចសរសេរលើកញ្ចក់បាន ឬប្រើឧបករណ៍រាប់កូឡូនីឈ្មោះ Quebec (Quebec colony counter) ដែលផ្តល់ជាពិន្ទុជំនួយបន្ថែម ក៏ដូចជាកញ្ចក់ពង្រីក និងអាចឲ្យយើងមើលឃើញកូឡូនីដែលខុសពីធម្មតា
- ធ្វើការគណនាចំនួនមេរោគទាំងអស់ដែលមាននៅលើចានបណ្តុះ។ គុណចំនួនកូឡូនីដែលមានលើចានជាមួយចំនួនកម្រិតពង្រាវចំពោះចានបណ្តុះនោះ ។ ឧទាហរណ៍ ប្រសិនបើ មាន ២០០ កូឡូនីនៅលើកម្រិតពង្រាវ 10^{-4} (១:១០ ០០០) នៃសំណាក នោះការគណនា គឺ $200 \times 10\ 000 = 2 \times 10^6$ (២ ០០០ ០០០) បាក់តេរី/១mlនៃសំណាកដើម។ **ចំណាំ** ៖ ជាទូទៅ វាត្រូវបានគេឲ្យអនុសាសន៍ថា ចានបណ្តុះចំនួនពីរនៃកម្រិតពង្រាវនីមួយៗ គួរតែត្រូវបានគេរៀបចំ ហើយចំនួនកូឡូនីដែលមានក្នុងកម្រិតពង្រាវនីមួយៗ គួរតែត្រូវបានគេគណនាជាតម្លៃមធ្យម។

១៤.៨ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ១៤

១. ចូរបំពេញលទ្ធផលក្នុងតារាងខាងក្រោម

តារាង ១៤ លទ្ធផលនៃការរាប់ចំនួនកូឡូនី *E. coli* ទៅតាមរយៈពេលក្លាស់

កម្រិតពង្រាវ	រយៈពេលក្លាស់បាក់តេរី	ចំនួនកូឡូនីដែលបានរាប់សរុប			(តម្លៃមធ្យមxចំនួនកម្រិតពង្រាវ= CFU/ml)
		ចានបណ្តុះទី ១	ចានបណ្តុះទី ២	តម្លៃមធ្យម	
10^{-4}	០ នាទី				
	៤៥ នាទី				
	៩០ នាទី				
10^{-5}	០ នាទី				
	៤៥ នាទី				
	៩០ នាទី				
10^{-6}	០ នាទី				
	៤៥ នាទី				
	៩០ នាទី				
10^{-7}	០ នាទី				
	៤៥ នាទី				
	៩០ នាទី				

២. គណនារយៈពេលនៃការផលិតកោសិការបស់បាក់តេរីរបស់អ្នក។ តើអ្នកអាចកំណត់ពេលដែលវាបានឡើងទៅដល់វគ្គដែលបាក់តេរីលូតលាស់ខ្លាំងជាងគេ (logarithmic phase of growth) ដែរ ឬទេ ?

លំហាត់ ១៥៖ ការឆ្លើយតបគីមី និងពន្លឺនៅកាន់បរិស្ថាន

១៥.១ សេចក្តីផ្តើម

ពួកមីក្រូសរីរាង្គ ក៏ដូចជាប្រព័ន្ធមានជីវិតឯទៀតដែរ មានលក្ខណៈជីវសាស្ត្រទូទៅដែលគួរឲ្យស្មុគស្មាញណាស់។ ពួកវា ត្រូវបានភ្ជាប់ខ្លួន ឬផ្តាច់ខ្លួនពីធាតុនៃបរិស្ថាន ឬពួកវា បង្ហាញនូវការឆ្លើយតបផ្សេងទៀតមួយចំនួនទៅកាន់កត្តាបរិស្ថានមួយ។ បម្លាស់ទីរបស់មីក្រូសរីរាង្គមួយចំនួន ប្រហែលជាត្រូវបានគ្រប់គ្រងដោយពន្លឺ (phototaxis) ដោយខ្យល់ (aerotaxis) ឬដោយសារធាតុគីមី (chemotaxis)។ ពួកវាផ្សិតជាក់លាក់មួយចំនួន បង្ហាញឲ្យឃើញយ៉ាងច្បាស់ពីលក្ខណៈត្រូវការពន្លឺ (phototropism) របស់ពួកវា ហើយពួកខ្លះ មិនត្រូវការពន្លឺឡើយ។

១៥.២ លំហាត់ ១៥ ផ្នែក ១៖ ការឆ្លើយតបគីមីនៅក្នុងបាក់តេរី

បម្លាស់ទីរបស់បាក់តេរីដែលអាចផ្លាស់ទីបានដើម្បីឆ្លើយតបទៅនឹងការប្តូរនៃកំហាប់សារធាតុគីមី ត្រូវបានបកស្រាយដោយអ្នកអតិសុខុមប្រាណវិទូនៅចុងទសវត្សរ៍ទី ១៩។ ជាមួយនឹងឧបករណ៍ទំនើបៗ និងការប្រើប្រាស់ព័ត៌មានថ្មីៗពីលក្ខណៈគីមីជីវ សេនេទិច និងអាហារូបម្មរបស់បាក់តេរី នោះលទ្ធផលដែលគួរឲ្យចាប់អារម្មណ៍ខ្លាំង បានលេចឡើងយ៉ាងឆាប់រហ័ស។ ការបកស្រាយនៃតំណបគីមី ដែល *Escherichia coli* (អាចផ្លាស់ទីបាន) ផ្លាស់ទីនៅក្នុងបណ្តាញក្រុម *Escherichia coli* ដែលត្រូវបានរងឥទ្ធិពលពីសារធាតុចិញ្ចឹមសរីរាង្គ គឺមានលំនាំមកពីស្នាដៃរបស់ Adler (1966)។

E. coli (ផ្លាស់ទីបាន) ដែលដាក់នៅក្នុងម្ខាងនៃទីបមួយមានទំហំប៉ុនសរសៃឈាម (capillary tube) ដែលផ្ទុកដោយចំណីបណ្តុះរាវនៃកាឡាក់តូស (galactose) និងបានបិទជិតនៅចុងទាំងសងខាង ត្រូវបានគេអង្កេតថាមានបម្លាស់នៅក្នុងក្រុមបាក់តេរីពីរដែលកំពុងវិវត្តខ្លួន (two advancing bands) នៅតាមបណ្តោយទីបនេះ។ វា ត្រូវបានគេរកឃើញថាក្រុមបាក់តេរី បានវិវត្តខ្លួនដោយប្រើស្ករកាឡាក់តូសក្នុងពេលមានវត្តមានខ្យល់។ ដោយសារតែ ស្ករកាឡាក់តូស មានវត្តមានពេលមានអុកស៊ីសែនលើស ដូចនេះ ក្រុមបាក់តេរីដែលនៅពីមុខ បានវិវត្តខ្លួន ដោយប្រើប្រាស់រាល់អុកស៊ីសែនរលាយទាំងអស់ ប៉ុន្តែប្រើប្រាស់តែមួយចំណែកនៃស្ករកាឡាក់តូសប៉ុណ្ណោះ។ ស្ករកាឡាក់តូសនៅសល់ ត្រូវបានប្រើប្រាស់ក្នុងទម្រង់គ្មានវត្តមានខ្យល់ដោយក្រុមបាក់តេរីទី ២ ដែលនៅបន្ទាប់។

បាក់តេរីមួយចំនួន បានគាំងជាប់នៅចំណុចចាប់ផ្តើម ដែលពួកវាមិនអាចទៅដល់ប្រភពថាមពលនៃស្ករកាឡាក់តូសទាន់ពេល។ នៅពេលដែលពិសោធន៍ ត្រូវបានគេអនុវត្តនៅក្នុងបានបណ្តុះមានចាហ្វយទន់ ហើយបាក់តេរីទាំងនេះ ត្រូវបាននាំទៅកាន់ចំណុចកណ្តាលនៃចាហ្វយទន់នេះ នោះមានតែរង្វង់ចិញ្ចៀនមួយរបស់បាក់តេរីដែលកំពុងផ្លាស់ទីប៉ុណ្ណោះ ទើបអាចវិវត្តខ្លួនឡើង ដោយសារតែបរិមាណអុកស៊ីសែន គ្មានកំណត់។ ជាមួយនឹងវត្តមានស្ករក្លុយកូសនៅក្នុងចាហ្វយទន់នៃបានបណ្តុះរួមជាមួយនឹងស្ករកាឡាក់តូស នោះរង្វង់ចិញ្ចៀនពីរ បានវិវត្តខ្លួនឡើង។ រង្វង់ចិញ្ចៀនខាងក្រៅរបស់មេរោគនេះ ចូលចិត្តប្រើប្រាស់បរិមាណស្ករក្លុយកូសទាំងអស់ និងមួយចំណែកនៃបរិមាណស្ករកាឡាក់តូស

ប៉ុណ្ណោះ។ រង្វង់ចិញ្ចៀនខាងក្នុង ស្ករកាឡាក់តូសដែលនៅសល់ ដូចនេះ វា (រង្វង់ចិញ្ចៀន) បានវិវត្តខ្លួនឡើង។ លំហាត់មន្ទីរពិសោធន៍ ដែលយកមកអនុវត្ត ត្រូវបានយកគម្រោងបំណកស្រាយនៃតំណបរបស់បាក់តេរី ទៅកាន់ស្ករគ្លុយកូស និងស្ករកាឡាក់តូស។

១៥.២.១ សម្ភារៈ

- ពូជ *E. coli* ដែលបានលូតលាស់រយៈពេលពី ១៨ ទៅ ២៤ ម៉ោង នៅក្នុងចំណីបណ្តុះដែលមាននូវសមាសធាតុដូចខាងក្រោម (គិតជា ក្រាម/លីត្រ)៖ កាឡាក់តូស ៥.០, ឡឺស៊ីន ០.០២, មេតូនីន ០.០២, ត្រេអូនីន ០.០២, KH_2PO_4 ៤.៨, K_2HPO_4 ១១.២, $\text{Fe}(\text{SO}_4)_3$ ០.០០០៥, $\text{Mg SO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$ ០.២៥, $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$ ២.០, (pH ៧.០)។ លាយសូលុយស្យុងនេះដោយប្រើកម្លាំងចាក់ផ្ចិត ២០០០ rpm (ជុំក្នុងមួយនាទី) រយៈពេល ១០ នាទី និងលាងសម្អាតដោយប្រើសូលុយស្យុង buffer ផូស្វាត កំហាប់ 10^{-10} ដែលស្ទើរតែរលាយ និងផ្ទុកនូវ EDTA ០.០៣៨ g/L ជាមួយ $\text{Mg SO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$ ០.២៤៦៥ g/L។ ត្រលុកវាឲ្យសព្វម្តងទៀតនៅក្នុងល្បាយ buffer ដោយប្រើ ១/១០ នៃមាឌដើម ដូចនេះ ការចាក់ចម្លងសូលុយស្យុងផ្ទុកបាក់តេរីក្នុងបរិមាណពី ០.០៥ ml ទៅ ០.១០ ml នឹងផ្តល់ឲ្យយើងនូវកោសិកាបាក់តេរីចំនួនប្រហែល 10^6 ។ ដើម្បីបកស្រាយការដុះលូតលាស់របស់បាក់តេរីនៅលើបានបណ្តុះផ្ទុកចាហួយទន់ ដែលមានបន្ថែមតែស្ករគ្លុយកូស តែស្ករកាឡាក់តូស និងល្បាយនៃគ្លុយកូស និងកាឡាក់តូសនោះ ការបណ្តុះត្រូវធ្វើឡើង ៣ សារ ហើយការពង្រាវ សូលុយស្យុងផ្ទុកបាក់តេរីត្រូវមាន ៥ កំហាប់ផ្សេងៗគ្នា ដូចដែលបានបង្ហាញនៅក្នុងដំណើរការពិសោធន៍។
- អំបិល Basal ក្នុង ១ លីត្រនៃ K_2HPO_4 - KH_2PO_4 buffer កំហាប់ 10^{-10} ដែលមានបន្ថែម ០.១៣ ក្រាមនៃ $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$ ០.០០៤ ក្រាមនៃឡឺស៊ីន ០.០០៥ ក្រាមនៃមេតូនីន និង ០.០០៤ ក្រាមនៃត្រេអូនីន។

១៥.២.២ ដំណើរការពិសោធន៍

១. ដោយសារតែល្បឿននៃការផ្លាស់ទីរបស់ក្រុមមេរោគទាំងពីរ និងតម្រូវការដើម្បីចៀសវាងការប៉ះពាល់ដល់ចាហួយទន់កំឡុងពេលក្លាស់ គ្រូបង្រៀនរបស់អ្នក បានបង្កើតនូវបានបណ្តុះមួយឈុតនៅលើបង់សម្រាប់តាំងបង្ហាញ។ វិភាគបានបណ្តុះទាំងនេះនៅពេលចាប់ផ្តើមដំណាក់កាលពិសោធន៍ ហើយវិភាគម្តងទៀតនៅចុងបញ្ចប់នៃដំណាក់កាលពិសោធន៍។ ធ្វើកំណត់សម្គាល់លក្ខណៈរូបរាងខាងក្រៅនៃរង្វង់ចិញ្ចៀនរបស់ការផ្លាស់ទីទាំងនេះ កំណត់ទីតាំងរបស់ពួកវា និងគូររូបតំណាង នៅក្នុងរបាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍របស់អ្នក ប៉ុន្តែមិនត្រូវប៉ះផ្ទៃចាហួយបណ្តុះទេ។
២. អង្កេតមើលបានបណ្តុះដែលមានដូចខាងក្រោម ៖

a. បានបណ្តុះផ្ទុកតែស្តុរគ្លុយកូស ដែលត្រូវបានលាយជាស្រេចជាមួយអំបិល basal (សូមមើលចំណុច សម្ភារៈ) 0.២ % agar និងគ្លុយកូសកំហាប់ ១.៨×១០^{-៤} និងត្រូវបានចាក់ចម្លងចូលនូវកោសិកា *E. coli* ចំនួន ១×១០^៨ ដែលដាក់ឱ្យចំណុចកណ្តាលនៃបានបណ្តុះនៅក្នុងរយៈពេលខុសៗគ្នាដូចខាងក្រោម៖

- (១) ១៨ ទៅ ២៤ ម៉ោង មុនពេលពិសោធន៍
- (២) ៦ ទៅ ៨ ម៉ោង មុនពេលពិសោធន៍
- (៣) ២ ម៉ោង មុនពេលពិសោធន៍ ។

b. បានបណ្តុះផ្ទុកតែស្តុរកាឡាក់តូស ដូចនៅក្នុងចំណុច (a.) ដែរ ប៉ុន្តែ ត្រូវតែបានលាយជាមួយស្តុរកាឡាក់តូសកំហាប់ ៥.៤×១០^{-៤} ជំនួសឱ្យស្តុរគ្លុយកូស។

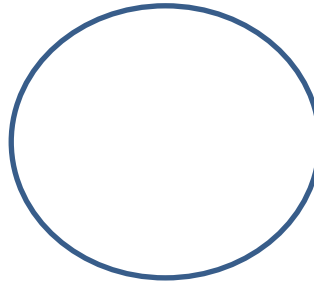
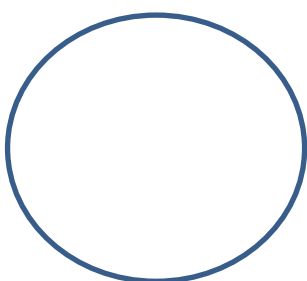
c. បានបណ្តុះផ្ទុកស្តុរគ្លុយកូស និងស្តុរកាឡាក់តូស ស្តុរគ្លុយកូសកំហាប់ ១.៨×១០^{-៤} និងស្តុរកាឡាក់តូសកំហាប់ ៥.៤×១០^{-៤} លាយជាមួយអំបិល basal និង agar 0.២ % ។

១៥.២.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ១៥ ផ្នែក ១

១. ហេតុអ្វីបានជាស្តុរគ្លុយកូស ត្រូវបានប្រើប្រាស់ដំបូងគេ ?

២. តើអាចមានអ្វីកើតឡើង ប្រសិនបើអ្នកបានដាក់ពូជ *E. coli* ដែលប្រែប្រួលស្បែក (mutant *E. coli* strain) ដែលចូលចិត្តប្រើស្តុរកាឡាក់តូសជាជាងស្តុរគ្លុយកូសនៅក្នុងបានបណ្តុះ ?

៣. គូររូបតំណាងលទ្ធផលនៃការពិសោធន៍ បន្ទាប់ពីរយៈពេល ២៤ ម៉ោង និងបន្ទាប់ពីរយៈពេល ៤៨ ម៉ោង



៤. ហេតុអ្វីបានជាបាហ្វូយទន់ ត្រូវបានមេរោគប្រើប្រាស់ ?

៥. តើអាចមានអ្វីកើតឡើង ប្រសិនបើអ្នកបានដាក់បានបណ្តុះមានចាហួយទន់នៅក្នុងកន្លែង គ្មានខ្យល់ ?

១៥.៣ លំហាត់ ១៥ ផ្នែក ២៖ លក្ខណៈនៃការឆ្លើយតបពន្លឺនៅក្នុងផ្សិត *Pilobolus*

ផ្សិត *Pilobolus* មានដៃបញ្ឆោតដ៏វែងដោយសារតែលក្ខណៈដ៏ខ្លាំងក្លានៃស្រទតភេទរបស់វា ត្រូវបានបន្សាយចេញមកក្រៅ ដើម្បីជាការឆ្លើយតបពន្លឺ។ ផ្សិត *Pilobolus* ជាប្រភេទ *Zygomycete* រស់លើគោកមួយ។ វាត្រូវបានពង្រាយយ៉ាងសន្លឹកសន្លែងពាសពេញពិភពលោក ដែលកើតមាននៅក្នុងលាមករឹងនៃពួកសត្វស៊ីស្មៅជាអាហារ។ នៅពេលដែលលាមកប្រភេទនេះ ត្រូវបានភ្ជួរនៅក្នុងលក្ខខណ្ឌសីមពួក sporangiophores ជាញឹកញាប់ ត្រូវបានគេប្រទះឃើញនៅលើផ្ទៃលាមកនេះ បន្ទាប់ពីបីបួនថ្ងៃក្រោយមក។ ពួកនេះ លេចឡើងក្នុងទម្រង់ជាទងដែលងាយបែកបាក់ រួមជាមួយសភាពភ្លឺ និងមានប្រវែងប្រហែល៥ ទៅ ៨ មីលីម៉ែត្រ ដែលបង្កើតបានជា sporangium ក្នុងទម្រង់ជាចុងប៉ោងមួយ ដែលត្រូវបានព្រែកចេញពីផ្នែកដែលនៅសល់នៃ sporangiophore ដោយជញ្ជាំងកាត់មួយ (crosswall)។ ក្នុងរយៈពេលយូរទងនេះវិវត្តបានជាកំពកប៉ោងចេញពីទងមួយ ដែលស្ថិតនៅក្រោម sporangium តែបន្តិចប៉ុណ្ណោះ ហើយ sporangium នេះវិវត្តខ្លួនពេញលេញទៅជាទម្រង់មួយមានរាងដូចថាស ខ្មៅទាំងស្រុង ដែលផ្ទុកនូវស្រូវពហុណ្ឌូយ៉ូដ៍ច្រើន។ sporangium ពេញវ័យ ត្រូវបានផ្តាច់ខ្លួនចេញពី sporangiophore ដោយកម្លាំងដ៏ខ្លាំង និងចេញឆ្ងាយជាង ២.៥ ម៉ែត្រ។

ការឆ្លើយតបពន្លឺរបស់ *Pilobolus* មានសភាពច្បាស់ជាងគេ ដោយ sporangia ត្រូវបានខ្ចាតចេញសម្តៅទៅរកប្រភពពន្លឺ។ ពន្លឺ ថែមទាំងមានសារៈសំខាន់ណាស់ចំពោះការបង្កើតជារូបរាងនៃចនាសម្ព័ន្ធរបស់ផ្សិត ដូចនេះ បើទោះបីជា ដំណាក់កាលសំខាន់នៃវដ្តលូតលាស់បែបអភេទរបស់ផ្សិត មានលក្ខណៈជា tropism ក៏ដោយ (ដែលទិសដៅនៃការខ្ចាតរបស់ sporangiophore ជាការឆ្លើយតបតម្រង់ (oriented response) ទៅកាន់ប្រភពនៃសារធាតុជំរុញប្រតិកម្ម [stimulus])។

១៥.៣.១ សម្ភារៈ

សម្ភារៈសម្រាប់មន្ទីរពិសោធន៍នីមួយៗ៖

- លាមករឹងរបស់សត្វគោ ឬសេះ
- អំពូលដើម្បីបំភ្លឺពេលបណ្តុះបែប enrichment

សម្ភារៈសម្រាប់តុពិសោធន៍នីមួយៗ៖

- បាតទូភ្ជួរពណ៌ខ្មៅចំនួន ១ ដែលមានគម្របថ្នាំ
- គម្របការពារពន្លឺចំនួន ១ (Opaque cover)

- ទូដែលអាចរារាំងពន្លឺបានចំនួន ១ (Opaque target chamber) ដែលមានរន្ធចំនួន ១ ទំហំពី ០.៥ ទៅ ១.០ មីលីម៉ែត្រ នៅចំផ្នែកកណ្តាលនៃគម្រប (ជាក្រដាសដែលអាចឲ្យពន្លឺឆ្លងកាត់បានខ្លះ[translucent paper])
- ក្រដាសប្រោះ
- ទឹកដែលស្ទើរល្អិត

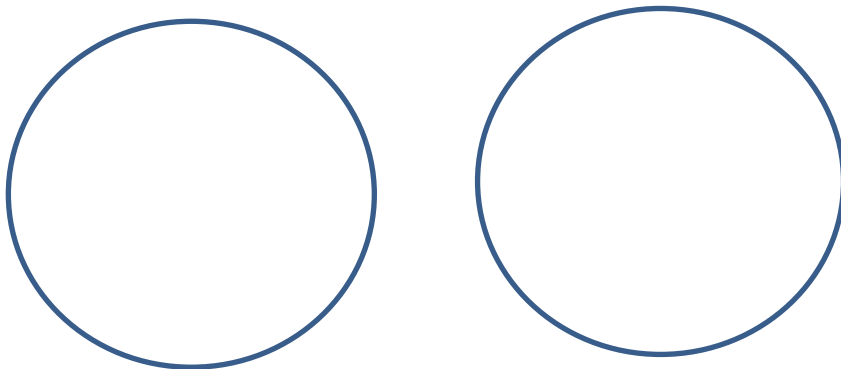
១៥.៣.២ ដំណើរការពិសោធន៍

១. ក្រុមនីមួយៗ នឹងធ្វើការបណ្តុះបណ្តាល enrichment ទៅលើលាមករឹង ដើម្បីអង្កេតមើលការវិវត្តនៃប្រភេទពូជ *Pilobolus* ព្រៃ។ ដោយងាយ គ្រាន់តែដាក់ ៥ ទៅ ១០ ក្រាមនៃលាមករឹងទៅក្នុងបាតទូក្លាស់ពណ៌ខ្មៅ។ បន្ទើរលាមករឹងឲ្យសព្វល្អ និងថែមទាំងដាក់ក្រដាសចម្រោះដែលបន្លឺមួយសន្លឹកទៅក្នុងទូ ដើម្បីធ្វើឲ្យមានសំណើមបរិយាកាសខ្ពស់ក្នុងទូ។ គ្របគម្របថ្នាំទៅលើទូក្លាស់ និងដាក់ក្លាស់នៅទីងងឹត តែសីតុណ្ហភាពបន្ទប់។
២. ត្រួតពិនិត្យលាមកនេះ បន្ទាប់ពីបានក្លាស់រយៈពេល ៣ ៥ ឬប្រសិនបើ ចាំបាច់ ៧ ថ្ងៃ ដើម្បីរកកំណើតដែលបញ្ជាក់ថាមានពួក sporangiophores។ ប្រើភ្នែកទទេ ឬប្រើមីក្រូទស្សន៍ដែលមានលែនកម្រិតពង្រីកតូច ដើម្បីរកមើលរចនាសម្ព័ន្ធនៃពួក sporangiophores ទាំងនេះ។ ការដាក់ពួកវាឲ្យត្រូវតែងតែឡើងពេលវិភាគ ជំរុញល្បឿនដល់ការបង្កើតទម្រង់ និងភាពពេញវ័យរបស់ sporangia។
៣. នៅពេលអ្នកឃើញ sporangiophores អ្នកត្រូវត្រួតពិនិត្យពួកវាឲ្យជិត ដោយត្រូវយកចិត្តទុកដាក់ឲ្យបានខ្លាំងទៅលើការកើតឡើង និងពណ៌នៃ sporangium ដែលនៅខាងចុង។ កំណត់ចំណាំប្លោកប៉ោង ដែលនៅខាងក្រោម sporangium ហើយនិងលក្ខណៈខាងក្រៅទូទៅនៃរចនាសម្ព័ន្ធរបស់វា។ គួររូបតំណាងដោយប្រុងប្រយ័ត្ននូវអ្វីដែលអ្នកអង្កេតឃើញនៅក្នុងរបាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍របស់អ្នក។ ជំនួសគម្របថ្នាំដោយប្រើគម្របការពារពន្លឺវិញដូចនេះពន្លឺភាគច្រើនត្រូវបានដកចេញ ដែលឲ្យពន្លឺចូលតាមតែរន្ធតូចមួយនៅខាងលើប៉ុណ្ណោះ ដែលមានអង្កត់ផ្ចិតពី ០.៥ ទៅ ១.០ មីលីម៉ែត្រ គ្របរន្ធកណ្តាលនេះ ដោយប្រើក្រដាសការពារពន្លឺ និងបន្តការក្លាស់ក្រោមការបញ្ជាំងពន្លឺ ហើយចាំរហូតដល់ការពិសោធន៍លើកក្រោយ។
៤. ធ្វើការអង្កេតតាមដានលើកចុងក្រោយនៅផ្នែកគោលដៅ។

១៥.៣.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ១៥ ផ្នែក ២

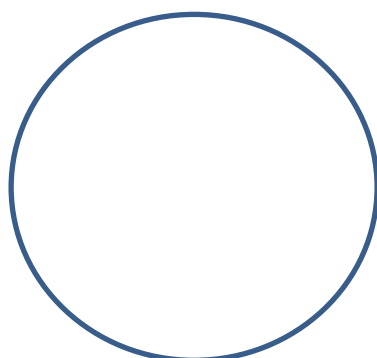
១. ហេតុអ្វីបានជាវាមានសារៈសំខាន់ចំពោះផ្សិត *Pilobolus* ដែលត្រូវបាញ់ពួកស្ករចេញពីពន្ធុកលាមក?

២. ធ្វើការគូររូបតំណាងឲ្យរបាយនៃ sporangia ពណ៌ខ្មៅ ដែលមាននៅលើផ្នែកគោលដៅ។ គូររូបតំណាង និងពិពណ៌នាលក្ខណៈរូបរាងខាងក្រៅនៃផ្សិត *Pilobolus* នៅចុងបញ្ចប់នៃពិសោធន៍



៣. តើផ្សិត *Pilobolus* របស់អ្នកបានបាញ់ចេញទៅរកប្រភពពន្លឺបានជាក់លាក់យ៉ាងណាទៅ?

៤. គូររូបតំណាងឲ្យពួកស្ករដែលមាននៅលើគម្រប ។

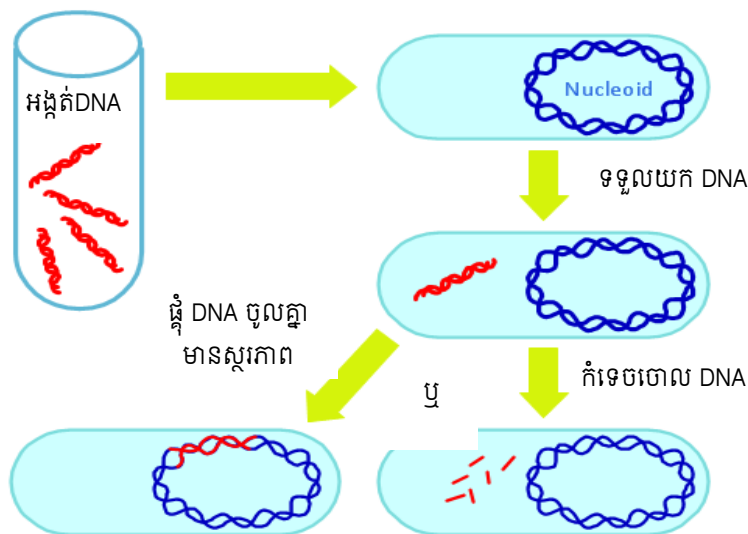


លំហាត់ ១៦: ការផ្លាស់ប្តូរទម្រង់របស់បាក់តេរី (Bacterial Transformation)

១៦.១ សេចក្តីផ្តើម

ពួកបាក់តេរីជាក់លាក់មួយចំនួន អាចដឹកនាំ DNA ដែលនៅក្រៅកោសិកា ឆ្លងកាត់តាមជញ្ជាំងកោសិកា និងគ្នាសកោសិកាទៅក្នុងស៊ីតូប្លាស្មា។ ប្រសិនបើ DNA ដែលនាំចូលមកក្នុងនេះ ជាកម្លាយពីពូជដែលស្រដៀងគ្នាខ្លាំង ឬដូចគ្នា នោះ DNA អាចត្រូវបានរួមផ្សំគ្នាឡើងវិញជាមួយ DNA នៃក្រុមសូមដែលថែមទាំងមានទីតាំងនៅក្នុងស៊ីតូប្លាស្មា។ កោសិកាមីក្រូបដែលអាចដឹកនាំ DNA តាមបែបនេះបានត្រូវបានគេហៅថា កោសិកាដែលមានសមត្ថភាព។ បំណែកដែលបានពី DNA អាចផ្តល់ឲ្យបាក់តេរីដែលជាអ្នកទទួលនូវលក្ខណៈថ្មីៗ។ លក្ខណៈទាំងនេះ មានសភាពថ្មី ព្រោះបន្សំស្បែន (genetic recombination) បានកើតឡើង ហើយបាននាំមកនូវបម្លាស់ប្តូរជាច្រើននៅក្នុងបាក់តេរីដំបូងដែលជាអ្នកទទួល។ បម្លាស់ប្តូរទាំងនេះ ត្រូវបាននាំមកដោយបាក់តេរីដែលជាអ្នកទទួល។ ដំណើរការនៃការដឹកនាំ DNA ដែលនៅខាងក្រៅកោសិកា និងប្រមូលផ្តុំផ្នែកមួយចំនួនរបស់ DNA ឲ្យទៅជាបណ្តុំសម្ភារៈដំណើរដែលពេញលេញ (genome) នៃពូជរបស់បាក់តេរីដែលជាអ្នកទទួល ត្រូវបានគេហៅថាជាការផ្លាស់ប្តូរទម្រង់របស់បាក់តេរី (bacterial transformation) ។

នៅក្នុងលំហាត់នេះ អ្នកនឹងរៀបចំសារធាតុចម្រាញ់ដែលមិនទាន់បានបន្សុទ្ធជាមួយប្រភេទចេញពីបាក់តេរី *Acinetobacter calcoaceticus* ដែលធន់នឹង streptomycin (a crude bacterial extract of a streptomycin-resistant (Str^r) culture of *Acinetobacter calcoaceticus*) ។ សារធាតុចម្រាញ់នេះ ដែលផ្ទុកនូវបំណែក DNA (DNA fragments) ដែលផ្ទុកនូវកង់ដែលធន់នឹង Str^r (Str^r determinant) នឹងត្រូវបានប្រើដើម្បីបម្លែងពូជដែលមានសមត្ថភាពរួសនឹង streptomycin (competent streptomycin-sensitive [Str^s] strain) មានលទ្ធភាពលូតលាស់នៅក្នុងមជ្ឈដ្ឋានបណ្តុះដែលមាន streptomycin ។



រូបភាព ១៦.១ ការផ្លាស់ប្តូរទម្រង់បាក់តេរីដោយអង្គត់ DNA

១៦.២ សម្ភារៈ

សម្ភារៈសម្រាប់តុពិសោធន៍មួយ៖

- ទីបបណ្តុះ slant ចំនួន ១ ដែលមានចំណីបណ្តុះ Brain Heart Infusion (BHI) និងផ្ទុក *Acinetobacter calcoaceticus* Str^s (ពូជព្រៃ)
- ទីបបណ្តុះ slant ចំនួន ១ ដែលមានចំណីបណ្តុះ BHI និងផ្ទុក *Acinetobacter calcoaceticus* Str^r (ពូជដែលស្បែកត្រូវបានកែប្រែជារៀងរហូត [stable mutant])
- ទីបចំនួន ១ ដែលមានផ្ទុក ០.៥ ml នៃសូលុយស្យុងស្ទេរីលរួចពីសូលុយស្យុង (sodium dodecyl [lauryl] sulfate) កំហាប់ ០.០៥ % លាយជាមួយអ័ប៊ីសីត្រាតស្តង់ដារ (standard saline citrate)
- ធុងចំហុយទឹក (water bath) ដែលមានសីតុណ្ហភាព ៦០ °C
- ចានបណ្តុះចំនួន ១ ដែលផ្ទុកនូវ BHI agar

សំរាប់ពិសោធន៍ដំណាក់កាលទី ២៖

ចានបណ្តុះចំនួន ១ ដែលផ្ទុកនូវ BHI រួមនឹង dihydrostreptomycin (100μg/ml)

១៦.៣ ដំណើរការពិសោធន៍

១៦.៣.១ ពិសោធន៍ដំណាក់កាលទី ១៖ ការរៀបចំ DNA និងឈ្មោយសូលុយស្យុងមេរោគដែលបានបង្កើនស្បែកស្បែក

១. ដោយប្រើលូបដែលបានស្ទេរីលរួច ផ្ទេរកំណាកោសិកា Str^r ក្នុងបរិមាណដ៏តិចមួយ តែអាចមើលឃើញក្នុង ០.៥ml នៃសូលុយស្យុងស្ទេរីលរួច ដែលបានពីសូលុយស្យុង (sodium dodecyl [lauryl] sulfate) កំហាប់ ០.០៥ % លាយជាមួយអ័ប៊ីសីត្រាតស្តង់ដារ (0.15M NaCl, 0.015M Na₃ citrate)។ ច្របល់កំណាកោសិកាឲ្យបានសព្វគ្រប់ដែលអាចធ្វើទៅបាន ដោយគ្រលុកថ្មមៗនឹងដៃ។ ចៀសវាងកុំឲ្យជាប់កម្ទេចកំណាកោសិកានៅលើផ្ទៃកខ្វះនៃទីប ដែលស្ថិតនៅលើសូលុយស្យុងចំណីរាវ។ ជ្រមុជទីបដែលបានគ្របរួចជាស្រេច និងផ្ទុកនូវកោសិកានៃកំណាកោសិកានេះឲ្យជ្រៅទៅក្នុងធុងចំហុយដែលមានសីតុណ្ហភាព ៦០ °C និងដាក់ភ្ជាស់រយៈពេលពី ៤៥ ទៅ ៦០ នាទី។ ទម្រង់ការខាងលើនេះ អាចជួយកាត់ផ្តាច់កោសិកា និងផ្តល់ឲ្យយើងនូវល្បាយ DNA ដែលកំពុងផ្លាស់ប្តូរទម្រង់។
២. បែងចែកផ្ទៃបាតនៃចានបណ្តុះផ្ទុក BHI ដែលមិនទាន់បានប្រើរួចទៅជាបួនចំណែក។ ត្រូវចាំបាច់ សរសេរសម្គាល់ចំណែកទាំងអស់នៃចានបណ្តុះដោយ (១) Str^s (២) Str^r (៣) Str^s + DNA និង (៤) DNA control។ ត្រូវប្រើលូបដែលស្ទេរីលរួចសម្រាប់ការអនុវត្តក្នុងចំណែកនីមួយៗ និងសម្រាប់ការបន្ថែម DNA។

- a. ដោយប្រើលូប ១ ដែលស្ទើរល្អ ធ្វើការផ្ទេរបរិមាណដ៏តិចមួយនៃបាក់តេរីពី slant ដែលមាន Str^s ទៅលើចំណុចកណ្តាលនៃចំណែកដែលសមស្រប (ចំណែកទី ១)។ ត្រូវពង្រាយពួកបាក់តេរីនេះដោយថ្មមៗ ដើម្បីឲ្យវាវាយនៅលើផ្ទៃមួយដែលមានអង្កត់ផ្ចិតប្រហែល ១ សង់ទីម៉ែត្រ។
- b. ដោយប្រើលូប ១ ដែលស្ទើរល្អ ធ្វើការផ្ទេរបរិមាណដ៏តិចមួយនៃបាក់តេរីពី slant ដែលមាន Str^r ទៅលើចំណុចកណ្តាលនៃចំណែកដែលសមស្រប (ចំណែកទី ២)។ ត្រូវពង្រាយពួកបាក់តេរីនេះដោយថ្មមៗ ដើម្បីឲ្យវាវាយនៅលើផ្ទៃមួយដែលមានអង្កត់ផ្ចិតប្រហែល ១ សង់ទីម៉ែត្រ។
- c. ត្រូវបន្ថែមបរិមាណដ៏តិចមួយនៃបាក់តេរីពូជ Str^s នៅលើចំណុចកណ្តាលនៃចំណែកទី ៣ ដែលបរិមាណនេះគឺតិច តែអាចមើលឃើញដោយភ្នែកទទេបាន។ បន្ថែមពីលើចំណុចកណ្តាលនោះ នូវល្បាយ DNA មិនទាន់បានបន្សុទ្ធចំនួន ១ លូប និងពង្រាយពួកវាទាំង ២ ឲ្យសព្វបញ្ចូលគ្នានៅលើផ្ទៃមួយមានអង្កត់ផ្ចិតប្រហែល ១ សង់ទីម៉ែត្រ។
- d. ដោយប្រើនូវលូបមួយដែលស្ទើរល្អ ធ្វើការផ្ទុះចេញនូវល្បាយ DNA មិនទាន់បានបន្សុទ្ធចំនួន ១ លូប និងពង្រាយវាទៅលើចំណុចកណ្តាលនៃចំណែកទី ៤ សម្រាប់បច្ច័យ DNA control ។

៣. ដាក់បានបណ្តុះទាំងនេះក្លាស់នៅសីតុណ្ហភាព ៣៧ °C ។

១៦.៣.២ ពិសោធន៍ជំនាក់កាលទី ២៖ ការត្រួតពិនិត្យបាក់តេរីដែលបានប្រែប្រួលស្បែកនៅលើវាង្គាមបណ្តុះ

- ១. ធ្វើការអង្កេតបានបណ្តុះដែលបានចាក់ចម្លងបាក់តេរីបញ្ចូល នៅក្នុងការពិសោធន៍ជំនាក់កាលមុន។ ការលូតលាស់នៃកោសិកាបាក់តេរី គួរតែអាចមើលឃើញនៅក្នុងចំណែកទាំង ៣ ដំបូង ដែលផ្ទុកនូវ (១) Str^s (២) Str^r (៣) Str^s+ DNA។ វាគួរតែមិនមានការដុះលូតលាស់ទេនៅក្នុងចំណែកទី ៤ (ដែលផ្ទុកតែ DNA) ដែលត្រូវបានពង្រាយពីលើដោយល្បាយ DNA ។ ប្រសិនបើចំណែកដែលផ្ទុកតែ DNA នៅលើបានបណ្តុះរបស់អ្នក បង្ហាញឲ្យឃើញនូវការដុះលូតលាស់ នោះការរកឃើញបែបនេះ បង្ហាញថាល្បាយ DNA របស់អ្នក មិនបានស្ទើរល្អទេ។ តើនេះអាចជាការពិតដែរ ឬទេ ដូចនេះត្រូវខ្ចីបានបណ្តុះរបស់អ្នកដែលនៅជិតអ្នក នៅពេលដែលគាត់/នាង កំពុងពិនិត្យមើលការដុះលូតលាស់របស់បាក់តេរី ដែលវានឹងមានភាពប្រសើរសម្រាប់អ្នកជាជាងការពិនិត្យមើលតែទៅលើបានបណ្តុះរបស់អ្នក។ ប្រសិនបើអ្នកបានប្រុងប្រយ័ត្នគ្រប់គ្រាន់ហើយ ដូចនេះបានបណ្តុះដែលផ្ទុកតែ DNA របស់អ្នក មិនគួរមានការដុះលូតលាស់នៃបាក់តេរីទេ។
- ២. បែងចែកបាតបានបណ្តុះដែលផ្ទុក BHI រួមនឹង dihydrostreptomycin (200 µg/ml) ទៅជា ៣ ចំណែក ។ សរសេរសម្គាល់ចំណែកទាំងនេះដោយ (១) Str^s (២) Str^r (៣) Str^s + DNA ។ ដោយប្រើលូបមួយដែលស្ទើរល្អ ផ្ទុះបាក់តេរីដែលដុះលូតលាស់លើចំណែកទាំង

- ៣ នៃបានបណ្តុះ heart infusion agar ចំនួន ១ លូប ទៅឆ្លុតលើចំណែកទាំង ៣ នៃបានបណ្តុះ heart infusion agar ដែលផ្ទុក streptomycin។
- ៣. ដាក់បានបណ្តុះ ទាំងនេះភ្ជាប់នៅសីតុណ្ហភាព ៣៧ °C។

១៦.៣.៣ ពិសោធន៍ដំណាក់កាលទី ៣៖ ការអង្កេតតាមដាននៅលើការផ្លាស់ប្តូរទម្រង់របស់បាក់តេរី

វិភាគបានបណ្តុះ BHI ដែលផ្ទុកនូវ streptomycin ដែលអ្នកបានឆ្លុតមេរោគពីលើនៅក្នុងការពិសោធន៍ដំណាក់កាលមុន។ កត់ត្រាការអង្កេតតាមដានរបស់អ្នកនៅក្នុងរបាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍របស់អ្នក ។

ចំណាំ៖

បាក់តេរី *Acinetobacter* ជាប្រភេទបាក់តេរីមានរាងទ្រវែងមូល។ មានក្រាមអវិជ្ជមាន និងត្រូវការខ្យល់ ដែលជាធម្មតាត្រូវបានគេប្រទះឃើញនៅក្នុងដី និងទឹក ប៉ុន្តែថែមទាំងរស់នៅជាមួយ (commensals) នឹងភ្នែកត្រចៀក បំពង់ខ្យល់ និងន្ទាយនីរបស់មនុស្ស។ វាត្រូវបានគេបង្ហាញឲ្យឃើញថាបាក់តេរី acinetobacters អាចជាភ្នាក់ងារបង្ករោគជាច្រើនដូចជាការបង្កជាមេរោគធ្ងន់ធ្ងរនៃឈាម (septicemia) រោគរលាកស្រាមខ្នុរ (meningitis) រោគរលាកសរសៃក្នុងបេះដូង (endocarditis) រោគរលាកសួត (pneumonia) និងរោគរលាកបំពង់ផ្លូវភេទ និងតម្រង់នោម (genitourinary tract infections) នៅក្នុងខ្លួនមនុស្ស ជាពិសេសនៅក្នុងខ្លួនមនុស្សដែលមានប្រព័ន្ធភាពសុំចុះខ្សោយ។

១៦.៤ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ១៦

១. នៅលើបានបណ្តុះ BHI ដែលផ្ទុក streptomycin តើបាក់តេរីណាខ្លះ អាចដុះលូតលាស់បាន ? តើហេតុអ្វីបានជាពួកវាអាចដុះលូតលាស់បាន ?

២. ពិពណ៌នាពីអ្វីដែលបានកើតឡើងនៅពេលអ្នកបានលាយ DNA ពីបាក់តេរីប្រភេទ *Str^r* និងប្រភេទ *Str^s* បញ្ចូលគ្នា។ ប្រសិនបើ អ្នកមិនច្បាស់ពីអ្វីដែលបានកើតឡើង អ្នកត្រូវមើលសេចក្តីលម្អិតនៃចលនការដែលបានកើតឡើង នៅក្នុងសៀវភៅកំណត់ត្រារបស់អ្នក។

លំហាត់ ១៧៖ បណ្តុះបណ្តាលកោសិកាធន់នឹងថ្នាំផ្សះពីបាក់តេរីមួយទៅបាក់តេរីមួយ មួយ

១៧.១ សេចក្តីផ្តើម

បេកគំហើញដែលភាពធន់នឹងថ្នាំ អាចត្រូវបានផ្ទេរពីបាក់តេរីមួយទៅបាក់តេរីមួយទៀត ត្រូវបានគេបង្កើតឡើងនៅក្នុងប្រទេសជប៉ុននៅឆ្នាំ ១៩៥៩។ បណ្តាភ្នាក់ងារដែលមានមុខងារក្នុងការផ្ទេរភាពធន់នឹងថ្នាំនេះ គឺពួកប្លាស្ទីត (បំណែកតូចៗនៃ DNA ដែលជាចំណែកបន្ថែមទៅលើ DNA នៃកោសិកាម្ចាស់បញ្ជី (host cell DNA) ដែលត្រូវបានគេស្គាល់ថាជា កត្តា R (R factors) (ពីព្រោះពួកវាផ្ទុកនូវលទ្ធភាព ដែលធ្វើឲ្យបាក់តេរីអាចធន់នឹងភ្នាក់ងារប្រឆាំងមីក្រូបបាន)។ ពួកប្លាស្ទីតជាធម្មតាជាចំណែករាងកង់តូច នៃ DNA របស់ក្រុមសូមលើស ដែលចម្លងដោយឯករាជ្យពី DNA នៃកោសិកាម្ចាស់បញ្ជី។ ពួកប្លាស្ទីត អាចត្រូវបានផ្ទេររវាងកោសិកាបាក់តេរី ២តាមរយៈដំណើរការមួយ ដែលត្រូវបានគេហៅថាជា ការរួមបញ្ចូលគ្នា(conjugation)។ នៅកំឡុងពេលនៃការរួមបញ្ចូលគ្នានេះពួកប្លាស្ទីត ត្រូវបានផ្ទេរពីកោសិកាបាក់តេរី ១ ទៅកោសិកាបាក់តេរី ១ ទៀតតាមរយៈការភ្ជាប់ដោយផ្ទាល់រវាងកោសិកាពីរ (direct cell-to-cell contact)។ នៅក្នុងបាក់តេរីក្រាមអវិជ្ជមាន ប្លាស្ទីតផ្ទុកពួកស្បែកបញ្ជូនឲ្យគ្នាតាម ស៊ីស្ទេមភីលីភី (synthesis of sex pilus)។ ពួកកោសិកាមេរោគក្រាមអវិជ្ជមាន បង្កើតឲ្យមានសារធាតុស្ទីត ដែលជួយឲ្យកោសិកាទាំងពីរប៉ះគ្នាផ្ទាល់។ កំឡុងពេលនៃការរួមបញ្ចូលគ្នានេះ ប្លាស្ទីតត្រូវបានបង្កើតឡើងវិញ (replicated or reproduced) នៅកំឡុងពេលនៃការផ្ទេររបស់វាទៅកាន់កោសិកាអ្នកទទួលប្លាស្ទីត។

ប្រសិនបើប្លាស្ទីតផ្ទុកនូវព័ត៌មានដែលធ្វើឲ្យមេរោគធន់នឹងសកម្មភាពរបស់ថ្នាំផ្សះ នោះព័ត៌មានទាំងនេះ ត្រូវបានគេហៅថា កត្តា R(កត្តានៃភាពធន់) (resistance factors)។ ភាពធន់នឹងថ្នាំដែលបានពីកត្តានៃភាពធន់ (resistance factors) ជានិច្ចកាលមានច្រើន ដែលនាំឲ្យបាក់តេរីធន់នឹងអង់ទីប្យូទិចផ្សេងៗគ្នា ឬថ្នាំព្យាបាលជំងឺតាមបែបគីមីផ្សេងៗទៀត។ ភាពធន់នឹងថ្នាំផ្សះនេះ អាចត្រូវបានគេប្រទះឃើញនៅក្នុងបាក់តេរីក្រាមអវិជ្ជមានជាច្រើនសន្លឹកសន្លាប់ ដែលរាប់បញ្ចូលទាំងចំនួនដ៏ច្រើននៃគ្រួសារ Enterobacteriaceae។

នៅក្នុងការពិសោធន៍នេះ អ្នកនឹងធ្វើការផ្ទេរភាពធន់នឹងថ្នាំ ពីពូជមួយនៃ *Salmonella typhimurium* ដែលត្រូវបានគេស្គាល់ថាមានផ្ទុកកត្តា R (R factors) ទៅកាន់ *E. coli* ដែលជាអ្នកទទួលយកភាពធន់នេះ។ ការធ្វើតេស្ត ដើម្បីកំណត់ភាពងាយរងគ្រោះដោយសារអង់ទីប្យូទិច (antibiotic susceptibility tests) នឹងត្រូវបានធ្វើឡើងដោយប្រើវិធីសាស្ត្រ Kirby-Bauer ដែលមានលក្ខណៈស្តង់ដារ។

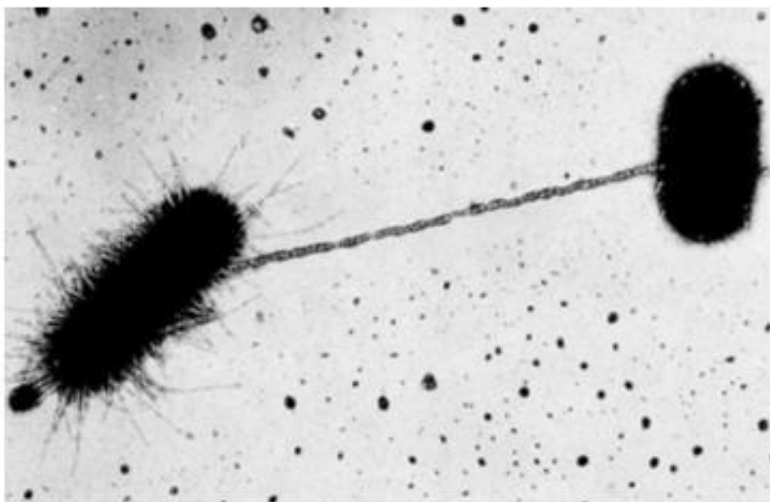
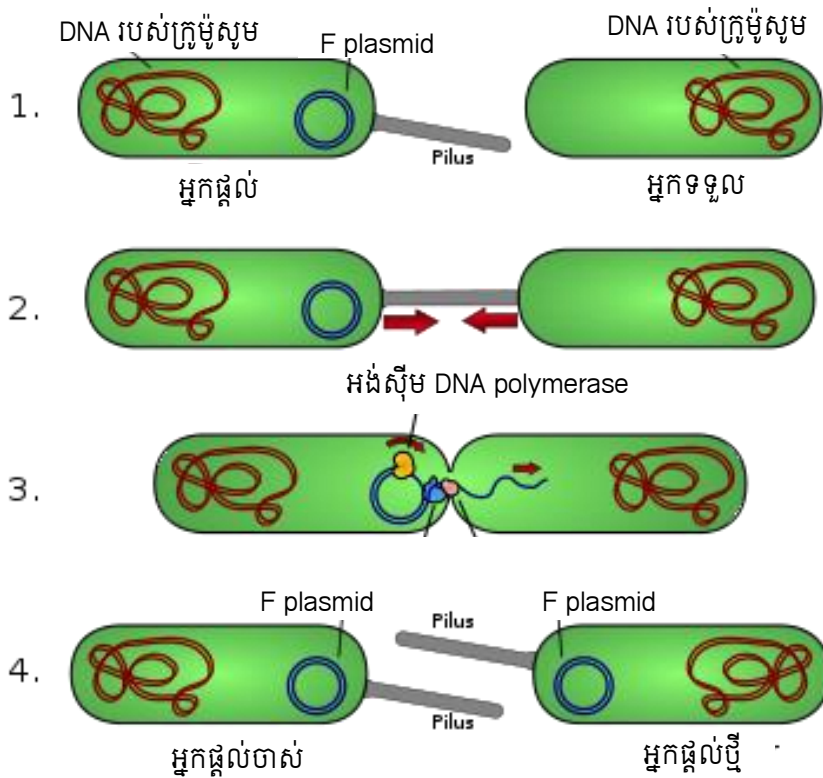
១៧.២ ពិសោធន៍ដំណាក់កាលទី ១៖

១៧.២.១ សម្ភារៈសម្រាប់តុពិសោធន៍មួយ៖

- ទីបបណ្តុះរាវដែលផ្ទុកចំណីប្រភេទ Mueller-Hinton និង *Salmonella typhimurium* (អ្នកបោះបង់កត្តា R)
- ទីបបណ្តុះរាវដែលផ្ទុកចំណីប្រភេទ Mueller-Hinton និង *E. coli* (អ្នកទទួលយកកត្តា R)
- សម្ភារៈចាំបាច់មួយចំនួនទៀតមានដូចជា៖
 - បានបណ្តុះផ្ទុក MacConkey's agar សុទ្ធចំនួន ២ សម្រាប់ (I) (plain MacConkey's agar [Mac])
 - បានបណ្តុះផ្ទុក MacConkey's agar និង nalidixic acid (NA) ចំនួន ២ សម្រាប់ (II)
 - បានបណ្តុះផ្ទុក MacConkey's agar, nalidixic acid (NA) និង tetracycline (TE) ចំនួន ២ សម្រាប់ (III)
 - បានបណ្តុះផ្ទុក MacConkey's agar, nalidixic acid (NA) និង ampicillin (AM) ចំនួន ២ សម្រាប់ (IV)
 - លូបសម្រាប់ចាក់ចម្លងមេរោគ
 - សំឡីត្បាញដែលស្នើល្បែង

១៧.២.២ ដំណើរការពិសោធន៍

១. បន្ថែម ០.៥ ml នៃ *E. coli* ដែលមានដង់ស៊ីតេអុបទិច (optical density [OD]) ចន្លោះពី ០.៣ ទៅ ០.៥ ទៅក្នុង ០.៥ ml នៃ *S. typhimurium* ដែលមានដង់ស៊ីតេអុបទិចចន្លោះពី ០.៣ ទៅ ០.៥ និងច្របល់បញ្ចូលគ្នាដោយគ្រលុកថ្មមៗ។
 ២. ដាក់ក្លាស់ល្បាយនៃមេរោគទាំង ២ នេះនៅ ៣៧ °C រយៈពេល ២ ម៉ោងដោយត្រូវគ្រលុកជាប់ជានិច្ច ដើម្បីជម្រុញឲ្យការរួមបញ្ចូលគ្នាកើតឡើងបាន។
- ចំណាំ៖** ជំហានទី ១ និង ២ ត្រូវបានធ្វើជាស្រេចសម្រាប់អ្នក។
៣. យកល្បាយនៃមេរោគទាំង ២ ចេញ និងជ្រមុជសំឡីត្បាញដែលស្នើល្បែងទៅក្នុងល្បាយនេះ។ ប៉ាតផ្នែកពាក់កណ្តាលខាងលើនៃបានបណ្តុះ ដោយប្រើសំឡីត្បាញនេះ។ បន្ទាប់មក ធ្វើការឆ្លុតល្បាយនេះទៅលើបានបណ្តុះដោយប្រើលូប ដើម្បីញែកមេរោគឲ្យដុះដាច់ៗពីគ្នា។ ធ្វើបែបនេះនៅលើបានបណ្តុះទាំង ៨។
 ៤. ដាក់បានបណ្តុះទាំងអស់នេះក្លាស់រយៈពេល ១ យប់ នៅសីតុណ្ហភាព ៣៧ °C។



រូបភាព ១៧.១ ការរួមបញ្ចូលគ្នារវាងកោសិកា។ រូបភាពខាងលើ៖ ជំហាននៅក្នុងការផ្ទេរផ្លាស្មីត F (F plasmid) រវាងកោសិកា *E. coli* ពីរ ។ រូបភាពខាងក្រោម៖ រូបភាពអេឡិចត្រុងត្រង់នៃកោសិកា *E. coli* ពីរ នៅជំហានទី ១ នៃដំណើរការនៃការរួមបញ្ចូលគ្នា។

ព័ត៌មានបន្ថែម

- MacConkey's agar ជាប្រភេទចំណីបណ្តុះបែប selective និង differential មួយប្រភេទ មានលក្ខណៈ selective ចំពោះពួកមេរោគរាងទ្រវែង ក្រាមអវិជ្ជមាន និងព្យាករណ៍ឃើញភាពខុសគ្នារវាងពួកមេរោគរាងទ្រវែង ក្រាមអវិជ្ជមាន ដែលបម្លែងស្ករឡាក់តូស នឹងពួកមេរោគរាងទ្រវែង ក្រាមអវិជ្ជមាន ដែលមិនបម្លែងស្ករឡាក់តូស។ ពួកមេរោគរាងទ្រវែង ក្រាមអវិជ្ជមាន ដែលបម្លែងស្ករឡាក់តូស មានពណ៌ផ្កាឈូក។ ពួកមេរោគរាងទ្រវែង ក្រាមអវិជ្ជមាន ដែលមិនបម្លែងស្ករឡាក់តូស មានពណ៌ត្នោតទៅគ្មានពណ៌។

E. coli បម្លែងស្តេចកូស (ដែលឲ្យជាកូឡូនីពណ៌ផ្កាឈូក)។

S. typhimurium មិនបម្លែងកូស (ដែលឲ្យជាកូឡូនីពណ៌ត្នោត)។

២. *S. typhimurium* ដែលជាអ្នកបោះច្នាស្ទីត មានភាពរូសនឹង NA ហើយធន់នឹង TE និង AM ដូចនេះ *S. typhimurium* គួរតែដុះតែនៅលើបានបណ្តុះដែលមានតែ Mac សុទ្ធ។

៣. *E. coli* ដែលបានរួមបញ្ចូលគ្នាជាមួយនឹង *S. typhimurium* គួរតែចាប់យកកត្តា R ដើម្បីធន់នឹង TE និង AM។ ដូចនេះ តាមរយៈល្បាយនៃមេរោគទាំង ២ នេះ *E. coli* នឹងដុះលូតលាស់នៅលើបានបណ្តុះទី I ទី II ទី III និងទី VI។ *S. typhimurium* ដែលបានពីល្បាយនៃមេរោគទាំង ២ នេះ គួរតែដុះតែនៅលើបានបណ្តុះទី I ដោយសារតែ NA ដែលមានក្នុងបានបណ្តុះទី II ទី III និងទី IV នឹងបង្អាក់ការដុះលូតលាស់របស់វា។

១៧.៣ ការពិសោធន៍ណាវ៉ាណូ ២៖

សម្ភារៈសម្រាប់តុពិសោធន៍មួយ៖

- ទីបចំនួន ២ ដែលផ្ទុក Tryptic Soy Broth (TSB)
- បានបណ្តុះចំនួន ២ ដែលផ្ទុក Mueller-Hinton (M-H) agar
- ទឹកអំបិលស្ទើរលំដាប់ចំនួន ១ ដប
- សំឡីត្បាញដែលស្ទើរលំដាប់ចំនួន ២
- ទីបចំនួន ១ ដែលផ្ទុកនូវសូលុយស្យុងស្តង់ដារ MacFarland នៃបារ៉ូមស៊ុលផាតដង់ស៊ីតេ ០.៥ (barium sulfate density standard 0.5 MacFarland)
- ពីប៉ែត ០.៥ ml ស្ទើរលំ និង ទីបស្ទើរលំ
- បន្ទះក្រដាសចំនួនដែលផ្ទុកអង់ទីប្យូទីច (ចំនួន ២ បន្ទះសម្រាប់អង់ទីប្យូទីចនីមួយៗ)៖
 - Ampicillin 10 µg
 - Nalidixic Acid 30 µg
 - Tetracycline 30 µg

១៧.៣.១ ដំណើរការពិសោធន៍

១. ត្រូវរកមើលកូឡូនីពណ៌ផ្កាឈូកនៃ *E. coli* ដែលជាអ្នកទទួលច្នាស្ទីតនៅលើបានបណ្តុះទី III (NA + TE) និង IV (NA + AM)។
២. ឆ្កិះយកកូឡូនីដែលមានពណ៌ស្រដៀងផ្កាឈូកពី ១ ទៅ ២ ពីបានបណ្តុះទី III និងចាក់ចម្លងទៅក្នុងទីប ១ នៃ TSB ។ ធ្វើបែបនេះដដែលចំពោះបានបណ្តុះទី IV និងចម្លងទៅក្នុងទីបទី ២ នៃ TSB។

៣. បន្ថែមបាក់តេរីឲ្យបានគ្រប់គ្រាន់ទៅក្នុងទីបន្ទប់ TSB រហូតដល់ដង់ស៊ីតេរបស់បាក់តេរី មានលំនឹងជាមួយដង់ស៊ីតេស្តង់ដារនៃបារីយ៉ូមស៊ុលផាត (barium sulfate density standard) (ចំណាំ៖ ដើម្បីជាជំនួយក្នុងការបញ្ជាក់មើលកំណែសិកាស្តង់ដារដែលល្អក្នុងនេះ ត្រូវគូសបន្ទាត់ពណ៌ខ្មៅមួយនៅលើក្រដាសស។ លើកទីបទាំង ២ ឡើងដាក់ពីលើបន្ទាត់ខ្មៅនេះ។)
៤. ជ្រលក់សំឡីត្បាញដែលស្ទើរល្អចំនួន ១ ទៅក្នុងទីប TSB ដែលពង្រាវត្រឹមត្រូវ។ យកអង្គធាតុរាវដែលជាប់នឹងសំឡីត្បាញលើសចេញ ដោយបង្វិលវាដោយសង្កត់ឲ្យខ្លាំងទល់នឹងផ្នែកខាងក្នុងនៃទីប ដែលនៅខាងលើនីវ៉ូអង្គធាតុរាវនេះ។
៥. យកសំឡីជាប់អង្គធាតុរាវនេះ ទៅឆ្លុះលើផ្ទៃទាំងមូលនៃបានបណ្តុះ M-H ឲ្យបានទិសដៅ ៣ ផ្សេងគ្នា។ ទុកអង្គធាតុរាវដែលបានចាក់ចម្លងទៅលើបានបណ្តុះនេះឲ្យស្ងួតរយៈពេល ៣ ទៅ ៥ នាទី។
៦. យកបន្ទះក្រដាសដែលផ្ទុកពួកអង់ទីប្យូទិចទៅដាក់ពីលើបានបណ្តុះនេះ ដោយប្រើដង្ហៀបដែលស្ទើរល្អចំ (sterile forceps) (Kirby-Bauer Method) ។
៧. សង្កត់បន្ទះក្រដាសទាំងនេះថ្មីៗទៅលើបានបណ្តុះដោយប្រើដង្ហៀបដែលស្ទើរល្អចំ ដើម្បីធានាថាវាជាប់នឹងផ្ទៃចាហួយ។
៨. ដាក់ភ្ជាប់បានបណ្តុះដែលផ្ទុកមានចាហួយផ្តាច់ចុះក្រោមនេះ នៅ ៣៧ °C ចាំរហូតដល់ការពិសោធលើកក្រោយ។
៩. វាស់អង្កត់ផ្ចិតរបស់ផ្នែកដែលការដុះលូតលាស់ត្រូវបានបង្អាក់ ដើម្បីកំណត់ថាតើមេរោគនេះងាយរងគ្រោះ (susceptible) ធន់នៅចន្លោះ (intermediate) ឬធន់នឹង (resistant) អង់ទីប្យូទិច។ ប្រើតារាងដែលផ្តល់ឲ្យនៅក្នុងរបាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍។

១៧.៣.២ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ១៧

១. ដោយប្រើតារាងខាងក្រោម កត់ត្រានូវការរកឃើញរបស់អ្នក។

តារាង ១៧.១ ការពិពណ៌នាពីទំហំនៃផ្នែកដែលរងនូវការបង្អាក់ការលូតលាស់បាក់តេរី

អង់ទីប្យូទិច	កំហាប់ (Disc Potency)	អង្កត់ផ្ចិតនៃផ្នែកដែលរងនូវការបង្អាក់គិតជាមីលីម៉ែត្រ		
		ធន់នឹង	ធន់នៅចន្លោះ	រួសនឹង
Ampicillin	10 µg	១១ មម ឬតូចជាងនេះ	១២ ទៅ ១៣ មម	១៤ មម ឬច្រើនជាងនេះ
Nalidixic acid	30 µg	១៣ មម ឬតូចជាងនេះ	១៤ ទៅ ១៨ មម	១៩ មម ឬច្រើនជាងនេះ
Tetracycline	30 µg	១៤ មម ឬតូចជាងនេះ	១៥ ទៅ ១៨ មម	១៩ មម ឬច្រើនជាងនេះ

២. តើអ្នកបានរៀនអ្វីខ្លះពីពិសោធន៍នេះ?

លំហាត់ ១៨៖ វីរុសដែលជាបរាសិតលើបាក់តេរី (Viruses of Bacteria)

១៨.១ សេចក្តីផ្តើម

ភាពជាបរាសិត ជាច្បាប់មួយដែលមានសឹងគ្រប់ទីកន្លែងនៅក្នុងពិភពមីក្រូប ក៏ដូចជានៅក្នុងពិភពជីវសាស្ត្រឡើងៗ។ ក្រៅពីទំហំដ៏តូច និងភាពជាបរាសិតដ៏មានឯកទេសរបស់បាក់តេរី ពួកវាអាចអនុញ្ញាតសារពាង្គកាយដទៃមករស់នៅជាមួយពួកវាក្នុងទម្រង់ជាបរាសិតបាន។ នៅក្នុងចំណោមពួកភ្នាក់ងារ ដែលចម្លងទៅក្នុងកោសិកាបាក់តេរី គឺជាពួកវីរុស ដែលមានទំហំតូចជាងបាក់តេរីដែលពួកវារស់នៅជាមួយ និងមានឯកទេសខ្ពស់នៅក្នុងការជ្រើសរើសម្ចាស់បញ្ជីរបស់ខ្លួន។ ពួកវីរុស ជាពួកបរាសិតនៅក្នុងកោសិកាដោយបង្ខំ (obligate intracellular parasites) ដែលមានរចនាសម្ព័ន្ធមួយ។ ពួកវីរុស ផ្ទុក DNA ឬ RNA ដែលព័ទ្ធជុំវិញដោយស្រោមប្រូតេអ៊ីន។ នៅពេលនៅក្នុងកោសិកាម្ចាស់បញ្ជី វីរុសប្រើប្រាស់សារធាតុដែលសំយោគដោយកោសិកាម្ចាស់បញ្ជីដើម្បីបង្កើតទម្រង់នៃវីរុសថ្មី។

វីរុសនៃបាក់តេរី ត្រូវបានគេហៅថា bacteriophages ឬជួនកាលជា phages។ bacteriophage ជាបំណែកមួយនៃសម្ភារៈសេនេទិច (អាស៊ីតនុយក្លេអ៊ិច) ដែលព័ទ្ធជុំវិញដោយស្រោមប្រូតេអ៊ីន ហើយមានតែបំណែកអាស៊ីតនុយក្លេអ៊ិចប៉ុណ្ណោះ ដែលចូលទៅក្នុងកោសិកាបាក់តេរី។ នៅក្នុងកោសិកាបាក់តេរីនេះ អាស៊ីតនុយក្លេអ៊ិចរបស់វីរុស បម្លែងដំណើរការមេតាបូលីសកោសិកាទាំងអស់ឲ្យទៅជាការផលិតបំណែកវីរុសថ្មីៗ ដែលបណ្តាលឲ្យមានការបំផ្លាញដល់បាក់តេរី (ដូចនេះ វាក្លាយជា lytic or virulent bacteriophage) ឬ DNA របស់វីរុសប្រមូលផ្តុំគ្នាទៅក្នុង DNA នៃកោសិកាម្ចាស់បញ្ជី និងត្រូវបានគេហៅថា temperate bacteriophage។ នេះត្រូវបានគេហៅថា ទំនាក់ទំនងដែលមានស្វ័យដូចគ្នា (isogenic relationship)។ នៅក្នុង temperate bacteriophage មួយចំនួននៃវីរុស (true viral characteristics) ត្រូវបានបង្អាក់។

១៨.២ ការញែក និងការកំណត់កំហាប់ Bacteriophage

នៅក្នុងលំហាត់នេះ អ្នកត្រូវបានផ្តល់ឲ្យនូវមេរោគញែករួចពី *Escherichia coli* ដែលមានក្នុងចំណីបណ្តុះរាវព្រមទាំងមានបន្ថែមនូវ lytic bacteriophage។ ការលូតលាស់នៃ bacteriophage បានឲ្យផលជាម៉ាសដ៏ច្រើននៃបាក់តេរី *E. coli* ដែលខូចទ្រង់ទ្រាយ។ ម៉ាសរបស់ *E. coli* នេះ ត្រូវបានច្រោះដើម្បីយកបាក់តេរីដែលនៅរស់ចេញ។ ដោយធ្វើបែបនេះ នោះឲ្យយើងទទួលបានកំហាប់ដ៏ខ្ពស់នៃ bacteriophage ហើយឥឡូវនេះ យើងចាំបាច់ត្រូវកំណត់បរិមាណ bacteriophage ដែលមាននៅក្នុងសូលុយស្យុងដែលបានច្រោះរួច។ ការកំណត់បរិមាណនេះ ត្រូវបានធ្វើឡើងដោយបច្ចេកទេសកំណត់កំហាប់ (titration technique) ដែលកម្រិតពង្រាវផ្សេងៗគ្នានៃ phage ត្រូវបានលាយជាមួយ *E. coli* និងចាក់បញ្ចូលក្នុងបានបណ្តុះ។ នៅក្នុងបានបណ្តុះដែលមានកំហាប់ bacteriophage ខ្ពស់ៗ បរិមាណបាក់តេរីដែលខូចទ្រង់ទ្រាយ នឹងមានចំនួនច្រើន ដែលគ្រប់ *E. coli* ទាំងអស់ នឹងត្រូវបានសម្លាប់ (killed or lysed)។ នៅក្នុងបានបណ្តុះដែលមានកំហាប់ bacteriophage ទាបៗផ្ទៃថ្លាៗដែល

មានបាក់តេរី (individual plaques or clear areas) នឹងលេចឡើង។ ផ្ទៃថ្លាៗដែលផ្ទុកបាក់តេរីទាំងនេះ ជាលទ្ធផលនៃកំនើនដ៏ច្រើននៃ phage មួយ ដែលកំពុងធ្វើស្វ័យតំឡើងទ្វេដើម្បីបំផ្លាញកោសិកាបាក់តេរីមួយ ហើយវាក៏ជាលទ្ធផលនៃ phage ថ្មីៗ ដែលកំពុងភ្ជាប់ខ្លួនភ្លាមៗជាមួយកោសិកាបាក់តេរីនៅជុំវិញកោសិកាបាក់តេរីដំបូងៗ (initial bacterial cells)។ ប្រសិនបើ អ្នកលើកបានបណ្តុះឡើងលើឲ្យត្រូវពន្លឺ អ្នកនឹងអាចឃើញផ្ទៃថ្លាតូចៗនៅក្នុង agar។ ទាំងនេះ ជាផ្ទៃថ្លាៗដែលផ្ទុកបាក់តេរី (plaques)។

១៨.២.១ សម្ភារៈ

សម្ភារៈសម្រាប់តុពិសោធន៍មួយ៖

- ២ ml នៃ *E. coli* 023 bacteriophages
- ទីបចំនួន ៦ នៃ nutrientbroth ចំនួន ៤.៥ ml ដែលផ្ទុកនូវ NaCl កំហាប់ ០.៥ %
- ទីបចំនួន ៧ នៃចំណីបណ្តុះទន់ (soft agar) ចំនួន ៣ ml (០.៥ % នៃ agar នៅក្នុង nutrientbroth ដែលផ្ទុក NaCl កំហាប់ ០.៥ %) ដាក់ក្នុងធុងចំហុយ (water bath) សីតុណ្ហភាព ៤៤ °C
- បានបណ្តុះចំនួន ៧ នៃ nutrient agar ដែលផ្ទុក NaCl កំហាប់ ០.៥ %
- ៣ ml នៃបាក់តេរី *E. coli* 023 ដែលបណ្តុះក្នុងចំណីរាវរយៈពេល ៦ ម៉ោង
- ពីប៉េតចំណុះ ១ ml ដែលស្ទើរល្អចំនួន ១២

១៨.២.២ ដំណើរការពិសោធន៍

១. បង្កើតសេរីនៃកម្រិតពង្រាវរបស់ phage ពីកម្រិត 10^{-9} ដល់ 10^{-6} ដោយដាក់ ០.៥ ml នៃ phage ទៅក្នុង ៤.៥ ml នៃ nutrient broth ដែលស្ទើរល្អចំនួន ១។
២. បន្ថែម ០.៣ ml នៃ *E. coli* ដែលបណ្តុះក្នុងចំណីបណ្តុះរាវទៅក្នុងទីបដែលផ្ទុកចំណីបណ្តុះទន់ (soft agar) នីមួយៗ និងដាក់ក្នុងឆ្នាំងទឹកក្តៅ (water bath)។ ចំណីបណ្តុះទន់ ត្រូវតែមានសីតុណ្ហភាព ៤៤ °C (សីតុណ្ហភាពនេះ សំខាន់ណាស់) ដូចនេះ ទុកទីបទាំងនេះចោលនៅក្នុងឆ្នាំងទឹកក្តៅរហូតដល់ចប់ទម្រង់ការទាំងអស់។
៣. បន្ថែម ០.២ ml នៃ phage ក្នុងកម្រិតពង្រាវ 10^{-9} ទៅក្នុងទីបចំណីបណ្តុះទន់ដែលផ្ទុក *E. coli* និងច្របល់បញ្ចូលគ្នា។ ចាក់លាយនេះភ្លាមៗទៅក្នុងបានបណ្តុះដែលមាន agar រួចបង្វិលបានបណ្តុះនេះ ដើម្បីពង្រាយល្បាយនេះឲ្យបានសព្វ ។ ទុកផ្ទៃដែលពង្រាយរួចនេះឲ្យឡើងវិញ ។
៤. អនុវត្តដំណើរការពិសោធន៍សាជាថ្មីជាមួយកម្រិតពង្រាវនីមួយៗ (10^{-10} , 10^{-11})។ ការប្រុងប្រយ័ត្ន ត្រូវតែអនុវត្តដើម្បីចៀសវាងកុំឲ្យ agar ឡើងវិញ មុនពេលចាក់លើបានបណ្តុះ។
៥. ចាក់ចំណីបណ្តុះទន់ទី ៧ នៃទីប ដែលផ្ទុក *E. coli* ទៅក្នុងបានបណ្តុះដែលមាន agar។ មិនត្រូវបន្ថែម phage ទៅក្នុងទីបនេះទេ។ ទីបនេះ នឹងប្រើជាបច្ច័យត្រួតពិនិត្យ (control)។

៦. នៅពេលដែល ផ្ទៃដែលនៅខាងលើបានបណ្តុះទាំងនេះ ឡើងវិញទាំងអស់ ត្រូវផ្តាច់ផ្នែកមាន agar ចុះក្រោម និងដាក់ភ្លាស់ពួកវានៅសីតុណ្ហភាព ៣៧ °C រយៈពេល ៤៨ ម៉ោង។
៧. រាប់ចំនួនផ្ទៃថ្លាៗដែលផ្ទុកបាក់តេរី (ផ្ទៃតូចៗថ្លា ដែលមានបណ្តុះ *E. coli* យ៉ាងច្រើន [dense *E. coli* "lawn"]) នៅលើបានបណ្តុះដែលមានចំនួនពី ៣០ ទៅ ៣០០ ។ ផ្ទៃថ្លាដែលផ្ទុកបាក់តេរីនីមួយៗ តំណាងឲ្យបំណែករ៉ែស ១។ កត់ត្រាលទ្ធផលរបស់អ្នកនៅក្នុងរបាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍របស់អ្នក។

១៨.២.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ១៨

១. ដោយប្រើលទ្ធផលនៃការកំណត់កំហាប់ (titration) ចូរគណនាចំនួនបំណែក phage ក្នុង ១ ml នៃកំណ bacteriophage ដើម ។

២. តើមានបំណែករ៉ែសចំនួនប៉ុន្មានដែលអ្នកបានឃើញនៅក្នុងកំណ bacteriophage ដើម ?

៣. ហេតុអ្វីបានជារ៉ែសត្រូវការកោសិការស់ដើម្បីធ្វើស្វ័យតំឡើងទ្វេ ?

លំហាត់ ១៩៖ ការសម្លាប់ និងបង្ការសកម្មភាពមីក្រូសរីរាង្គ

(Destruction and Inhibition of Microorganisms)

១៩.១ លំហាត់ ១៩ ផ្នែក ១៖ សារធាតុបង្ការការដុះលូតលាស់ និងបង្កាច់របស់មេរោគ

(antiseptics) និងសារធាតុសម្លាប់មេរោគ (disinfectants)

១៩.១.១ សេចក្តីផ្តើម

Antiseptics ជាបណ្តាសារធាតុ ដែលរារាំងការដុះលូតលាស់របស់មីក្រូសរីរាង្គ ផ្តល់ហានិភ័យខ្លាំង ប៉ុន្តែមិនចាំបាច់សម្លាប់ពួកវាទេ។ antiseptics ដូចជាផលិតផលទឹកលាងមាត់រាបរយប្រភេទ ត្រូវបានគេបង្កើតឡើង ដើម្បីធ្វើឲ្យប្រូតេអ៊ីនដែលជាប់គ្នាក្លាយជាកកដុំ និងបង្កើតជាស្ពែស្ម ដែលទាក់បាក់តេរីឲ្យជាប់ជាមួយ និង antiseptics លាងជម្រះមេរោគចេញដោយសកម្មភាពសារធាតុគីមី។ បើទោះបីជា ផលិតផលទឹកលាងមាត់បែប antiseptics មួយចំនួន មានគុណភាពសម្លាប់មេរោគបានក៏ដោយ ក៏ភាគច្រើននៃផលិតផលនេះ នៅតែមានគុណភាពសម្លាប់មេរោគតិចតួច។ ជាទូទៅ antiseptics មិនពុលចំពោះជាលិការស់ទេ។

Disinfectants ជាបណ្តាសារធាតុដែលមានបែបផែនសកម្មភាពជាក់លាក់ក្នុងការបំផ្លាញពួកមេរោគបង្ករោគធ្ងន់ធ្ងរ ប៉ុន្តែមិនចាំបាច់សម្លាប់ពួកមេរោគសាប្រូហ្វ៊ីតទេ (saprophytic organisms)។ Disinfectants ត្រូវបានប្រើប្រាស់លើសារពាង្គកាយមានជីវិត។ បែបផែនសកម្មភាពនៃ disinfectants ឬមីក្រូសរីរាង្គ ប្រែប្រួលទៅតាម disinfectant។ បែបផែនសកម្មភាពសាមញ្ញៗមាន៖

- ធ្វើអុកស៊ីតកម្មកោសិកា ឧទាហរណ៍ អ៊ីដ្រូសែនពែកអុកស៊ីត ប៉ូតាស្យូមពែម៉ង់កាណាត សារធាតុលាងជម្រះ ។
- បន្សំជាមួយប្រូតេអ៊ីននៃកោសិកាដើម្បីបង្កើតជាពួកអំបិល ឧទាហរណ៍ សមាសធាតុដែលផ្ទុកលោហៈធ្ងន់ ។
- ធ្វើឲ្យប្រូតេអ៊ីននៃកោសិកាកកដុំ ឧទាហរណ៍ formalin, phenols សមាសធាតុអាល់កុល។
- ផ្លាស់ប្តូរជម្រាបភាសកោសិកា ឧទាហរណ៍ សាប៊ូដុំ សាប៊ូម្យៅ ឬសាប៊ូទឹកមានសមាសធាតុអាម៉ូញ៉ូមដែលមានវ៉ាឡង់ ៤។
- បង្កាក់ការសំយោគអង់ស៊ីម ឧទាហរណ៍ cyanides ពួកសារធាតុផ្ទុកក្លុយអ៊ែរ បារត ជាដើម។

មានលក្ខណៈជាច្រើនទៀត ដែលអ្នកនឹងស្វែងរកមើល ដើម្បីជ្រើសយកសារធាតុ antiseptic or disinfectant ដែលប្រសើរបំផុត។ សំណួរដែលនឹងជួយអ្នកក្នុងការសម្រេចចិត្តគឺមានដូចជា តើអ្នកកំពុងព្យាយាមសម្លាប់អ្វី ហើយតើភ្នាក់ងារកម្ចាត់មេរោគអ្វីដែលនឹងត្រូវបានប្រើ?

១. សារធាតុដែលពុលតែចំពោះមីក្រូសរីរាង្គ ប៉ុន្តែមិនពុលចំពោះមនុស្ស សត្វ ឬបរិស្ថាន

២. អាចរលាយដោយងាយ និងបង្កើតជាកំណល្មើសាច់ (homogeneous suspensions)

៣. មានស្ថេរភាពពេលស្តុកទុក និងកំឡុងពេលប្រើប្រាស់

៤. មិនអាចផ្សំជាមួយសារធាតុសរីរាង្គដទៃបាន
៥. សកម្មភាពបង្កាក់ មិនអាស្រ័យនឹងសីតុណ្ហភាព
៦. មានលទ្ធភាពអាចជ្រាបបាន
៧. មិនធ្វើឲ្យឡើងច្រែះ និងមិនធ្វើឲ្យប្រឡាក់ពណ៌
៨. អាចដកក្លិនចេញបាន
៩. មានលទ្ធភាពដើរតួនាទីជាសាប៊ូបាន
១០. ងាយរក និងប្រើប្រាស់ជាលក្ខណៈសេដ្ឋកិច្ច

ដើម្បីកំណត់ការជ្រើសរើសរបស់អ្នក អ្នកគួរតែពិចារណាឲ្យបានដូចគ្នាចំពោះកត្តា ឬលក្ខខណ្ឌ ដែលមានឥទ្ធិពលលើសកម្មភាព **antiseptic** ឬ **disinfectant**

១. កំហាប់ និងប្រភេទនៃសារធាតុគីមី
២. រយៈពេលដែលដាក់មីក្រូសរីរាង្គឲ្យប៉ះជាមួយសារធាតុគីមីនេះ (exposure time)
៣. សីតុណ្ហភាព
៤. ប្រភេទមីក្រូសរីរាង្គ
៥. វត្ថុធាតុដែលបាំងមីក្រូសរីរាង្គនេះ

ការប្រមូល និងការលើកដាក់សំណាកសម្រាប់ការវិភាគនៅមន្ទីរពិសោធន៍ ជាកង្វល់របស់អ្នក ជំនាញសុភាពសាធារណៈ។ ការលើកដាក់មិនសមស្រប និងការសម្លាប់មេរោគលើឧបករណ៍ ទែម៉ូម៉ែត្រ កម្រាលតុ និងសម្ភារៈផ្សេងទៀតជាច្រើន មានសារៈសំខាន់ណាស់ ដើម្បីការពារការចម្លងជំងឺតាម រយៈ ទន្តបណ្ឌិត គិលានុដ្ឋាក វេជ្ជបណ្ឌិត បសុពេទ្យ ឬបណ្តាអ្នកជំនាញសុភាពសាធារណៈផ្សេងទៀត។

វាពិតជាគួរឲ្យចាប់អារម្មណ៍ណាស់ ដែលមាត់ដែលមានសុភាពល្អ ជាជម្រកនៃសរីរាង្គដូច ជា *Streptococci*, *Diplococci*, *Meningococci* និង *Diphtheria bacilli* ។ បើទោះបីជាមីក្រូសរីរាង្គ ទាំងនេះ មិនបង្កជាបញ្ហាដល់អ្នកផ្ទុកពួកវាក៏ដោយ ប៉ុន្តែពួកវាប្រហែលជាបង្កជំងឺធ្ងន់ធ្ងរណាស់ចំពោះ មនុស្សដទៃ។ បន្ថែមពីលើពួកមីក្រូសរីរាង្គខាងលើ ពិតណាស់ពួក *bacillus* ដែលនៅនឹងធ្មេញ ជានិច្ច កាលគឺមានបង្កគ្រោះថ្នាក់។ មានតែវិធីសាស្ត្របែបបាក់តេរីវិទ្យាទេ ទើបអាចលាតត្រដាងពីវត្តមាននៃមី ក្រូសរីរាង្គទាំងនេះបាន។ មិនថាប្រភពនៃការចម្លងមេរោគ ប្រហែលជាប្រភេទអ្វីក៏ដោយ ក៏ពួកវា នៅតែ ជាតួបារម្ភដ៏ខ្លាំងចំពោះគ្រប់វិធានការការពារ និងគ្រប់គ្រងជំងឺ។ ពិសោធន៍ខាងក្រោមនេះ ត្រូវបានគេ បង្កើតឡើង ដើម្បីបង្ហាញពីរបៀបដែលភ្នាក់ងារចម្លងជំងឺមួយ ប្រហែលជាត្រូវបានចម្លងទៅកាន់ សារពាង្គកាយដទៃនិងប្រសិទ្ធផលនៃវិធីសាស្ត្រដែលប្រើប្រាស់សម្រាប់ការសម្លាប់មេរោគ និងការពារ ការចម្លងរោគផ្សេងៗ។

១៩.១.២ សម្ភារៈ

សម្ភារៈសម្រាប់មន្ទីរពិសោធន៍មួយ៖

- អាល់កុល និងដង្ហៀបចំនួន ១ សម្រាប់

- បានបណ្តុះចំនួន ៣ ដែលបានបណ្តុះនីមួយៗ មានបន្ទះក្រដាសសម្រាប់វិភាគចំនួន ១៥ ទៅ ២០ សន្លឹក ដែលបានជ្រលក់ (coded or soaked) ជាមួយទឹកលាងសម្អាតមាត់មួយក្នុងចំណោមទឹកលាងសម្អាតមាត់ ដែលរួមមាន៖
 - Listerine
 - Lavioris
 - Cepacol
 - Scope
 - ផលិតផលដែលមានស្លាកយីហោផ្សេងៗទៀតឲ្យបានច្រើនតាមដែលអាចរកបាន។
- បានបណ្តុះចំនួន ៣ ដែលបាននីមួយៗមានផ្ទុកនូវបន្ទះក្រដាសសម្រាប់វិភាគចន្លោះពី ១៥ ទៅ ២០ សន្លឹក ដែលបានជ្រលក់ជាមួយសារធាតុសម្លាប់មេរោគ ១ ក្នុងចំណោមសារធាតុសម្លាប់មេរោគ ដែលរួមមាន៖
 - អាល់កុល
 - បេតាឌីន (betadine)
 - សារធាតុសម្លាប់មេរោគដែលជាបាសនៃ phenol ឬបាសដែលមានវ៉ាឡង់ ៤
 - Merthiolate កំហាប់ ១:១០ ០០០
 - សារធាតុលាងជម្រះមានផ្ទុកក្លរីន កំហាប់ ០.០៥%
 - សារធាតុសម្លាប់មេរោគតាមផ្ទះ

សម្ភារៈសម្រាប់តុពិសោធន៍មួយ៖

- បានបណ្តុះចំនួន ៤ ដែលផ្ទុក Brain Heart Infusion (BHI) agar
- សំឡីត្បាញដែលស្ទើរល្អចំនួន ៤ ដើម

១៩.១.៣ ពិសោធន៍ដំណាក់កាលទី ១៖

១. សិស្សម្នាក់ៗ នឹងជូតមាត់របស់គាត់ដោយប្រើសំឡីត្បាញដែលស្ទើរល្អចំនួន និងស្អាត។ ត្រូវប្រាកដថា សំឡីត្បាញនេះ ត្រូវបានបន្លឺមេរោគទាំងស្រុងដោយសំណាកដែលបានពីថ្នាលអញ្ចាញ និងអណ្តាត។
២. បង្វិលសំឡីសើមនេះឲ្យសព្វលើផ្ទៃ BHI agar ដែលមានក្នុងបានបណ្តុះ។
៣. តុពិសោធន៍មួយ នឹងប្រើសម្រាប់ដាក់បន្ទះ antiseptic ទាំងអស់ឲ្យនៅលើបានបណ្តុះនៃ BHI។ អនុវត្តបែបនេះដដែលជាមួយបានបណ្តុះទី ២ ដែលផ្ទុក BHI។ តុពិសោធន៍មួយផ្សេងទៀត នឹងប្រើសម្រាប់ដាក់បន្ទះ disinfectant ទាំងអស់ឲ្យនៅលើបានបណ្តុះ BHI។ អនុវត្តបែបនេះដដែលជាមួយបានបណ្តុះទី ២ ដែលផ្ទុក BHI ។ បានបណ្តុះ ១ នៃក្រុម antiseptic និងបានបណ្តុះ ១ នៃក្រុម disinfectant នឹងត្រូវបានដាក់ដាក់ភ្ជាស់ក្រោមលក្ខខណ្ឌគ្មានខ្យល់ (៣៧°C) ហើយពួកបានបណ្តុះផ្សេងៗទៀត នឹងត្រូវបានដាក់ភ្ជាស់ក្រោមលក្ខខណ្ឌមានខ្យល់ (៣៧°C)។

១៩.១.៤ ពិសោធន៍ដំណាក់កាលទី ២៖

- កំណត់ឲ្យឃើញថាតើប្រភេទ antiseptic ឬ disinfectant ណា ដែលបានបង្អាក់ការដុះលូតលាស់បានល្អជាងគេ តាមរយៈការវាស់ទំហំផ្ទៃដែលរងការបង្អាក់។ កត់ត្រាលទ្ធផលរបស់អ្នកនៅក្នុងរបាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍។

១៩.១.៥ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ១៩ ផ្នែក ១

តារាង ១៩.១ ឥទ្ធិពលនៃសារធាតុសម្លាប់មេរោគដែលត្រូវបានប្រើប្រាស់ជាធម្មតា

សារធាតុសម្លាប់មេរោគ	% កំហាប់	សកម្មភាពលើ៖			
		បាក់តេរី		ផ្សិត (fungi)	វីរុស
		ទម្រង់លូតលាស់ (vegetative)	ទម្រង់ជាស្ករ (spores)		
អេទីលអាល់កុល	៧០-៩០	ល្អ	គ្មាន	មធ្យម	មធ្យម
អ៊ីសូប្រូពីលអាល់កុល	៧០-៩០	ល្អណាស់	គ្មាន	ល្អ	មធ្យម
អ៊ីសូប្រូពីលអាល់កុល - អ៊ីយ៉ូត	៧០ ០.៥-២.០	ល្អណាស់	មធ្យម	ល្អ	ល្អ
សូលុយស្យុង formaldehyde	៣៧	ល្អ	ល្អ	ល្អ	ល្អ
formaldehyde- អាល់កុល	២០- ៥០	ល្អណាស់	ល្អណាស់	ល្អ	ល្អ
ឆ្នួកសមាសធាតុផេណុល (Cresols)	១.០-៥.០	ល្អ	ខ្សោយ	ល្អ	ខ្សោយ
ក្លរីន (អ៊ីប៉ូក្លរីត)	១.០-៥.០	ល្អណាស់	មធ្យម	មធ្យម	ល្អ
Glutaraldehyde	២	ល្អណាស់	ល្អណាស់	ល្អ	ល្អ
អ៊ីយ៉ូតឌីន (រាវ)	២.០-៥.០	ល្អណាស់	ខ្សោយ	ល្អ	ល្អ
Idophors	១	ល្អ	ខ្សោយ	ខ្សោយ	ល្អ
Hexachlorophene	៣-៤	មធ្យម	គ្មាន	ល្អ	មិនដឹង
Benzalkonium Chloride	១:៧៥០- ១:១០០០	ល្អណាស់	គ្មាន	ល្អ	គ្មាន
Ethylene Oxide Gas	ល្អាយ	ល្អណាស់	ល្អ	ល្អ	ល្អ

- ធ្វើសរុបសេចក្តី ឬធ្វើការវាយតម្លៃរបស់អ្នកដោយខ្លួនឯងទៅលើឥទ្ធិពល និងការប្រើប្រាស់ antiseptic និង disinfectant ។

២. តើសារធាតុសម្លាប់មេរោគមួយណា មានប្រសិទ្ធភាពជាងគេ? តើអ្នកបានអង្កេតមើលពីភាពខុសគ្នារវាងការប្រើប្រាស់ក្រោមលក្ខខណ្ឌគ្មានខ្យល់ និងការប្រើប្រាស់ក្រោមលក្ខខណ្ឌមានខ្យល់ដែរ ឬទេ? តើមួយណាមានប្រសិទ្ធភាពជាងគេ? តើមានមួយណាដែលមិនមានប្រសិទ្ធភាពទាល់តែសោះដែរ ឬទេ?

៣. រកឲ្យឃើញបែបផែនសកម្មភាពនៃសារធាតុសម្លាប់មេរោគទាំងនេះ ។

១៩.២ លំហាត់ ១៩ ផ្នែក ២៖ សកម្មភាពនៃពួកថ្នាំអង់ទីប្យូទិច

១៩.២.១ សេចក្តីផ្តើម

មីក្រូសរីរាង្គជាច្រើន ផលិតនូវផលិតផលក្នុងដំណើរការមេតាបូលីស ដែលមានជាតិពុល ឬបង្កាក់សកម្មភាពមីក្រូសរីរាង្គផ្សេងៗទៀត។ ជាពិសេសមួយចំនួននៃផលិតផលទាំងនេះ បង្កាក់ដំណាក់កាលជាក់លាក់មួយចំនួននៅក្នុងដំណើរការមេតាបូលីស។ សមាសធាតុទាំងនេះ ត្រូវបានគេហៅថា ពួកថ្នាំអង់ទីប្យូទិច (antibiotics)។ ប្រភពដើមនៃមីក្រូប និងភាពជាក់លាក់នៃសកម្មភាពរបស់ពួកវា ជាអ្នកបែងចែកភាពខុសគ្នានៃពួកថ្នាំអង់ទីប្យូទិច ពីថ្នាំប្រឆាំងបាក់តេរីបែបសំយោគមួយចំនួន និងពីថ្នាំពុលប្រូតូប្លាសទូ ទៅ។

ពួកថ្នាំអង់ទីប្យូទិចខុសគ្នារាប់ពាន់ប្រភេទ ត្រូវបានគេលើកយកមកសិក្សា ហើយពួកថ្នាំអង់ទីប្យូទិចតិចតួចណាស់ មានប្រសិទ្ធភាពព្យាបាលជំងឺឆ្លង។ ពួកថ្នាំអង់ទីប្យូទិចមានសារៈសំខាន់មួយចំនួនដើរតួនាទីប្រឆាំងនឹងមីក្រូសរីរាង្គបង្កជំងឺមួយចំនួន ដែលអាចរាលដាលលើរាងកាយ និងមិនពុលខ្លាំងចំពោះកោសិកាមេរោគទេ។ ថ្នាំអង់ទីប្យូទិចដែលមានសារៈសំខាន់សម្រាប់វិស័យវេជ្ជសាស្ត្រ គឺ penicillin។ សមាសធាតុនេះ ត្រូវបានបង្កើតឡើងដោយផ្សិតសរសៃ (filamentous fungi) ពូជ *Penicillium notatum* និង *Penicillium chrysogenum* ។ ពួកថ្នាំអង់ទីប្យូទិចសំខាន់ៗថ្មីៗផ្សេងទៀតភាគច្រើន ត្រូវបានគេបញ្ចេញពីផលិតផលដែលបានពីពូជផ្សេងៗគ្នានៃអម្បូរ actinomycete genus ឈ្មោះ *Streptomyces* ។ ពួកថ្នាំអង់ទីប្យូទិចទាំងនេះ មាន streptomycin, chloromycetin, treomycin, terramycin និង erythromycin។ ការប្រើប្រាស់ថ្នាំអង់ទីប្យូទិច បានពង្រីកខ្លួនទៅជាថ្នាំបសុសត្វ ការបន្ថែមទៅក្នុងចំណីសត្វ ការគ្រប់គ្រងជំងឺរុក្ខជាតិ និងការរក្សាទុកចំណីអាហារឲ្យបានយូរ។ ផលិតកម្មថ្នាំអង់ទីប្យូទិច ចំណាយថវិកាប្រហែល ១ ពាន់លានដុល្លារ ក្នុងមួយឆ្នាំ សម្រាប់ឧស្សាហកម្មមួយ។

១៩.២.២ វិធីសាស្ត្រប្រើបន្ទះក្រដាស សម្រាប់ធ្វើតេស្តកំណត់ភាពសន្លឹមនឹងថ្នាំអង់ទីប៊ីយូទិក (PAPER DISC METHOD FOR TESTING ANTIBIOTIC SENSITIVITY)

ការព្យាបាលការចម្លងរោគដោយបាក់តេរី ជានិច្ចកាលអាស្រ័យជាខ្លាំងទៅលើការប្រើប្រាស់នៃថ្នាំអង់ទីប៊ីយូទិកចម្បងចំនួន ដែលដើរតួនាទីជាភ្នាក់ងារព្យាបាលជំងឺបែបគីមី។ ជម្រើសក្នុងការជ្រើសរើសថ្នាំអង់ទីប៊ីយូទិកឲ្យបានសមស្រប ត្រូវបានណែនាំតាមរយៈការវិភាគតាមគ្លីនិក អំពីភាពធម្មជាតិនៃភ្នាក់ងារបង្កជំងឺ ហើយនិងតាមរយៈការធ្វើតេស្តកំណត់ភាពសន្លឹមនឹងថ្នាំអង់ទីប៊ីយូទិករបស់ភ្នាក់ងារបង្កជំងឺដែលត្រូវបានព្យាបាល និងកំណត់អត្តសញ្ញាណក្លាមៗបន្ទាប់ពីធ្វើតេស្ត។ ចំណេះដឹងទៅលើភាពប្រឆាំងនឹងបាក់តេរីនៃថ្នាំអង់ទីប៊ីយូទិកផ្សេងៗគ្នា មានសារៈសំខាន់ណាស់ ក្នុងការជ្រើសរើសយកភ្នាក់ងារព្យាបាលជំងឺបែបគីមីដែលសមស្រប។ ជាឧទាហរណ៍ penicillin G ជាទូទៅមានប្រសិទ្ធភាពប្រឆាំងនឹងមីក្រូសរីរាង្គក្រាមវិជ្ជមាន ខណៈដែល streptomycin ជាធម្មតាមានប្រសិទ្ធភាពប្រឆាំងនឹងបាក់តេរីក្រាមវិជ្ជមាន។ ទោះបីយ៉ាងណាក៏ដោយ អម្បូរជាក់លាក់នៃបាក់តេរីជាច្រើន ជាញឹកញាប់តែងតែវិវត្តភាពធននឹងថ្នាំអង់ទីប៊ីយូទិករបស់ខ្លួន ដែលជាលទ្ធផលគឺទាមទារឲ្យអ្នកវិទ្យាសាស្ត្រមានការធ្វើតេស្តកំណត់ភាពងាយរងគ្រោះដោយថ្នាំអង់ទីប៊ីយូទិករបស់បាក់តេរីទាំងនោះ។

ដំណើរការពិសោធន៍សាមញ្ញបំផុត សម្រាប់ការធ្វើតេស្តកំណត់ភាពងាយរងគ្រោះដោយថ្នាំអង់ទីប៊ីយូទិករបស់បាក់តេរី ជាវិធីសាស្ត្រដែលប្រើបន្ទះក្រដាសវិភាគ។ នៅក្នុងលំហាត់នេះ អ្នកនឹងអនុវត្តការកែសម្រួលមួយក្នុងចំណោមការកែសម្រួលទាំងនេះ ដែលមានដូចជា Kirby-Bauer Method។ នៅក្នុងវិធីសាស្ត្រនេះ ការបកស្រាយពីភាពងាយរងគ្រោះដោយថ្នាំអង់ទីប៊ីយូទិករបស់បាក់តេរី ត្រូវបានគេបង្កើតឡើងដោយប្រៀបធៀបទំហំនៃផ្ទៃដែលរងការបង្អាក់ ជាមួយនឹងតារាងយោងស្តង់ដារមួយ។

លទ្ធផល មានភាពពេញលេញតែក្នុងករណី ដែលដំណើរការពិសោធន៍មានលក្ខណៈស្តង់ដារប៉ុណ្ណោះ។ ដូចនេះ ប្រសិទ្ធភាពបន្ទះក្រដាស (disc potency) កំហាប់នៃមេរោគដែលចាក់ចម្លងចូល (concentration of inoculum) និងប្រភេទនៃចំណីបណ្តុះ ត្រូវតែមានស្ថេរភាព។ ដោយសារតែភ្នាក់ងារព្យាបាលជំងឺបែបគីមីផ្សេងៗគ្នាមានល្បឿនបន្សាយផ្សេងៗគ្នា នៅក្នុងបាហ្វយបណ្តុះ (agar) ដូចនេះ ទំហំនៃផ្ទៃដែលរងការបង្អាក់មិនឲ្យដុះលូតលាស់ដោយថ្នាំអង់ទីប៊ីយូទិកមួយ មិនអាចត្រូវបានយកមកប្រៀបធៀបជាមួយផ្ទៃ ដែលរងការបង្អាក់ដោយថ្នាំអង់ទីប៊ីយូទិកមួយផ្សេងទៀតបានទេ ប៉ុន្តែប្រៀបធៀបបានតែជាមួយស្តង់ដារប៉ុណ្ណោះ ។

ក) សម្ភារៈ

សម្ភារៈសម្រាប់តុពិសោធន៍មួយ៖

- *Escherichia coli* ដែលបានភ្ជាប់ក្នុងចំណីរាវ (broth culture) រយៈពេលពី ២ ទៅ ៥ ម៉ោង
- *Staphylococcus aureus* ដែលបានភ្ជាប់ក្នុងចំណីរាវ (broth culture) រយៈពេលពី ២ ទៅ ៥ ម៉ោង

- បានបណ្តុះចំនួន ២ ដែលផ្ទុក Mueller-Hinton agar
- សំឡីត្បាញស្ទើរល្អចំនួន ២ ដើម
- ទឹកអំបិលស្ទើរល្អចំនួន ១ ទីប
- ដង្កៀបស្ទើរល្អចំនួន ១
- ស្តង់ដារដង់ស៊ីតេ McFarland Barium Sulfate ចំនួន ៤ ml
- បន្ទះក្រដាសផ្ទុកថ្នាំអង់ទីប្រូទីច៖ ២ បន្ទះសម្រាប់ប្រភេទថ្នាំអង់ទីប្រូទីចនីមួយៗ
 - Penicillin G ដែលមាន ១០ ខ្នាត (Penicillin G 10 units)
 - Ampicillin 10 µg
 - Neomycin 30 µg
 - Streptomycin 10 µg
 - Tetracycline 30 µg
- អាល់កុល ១ ដប

ខ) ដំណើរការពិសោធន៍ដំណាក់កាលទី១៖

១. ប្រៀបធៀបដង់ស៊ីតេទាំងពីរនៃសូលុយស្យុងចំណីបណ្តុះរាវ ដែលផ្ទុកមេរោគខាងលើ ជាមួយដង់ស៊ីតេនៃស្តង់ដារ McFarland។ ប្រសិនបើចាំបាច់ ត្រូវពង្រាវជាមួយទឹកអំបិល ដែលស្ទើរល្អចំនួន ១ ដើម្បីឲ្យបានដង់ស៊ីតេមួយដែលស្មើនឹងតម្លៃស្តង់ដារ តាមរយៈការមើល ដោយភ្នែក។
២. បាតបានបណ្តុះមួយជាមួយនឹងប្រភេទមេរោគនីមួយៗ ដែលបានពីចំណីបណ្តុះរាវដោយ ប្រើសំឡីត្បាញស្ទើរល្អ។
៣. ទុកឲ្យបានបណ្តុះដែលប្រឡាក់សូលុយស្យុងផ្ទុកមេរោគនេះ ឲ្យស្ងួតរយៈពេលប្រហែល ជា ១០ នាទី។ ដោយប្រើដង្កៀបដែលស្ទើរល្អចំនួន ១ យកបន្ទះក្រដាសទាំងនេះទៅដាក់លើ ផ្ទៃបាហ្គយ។ សង្កត់បន្ទះទាំងនេះថ្មមៗទៅលើផ្ទៃ agar ដើម្បីធានាពួកវាជាប់នឹងផ្ទៃ agar បានល្អ។ ដាក់ភ្ជាស់នៅ ៣៧°C។

តារាង ១៩.២ ការបកស្រាយអំពីអង្កត់ផ្ចិតតំបន់ដែលរងការបង្អាក់បាក់តេរីដោយអង់ទីប៊ីយូទិក

ថ្នាំអង់ទីប៊ីយូទិក ឬភ្នាក់ងារព្យាបាលជំងឺបែបគីមី	ប្រសិទ្ធភាពបន្ទះក្រដាសវិភាគ	អង្កត់ផ្ចិតនៃតំបន់ដែលរងការបង្អាក់គិតជា មីលីម៉ែត្រ (mm)		
		ធន់នឹង	ធន់នៅចន្លោះ	រួសនឹង
Ampicillin				
Gram negative	១០ µg	១១ mm ឬក្រោមនេះ	១២-១៣ mm	១៤ mm ឬលើនេះ
Staphylococci	១០ µg	២០ mm ឬក្រោមនេះ	២១-២៨ mm	២៩ mm ឬលើនេះ
Neomycin	៣០ µg	១២ mm ឬក្រោមនេះ	១៣-១៦ mm	១៨ mm ឬលើនេះ
Penicillin G				
Staphylococci	១០ ឌ្យាត	២០ mm ឬក្រោមនេះ	២១-២៨ mm	២៩ mm ឬលើនេះ
មីក្រូសរីរាង្គផ្សេងៗទៀត	១០ ឌ្យាត	១១ mm ឬក្រោមនេះ	១២-២១ mm	២២ mm ឬលើនេះ
Streptomycin	១០ µg	១១ mm ឬក្រោមនេះ	១២-១៤ mm	១៥ mm ឬលើនេះ
Tetracycline	៣០ µg	១៤ mm ឬក្រោមនេះ	១៥-១៨ mm	១៩ mm ឬលើនេះ

គ) ពិសោធន៍ដំណាក់កាលទី ២៖

វាស់ប្រវែងអង្កត់ផ្ចិតនៃទំហំផ្ទៃដែលរងការបង្អាក់ គិតជា មីលីម៉ែត្រ។ កត់ត្រាការរកឃើញរបស់អ្នកនៅក្នុងរបាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍។

១៩.២.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ១៩ ផ្នែក ២

១. បកស្រាយលទ្ធផលរបស់អ្នកដោយប្រៀបធៀបទំហំនៃផ្ទៃដែលរងការបង្អាក់ជាមួយនឹងទំហំនៅក្នុងតារាង។

ទំហំនៃផ្ទៃដែលរងការបង្អាក់ គិតជា មីលីម៉ែត្រ					
	Ampicillin	Neomycin	Penicillin G	Streptomycin	Tetracycline
<i>E. coli</i>					
<i>S. aureus</i>					

២. តើភ្នាក់ងារប្រឆាំងមីក្រូបណា មានឥទ្ធិពលលើសគេក្នុងការប្រឆាំងនឹងបាក់តេរីក្រាមអវិជ្ជមាន? តើភ្នាក់ងារប្រឆាំងមីក្រូបណា មានឥទ្ធិពលលើសគេក្នុងការប្រឆាំងនឹងបាក់តេរីក្រាមវិជ្ជមាន?

៣. តើភ្នាក់ងារប្រឆាំងមីក្រូបណាមានឥទ្ធិពលប្រឆាំងនឹងបាក់តេរីទាំងពីរប្រភេទខាងលើ ? ហេតុអ្វីបានជាភ្នាក់ងារនេះ មានឥទ្ធិពលប្រឆាំងនឹងបាក់តេរីទាំងពីរប្រភេទនេះ ?

៤. តើបែបផែនសកម្មភាពរបស់វាមានលក្ខណៈដូចម្តេច ?

លំហាត់ ២០៖ បាក់តេរីដែលបម្លែងអាសូត (The Nitrogen-Fixing Bacteria)

២០.១ សេចក្តីផ្តើម

អាសូត ជាប្រភពនៃសារធាតុចិញ្ចឹមរបស់រុក្ខជាតិថ្នាក់ខ្ពស់ សត្វពាហនៈ និងពួកមីក្រូសរីរាង្គ មិនថាវាកើតឡើងក្នុងទម្រង់ជាបន្សំជាមួយធាតុដទៃនោះទេ។ មីក្រូសរីរាង្គប្រភេទមួយដែលនៅរស់ អាចប្រើប្រាស់ម៉ូលេគុលឧស្ម័នអាសូត N_2 ដែលមាន ៨០% ក្នុងបរិយាកាស។ នៅទីបញ្ចប់ គ្រប់ទម្រង់ផ្សេងទៀតនៃជីវិត រស់នៅអាស្រ័យលើការបម្លែងអាសូតបរិយាកាស ឲ្យទៅជាអាសូតសរីរាង្គដោយមីក្រូសរីរាង្គដែលបម្លែងអាសូត។

២០.២ បាក់តេរីដែលបម្លែងអាសូតក្នុងទម្រង់ជាបរាសិតផ្តល់ប្រយោជន៍ទាំងសងខាង

តាំងពីយូរយារណាស់មកហើយ ចលនការសំខាន់បំផុតដែលម៉ូលេគុលអាសូត ជាលទ្ធផលនៃការបម្លែងតាមបែបជីវសាស្ត្រតាមរយៈការរស់នៅផ្គុំគ្នាជាបរាសិត (symbiotic association) រវាងបាក់តេរី និងរុក្ខជាតិពួកសណ្តែក។ ការធ្វើកសិកម្មបែបបុរាណៗ បានប្រើប្រាស់អត្ថប្រយោជន៍នៃការរស់នៅផ្គុំគ្នាជាបរាសិតនេះ។ សមាជិកនៃអម្បូរបាក់តេរីរស់ក្នុងដី ដែលត្រូវបានគេសិក្សាភាគច្រើន ដូចជា *Rhizobium* និង *Bradyrhizobium* ភ្ជាប់ខ្លួនទៅនឹងកូនសណ្តែកដែលកំពុងវិវត្តខ្លួនតាមរយៈរោមនៃឫស ដើម្បីជាជំនួយក្នុងការបង្កើតទម្រង់ដូចកំពកខ្លះនៅលើឫស។ បាក់តេរីដែលរស់នៅក្នុងកំពកឫស (ពួកសណ្តែក clover, alfalfa, beans and peas) មានលទ្ធភាពប្រើប្រាស់អាសូតពីបរិយាកាសក្រោមលក្ខខណ្ឌទាំងនេះ។ អាសូត ដែលបម្លែងតាមបែបបរាសិតផ្តល់ប្រយោជន៍ទាំងសងខាងនេះ ត្រូវស្តុកទុកក្នុងពួកសណ្តែកក្នុងទម្រង់ជាប្រូតេអ៊ីន និងសារធាតុចិញ្ចឹមផ្សេងៗទៀត។ បាក់តេរី rhizobia មានរាងទ្រវែង មិនបង្កើតស្ព័រ ហើយត្រូវការខ្យល់ វិវត្តខ្លួនបានយ៉ាងល្អនៅក្នុងចំណីបណ្តុះផ្ទុកកាបូនអ៊ីដ្រាត (ចំពោះគោលបំណងអនុវត្តន៍ជាក់ស្តែង) ប៉ុន្តែមិនអាចរំដោះអាសូត នៅពេលដែលវាលូតលាស់ដោយឯករាជ្យនៅលើម្ចាស់បញ្ញើដែលជារុក្ខជាតិ។ បាក់តេរីដែលនៅពីក្នុងកំពកឫសនេះ គ្រប់គ្រងទម្រង់នៃការលូតលាស់ផ្សេងៗគ្នា។ ពួកវាជាធម្មតាអាចត្រូវបានគេមើលឃើញតាមរយៈការវិភាគដោយប្រើមីក្រូទស្សន៍ទៅលើបំណែកកំពកឫស ដែលកិនបំបែក ដែលបំណែកនេះជាកោសិកា មានទម្រង់ជាពហុរចនាសម្ព័ន្ធ ព្រមទាំងផ្ទុកនូវវ៉ាគុយអូលយ៉ាងច្រើន (highly vacuolated, pleomorphic cells) ។

២០.៣ សម្ភារៈ

សម្ភារៈសម្រាប់សិស្សពីរនាក់៖

- រុក្ខជាតិពួកសណ្តែកដែលមានកំពកឫស
- សូលុយស្យុងអាស់កុលកំហាប់ ៧០% ចំនួន ១០ ml

- ទឹកស្ទើរល្អិត ចំនួន ១៥ ml
- បានបណ្តុះស្ទើរល្អិត ចំនួន ៦
- បានបណ្តុះចំនួន ៣ ផ្ទុក yeast extract-mannitol agar (mannitol 10.0g; K₂HPO₄ 5.0g; MgSO₄ 0.2g; NaCl 0.1g; CaCO₃ 3.0g; yeast extract 2.0g; agar 15.0g; ទឹក ប៊ីត 1000 ml)
- ល្បីក Carbol fuchsin dye
- បន្ទះកញ្ចក់វិភាគ
- លូបសម្រាប់ចាក់ចម្លងមេរោគ

២០.៤ ដំណើរការពិសោធន៍

គ្រូបង្រៀនប្រហែលជាមិនធ្វើការញែកបាក់តេរីដែលមានក្នុងកំពកឫសពីលំហាត់នេះទេ ។ ចំពោះការវិភាគបន្ថែមទៅលើកំពកឫស និងបាក់តេរីដែលនៅខាងក្នុង និងបាក់តេរី *Rhizobium* ដែលមិនទាន់ញែក អ្នកត្រូវអនុវត្តតាមតែជំហាន ដែលមានលេខសេសនៅក្នុងដំណើរការពិសោធន៍នេះប៉ុណ្ណោះ។

១. វិភាគកំពកឫសរបស់រុក្ខជាតិពួកសណ្តែកដែលនៅស្រស់ និងកត់សម្គាល់ទៅលើការតម្រៀប និងរូបរាងខាងក្រៅរបស់កំពកឫសទាំងនេះ។ នៅក្នុងរបាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍របស់អ្នក អ្នកត្រូវគូររូបតំណាងឲ្យប្រព័ន្ធឫស ១ ចំណែករបស់រុក្ខជាតិបៃតង ដែលមានកំពកឫសនៅជាមួយ។
២. ធ្វើការជាគូៗ ដើម្បីញែកបាក់តេរី ដែលត្រូវបានរកឃើញនៅក្នុងកំពកឫសទាំងនេះ។
៣. ដកមួយចំណែកតូចនៃកំពកឫសចេញ និងលាងសម្អាតឲ្យអស់ដីដោយប្រើទឹករ៉ូប៊ីណេ។
៤. ដកពណ្ឌកមេរោគនៅខាងក្រៅកំពកចេញ ដោយអនុវត្តតាមដំណើរការពិសោធន៍នេះ៖ ជ្រមុជកំពកទៅក្នុងអាល់កុលកំហាប់ ៧០% និងទុកវាក្នុងនោះរយៈពេលប្រហែល ១០ នាទី ដោយត្រូវប្រើកម្លាំងឲ្យស្រួលយស្បែងអាល់កុលនេះឆ្អើ បន្ទាប់មកដកកំពកឫសនេះចេញទៅដាក់ក្នុងបានបណ្តុះស្ទើរល្អិតមួយ ដែលផ្ទុកទឹកហើយត្រូវលាងវានឹងទឹក ឲ្យជ្រះអាល់កុល។
៥. ដាក់ទឹកស្ទើរល្អិត ប្រមាណជា ១ ml ទៅក្នុងបានបណ្តុះស្ទើរល្អិតនីមួយៗក្នុងចំណោមបានទាំង ៣។
៦. ផ្ទេរកំពកឫសដែលបានស្ទើរល្អិតផ្នែកខាងក្រៅនេះ ទៅលើបន្ទះកញ្ចក់មួយ បន្ទាប់មកបន្ថែមទឹកស្ទើរល្អិត ១ ដំណក់ និងកៀបបំបែកកំពកឫសដោយប្រើបន្ទះកញ្ចក់ទី២។
៧. a. ដោយប្រើលូបស្ទើរល្អិត ធ្វើការចាក់ចម្លងកំណកំពកដែលកិនបំបែករួចចំនួន ១ លូប ទៅលើបានបណ្តុះទី ១ និងច្របល់ឲ្យសព្វល្អក្នុងទឹកស្ទើរល្អិត ចំនួន ១ ml។
b. ស្ទើរល្អិត និងផ្ទេរកំណសូលុយស្យុងកំពកពីបានបណ្តុះទី ១ ចំនួន ២ លូប ទៅដាក់លើទឹកស្ទើរល្អិតដែលមានក្នុងបានទី ២។
c. ដោយធ្វើដូចមុនដែរ ត្រូវផ្ទេរកំណសូលុយស្យុងកំពកពីបានបណ្តុះទី ២ ចំនួន ៣ លូប ទៅដាក់លើបានបណ្តុះចុងក្រោយ។

- d. បាក់ yeast extract-mannitol agar ដែលរំលាយរួច និងទុកឲ្យត្រជាក់ ចំនួន ១ ទីប ទៅក្នុងបានបណ្តុះនីមួយៗ បន្ទាប់លាយវាបញ្ចូលគ្នាជាមួយសូលុយស្យុងកំពកប្រស ទុកឲ្យវាឡើងវិញ និងដាក់ភ្លាស់នៅ ២៨ °C រយៈពេល ១ សប្តាហ៍។
៨. ប្រសិនបើចាំបាច់ ត្រូវថែមទឹកបន្ថែមទៀតទៅលើកំណកំពកប្រសដែលសល់លើបន្ទះកញ្ចក់ និងបន្ទាប់មកត្រូវវាសកំណកំពកនេះឲ្យបានជាផ្ទៃរាបស្មើតូចមួយ និងកម្ដៅវាបន្តិចឲ្យជាប់នឹងបន្ទះកញ្ចក់នោះបានល្អ (prepare a fixed smear)។ បន្ស៊ីពណ៌បន្តិច (ប្រហែលជា ១០ នាទី) ដោយប្រើលក្ខ carbol fuchsin និងវិភាគដោយប្រើលែនមីក្រូទស្សន៍ដែលត្រូវការប្រុងជាជំនួយ។ នៅក្នុងរបាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍របស់អ្នក ធ្វើការគូររូបតំណាងឲ្យបាក់តេរីដែលអ្នករកឃើញ។
៩. វិភាគបានបណ្តុះដែលមានផ្ទុកកំណកំពកប្រស បន្ទាប់ពីភ្លាស់បាន ១ សប្តាហ៍។ ពិពណ៌នាពីកូឡូនីដែលនៅលើផ្ទៃ agar។ រៀបចំ smear និងបន្ស៊ីពណ៌ដោយប្រើ carbol fuchsin។ ប្រៀបធៀបលក្ខណៈរូបរាងខាងក្រៅរបស់បាក់តេរីដែលពិនិត្យដោយមីក្រូទស្សន៍ ដែលមាននៅលើ agar ជាមួយនឹងបាក់តេរីដែលឃើញក្នុងកំពកប្រស។ កត់ត្រាលទ្ធផលរបស់អ្នកនៅក្នុងរបាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍។

២០.៥ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ២០

១. តើអ្វីទៅជាលក្ខណៈមានតែមួយ ខុសគេរបស់បាក់តេរីអម្បូរ *Rhizobia*? តើវត្តមាននៃបាក់តេរីទាំងនេះ ផ្តល់គុណសម្បត្តិអ្វីដល់ពពួកប្រស?

២. តើទំនាក់ទំនងបែបណា ដែលអ្នកគួរតែកំណត់លក្ខណៈថាជាបស់ *Rhizobium* និងជារបស់រុក្ខជាតិ?

៣. ហេតុអ្វីបានជាកំពកត្រូវបានបង្កើតឡើងនៅត្រង់ប្រសរុក្ខជាតិ?

លំហាត់ ២១៖ ការវិភាគផ្នែកមីក្រូសរីរាង្គក្នុងទឹកដោះគោ

២១.១ សេចក្តីផ្តើម

ទឹកដោះគោ ជាអាហារដែលមានសារសំខាន់មួយប្រភេទ ប៉ុន្តែវាថែមទាំងងាយខូច និងជាអកុសល ប្រហែលជាផ្ទុក ឬក៏ជាប្រភពចំណីនៃបាក់តេរីបង្កជំងឺធ្ងន់ធ្ងរជាច្រើន។ ដូចនេះ អ្នកកែច្នៃផលិតផលពីទឹកដោះគោ ជាអ្នករួមចំណែកក្នុងការធានាថាគុណភាព និងសុវត្ថិភាពនៃការផ្គត់ផ្គង់ទឹកដោះគោរបស់ខ្លួន។ ការយកចិត្តទុកដាក់ទាំងនោះ គួរតែផ្ដោតសំខាន់ទៅលើអតិសុខុមប្រាណក្នុងទឹកដោះគោ នៅគ្រប់ដំណាក់កាល តាំងពីអ្នកកែច្នៃរហូតដល់ដៃអតិថិជន។ ការកំណត់ និងការអនុវត្តស្តង់ដារគ្រប់គ្រងគុណភាព អាស្រ័យយ៉ាងខ្លាំងទៅលើការវិភាគរកអតិសុខុមប្រាណ។ សន្ទស្សន៍អតិសុខុមប្រាណពីរ មានសារៈសំខាន់ខ្លាំងណាស់គឺ ចំនួនមីក្រូសរីរាង្គសរុបដែលដុះនៅលើ agar (the agar plate count) និងចំនួនមីក្រូសរីរាង្គផ្នែកអនាម័យដែលមាននៅក្នុងទឹកដោះគោ (the coliform count)។

២១.២ លំហាត់ ២១ ផ្នែក១៖ ចំនួនមីក្រូសរីរាង្គសរុបដែលដុះនៅលើ agar

ចំនួនដ៏ច្រើននៃបាក់តេរីនៅក្នុងទឹកដោះគោនៅ ជាធម្មតាបានបង្ហាញពីការចម្លងចូលនៃមេរោគយ៉ាងខ្លាំង តាមរយៈការលើកដាក់ ឬការទុកឲ្យត្រជាក់មិនសមស្រប ឬទាំងពីរកត្តានេះ។ ប្រសិនបើមានកម្រិតកើនឡើងនៃបាក់តេរីផ្នែកអនាម័យ និងបាក់តេរីដែលបង្កើតស្ករទៅដល់កម្រិតដែលមិនអាចរាប់បាន នេះមានន័យថា ទឹកដោះគោនេះ ត្រូវបានចម្លងចូលមេរោគពីដី ឬលាមក ឬទាំងពីរ។ ការវិភាគអតិសុខុមប្រាណ មិនត្រូវបានប្រើជាកត្តាតែមួយសម្រាប់កំណត់គុណភាពទឹកដោះគោទេ ព្រោះការធ្វើប្រព្រឹត្តិកម្មប៉ាស្ទ័រមិនសមស្រប ឬការចម្លងចូលនៃមេរោគក្រោយពេលធ្វើប្រព្រឹត្តិកម្មប៉ាស្ទ័រ ជានិច្ចកាលជាហានិភ័យមួយ ដែលប្រហែលជាត្រូវបានកើតឡើងដោយសារការស្តុកទុក និងការអនុវត្តពេលលើកដាក់ខ្វះអនាម័យ។ មិនមែនគ្រប់មីក្រូសរីរាង្គទាំងអស់នៅក្នុងសំណាកមួយនៃទឹកដោះគោ សុទ្ធតែដុះលូតលាស់នៅសីតុណ្ហភាពតែមួយ ឬលើ/ក្នុងចំណីបណ្តុះតែមួយនោះទេ។ ដូចនេះ វិធីសាស្ត្រស្តង់ដារនៃការកំណត់កម្រិតបាក់តេរី ត្រូវបានគេបង្កើតឡើង ហើយកម្រិតគុណភាព ត្រូវបានគេកំណត់ឡើងដោយយោងទៅតាមវិធីសាស្ត្រស្តង់ដារទាំងនេះ។ ជាទូទៅ ទឹកដោះគោនៅ ត្រូវតែផ្ទុកបាក់តេរីតិចជាង ២០០ ០០០ ក្នុង ១ ml ដែលត្រូវបានប៉ាន់ប្រមាណដោយស្តង់ដារចំនួនមីក្រូសរីរាង្គដុះសរុបលើ agar ដើម្បីកំណត់គុណភាពថាជាទឹកដោះគោនៅ Grade A។ ចំនួនមីក្រូសរីរាង្គដុះសរុបលើ agar ដែលបានពីទឹកដោះគោប៉ាស្ទ័រ Grade A ប្រហែលជាមិនលើសពី ៣០ ០០០ ក្នុង ១ ml ទេ។

២១.២.១ សម្ភារៈ

- សម្ភារៈសម្រាប់តុពិសោធន៍មួយ៖
- បានបណ្តុះស្ទើរល្អច ចំនួន ១២

- ដបចំនួន ៤ ដែលមាន ១០០ mlនៃ Difco Standard Methods Agar (tryptone/glucose/yeast extract agar)
- ពីប៉េតស្តេរីលរួចចំណុះ ១ ml ចំនួន ៥
- ៩៩ mlនៃសូលុយស្យុងសម្រាប់ពង្រាវសំណាកចំនួន ៣ ទីប (3 dilution blanks, 99 ml)
- សំណាកទឹកដោះគោរោ ឬទឹកដោះគោមិនទាន់ដកខ្លាញ់ដែលបានប៉ាស្ទ័ររួច

២១.២.២ ដំណើរការពិសោធន៍

១. សិស្សមួយគូៗ នឹងបណ្តុះមេរោគដែលមានក្នុងទឹកដោះគោរោ ឬទឹកដោះគោប៉ាស្ទ័ររួច។ រៀបចំផែនការដើម្បីបណ្តុះមេរោគចេញពីកម្រិតពង្រាវ 10^{-1} , 10^{-2} និង 10^{-3} នៃទឹកដោះគោប៉ាស្ទ័ររួច និង 10^{-3} , 10^{-4} និង 10^{-5} នៃទឹកដោះគោរោ។ មុនពេលប្រមូលសំណាកមកពង្រាវ ត្រូវរៀបចំរបៀបមួយសម្រាប់ការពង្រាវទាំងមូល និងសម្រាប់ដំណើរការពិសោធន៍នៃការបណ្តុះមេរោគលើបានបណ្តុះ។ បង្ហាញពីចំនួន និងទំហំនៃមាឌកម្រិតពង្រាវនីមួយៗ ហើយនិងចំនួនពីប៉េតដែលត្រូវការ។ ការដាក់បណ្តុះមេរោគ ត្រូវតែត្រូវបានធ្វើឡើងនៅលើបានបណ្តុះចំនួន ២ សម្រាប់កម្រិតពង្រាវនីមួយៗ។ គ្មានសំណាកណា នឹងត្រូវបានយកមកបណ្តុះទេ លុះត្រាតែអ្នកបង្រៀនរបស់អ្នក បានយល់ព្រមលើការរៀបចំរបស់អ្នក ហើយការរៀបចំនេះ ត្រូវតែបានបញ្ចូលទៅក្នុងសៀវភៅកត់ត្រារបស់អ្នក។
២. ការក្តាំងជាប់គ្នានៃបាក់តេរី ជាបញ្ហាមួយនៅក្នុងការរាប់ចំនួនមីក្រូសរីរាង្គសរុប នៅក្នុងទឹកដោះគោ ដូចនេះត្រូវគ្រលុកដបកម្រិតពង្រាវនីមួយៗឲ្យខ្លាំង ឲ្យបានយ៉ាងហោចណាស់ ២៥ ដង ដោយធ្វើឲ្យវាផ្លាស់ទីឡើងលើ ចុះក្រោម និងទុកពេលប្រមាណ ៧ វិនាទី នៅចន្លោះការគ្រលុកម្តងៗ។ វាល់មាឌទាំងអស់ដោយប្រុងប្រយ័ត្ន នៅពេលប្រើប្រាស់ពីប៉េត។
៣. នៅពេលដែល គ្រប់កម្រិតពង្រាវទាំងអស់ ត្រូវបានផ្ទេរទៅក្នុងបានបណ្តុះរួចហើយ ត្រូវបូមប្រហែល ២០ ទៅ ២០ mlនៃ standard plating agar ដែលត្រូវបានទុកឲ្យចុះត្រជាក់ដល់សីតុណ្ហភាព ៤៥ °C ទៅដាក់ក្នុងបានបណ្តុះនីមួយៗ និងច្របល់ឲ្យសព្វមុនពេល ល្បាយនេះឡើងវិញ។ ដាក់ភ្ជាស់នៅ ៣២ °C រយៈពេល ៤៨ ម៉ោង។
៤. បន្ទាប់ពីភ្ជាស់រួច រាល់បានបណ្តុះដែលមានកូឡូនីពី ៣០ ទៅ ៣០០ គួរតែត្រូវបានជ្រើសយកមករាប់ចំនួន។ នៅក្នុងរបាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍របស់អ្នក ត្រូវកត់ត្រានូវលទ្ធផលទៅក្នុងតារាង ដែលបង្ហាញថា ចំនួនមេរោគក្នុងកម្រិតពង្រាវនីមួយៗដែលរាប់រួច និងចំនួនមេរោគជាមធ្យមចុងក្រោយ ស្ថិតនៅក្នុងខ្ទង់ពាន់ដែលក្បែរគ្នាបំផុត។

២១.២.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ២១ ផ្នែក ១

១. សរសេរបង្ហាញពីរបៀបនៃការពង្រាវសំណាករបស់អ្នក។

២. តើមានបាក់តេរីចំនួនប៉ុន្មាន ដែលមានវត្តមាននៅក្នុងសំណាកទឹកដោះគោរបស់អ្នក?

៣. ហេតុអ្វីបានជាអ្នកគិតថាទឹកដោះគោប៉ាស្ទ័ររួច នៅតែមានវត្តមានបាក់តេរីមួយចំនួន? ហេតុអ្វីបានជាពួកវាទាំងអស់មិនត្រូវបានសម្លាប់ពេលធ្វើប៉ាស្ទ័រកម្ម?

៤. តើអ្វីទៅជាគោលបំណងនៃការធ្វើប៉ាស្ទ័រកម្ម?

៥. តើទឹកដោះគោត្រូវបានគេធ្វើប៉ាស្ទ័រកម្មនៅសីតុណ្ហភាពប៉ុន្មាន?

៦. តើអ្នកគិតថា អ្នកបានឃើញវត្តមានបាក់តេរីផ្នែកអនាម័យ (coliform bacteria) ខ្លះដែរឬទេ? តើបាក់តេរីប្រភេទអ្វីខ្លះ ដែលមានវត្តមាននៅលើបានបណ្តុះ?

២១.៣ លំហាត់ ២១ ផ្នែក ២៖ ចំណូលចាក់តេស្តផ្នែកអនាម័យសរុប

បាក់តេរីផ្នែកអនាម័យ ជាធម្មតាមានវត្តមាននៅក្នុងទឹកដោះគោនៅ ដែលពួកវាមានប្រភពមកពី សម្ភារៈផ្ទះបាយ ប៉ុន្តែពួកវាប្រហែលជាមានប្រភពមកពីការចម្លងចូលនៃដី លាមក ឬទឹកផងដែរ។ ដោយសារតែពួកបាក់តេរីផ្នែកអនាម័យ ត្រូវបានគេជឿថាមាននៅក្នុងទឹកដោះគោ ហើយកំណើនចំនួន បណ្តាលឲ្យកំរិតស្តង់ដារនៃគុណភាពទឹកដោះគោធ្លាក់ចុះ។ ដូចនេះចំនួនបាក់តេរីផ្នែកអនាម័យសរុប ត្រូវបានគេចាត់ទុកថាជាសញ្ញាមួយបង្ហាញពីកង្វះអនាម័យកំឡុងពេលកែច្នៃទឹកដោះគោ។ ពួកបាក់តេរី ទាំងនេះ តែងតែត្រូវបានបំផ្លាញទាំងស្រុងដោយការធ្វើប៉ាស្ទ័រកម្ម។ បើសិនមានវត្តមានរបស់ពួកវានៅ ក្នុងផលិតផលទឹកដោះគោដែលប៉ាស្ទ័ររួច បង្ហាញពីការចម្លងចូលឡើងវិញនៃបាក់តេរីទាំងនេះ បន្ទាប់ពី ការធ្វើប៉ាស្ទ័រកម្ម។

២១.៣.១ សម្ភារៈ

សម្ភារៈសម្រាប់សិស្សមួយក្រុម៖

- បានបណ្តុះស្ទើរិលរួច ចំនួន ៤
- ពីប៉េតស្ទើរិលរួច ដែលមានចំណុះ ១ ml
- ដបចំនួន ១ ដែលផ្ទុក ១០០ ml នៃ violet red bile agar (Difco)
- សំណាកទឹកដោះគោដែលមានគុណភាពអន់

២១.៣.២ ដំណើរការពិសោធន៍

១. ត្រលុកសំណាកទឹកដោះគោឲ្យសព្វល្អ

២. សិស្ស ១គូៗ នឹងអនុវត្តតេស្តសន្មត (presumptive test) លើក្រុមបាក់តេរីផ្នែកអនាម័យ ដូចខាងក្រោម៖

ទុកឲ្យដបចំនួន ១ ដែលផ្ទុក violet red bile agar ចុះត្រជាក់ និងចាក់វាទៅក្នុងបានបណ្តុះ ២ ដែលបានទី ១ ផ្ទុកបរិមាណទឹកដោះគោ ១ ml និងបានទី ២ ផ្ទុកបរិមាណទឹកដោះគោ ០.១ ml (ឬក៏បរិមាណផ្សេងៗទៀត ប្រសិនបើអ្នកបង្រៀនរបស់អ្នក ប្រាប់អ្នកឲ្យធ្វើដូច្នោះ) ។ បន្ទាប់ពី agar ឡើងវិញ ត្រូវចាក់ ៣ ទៅ ៤ ml នៃ agar ដដែលនេះ បន្ថែមទៀតទៅលើ បានបណ្តុះនីមួយៗ ដើម្បីធានាថាគ្រប់លើផ្ទៃទឹកដោះគោបានទាំងអស់។ បន្ទាប់ពីស្រទាប់ទី ២ នៃ agar ឡើងវិញ ត្រូវផ្តាច់ផ្នែកដែលមាន agar ចុះក្រោម និងដាក់ភ្ជាស់នៅសីតុណ្ហភាព ៣២ °C រយៈពេលពី ១៨ ទៅ ២៤ ម៉ោង។ បន្ទាប់ពីបានភ្ជាស់រួច ត្រូវធ្វើការវិភាគពួកកូឡូនី ដែលមានពណ៌ក្រហមខ្លាំង (dark red colonies) ដែលមានអង្កត់ផ្ចិតយ៉ាងហោចណាស់ ០.៥ មីលីម៉ែត្រ ដូចនេះកាលណាមានវត្តមាននៃពួកកូឡូនីទាំងនេះ មានន័យថា តេស្ត សន្មតវិជ្ជមាន (positive presumptive test) ។ រាប់ចំនួនកូឡូនីទាំងនេះ និងសរសេររបាយ

ការណ៍បង្ហាញពីចំនួនរបស់វា ដោយគិតជា “កូឡូនីនៃពួកបាក់តេរីផ្នែកអនាម័យក្នុងមួយml សំណាក ។

៣. កត់ត្រាលទ្ធផលរបស់អ្នកនៅក្នុងរបាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ ។

២១.៣.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ២១ ផ្នែក ២

១. តើសំណាកទឹកដោះគោរបស់អ្នក មានវត្តមានពួកបាក់តេរីផ្នែកអនាម័យខ្លះដែរ ឬទេ ?

២. តើមានបាក់តេរីផ្នែកអនាម័យចំនួនប៉ុន្មាន មានវត្តមាននៅក្នុងទឹកដោះគោនៅ ? ចូរបង្ហាញពីការគណនារបស់អ្នក ។

៣. ហេតុអ្វីបានជាអ្នកគិតថា វត្តមានពួកបាក់តេរីផ្នែកអនាម័យ អាចបង្កឲ្យមានហានិភ័យធ្ងន់ធ្ងរដល់សុខភាព ?

៤. តើអ្នកគួរតែដឹកទឹកដោះគោនៅដែរ ឬទេ ប្រសិនបើនរណាម្នាក់បានឲ្យវាទៅអ្នក ? តើអ្នកគួរតែគិតដូចម្តេច ប្រសិនបើពួកគេបាននិយាយថា ពួកគេដឹកវាគ្រប់ពេល ?

លំហាត់ ២២៖ ការវិភាគផ្នែកមីក្រូសរីរាង្គក្នុងផលិតផលចំណីអាហារ

២២.១ សេចក្តីផ្តើម

វត្តមានពួកមីក្រូសរីរាង្គក្នុងអាហារ ប្រហែលជាត្រូវបានគេគិតថាមានគ្រោះថ្នាក់ពេលខ្លះប៉ុន្តែក៏មានអត្ថប្រយោជន៍ដែរនៅពេលខ្លះទៀត។ មីក្រូសរីរាង្គជាក់លាក់ជាច្រើន មានសារៈសំខាន់ណាស់ក្នុងការរៀបចំកែច្នៃផលិតផលចំណីអាហារដូចជា cheese ជ្រក់ ទឹកដោះគោជូរ និងសាច់ក្រក។ ផ្ទុយទៅវិញ វត្តមាននៃពួកមីក្រូសរីរាង្គផ្សេងៗទៀត ជាមូលហេតុបង្កឲ្យមានការពុលអាហារធ្ងន់ធ្ងរ និងជួនកាលពុលដល់ស្លាប់ និងបង្កឲ្យបង្កើតជាសារធាតុពុល ក៏ដូចជាកំហូចអាហារ វត្តមាន និងចំនួននៃបាក់តេរីផ្នែកអនាម័យ និងមីក្រូសរីរាង្គផ្សេងៗទៀតក្នុងអាហារ ទឹកដោះគោ ឬទឹក ជាកត្តាចង្អុលបង្ហាញថាមានការចម្លងចូលនៃលាមក និងជាសក្តានុពលសម្រាប់ពួកមីក្រូសរីរាង្គបង្កគ្រោះថ្នាក់។

ទឹកដោះគោ ជាអាហារមានសារៈសំខាន់ខ្លាំង ប៉ុន្តែវាថែមទាំងងាយខូចផងដែរ ហើយជាអកុសល ប្រហែលជាផ្ទុក ឬជាប្រភពចំណីអាហាររបស់បាក់តេរីបង្កជំងឺគ្រោះថ្នាក់ជាច្រើន។ ដូចនេះសហគមន៍ មានតួនាទីរួមចំណែកក្នុងការធានានូវគុណភាព និងសុវត្ថិភាពនៃការផ្គត់ផ្គង់ទឹកដោះគោរបស់ខ្លួន។ ការយកចិត្តទុកដាក់ទៅលើពួកមីក្រូសរីរាង្គនៃផលិតផលទឹកដោះគោនៅគ្រប់ដំណាក់កាល ចាប់ពីអ្នកផលិតដល់ដៃអតិថិជន មានសារៈសំខាន់ណាស់ ហើយការកំណត់ក៏ដូចជាការអនុវត្តនូវស្តង់ដារគ្រប់គ្រងគុណភាពចំណីអាហារ អាស្រ័យជាខ្លាំងទៅលើការចម្លងចូលនូវពួកមីក្រូសរីរាង្គ។

២២.២ សម្ភារៈ

សម្ភារៈសម្រាប់តុល្យពិសោធន៍មួយ៖

- សំណាកបន្លែកកដែលត្រូវបានទុកឲ្យរលាយវិញ សាច់គោ សាច់មាន់ គ្រឿងទេស ទឹកដោះគោ និងផ្លែឈើសម្អាត ឬអាហារផ្សេងៗទៀតពីផ្ទះរបស់អ្នក
- ទីបច្ចុន្ន ២ ដែលទីបនីមួយៗមានទឹកស្ទើរល្បួច ៩ ml សម្រាប់ពង្រាវសំណាក
- ទីបច្ចុន្ន ១ ដែលមានទឹកស្ទើរល្បួច ៩០ ml សម្រាប់ពង្រាវសំណាក
- បានបណ្តុះចំនួន ៦ ដែលផ្ទុក Brain Heart Infusion (BHI)
- ពីប៉េត្រូល្យុម៖ ១ ml ចំនួន ៥
- ចង្ក្រកែវរាងអក្សរ L

២២.៣ ដំណើរការពិសោធន៍

១. សរសេរស្លាកបង្ហាញពីកម្រិតពង្រាវ 10^{-1} , 10^{-2} , 10^{-3} នៅលើស៊េរីនៃបានបណ្តុះមួយគូៗ
២. ដាក់ ១០ ក្រាមនៃសំណាកអាហារទៅក្នុងទឹកទទេ ៩០ ml។ លាយឲ្យសព្វ។ កម្រិតពង្រាវ 10^{-1} (10^{-1}) នៃសំណាកត្រូវបានបង្កើតឡើង។ កម្រិតពង្រាវនេះត្រូវបានបង្កើតជាស្រេចសម្រាប់អ្នកដោយប្រើប្រភេទអាហារផ្សេងៗគ្នា។ ជ្រើសរើសមួយយកមកពិសោធន៍។

៣. ផ្ទេរ ០.១ml នៃកំណសំណាកក្នុងកម្រិតពង្រាវ 10^{-9} ទៅក្នុងទីបដែលមានទឹកស្ទើរល្បែង ចំនួន ៩ ml របស់វា (បន្ទាប់មក ផ្ទេរបន្តឲ្យបានកម្រិតពង្រាវ 10^{-10})។ ច្របល់ឲ្យសព្វដោយ បង្វិលវានៅនឹងចន្លោះបាតដៃទាំង ២ របស់អ្នក។ ដោយប្រើពីប៉ែតផ្សេងមួយទៀត ធ្វើការផ្ទេរ ០.១ ml ពីកម្រិត 10^{-10} ទៅដាក់ក្នុង ៩ ml នៃទឹកដែលស្ទើរល្បែង និងបានសរសេរស្លាករួច (កម្រិតពង្រាវ 10^{-11})។ ដោយប្រើពីប៉ែតថ្មីមួយទៀត ធ្វើការផ្ទេរ ០.១ ml ពីកម្រិតពង្រាវ 10^{-11} ទៅលើបានបណ្តុះ BHI ទីមួយបន្ទាប់មកធ្វើបែបនេះដដែលសម្រាប់បានបណ្តុះទី ២។ បន្ទាប់មក បន្តធ្វើបែបនេះជាមួយកម្រិតពង្រាវ 10^{-10} និងត្រូវប្រើបានបណ្តុះចំនួន ២។ ចុងក្រោយ បញ្ចប់ការផ្ទេរជាមួយនឹងកម្រិតពង្រាវ 10^{-9} ។

ចំណាំ៖ នៅត្រង់ចំណុចនេះ អ្នកគួរតែមានបានបណ្តុះចំនួន ២ នៅក្នុងកម្រិតពង្រាវនីមួយៗ 10^{-9} , 10^{-10} , 10^{-11} ដែលចំនួនសរុបគឺ បានបណ្តុះចំនួន ៦។

៤. ធ្វើការស្ទើរល្បែងចង្កឹះកែវរាងអក្សរ L នេះដោយប្រើអាល់កុល និងទុកវាចុះត្រជាក់។ ដោយប្រើ ចង្កឹះកែវនេះ ធ្វើការពង្រាយ ០.១ ml នៃកម្រិតពង្រាវនីមួយៗនេះដោយថ្មីៗឲ្យស្មើពេញ ទាំងបានបណ្តុះ ដែលត្រូវពង្រាវដោយចាប់ផ្តើមពី កម្រិតពង្រាវដែលរាវជាងគេរហូតដល់ កម្រិតពង្រាវដែលខាប់ជាងគេ។

៥. ដាក់ក្លាស់បានបណ្តុះទាំងអស់ ចន្លោះពី ២៤ ទៅ ៤៨ ម៉ោង នៅ 37°C ។

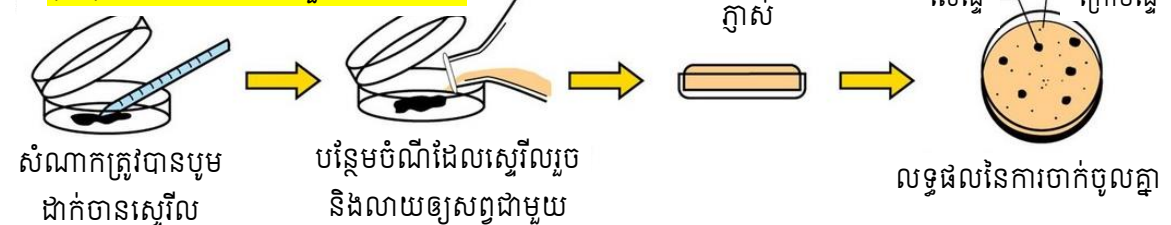
៦. រាប់តែបានបណ្តុះណាដែលមានសុពលភាពបែបស្ថិតិប៉ូណ្ល្កា៖ ដែលមានកូឡូនីចន្លោះពី ៣០ ទៅ ៣០០។ កំណត់ថាបានបណ្តុះដែលមានកូឡូនីតិចជាង ៣០ ថាមានចំនួនតិចពេក រហូតដល់រាប់មិនបាន និងបានបណ្តុះដែលមានកូឡូនីច្រើនជាង ៣០០ ថាមានចំនួនច្រើន ពេករហូតដល់រាប់មិនបាន។

៧. កត់ត្រាលទ្ធផលរបស់អ្នកទៅក្នុងរបាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍។

(១) វិធីសាស្ត្រវាស់លើចបាហ្វយរីង



(២) វិធីចាក់លាយចាហ្វយរីងមិនទាន់រឹង



រូបភាព ២២.១ វិធីសាស្ត្របណ្តុះមេរោគលើបានចាហ្វយ (Agar plate) (១) តាមរបៀបវាស់លើផ្ទៃចាហ្វយ និង (២) តាមរបៀបចាក់អាហ្កាលាយជាមួយមេរោគ

២២.៤ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ២២

១. កត់ត្រាចំនួនកូឡូនីក្នុងមួយបានបណ្តុះនិងចំនួនមេរោគក្នុងមួយmlនៃសំណាកអាហារទៅក្នុងតារាងខាងក្រោម។

ប្រភេទអាហារ	កម្រិតពង្រាវ	ចំនួនកូឡូនីក្នុង ១ បានបណ្តុះ	ចំនួនមេរោគក្នុង ១ ml
	1×10^{-9}		
	1×10^{-10}		
	1×10^{-11}		

២. កំណត់ចំនួនមេរោគក្នុងមួយmlនៃសំណាកអាហារនីមួយៗ ដោយគុណចំនួនកូឡូនីដែលរាប់រួច ជាមួយកម្រិតពង្រាវ។

៣. តើអាហារប្រភេទណាផ្ទុកចំនួនមីក្រុបច្រើនជាងគេ? តើអាហារមួយណាផ្ទុកមីក្រុបតិចជាងគេ?

៤. ប្រៀបធៀបនូវអ្វីដែលអ្នកបានរកឃើញជាមួយអ្នកផ្សេងទៀតនៅក្នុងមន្ទីរពិសោធន៍។

៥. តើអ្នកបានរៀនអ្វីខ្លះពីចំណីអាហារតាមរយៈពិសោធន៍នេះ?

លំហាត់ ២៣៖ ការវិភាគផ្នែកអនាម័យនៅលើទឹក

២៣.១ សេចក្តីផ្តើម

វត្តមាននៃមីក្រូសរីរាង្គបង្កគ្រោះថ្នាក់នៅក្នុងទឹក ពិបាកក្នុងការបកស្រាយដោយផ្ទាល់ណាស់ ពីព្រោះពួកវាមិនបំបែកខ្លួននៅក្នុងទឹក ហើយពួកវា ជាធម្មតាពង្រាយខ្លួនយ៉ាងងាយ នៅពេលដែលទឹកត្រូវបានពង្រាវ។ ទោះបីជាយ៉ាងណា មីក្រូបបង្កគ្រោះថ្នាក់ដែលមានប្រភពមកពីទឹក នៅរស់រានមានជីវិត ហើយពួកវាអាចបណ្តាលឲ្យមានការចម្លងយ៉ាងធ្ងន់ធ្ងរ តាមរយៈការកើតឡើងនៃជំងឺរាតត្បាត និងការផ្ទុះជំងឺសូម្បីតែនៅក្នុងពេលបច្ចុប្បន្នក៏ដោយ។

មីក្រូបបង្កគ្រោះថ្នាក់ដែលមានប្រភពមកពីទឹក ជាប្រភេទមេរោគជំងឺគ្រុនពោះវៀន ដែលកើតមាននៅក្នុងទឹក ដែលជាលទ្ធផលនៃការចម្លងចូលរបស់លាមក ហើយដោយសារតែ មីក្រូបបង្កគ្រោះថ្នាក់ដែលមានប្រភពមកពីទឹកទាំងនេះ ពិបាកក្នុងការញែក ដូចនេះប្រភេទមេរោគជំងឺគ្រុនពោះវៀនផ្សេងទៀត ត្រូវបានគេរកឃើញនៅក្នុងប្រព័ន្ធផ្គង់ផ្គង់ទឹក និងដើរតួនាទីជាអ្នកកំណត់បង្ហាញបានច្បាស់ជាងមុនថាមានការចម្លងចូលនៃលាមក។ វត្តមានមួយចំនួននៃបាក់តេរីជាច្រើនដែលមានលើពោះវៀន ត្រូវបានគេកំណត់ថាជាកត្តាដែលបង្ហាញថា មេរោគជំងឺគ្រុនពោះវៀន ប្រហែលជាមានវត្តមានដែរនៅទីនេះ។

មេរោគទាំងនេះ ដែលជាធម្មតាត្រូវបានគេប្រើជាអ្នកចង្អុលបង្ហាញពីការបំពុល ជាបាក់តេរីនៃក្រុមផ្នែកអនាម័យ (coliform group) ដែលតំណាងដោយ *Escherichia coli* និង *Enterobacter aerogenes*។ *E. coli* ជាប្រភេទមួយនៅក្នុងចំណោមប្រភេទចម្បងៗនៃបាក់តេរីដែលមានក្នុងពោះវៀនថ្មីនិកសត្វ និងជាអ្នកចង្អុលបង្ហាញដ៏ល្អមួយនៃការចម្លងចូលរបស់លាមក តែវាត្រូវតែខុសប្លែកពី *E. aerogenes* ដែលជាប្រភេទបាក់តេរីដែលមានទំនាក់ទំនងយ៉ាងជិតស្និទ្ធទៅនឹងបាក់តេរី ដែលត្រូវបានគេរកឃើញនៅក្នុងដី និងពួករុក្ខជាតិកំពុងរលួយ ប៉ុន្តែវាមានចំនួនតិចតួចប៉ុណ្ណោះនៅក្នុងពោះវៀនថ្មីនិកសត្វ។ បាក់តេរីប្រភេទទាំងពីរនេះ នៅរស់រានមានជីវិត និងប្រហែលថែមទាំងអាចដុះលូតលាស់នៅក្នុងទឹក។

វិធីសាស្ត្រពីរក្នុងចំណោមវិធីសាស្ត្រសំខាន់ៗភាគច្រើន ដែលត្រូវបានគេប្រើដើម្បីវិភាគរកមីក្រូសរីរាង្គផ្នែកអនាម័យ (coliform organisms) ជាបច្ចេកទេសបន្តិចបន្តួច (multi tube fermentation technique) និងបច្ចេកទេសចម្រោះភ្លាស (membrane filter technique)។

២៣.២ លំហាត់ ២៣ ផ្នែក ១៖ ការវិភាគរកបាក់តេរីផ្នែកអនាម័យនៅក្នុងទឹក

លក្ខណៈប្លែកពីគេនៃក្រុមបាក់តេរីផ្នែកអនាម័យ ជាលទ្ធភាពរបស់វាក្នុងការបម្លែងស្ករឡាក់តូសដែលឲ្យផលជាអាស៊ីត និងឧស្ម័ន។

២៣.២.១ ការធ្វើតេស្តសង្ស័យ (PRESUMPTIVE TEST)

នេះជាដំណើរការពិសោធន៍នៃការបណ្តុះបែបជម្រើសមួយ (specific enrichment procedure) ទៅលើបាក់តេរីផ្នែកអនាម័យ ដែលដុះក្នុងទីបំបែកដែលមានចំណីបណ្តុះរាវផ្ទុកស្ករឡាក់តូស (lactose

broth)។ ទីបំផុតនេះ ត្រូវបានចាក់ចម្លងចូលនូវសំណាកទឹកដែលត្រូវយកមកវិភាគក្នុងបរិមាណមួយ បន្ទាប់មកត្រូវបានដាក់ភ្លាស់នៅ ៣៧ °C រយៈពេល ១ ទៅ ២ ថ្ងៃ និងត្រូវបានគេតាមដានទៅលើការ បង្កើតឧស្ម័ន។ ទោះបីជាយ៉ាងណាក៏ដោយ បាក់តេរីដែលមិនមែនជាអ្នកកំណត់កម្រិតអនាម័យមួយ ចំនួន(non-coliform bacteria) ប្រហែលជាអាចបង្កើតស្ករឡាក់តូសដែរ ហើយបាក់តេរីមួយចំនួន ប្រហែលជាអាចបង្កើតជាឧស្ម័ន។ ដូចនេះ ការធ្វើតេស្តមួយផ្សេងទៀត ត្រូវតែត្រូវបានគេយកប្រើដើម្បី កំណត់លក្ខណៈរបស់ពួកវា។

២៣.២.២ ការធ្វើតេស្តបញ្ជាក់ (CONFIRMATIVE TEST)

ការធ្វើតេស្តនេះ ត្រូវបានគេប្រើដើម្បីបញ្ជាក់ពីវត្តមាននៃបាក់តេរីផ្នែកអនាម័យ ក្នុងការធ្វើតេស្ត សង្ស័យវិជ្ជមាន (positive presumptive test)។

ការធ្វើតេស្តនេះ ត្រូវបានគេអនុវត្តឡើង ដោយធ្វើការឆ្លុះមេរោគដែលបានពីទីបំផុតដែលការធ្វើ តេស្តសង្ស័យវិជ្ជមាន ទៅលើបានបណ្តុះផ្ទុក Eosin-methylene-blue agar។ បន្ទាប់ពីបានភ្លាស់នៅ ៣៧°C រយៈពេល ២៤ ម៉ោង ពួកកូឡូនី *E. coli* អាចត្រូវបានគេសម្គាល់តាមរយៈការបង្កើតជាពណ៌ ខៀវ ស្វាយជិត (deep purple-blue color) និងផ្ទៃរលោងពណ៌បៃតងផ្លែក (metallic green sheen) របស់ពួកវា។ លក្ខណៈនេះ ដោយសារតែលក្ខ Eosin និង methylene blue ដែល (នៅក្នុង មជ្ឈដ្ឋានអាស៊ីតមួយដែលបង្កើតដោយបាក់តេរីផ្នែកអនាម័យ) បង្កើតបានជាមូលេគុលកុំផ្លិចមួយ ដែលបណ្តាលឲ្យកូឡូនីនៃបាក់តេរីផ្នែកអនាម័យជាក់លាក់ប្តូរលក្ខណៈពណ៌។ កូឡូនី *E. aerogenes* មានពណ៌ផ្កាឈូក ដែលមាន ឬគ្មានចំណុចកណ្តាលពណ៌ខ្មៅមួយ និងមានទំហំធំជាង និងជាធម្មតា មានលក្ខណៈអន្លិល ឬដូចស្មៅស្នាដាងកូឡូនីរបស់ *E. coli* ។ ទោះបីជាយ៉ាងណាក៏ដោយ ប្រសិនបើ កូ ឡូនី *E. coli* ត្រូវបានគេរកឃើញ នោះវាមានភាពចាំបាច់ណាស់ ដែលត្រូវធ្វើតេស្តចុងក្រោយមួយទៀត (a completed test)។ ការធ្វើតេស្តចុងក្រោយ (ដែលជា a completed test) ត្រូវបានគេធ្វើឡើង ដោយការចាក់ចម្លងទៅក្នុង agar slant មួយ និងទីបំផុតដែលមានជាក់ Durham នៅក្នុងចំណី បណ្តុះ selective lactose broth ឧទាហរណ៍ brilliant green bile ដោយប្រើមួយចំណែកតូចនៃបាក់ តេរីដែលកំពុងលូតលាស់ចេញពីកូឡូនី ១ ក្នុងចំណោមកូឡូនី ដែលមានរូបរាងស្រដៀងនឹងពួកកូឡូនី នៃបាក់តេរីផ្នែកអនាម័យ ។ បន្ទាប់ពីបានភ្លាស់នៅ ៣៧ °C រយៈពេល ២៤ ម៉ោង នោះប្រភេទបាក់តេរី ផ្នែកអនាម័យពិតប្រាកដមួយ (a true coliform species) នឹងបង្កើតឧស្ម័ននៅក្នុង selective lactose broth ។ បន្ទះមេរោគដែលបានបន្ស៊ីពណ៌ដើម្បីប្រភេទក្រាមរួចមួយ (a Gram-stained smear) ដែលបានមកពីមេរោគដែលបណ្តុះក្នុង slant (slant culture) គួរតែបង្ហាញឲ្យយើងឃើញ យ៉ាងច្បាស់ថាជាបាក់តេរីដែលមានរាងទ្រវែង មិនបង្កើតស្ករ និងមានក្រាមអវិជ្ជមាន ។

២៣.២.៣ សម្ភារៈ

សម្ភារៈសម្រាប់សិស្សមួយគូៗ៖

- បាក់តេរីប្រភេទ *E. coli* និង *E. aerogenes* ដែលត្រូវបានបណ្តុះនៅក្នុង nutrient broth រយៈពេល ២៤ ម៉ោង
- ទីបច្ចុន្ន ៣ ដែលផ្ទុក ៩.០ ml នៃ lactose broth ព្រមទាំងមានដាក់ Durham ផងដែរ
- ទីបច្ចុន្ន ៣ ដែលផ្ទុកទឹក ៩ ml
- ពីប៉េតស្ទើរល្អចំនួន ៣ ដែលមានចំណុះ ១ ml
- សំណាកទឹក (ទន្លេ បឹង ។ល។)
- បានបណ្តុះចំនួន ១ ដែលផ្ទុក Eosin-methylene blue (EMB) agar
- ទីបច្ចុន្ន ២ ដែលផ្ទុក brilliant green lactose bile broth

២៣.២.៤ ដំណើរការពិសោធន៍

១. រៀបចំគម្រោងនៃការពង្រាវ ១០^{-១}, ១០^{-២} និង ១០^{-៣} នៃសំណាកទឹកសាលីន។ បន្ទាប់ពី មានការយល់ព្រមពីអ្នកបង្រៀនរបស់អ្នកទៅលើគម្រោងខាងលើ ត្រូវអនុវត្តតាមគម្រោង នេះ និងចាក់ចម្លងទៅក្នុងទីប ដែលផ្ទុក lactose broth និងមានដាក់ Durham នៅជាមួយ (ទីប ១ សម្រាប់កម្រិតពង្រាវមួយ)។
២. បកស្រាយការធ្វើតេស្តបញ្ជាក់ (confirmative test) ដោយធ្វើការឆ្លុត ១ ភាគ ២ នៃបាន បណ្តុះ EMB ជាមួយនឹងពូជមួយប្រភេទនៃ *E. coli* ដែលគេស្គាល់ និង ១ ភាគ ២ នៃបាន បណ្តុះដដែលនេះ ជាមួយនឹងពូជមួយនៃ *E. aerogenes* ។
៣. បកស្រាយការប្រើប្រាស់ selective lactose broth នៅក្នុងការធ្វើតេស្តចុងក្រោយ (completed test) តាមរយៈការចាក់ចម្លងចូលនូវពូជដែលស្គាល់នីមួយៗនៃ *E. coli* និង *E. aerogenes* ទៅក្នុងទីបដែលផ្ទុក brilliant green lactose bile broth និងមានដាក់ Durham នៅក្នុងទីបនេះដែរ។
៤. ដាក់ទីប និងបានបណ្តុះទាំងអស់ភ្លាស់នៅ ៣៧ °C។ អ្នកបង្រៀន នឹងដកទីប និងបាន បណ្តុះទាំងអស់នេះចេញពីទូភ្លាស់ បន្ទាប់ពី ២៤ ម៉ោងក្រោយមក ហើយគាត់ នឹងដាក់ពួកវា នៅក្នុងទូទឹកកករហូតដល់ការពិសោធន៍ក្រោយ។
៥. វិភាគពួកទីប lactose broth នៃការធ្វើតេស្តសន្មត (presumptive test) បានបណ្តុះ EMB និងទីបដែលផ្ទុក brilliant green lactose bile broth។
៦. កត់ត្រាលទ្ធផលរបស់អ្នកទៅក្នុងរបាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍។

២៣.២.៥ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ២៣ ផ្នែក ១

១. តើអ្វីខ្លះជាភាពខុសគ្នារវាង *E. coli* និង *Enterobacter* ដែលដុះនៅក្នុងប្រភេទមជ្ឈដ្ឋាន បណ្តុះផ្សេងៗគ្នា? សង្ខេបលទ្ធផលរបស់អ្នក។

២. ហេតុអ្វីបានជា *E. coli* អាចបង្កើតជាមជ្ឈដ្ឋានអាស៊ីតមួយ និងដុះលូតលាស់ក្នុងពេលមានវត្តមានខ្យល់?

៣. ហេតុអ្វីបានជាអ្នកគិតថា វាមានសារៈសំខាន់ដើម្បីបញ្ជាក់ថា *E. coli* មានវត្តមាន?

៤. ប្រសិនបើ អ្នកបាននឹងកំពុងដើរទៅឡើងភ្នំ (យកទឹកមកជាមួយ) តើអ្នកអាចធ្វើដូចម្តេចដើម្បីធានាថាសំណាកទឹករបស់អ្នក ពិតជាគ្មានវត្តមានពួកមីក្រូសរីរាង្គបង្កជំងឺធ្ងន់ធ្ងរ? តើអ្នកគិតថា អ្នកត្រូវតែបារម្ភអំពីបញ្ហានេះដែរ ឬទេ?

២៣.៣ លំហាត់ ២៣ ផ្នែក ២៖ ការធ្វើតេស្ត IMViC

បើទោះបីជា ប្រភេទ *Escherichia coli* និង *Enterobacter aerogenes* មានលក្ខណៈស្រដៀងគ្នាខ្លាំង និងជាញឹកញាប់ពិបាកក្នុងការព្យាករណ៍ខុសគ្នាដោយលក្ខណៈរូបរាងរបស់កូឡូនីដែលមាននៅលើបានបណ្តុះ Eosin-methylene blue agar ក៏ដោយ ក៏តេស្តរូបសាស្ត្រសាមញ្ញចំនួន ៤ ជាធម្មតាមានលក្ខណៈគ្រប់គ្រាន់ សម្រាប់គោលបំណងនៃការព្យាករណ៍ខុសគ្នានៃបាក់តេរីទាំងពីរ។ តេស្តទាំង ៤ នេះ ត្រូវបានគេសំដៅទៅលើតេស្ត IMViC។ *E. coli* ប្រតិកម្មមួយចំនួន រួមមាន៖ Indole (I) ត្រូវបានបង្កើតឡើងដោយ tryptophane ហើយអង្គធាតុចង្អុលពណ៌ methyl red (M) ប្រែទៅជាក្រហម នៅពេលដែលពីរបីតំណក់របស់វា ត្រូវបានបន្តក់ទៅក្នុងទីបដែលមានបាក់តេរីដុះក្នុង glucose broth (glucose broth culture) (ការធ្វើតេស្តពណ៌ methyl red វិជ្ជមាន [positive methyl red test]) ហើយតេស្ត Voges-Proskauer (V) នៃបាក់តេរីដុះក្នុង glucose broth គឺអវិជ្ជមាន (acetoin មិនត្រូវបានបង្កើតចេញពីស្ករគ្រុយកូសទេ) ហើយ citrates (C) មិនត្រូវបានប្រើជាប្រភពតែមួយគត់នៃកាបូននោះទេ។ ដូចនេះ ពូជ *E. coli* ធម្មតាមួយ មានគម្រូប្រតិកម្ម ++--IMViC ។ *Enterobacter aerogenes* មានប្រតិកម្មផ្ទុយ --++ ។ ជានិច្ចកាល ពួកពូជដែលនៅចន្លោះលក្ខណៈទាំងពីរ *coli-aerogenes* ("intermediate" *coli-aerogenes* strains) ត្រូវបានគេប្រទះឃើញដោយចៃដន្ត។

លំហាត់នេះ សម្រាប់ស្រាយបំភ្លឺ ដែលនឹងបង្ហាញពីរបៀបដំណើរការ តេស្ត IMViC។

២៣.៣.១ សម្ភារៈ

សម្ភារៈសម្រាប់មន្ទីរពិសោធន៍នីមួយៗ៖

- ចំណីបណ្តុះសម្រាប់តេស្ត IMViC ដែលត្រូវបានប្រើសំរាប់ចម្លងចូលនូវបាក់តេរី *E. coli* និង *E. aerogenes* ដែលបានដុះលូតលាស់នៅ ៣៧ °C រយៈពេល ៤៨ ម៉ោង
- សារធាតុគីមីសម្រាប់ការធ្វើតេស្ត IMViC

២៣.៣.២ ដំណើរការពិសោធន៍

អ្នកបង្រៀនរបស់អ្នក នឹងបកស្រាយពីប្រតិកម្ម IMViC នៅលើចំណីបណ្តុះខាងលើ ដែលត្រូវបានចាក់ចម្លងចូលនូវបាក់តេរី *E. coli* និង *E. aerogenes* ដោយប្រើនូវដំណើរការពិសោធន៍ដូចខាងក្រោម៖

a. តេស្ត Indole

១) បន្ថែម ៥ ដំណក់នៃសារធាតុ Kovac ទៅក្នុងបាក់តេរីដែលបានដុះលូតលាស់នៅក្នុង tryptone-beef extract broth។

២) ពីរបីនាទីក្រោយមក ពណ៌ស្រដៀងក្រហម នឹងលេចឡើងនៅលើផ្ទៃខាងលើ ប្រសិនបើ indole មានវត្តមានហើយវាប្រហែលជាបាត់ពណ៌សន្លឹមៗ កាលណាទុកយូរ។

គោលការណ៍៖ ដើម្បីស្រាយបំភ្លឺពីលទ្ធភាពនៃបាក់តេរីជាក់លាក់ដែលផលិត indole តាមរយៈការបំបែកអាស៊ីតអាមីណូឈ្មោះ tryptophane។

លក្ខណៈគីមីជីវៈ៖ tryptophane ត្រូវបានបំបែកដោយបាក់តេរីមួយចំនួនទៅជា indole, pyruvic acid និងអាម៉ូញាក់។ ល្បាយ Indole + អាល់ដេអ៊ីត ដែលត្រូវបានប្រទះឃើញនៅក្នុងសារធាតុ Kovac's reagent ឲ្យជាពណ៌ក្រហមមួយ។ Indole មានលក្ខណៈរលាយនៅក្នុងអាល់កុលខ្លាំងជាងរលាយនៅក្នុងអាល់ដេអ៊ីត (សារធាតុ Kovac's reagent ក៏ផ្ទុកនូវអាល់កុលដែរ) ដូចនេះ ពណ៌ក្រហមនេះ នឹងលេចឡើងនៅក្នុងស្រទាប់អាល់កុល ហើយអណ្តែតទៅផ្នែកខាងលើ។

ចំណីបណ្តុះ៖ Tryptone broth, peptone broth ឬ broth មួយចំនួនទៀត ដែលមានផ្ទុកបរិមាណ tryptophane ខ្ពស់។ ចំណីបណ្តុះប្រភេទនេះ មិនគួរផ្ទុកស្ករគ្នយកូសទេ ពីព្រោះតែអាស៊ីតដែលត្រូវបានបង្កើតចេញពីការបំបែកស្ករគ្នយកូស ជាអ្នកបង្កាត់ផលិតកម្ម indole។ ភ្លាស់នៅសីតុណ្ហភាពចន្លោះពី ៣៥ ទៅ ៣៧°C រយៈពេលចន្លោះពី ២៤ ទៅ ៤៨ ម៉ោង។

ប្រតិកម្ម៖ វិជ្ជមាន៖ ស្រទាប់អាល់កុលដែលនៅផ្នែកខាងលើ មានពណ៌ក្រហម។ គ្មានការប្រែប្រួលពណ៌នៅក្នុងស្រទាប់បាតដែលជាទឹកទេ។

អវិជ្ជមាន៖ ស្រទាប់អាល់កុលនៅតែរក្សាពណ៌នៃសារធាតុ Kovac's reagent (ពណ៌លឿង) ។

b. តេស្ត Methyl Red

១) បន្ថែមពីរបីដំណក់នៃសូលុយស្យុង methyl red ទៅលើបាក់តេរីដែលដុះលូតលាស់នៅក្នុង Clark-Lubs broth ។

២) ប្រសិនបើ អង្គធាតុចង្កូលពណ៌ ប្តូរទៅជាក្រហម នោះ pH មានតម្លៃក្រោម ៤.៥ ហើយបាក់តេរីដែលកំពុងដុះលូតលាស់នេះជា *E. coli* ហើយកាលណា pH មានតម្លៃធំជាង ៤.៥ នោះ methyl red មិនប្តូរពណ៌ទេ។

គោលការណ៍៖ ដើម្បីស្រាយបំភ្លឺពីផលិតកម្មអាស៊ីតដែលជាផលិតផលចុងក្រោយ ដែលបានពីមេតាបូលីសស្ត្រុយកូស តាមរយៈដំណើរការបម្លែងស្ត្រុយកូសទៅជាអាស៊ីតចម្រុះ (mixed acid fermentation pathway) ។

លក្ខណៈគីមីជីវ៖ នៅក្នុងដំណើរការបម្លែងស្ត្រុយកូសទៅជាអាស៊ីតចម្រុះ បាក់តេរី បង្កើតនូវបរិមាណដ៏ច្រើននៃអាស៊ីតដែលជាផលិតផលចុងក្រោយ តាមរយៈការបម្លែងស្ត្រុយកូស។ អាស៊ីតទាំងនេះ មានភាពស្មុគស្មាញពីព្រោះពួកវាមិនរងនូវមេតាបូលីសបន្តទៀតទៅតាមពេលវេលាទេ។ ជាលទ្ធផល pH នៃចំណីបណ្តុះ ត្រូវបានធ្លាក់ចុះ។

ចំណីបណ្តុះ៖ Clark-Lubs dextrose broth ឬ MR-VP broth ដាក់ភ្ជាស់នៅសីតុណ្ហភាពចន្លោះពី ៣៥ ទៅ ៣៧ °C រយៈពេលយ៉ាងតិច ៤៨ ម៉ោង។ មិនត្រូវធ្វើតេស្ត បន្ទាប់ពីកាត្រាស់រយៈពេល ២៤ ម៉ោងទេ ព្រោះប្រតិកម្មវិជ្ជមានក្លែងក្លាយ (false positive reaction) ប្រហែលជាអាចកើតឡើងនៅពេលនេះ។

ប្រតិកម្ម៖ វិជ្ជមាន៖ ចំណីបណ្តុះពេចនោះ ប្រែជាក្រហម ដែលបញ្ជាក់ថា pH មានតម្លៃ ៤.៥ ឬតូចជាងនេះ។

អវិជ្ជមាន៖ ចំណីបណ្តុះប្រែជាលឿង ដែលបញ្ជាក់ថា pH មានតម្លៃ ៦ ឬធំជាងនេះ។

c. តេស្ត Voges-Proskauer

បន្ថែម ១០ ដំណក់នៃ spot test reagent A (5% alpha-naphthol លាយជាមួយអេទីអាល់កុលដែលសុទ្ធ) និង ៥ ដំណក់នៃ spot test reagent B (40% KOH ដែលផ្ទុកនូវ 0.3% creatine) ។ ត្រូវទីបញ្ចប់បន្ទាប់ពីបន្ថែមសារធាតុនីមួយៗខាងលើ។

គោលការណ៍៖ ដើម្បីស្រាយបំភ្លឺពីផលិតកម្មនៃផលិតផលចុងក្រោយដែលមាន pH ជិត។ ផលិតផលទាំងនេះ ត្រូវបានបង្កើតឡើងក្នុងពេលមេតាបូលីសស្ត្រុយកូស តាមរយៈដំណើរការបម្លែងស្ត្រុយកូសទៅជា butylene glycol (butylene glycol fermentation pathway) ។

លក្ខណៈគីមីជីវ៖ នៅក្នុងការបម្លែងស្ត្រុយកូសទៅជា butylene glycol បាក់តេរី បង្កើតជាផលិតផលដែលជាអាស៊ីត តាមរយៈការបម្លែងស្ត្រុយកូស ប៉ុន្តែខណៈដែល ពេលវេលាចេះតែបន្តទៅមុខ នោះអាស៊ីតទាំងនេះ ត្រូវបានរងមេតាបូលីសបន្តឲ្យក្លាយទៅជា

ផលិតផលចុងក្រោយ ដែលមាន pH ណ៏ត។ ផលិតផលដែលមាន pH ណ៏តទាំងនេះ គឺជា acetylmethyl-carbinol (acetoin) និង 2,3 butylene glycol (2,3 butanediol)។ សារធាតុ alpha-naphthol និង KOH មានប្រតិកម្មជាមួយ acetoin បង្កើតបានជាដំណក់ ពណ៌ក្រហមមួយ។

ចំណីបណ្តុះ៖ ដូចគ្នាទៅនឹងតេស្ត methyl red ដែរ ។

ដាក់ភ្ជាស់នៅសីតុណ្ហភាពចន្លោះពី ៣៥ ទៅ ៣៧ °C រយៈពេល ៤៨ ម៉ោង ។

ប្រតិកម្ម៖ វិជ្ជមាន៖ នៅទីបញ្ចប់ ចំណីបណ្តុះ ប្រែជាក្រហម។

អវិជ្ជមាន៖ ចំណីបណ្តុះ នៅតែមានពណ៌លឿងរយៈពេល ៣០ នាទី។

d. ការប្រើប្រាស់ citrate (citrate utilization)

វិភាគមេរោគដែលដុះលូតលាស់ក្នុងទីប slant ដែលផ្ទុកនូវ Simon's citrate agar។ ធ្វើកំណត់ចំណាំទៅលើវត្តមាន ឬអវត្តមានរបស់ការដុះលូតលាស់របស់មេរោគ និងទៅលើការប្រែប្រួលពណ៌របស់អង្គធាតុចង្អុលពណ៌ brom thymol blue ពីបៃតង ទៅខៀវ។ ពួកសារធាតុ citrates (នៅពេលបំបែកពីបាក់តេរី) ត្រូវបានបម្លែងទៅជាសូដ្យូមកាបូណាត ដែលធ្វើឲ្យ pH កើនឡើងដូចនេះធ្វើឲ្យពណ៌របស់អង្គធាតុចង្អុលពណ៌ ប្រែទៅជាខៀវ។

គោលការណ៍៖ ដើម្បីស្រាយបំភ្លឺពីលទ្ធភាពរបស់មីក្រូសរីរាង្គមួយ ក្នុងការប្រើប្រាស់ citrate ជាប្រភពតែមួយគត់នៃកាបូន និងថាមពល។

ប្រតិកម្មគីមីជីវ៖ ប្រសិនបើ citrate អាចត្រូវបានប្រើប្រាស់ដោយមីក្រូសរីរាង្គមួយ ក្នុងទម្រង់ជាប្រភពតែមួយគត់នៃកាបូន និងថាមពល នោះផលិតផលចុងក្រោយដែលជាលទ្ធផលទាំងអស់ នឹងមាន pH ជាបាសអាល់កាឡាំង។ ដូចនេះ pH នៃអង្គធាតុចង្អុលពណ៌ brom thymol blue នៅក្នុងចំណីបណ្តុះ នឹងប្រែពណ៌ពីបៃតងទៅជាខៀវ ដែលបញ្ជាក់ថាជា pH នៃបាសអាល់កាឡាំង។

ចំណីបណ្តុះ៖ Simon's citrate agar ដែលផ្ទុកនូវ sodium citrate អំបិលអស់រី រាង្គ និង brom thymol blue។ ប្រើបរិមាណដ៏តិចមួយនៃមេរោគ (a light inoculum) ទៅឆ្ងុតនៅលើផ្ទៃ slant។ ដាក់ភ្ជាស់នៅសីតុណ្ហភាពចន្លោះពី ៣៥ ទៅ ៣៧ °C រយៈពេលចន្លោះពី ២៤ ទៅ ៤៨ ម៉ោង។

ប្រតិកម្ម៖ វិជ្ជមាន៖ ចំណីបណ្តុះ ប្រែពណ៌ពីបៃតង ទៅខៀវ។

អវិជ្ជមាន៖ ចំណីបណ្តុះ នៅតែមានពណ៌បៃតង។

២៣.៤ លំហាត់ ២៣ ផ្នែក ៣៖ ការពិពណ៌នាពីវិធីសាស្ត្រចម្រោះភ្ជាស់

ទម្រង់ការវិភាគវិធីសាស្ត្រចម្រោះភ្ជាស់ ត្រូវបានគេប្រើយ៉ាងញឹកញាប់បំផុត ដើម្បីធ្វើការវិភាគពួកអតិសុខុមប្រាណដែលមាននៅក្នុងទឹក។ អ្នកបង្រៀនរបស់អ្នក នឹងបង្ហាញពីឧបករណ៍ចម្រោះដោយឲ្យ ១០០ ml នៃសំណាកទឹកឆ្លងកាត់ភ្ជាស់ស្តើង ស្វិត និងស្ទើរល្អ ដែលមានទំហំរន្ធតូចដូចៗ

គ្នា ដូចនេះ បាក់តេរី ត្រូវទើនៅលើផ្ទៃខាងលើនៃភ្នាសនេះ។ បន្ទាប់ពីបោះរួច ភ្នាសនេះ អាចត្រូវបានដាក់នៅលើបន្ទះសម្រូប (an absorbant pad) ដែលបញ្ជាក់ដោយប្រភេទចំណីបណ្តុះ broth សមស្របមួយប្រភេទ និងត្រូវបានដាក់ភ្ជាប់នៅក្នុងបានបណ្តុះមួយ។ ពួកកូឡូនី វិវត្តខ្លួនឡើងនៅលើភ្នាសនេះ ហើយអាចត្រូវបានរាប់ចំនួន និងវិភាគបន្តទៀត។ លើសពីនេះទៅទៀត ពួកភ្នាសផ្ទុកមេរោគទាំងនេះ ក៏អាចត្រូវបានដាក់ភ្ជាប់នៅលើបានបណ្តុះដែលផ្ទុកនូវ EMB ឬ MacConkey agar សាមញ្ញផងដែរ ដូចដែលបានបញ្ជាក់នៅក្នុងការពិពណ៌នានេះ។

២៣.៤.១ សម្ភារៈ

សម្ភារៈសម្រាប់មន្ទីរពិសោធន៍នីមួយៗ៖

- ឧបករណ៍ចម្រោះដែលប្រើភ្នាស (membrane filter apparatus)
- សំណាកទឹក (សិស្ស ត្រូវបានលើកទឹកចិត្តឲ្យយកសំណាកទឹកពីប្រភពផ្សេងៗគ្នា ដែលពួកគេចាប់អារម្មណ៍)
- បានបណ្តុះផ្ទុក EMB

២៣.៤.២ ដំណើរការពិសោធន៍

ចម្រោះភ្នាសដែលត្រូវប្រើដើម្បីវិភាគសំណាកទឹក ដែលគ្រូបង្រៀន ឬសិស្ស បានយកមកកាន់មន្ទីរពិសោធន៍ នឹងត្រូវបានដាក់ភ្ជាប់នៅលើបានបណ្តុះ EMB ។ វិភាគបានបណ្តុះទាំងអស់នេះ បន្ទាប់ពីបានភ្ជាប់រយៈពេល ២៤ ម៉ោង និងកត់ត្រាលទ្ធផលទៅក្នុងរបាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍របស់អ្នក។

២៣.៥ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ២៣ ផ្នែក ៣

១. តើទំហំរន្ទប្រភេទណា ត្រូវបានប្រើប្រាស់នៅក្នុងចម្រោះភ្នាស ដែលត្រូវបានបង្ហាញដោយគ្រូបង្រៀនរបស់អ្នក ?

២. តើពួកកូឡូនីដែលជាប់លើចម្រោះភ្នាសដែលត្រូវបានយកដាក់នៅលើ agar ខាងលើ បានលេចរូបរាងឡើងក្នុងទម្រង់បែបណាដែរ? តើអ្នកដឹងបានដោយរបៀបណាថាពួកវាជាពួកបាក់តេរីផ្នែកអនាម័យ (coliform) ?

៣. តើពួកបាក់តេរីដែលដុះលូតលាត់នៅលើ agar នេះ អាចជាពួកក្រាមវិជ្ជមានដែរ ឬទេ ? ហេតុអ្វីអាច ឬហេតុអ្វីមិនអាច ?

៤. តើមានបាក់តេរីចំនួនប៉ុន្មាន មានវត្តមាននៅក្នុងសំណាកទឹក ១ ml? ហេតុអ្វីបានជាសំណាកទឹក ១០០ ml ត្រូវបានគេយកមកបោះ?

លំហាត់ ២៤៖ អំពើនៃពួកអង់ទីប្យូទិច (Action of Antibiotics)

២៤.១ សេចក្តីផ្តើម

មីក្រូសរីរាង្គជាច្រើន បង្កើតផលិតផលជាច្រើនចេញពីដំណើរការមេតាបូលីស ដែលពុល ឬ បង្កាក់មីក្រូសរីរាង្គផ្សេងៗទៀត។ ជាពិសេស មួយចំនួននៃផលិតផលទាំងនេះ បង្កាក់ដំណើរការជាប់លាប់ មួយចំនួននៃដំណើរការមេតាបូលីស ដោយសារសកម្មភាពបែបគីមីរបស់ពួកវា។ សមាសធាតុទាំងនេះ ត្រូវបានគេហៅថាជា ពួកអង់ទីប្យូទិច។ ប្រភពដើមនៃមីក្រូប និងភាពជាក់លាក់នៃអំពើរបស់ពួកវា ជា អ្នកដែលធ្វើឲ្យពួកអង់ទីប្យូទិចខុសប្លែកពីថ្នាំប្រឆាំងបាក់តេរីបែបសំយោគផ្សេងទៀត និងខុសប្លែកពី ពួកថ្នាំពុលប្រូតូប្លាសទូទៅ។ ថ្នាំអង់ទីប្យូទិចមួយ ប្រហែលជាប្រើប្រាស់ឥទ្ធិពលរបស់វា ដោយបង្កាក់ ចំណុចជាក់លាក់មួយនៅក្នុងដំណើរការមេតាបូលីសនៃមីក្រូសរីរាង្គ ដែលរងអំពើពីថ្នាំអង់ទីប្យូទិចនេះ ដូចនេះវានឹងធ្វើឲ្យដំណើរការបន្តពូជត្រូវបានបញ្ឈប់។ ប្រសិទ្ធភាពនៃថ្នាំអង់ទីប្យូទិចមួយ អាស្រ័យតែ ទៅលើមីក្រូសរីរាង្គណា ដែលដំណើរការមេតាបូលីសរបស់វា រងនូវអំពើរបស់ថ្នាំអង់ទីប្យូទិចនេះតែ ប៉ុណ្ណោះ។

ពួកថ្នាំអង់ទីប្យូទិចបីបួនពាន់ប្រភេទ ត្រូវបានគេលើកយកមកសិក្សាតែមានពួកថ្នាំអង់ទីប្យូទិច តិចតួចណាស់ ដែលមានគុណតម្លៃសម្រាប់ព្យាបាលជំងឺឆ្លង។ ពួកថ្នាំអង់ទីប្យូទិចដែលមានសារៈ ប្រយោជន៍ទាំងអស់ ដើរតួនាទីប្រឆាំងនឹងមួយចំនួននៃមីក្រូសរីរាង្គបង្ករោគ ដែលអាចរាតត្បាតនៅលើ សារពាង្គកាយ និងមិនពុលខ្លាំងចំពោះកោសិការបស់សារពាង្គកាយយើងទេ។ ថ្នាំអង់ទីប្យូទិចដែលត្រូវ បានប្រើប្រាស់ជាឱសថព្យាបាលជំងឺលើកដំបូងគេ មានឈ្មោះថា penicillin។ សមាសធាតុនេះ ត្រូវ បានបង្កើតឡើងដោយពួកផ្សិតសរសៃពូជ *Penicillium notatum* និង *Penicillium chrysogenum* ។ ពួកថ្នាំអង់ទីប្យូទិចសំខាន់ៗថ្មីៗផ្សេងទៀតជាច្រើន ត្រូវបានគេញែកក្នុងទម្រង់ជាផលិតផលនៃប្រភេទ ផ្សេងៗគ្នារបស់អម្សរ actinomycete ដែលជាអម្សរ *Streptomyces* ។ ពួកថ្នាំអង់ទីប្យូទិចទាំងនេះ រាប់ បញ្ចូលទាំង streptomycin, chloromycetin, aureomycin, terramycin និង erythromycin។ វិសាលភាពនៃការប្រើប្រាស់ថ្នាំអង់ទីប្យូទិច បានពង្រីកខ្លួនទៅដល់វិស័យថ្នាំបសុសត្វ ការបន្ថែមថ្នាំអង់ ទីប្យូទិចទៅក្នុងចំណីសត្វ ការគ្រប់គ្រងជំងឺរុក្ខជាតិ និងការរក្សាទុកអាហារឲ្យបានយូរ។ ផលិតកម្មថ្នាំ អង់ទីប្យូទិច ចំណាយអស់ប្រហែលរាប់សិបពាន់លានដុល្លាក្នុងមួយឆ្នាំៗ សម្រាប់ឧស្សាហកម្មមួយ។

២៤.២ លំហាត់ ២៤ ផ្នែក ១៖ គុណភាពអង់ទីប្យូទិចកំណត់ ដោយវិធីសាស្ត្ររូត

ខ្លោង (Antibiotic Production as Determined Qualitatively by the Cross-Streak Plate Method)

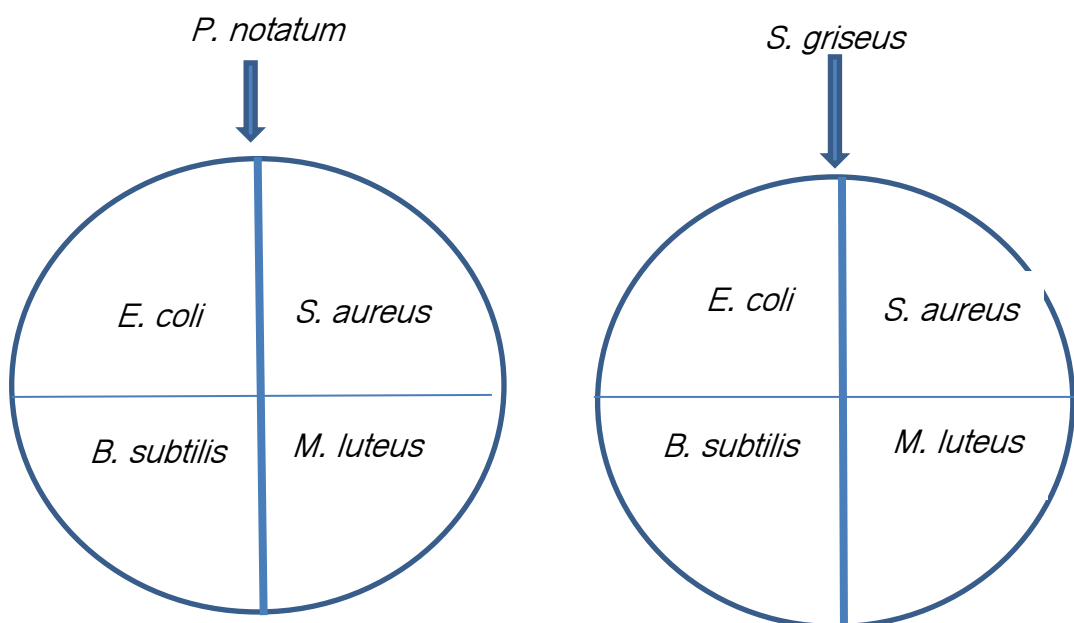
២៤.២.១ សម្ភារៈ

សម្ភារៈសម្រាប់សិស្សមួយគូៗ៖ (ពិសោធន៍ដំណាក់កាលទី ១)

- ពូជ *Penicillin notatum* និង *Streptomyces griseus* ដែលអាចផលិតអង់ទីប្រូទិចបាន ដែលកំពុងដុះលូតលាស់នៅលើ malt/yeast extract (Difco) slant
 - ទីបចំនួន ១ ដែលផ្ទុកនូវ ៣ ml នៃ agar កំហាប់ ០.២ % ដែលស្នើរល្អច
 - បានបណ្តុះចំនួន ២ ដែលផ្ទុកនូវ malt/yeast extract
- សម្ភារៈសម្រាប់សិស្សមួយគូៗ៖ (ពិសោធន៍ដំណាក់កាលទី ២)
- បាក់តេរី *Escherichia coli* (ពូជ *E. coli* ដែលរួសនឹង Streptomycin), *Bacillus subtilis*, *Staphylococcus aureus* (ពូជ *S. aureus* ដែលរួសនឹង Penicillin) និង *Micrococcus luteus* ដែលបានដុះលូតលាស់នៅក្នុង broth រយៈពេល ២៤ ម៉ោង

២៤.២.២ ដំណើរការពិសោធន៍

១. រៀបចំកំណស្តរ ២ ប្រភេទដែលបានពីផ្សិត *P. notatum* និង *S. griseus* ដោយចាក់ agar កំហាប់ ០.២ % ដែលស្នើរល្អច ទៅក្នុងទីប slant នីមួយៗ (ដែល agar នេះដើរតួនាទីជា ភ្នាក់ងារបញ្ចាប [an emulsifying agent]) ដើម្បីបន្ថែមស្តរដែលនឹងឆ្លុះពួកស្តរទៅលើ បានបណ្តុះឲ្យកាន់តែមានប្រសិទ្ធភាពជាងមុន។ ពួកស្តរនឹងចូលទៅក្នុងសូលុយស្យុង agar ដោយប្រើលូបស្នើរល្អចទៅរុញផ្ទៃដែលដុះពួកផ្សិតទាំង ២ ខាងលើចុះឡើងថ្មមៗ។ បន្តធ្វើ បែបនេះ រហូតដល់ទទួលបានកំណស្តរ ដែលមានសភាពខាប់ល្មម។
២. ឆ្លុះកំណស្តរ *P. notatum* នេះ ឲ្យកាត់ចំណុចកណ្តាលនៃបានបណ្តុះ malt/yeast extract ទីមួយ។ ធ្វើបែបនេះដដែល ដោយឆ្លុះកំណស្តរ *S. griseus* ឲ្យកាត់ចំណុចកណ្តាលនៃបាន បណ្តុះ M-Y ទីពីរ។ សូមមើលរូបភាព ២៤.១ ។ ដាក់ក្លាស់ពួកវានៅសីតុណ្ហភាពបន្ទប់រយៈ ពេល ៤៨ ម៉ោង។



រូបភាព ២៤.១ វិធីសាស្ត្រឆ្លុះខ្លែងរវាងផ្សិត និងបាក់តេរី

៣. នៅកំឡុងពេលពិសោធន៍លើកក្រោយ ត្រូវយកបាក់តេរី *E. coli*, *S. aureus*, *B. subtilis* និង *M. luteus* ដែលបានដុះលូតលាស់ក្នុង broth មកធ្វើការបាក់ចម្លងទៅលើបានបណ្តុះចំនួន ២ ដោយធ្វើយ៉ាងណាឲ្យពួកបាក់តេរីនីមួយៗនៅចន្លោះឆ្នុតខ្វែងកណ្តាលទាំងពីរ (ដែលជាឆ្នុតនៃកំណាស *P. notatum* [បានទី ១] និង *S. griseus* [បានទី ២])។ មិនត្រូវត្រូវដែលធ្វើឲ្យស្ករដាច់ចេញពីឆ្នុតកណ្តាលនេះទេ។
៤. បាក់ចម្លងបាក់តេរីនីមួយៗក្នុងចំណោមបាក់តេរីដែលត្រូវយកធ្វើតេស្តទាំង ៤ ខាងលើទៅលើបានបណ្តុះទាំង ២ ធ្វើយ៉ាងណាឲ្យវាស្ថិតនៅក្នុងតំបន់ ៤ ផ្សេងគ្នានៃបានបណ្តុះ (តំបន់ដែលគ្មានការដុះលូតលាស់នៃពួកផ្សិត) ដោយត្រូវផ្លាស់ទីលូបពីក្បែរតែមបានបណ្តុះរហូតដល់ចំណុចកណ្តាល និងផ្លាស់ទីពីជ្រុងខាងស្តាំរហូតដល់ឆ្នុតកណ្តាលដែលមានផ្សិតដុះ។ ត្រូវប្រាកដថាបានឆ្នុតបាក់តេរីនីមួយៗ ដោយចាប់ផ្តើមចេញពីតែមរបស់បានបណ្តុះឡើងរហូតដល់ឆ្នុតកណ្តាល ដែលមានផ្សិតដុះ ហើយត្រូវស្នើរលូបនេះ បន្ទាប់ពីការឆ្នុតម្តងៗ។
៥. សរសេរសម្គាល់បានបណ្តុះទាំង២ និងដាក់ភ្ជាស់នៅ ៣៧ °C រហូតដល់ពិសោធន៍លើកក្រោយ។
៦. វិភាគការដុះលូតលាស់របស់ពួកបាក់តេរីខាងលើ បន្ទាប់ពីបានភ្ជាស់រួច និងកំណត់ចំណាំរាល់ ក៏ស្មុតាងដែលបញ្ជាក់ថា មានការបង្អាក់ដល់ការដុះលូតលាស់របស់បាក់តេរី ដោយត្រូវពិនិត្យមើលទៅលើភាពគ្មានលទ្ធភាពរបស់បាក់តេរីនីមួយៗ ក្នុងការដុះជាកូឡូនីនៅលើឆ្នុតកណ្តាលដែលមានផ្សិតដុះ។
៧. កត់ត្រានូវប្រវែងនៃតំបន់ដែលរងការបង្អាក់ គិតជាមីលីម៉ែត្រ។ គួររូបតំណាងឲ្យការដុះលូតលាស់នៃពួកផ្សិត និងពួកបាក់តេរីទាំងបួន ដែលបានអង្កេតមើលលើបានបណ្តុះនីមួយៗ។

២៤.២.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ២៤ ផ្នែក ១

១. តើបាក់តេរីប្រភេទណាខ្លះ ត្រូវបានបង្អាក់ដោយផ្សិត *P. notatum* ? តើបាក់តេរីប្រភេទណាខ្លះ ត្រូវបានបង្អាក់ដោយផ្សិត *S. griseus* ?

២. តើអ្នកមើលឃើញគម្រមួយ ដែលទាក់ទងនឹងប្រតិកម្ម Gram-stain ដែរ ឬទេ ?

៣. តើប្រភេទផ្សិតមួយណា ដែលអាចចាត់ទុកថាជាអ្នកបង្អាក់ក្នុងទ្រង់ទ្រាយធំ (broad-spectrum inhibitor) ?

៤. តើផ្សិតនីមួយៗបង្អាក់ការដុះលូតលាស់របស់បាក់តេរីនៅត្រង់កន្លែងណា ? រកមើលវានៅក្នុងសៀវភៅមរៀនរបស់អ្នក។

៥. ហេតុអ្វីបានជាតំបន់ដែលរងការបង្អាក់ ស្ថិតនៅឆ្ងាយពីផ្សិត *P. notatum* ឬ *S. griseus* ?

២៤.៣ លំហាត់ ២៤ ផ្នែក ២៖ វិធីសាស្ត្រតេស្តភាពរួសបាត់តេរីជាមួយអង់ទីប្យូទិច បន្ទះក្រដាស

ការព្យាបាលការចម្លងរោគពីបាក់តេរី ជានិច្ចកាលអាស្រ័យជាខ្លាំងទៅលើការប្រើប្រាស់ថ្នាំអង់ទីប្យូទិចមួយចំនួន ក្នុងទម្រង់ជាភ្នាក់ងារព្យាបាលជំងឺបែបគីមី ។ ជម្រើសក្នុងការប្រើប្រាស់ប្រភេទអង់ទីប្យូទិចដែលសមស្រប ត្រូវបានណែនាំដោយការវិនិច្ឆ័យ (តាមគ្លីនិក) ទៅលើធម្មជាតិនៃភ្នាក់ងារបង្កជំងឺ និងដោយការធ្វើតេស្តកំណត់ភាពរួសបាត់អង់ទីប្យូទិចរបស់ភ្នាក់ងារបង្កជំងឺ ដែលក្នុងពេលជាមួយគ្នានោះពួកមេរោគ ត្រូវបានញែក និងកំណត់អត្តសញ្ញាណ។

ចំណេះដឹងទៅលើប្រសិទ្ធភាពនៃការប្រឆាំងនឹងបាក់តេរីរបស់ថ្នាំអង់ទីប្យូទិចផ្សេងៗគ្នា មានសារៈសំខាន់ណាស់ក្នុងការជ្រើសរើសយកភ្នាក់ងារព្យាបាលជំងឺបែបគីមីមួយឲ្យបានសមស្រប។ ជាឧទាហរណ៍ penicillin G ជាធម្មតាមានប្រសិទ្ធភាពប្រឆាំងនឹងបាក់តេរីក្រាមវិជ្ជមាន ខណៈដែល streptomycin ជាធម្មតាមានប្រសិទ្ធភាពប្រឆាំងនឹងបាក់តេរីក្រាមអវិជ្ជមាន ។ បើទោះបីយ៉ាងណាក៏ដោយ អម្បូរបាក់តេរីដែលជាក់លាក់ទាំងអស់ ជាញឹកញាប់មានការវិវត្តភាពធន់ទៅនឹងថ្នាំអង់ទីប្យូទិចដែលត្រូវការឲ្យអ្នកវិទ្យាសាស្ត្រ ធ្វើតេស្តកំណត់ភាពងាយរងគ្រោះដោយថ្នាំអង់ទីប្យូទិចរបស់ពួកបាក់តេរី (antibiotic susceptibility testing) ។

ដំណើរការពិសោធន៍សាមញ្ញមួយ សម្រាប់ការធ្វើតេស្តកំណត់ភាពងាយរងគ្រោះដោយថ្នាំអង់ទីប្យូទិចរបស់ពួកបាក់តេរី ជាវិធីសាស្ត្រវិភាគដោយប្រើបន្ទះក្រដាស។ ការកែសម្រួលមួយចំនួនទៅលើវិធីសាស្ត្រនេះ ត្រូវបានគេប្រើប្រាស់ដើម្បីឲ្យសមស្របទៅតាមកាលៈទេសៈជាក់ស្តែង។ នៅក្នុងលំហាត់នេះ អ្នកនឹងអនុវត្តការកែសម្រួលមួយក្នុងចំណោមការកែសម្រួល ដែលជាវិធីសាស្ត្រ Kirby-Bauer Method។ នៅក្នុងវិធីសាស្ត្រនេះ ភាពងាយរងគ្រោះរបស់បាក់តេរីដោយថ្នាំអង់ទីប្យូទិច ត្រូវបានគណនាដោយប្រៀបធៀបទំហំនៃផ្ទៃដែលរងការបង្កាក់ជាមួយនឹងទំហំនៃផ្ទៃស្តង់ដារ។

លទ្ធភាព មានភាពពេញលេញ កាលណាដំណើរការពិសោធន៍នេះ មានលក្ខណៈជាទម្រង់ការស្តង់ដារ។ ដូចនេះ អំណាចនៃបន្ទះក្រដាស កំហាប់នៃមេរោគដែលត្រូវចាក់ចម្លង និងប្រភេទនៃចំណីបណ្តុះ ត្រូវតែមានស្ថេរភាព។ ដោយសារតែ ភ្នាក់ងារព្យាបាលជំងឺបែបគីមីផ្សេងៗគ្នាជាច្រើន មានល្បឿនបន្សាយនៅក្នុង agar ផ្សេងគ្នា ដូចនេះ ផ្ទៃដែលរងការបង្កាក់ដោយថ្នាំអង់ទីប្យូទិចមួយ មិនអាចត្រូវបានយកមកប្រៀបធៀបជាមួយផ្ទៃដែលរងការបង្កាក់ដោយថ្នាំអង់ទីប្យូទិចមួយផ្សេងទៀតទេ ប៉ុន្តែអាចត្រូវបានប្រៀបធៀបបានតែជាមួយតម្លៃស្តង់ដារប៉ុណ្ណោះ។

២៤.៣.១ សម្ភារៈ

សម្ភារៈសម្រាប់សិស្សមួយគូ៖

- *Escherichia coli* ដែលបានដុះលូតលាស់ក្នុង broth រយៈពេល ២ ទៅ ៥ ម៉ោង និងត្រូវបានដាក់ទៅក្នុង ៤ ml នៃ trypticase soy broth

- *Staphylococcus aureus* ដែលបានដុះលូតលាស់ក្នុង broth រយៈពេល ២ ទៅ ៥ ម៉ោង និងត្រូវបានដាក់ទៅក្នុង ៤ ml នៃ trypticase soy broth
- បានបណ្តុះចំនួន ៤ ដែលផ្ទុក Mueller-Hinton agar
- សំឡីត្បាញស្ទើរល្អចំនួន ៤ ដើម
- ទឹកអំបិលស្ទើរល្អចំនួន ១ ដប
- ដង្កៀបស្ទើរល្អចំនួន ២
- ទីបចំនួន ១ ដែលមានដាក់ ៤ ml សូលុយស្យុងដង់ស៊ីតេស្តង់ដារ [0.5 McFarland standard] (ត្រូវបានរៀបចំដោយបន្ថែម 0.5 ml នៃ BaCl_2 កំហាប់ ១% ទៅក្នុង 99.5 ml នៃ H_2SO_4 កំហាប់ 0.36 N)
- បន្ទះក្រដាសផ្ទុកអង់ទីប្យូទិច៖ (៤ បន្ទះសម្រាប់ប្រភេទអង់ទីប្យូទិចនីមួយៗ)
 - Penicillin G ដែលមានត្រឹម ១០ ឌ្យាត
 - Ampicillin ១០ μg
 - Neomycin ៣០ μg
 - Streptomycin ១០ μg
 - Tetracycline ៣០ μg
- អាល់កុល ១ ដប

២៤.៣.២ ដំណើរការពិសោធន៍

ក) ពិសោធន៍ដំណាក់កាលទី ១

១. ប្រៀបធៀបដង់ស៊ីតេនៃមេរោគដែលមានក្នុង broth និងដង់ស៊ីតេរបស់សូលុយស្យុងស្តង់ដារ BaCl_2 ។ ប្រសិនបើចាំបាច់ ត្រូវពង្រាវជាមួយទឹកអំបិលស្ទើរល្អ ដើម្បីឲ្យបានដង់ស៊ីតេមួយដែលមានតម្លៃស្មើនឹងដង់ស៊ីតេស្តង់ដារ។ **ចំណាំ៖** ដើម្បីងាយស្រួលក្នុងការមើលកម្រិតភាពល្អក់ ត្រូវគូសបន្ទាត់ខ្មៅមួយនៅលើបន្ទះក្រដាសធម្មតា។ លើកសូលុយស្យុងស្តង់ដារនេះឡើង ខណៈពេលដែលអ្នកលើកសូលុយស្យុងមេរោគដែលពង្រាវរួចឡើង។ លើសពីនេះទៅទៀត អ្នកអាចលើកវាឡើងឲ្យត្រូវនឹងពន្លឺដែលបានពីបង្អួច ឬប្រភពពន្លឺផ្សេងពីនេះ។ ត្រូវប្រយ័ត្នធ្វើយ៉ាងណាមិនឲ្យបាក់តេរីហៀរចេញមកក្រៅទេ ។
២. សិស្សមួយគូៗនឹងជូតប្រភេទមេរោគនីមួយៗទៅលើបានបណ្តុះដោយប្រើសំឡីត្បាញ។
៣. ទុកឲ្យបានបណ្តុះដែលជាប់មេរោគនេះស្ងួតក្នុងរយៈពេលប្រហែល ១០ នាទី។ បន្ទាប់មកស្ទើរល្អដង្កៀប ដោយជ្រលក់វាជាមួយអាល់កុល និងដាក់វាកាត់លើអណ្តាតភ្លើង។ ដោយប្រើដង្កៀបស្ទើរល្អចំនួននេះ ត្រូវដាក់បន្ទះក្រដាសមានជាតិថ្នាំទៅលើផ្ទៃខាងលើនៃបានបណ្តុះ។ សង្កត់បន្ទះក្រដាសថ្មីៗទៅលើ agar ដើម្បីធានាថាបន្ទះក្រដាសប៉ះនឹង agar បានល្អ ។ ដាក់ភ្ជាស់នៅ ៣៧ °C។

ខ) ពិសោធន៍ដំណាក់កាលទី ២

៤. វាស់ប្រវែងអង្កត់ផ្ចិតនៃតំបន់ដែលរងការបង្អាក់ គិតជា មីលីម៉ែត្រ និងកត់ត្រាលទ្ធផលទៅក្នុងរបាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍របស់អ្នក។

តារាង ២៤.១ អង្កត់ផ្ចិតនៃតំបន់ដែលរងការបង្អាក់តាមស្តង់ដារ (Kirby-Bauer Method)

ថ្នាំអង់ទីប្រូទិច ឬភ្នាក់ងារព្យាបាលជំងឺបែបគីមី	ប្រសិទ្ធភាពបន្ទះក្រដាសវិភាគ	អង្កត់ផ្ចិតនៃតំបន់ដែលរងការបង្អាក់គិតជា មីលីម៉ែត្រ (mm)		
		ធន់នឹង	ធន់នៅចន្លោះ	រួសនឹង
Ampicillin				
Gram negative	១០ µg	១១ mm ឬក្រោមនេះ	១២-១៣ mm	១៤ mm ឬលើនេះ
Staphylococci	១០ µg	២០ mm ឬក្រោមនេះ	២១-២៨ mm	២៩ mm ឬលើនេះ
Chloramphenicol	៣០ µg	១២ mm ឬក្រោមនេះ	១៣-១៧ mm	១៨ mm ឬលើនេះ
Erythromycin	១៥ µg	១៣ mm ឬក្រោមនេះ	១៤-១៧ mm	១៨ mm ឬលើនេះ
Kanamycin	៣០ µg	១៣ mm ឬក្រោមនេះ	១៤-១៧ mm	១៨ mm ឬលើនេះ
Neomycin	៣០ µg	១២ mm ឬក្រោមនេះ	១៣-១៦ mm	១៨ mm ឬលើនេះ
Penicillin G				
Staphylococci	១០ខ្នាត	២០ mm ឬក្រោមនេះ	២១-២៨ mm	២៩ mm ឬលើនេះ
មីក្រូសរីរាង្គផ្សេងៗទៀត	១០ខ្នាត	១១ mm ឬក្រោមនេះ	១២-២១ mm	២២mm ឬលើនេះ
Streptomycin	១០ µg	១១ mm ឬក្រោមនេះ	១២-១៤ mm	១៥ mm ឬលើនេះ
Sulfonamides	៣០០ µg	១២ mm ឬក្រោមនេះ	១៣-១៦ mm	១៧mm ឬលើនេះ
Tetracycline	៣០ µg	១៤ mm ឬក្រោមនេះ	១៥-១៨ mm	១៩ mm ឬលើនេះ



រូបភាព ២៤.១ ការវាស់អង្កត់ផ្ចិតនៃតំបន់បង្អាក់សកម្មភាពបាក់តេរីដោយសារថ្នាំអង់ទីប្រូទិច

២៤.៣.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ២៤ ផ្នែក ២

១. វាស់ និងកត់ត្រានូវទំហំតំបន់ដែលរងការបង្អាក់ គិតជា mm។ គូសតារាងមួយ ដែលបង្ហាញពីលទ្ធផលរបស់អ្នក។

តារាង ២៤.២ បំពេញលទ្ធផលទំហំតំបន់ដែលរងការបង្អាក់ គិតជា mm

	Ampicillin	Neomycin	Penicillin G	Streptomycin	Tetracycline
<i>E. coli</i>					
<i>S. aureus</i>					

២. បកស្រាយលទ្ធផលរបស់អ្នក ដោយប្រៀបធៀបទំហំតំបន់ដែលរងការបង្អាក់ជាមួយទំហំដែលមាននៅក្នុងតារាងដែលផ្តល់ឲ្យ។

៣. ហេតុអ្វីបានជាតំបន់ដែលរងការបង្អាក់ មានសភាពខុសគ្នាអាស្រ័យទៅតាមប្រភេទអង់ទីប្យូទិចនីមួយៗ?

៤. តើបាក់តេរីណាខ្លះ ងាយរងគ្រោះដោយសារអំពើរបស់ថ្នាំអង់ទីប្យូទិចទាំងអស់?

៥. ហេតុអ្វីបានជាបាក់តេរីមួយចំនួន ធន់នឹងថ្នាំអង់ទីប្យូទិច?

៦. ហេតុអ្វីបានជាបាក់តេរីមួយចំនួន មានភាពរួសចន្លោះទៅនឹងថ្នាំអង់ទីប្យូទិច (an intermediate sensitivity means)?

៧. ហេតុអ្វីបានជាវាមានសារៈសំខាន់ ក្នុងការធ្វើឲ្យបរិមាណមេរោគដែលត្រូវចាក់ចម្លងស្ថិតនៅក្នុងតម្លៃស្តង់ដារ មុនពេលវិភាគម្តងៗ?

លំហាត់ ២៥: ប្រតិកម្មរវាងអង់ទីសែរ៉ូន និងអង់ទីករ (Serological Reactions)

២៥.១ សេចក្តីផ្តើម

វិទ្យាសាស្ត្រដែលសិក្សាពីប្រតិកម្មរវាងអង់ទីសែរ៉ូន និងអង់ទីករ (serology) ជាមែកធាងមួយនៃវិទ្យាសាស្ត្រដែលសិក្សាពីប្រព័ន្ធភាពសុំ ដែលបកស្រាយពីប្រតិកម្មរវាងអង្គធាតុទាំងពីរនេះ។ គោលការណ៍ដែលនៅពីក្រោយដំណើរការពិសោធន៍ប្រតិកម្មរវាងអង់ទីសែរ៉ូន និងអង់ទីករ គឺថាម្ចាស់បញ្ជីមួយដែលបានផ្ទុកមេរោគ (an infected host) ផលិតនូវពួកអង់ទីករដែលជាក់លាក់ (និង/ឬពួកឡាំផូស៊ីតដែលសម្លាប់មេរោគ) ដែលមានប្រតិកម្មឯកទេសទៅលើភ្នាក់ងារបង្កជំងឺ។ បច្ចេកទេសសិក្សាពីប្រតិកម្មរវាងអង់ទីសែរ៉ូន និងអង់ទីករ ជាជំនួយក្នុងការធ្វើរោគវិនិច្ឆ័យទៅលើជំងឺឆ្លងបានយ៉ាងលឿននិងដោយមានសុក្រឹតភាព។

នៅក្នុងតេស្តដែលសិក្សាពីប្រតិកម្មរវាងអង់ទីសែរ៉ូន និងអង់ទីករសាមញ្ញមួយ សេរ៉ូមនៃឈាមរបស់អ្នកជំងឺត្រូវបានលាយជាមួយនឹងពួកអង់ទីសែរ៉ូនដែលគេស្គាល់ឈ្មោះ។ យើងអាចដឹងថា សេរ៉ូមនៃឈាមរបស់អ្នកជំងឺ ត្រូវបានដឹកនាំទៅជួបនឹងអង់ទីសែរ៉ូននោះ កាលណាសមាសធាតុរួមរបស់សេរ៉ូមមានប្រតិកម្មជាមួយវា ។

ប្រតិកម្ម ដែលឲ្យផលជាសូលុយស្យុងមានទម្រង់ឡើងជុំកករ ហើយស្ថិតដូចការ (agglutination reactions) ជាប្រភេទមួយក្នុងចំណោមប្រភេទផ្សេងៗគ្នារបស់បណ្តាតេស្តដែលសិក្សាពីប្រតិកម្មរវាងអង់ទីសែរ៉ូន និងអង់ទីករ។ ពួកវាបែងចែកទៅជាពួកអង់ទីសែរ៉ូនដែលមានទម្រង់ជាកោសិកាទាំងមូល (whole-cell antigens) ដូចជាពួកកោសិកាបាក់តេរី ឬកោសិកាឈាមក្រហម។ ជាទូទៅ ប្រតិកម្មទាំងនេះឲ្យផលជាកំណាម៉ាសមួយ ឬឲ្យផលជាបណ្តុំ ដែលអាចត្រូវបានគេមើលឃើញយ៉ាងងាយដោយភ្នែកទទេ។ បណ្តាប្រតិកម្មដែលឲ្យផលជាសូលុយស្យុងមានទម្រង់ស្ថិតដូចការ អាចត្រូវបានគេប្រើដើម្បីកំណត់អត្តសញ្ញាណបាក់តេរីដែលមិនស្គាល់ ឬដើម្បីកំណត់ចំនួនអង់ទីករក្នុងសេរ៉ូមរបស់មនុស្សម្នាក់។ បណ្តាប្រតិកម្មដែលឲ្យផលជាសូលុយស្យុងមានទម្រង់ស្ថិតដូចការ កើតឡើងជា ២ ជំហាន ដែលជំហានទី ១ គឺជាបន្សុំគ្នានៃអង់ទីករឯកទេសជាមួយនឹងអង់ទីសែរ៉ូនដែលតូចតូចលីដី (ដែលអង់ទីសែរ៉ូននេះ អាចជាបាក់តេរី ឬកោសិកាឈាមក្រហម) ហើយបន្ទាប់មកជាជំហានទី ២ ដែលមានការបង្កើតជាទម្រង់នៃចង្កោម ឬបណ្តុំដែលអាចមើលឃើញដោយភ្នែកទទេ (formation of visible clumps) (ដែលជាបាក់តេរី និងអង់ទីករឯកទេស)។ នៅក្នុងលំហាត់នេះ អ្នកនឹងអនុវត្តទៅលើតេស្តដែលបង្ហាញពីប្រតិកម្មដែលឲ្យផលជាសូលុយស្យុងមានទម្រង់ស្ថិតដូចការនៅលើបន្ទះកញ្ចក់ (the slide agglutination test) ដើម្បីកំណត់អត្តសញ្ញាណមេរោគមួយប្រភេទដែលមិនស្គាល់។ កំណនៃបាក់តេរីដែលមិនស្គាល់ឈ្មោះ នឹងត្រូវបានលាយជាមួយនឹង ១ ដំណក់នៃពួកអង់ទីករឯកទេសនៅលើបន្ទះកញ្ចក់វិភាគមួយ (a microscopic slide) ហើយល្បាយនេះ នឹងត្រូវបានគេអង្កេតមើលដើម្បីរកឲ្យឃើញនូវកំណស្ថិតដូចការ ។

២៥.១ តេស្តដែលបង្ហាញពីប្រតិកម្មដែលឱ្យផលជាសូលុយស្យុងមានទម្រង់ស្អិត ដូចគ្នា (AGGLUTINATION TEST)

២៥.១.១ សម្ភារៈ:

សម្ភារៈសម្រាប់ក្រុមមួយៗ៖

- អង់ទីសេរ៉ូមដែលបានពី *Streptococcus pyogenes* ជាក់លាក់មួយ (specific *Streptococcus pyogenes* antiserum) ដែលបានដាក់នៅក្នុងដបសម្រាប់បណ្តាក់ (dropper bottle)

សម្ភារៈសម្រាប់សិស្សម្នាក់ៗ៖

- មេរោគ ២ ប្រភេទ ដែលមិនស្គាល់ឈ្មោះ និងត្រូវបានបណ្តុះក្នុង broth
- បានបណ្តុះចំនួន ២ ដែលមានដាក់ឈាម
- ពីប៉េតប៉ាស្ទ័ររួចចំនួន ២
- សូលុយស្យុង extraction buffer ចំនួន ២ ប្រភេទ
- ឈើចាក់ធ្មេញចំនួន ២ ដើម

២៥.១.២ ដំណើរការពិសោធន៍

១. ធ្វើការឆ្លុះព្រួញមេរោគដែលមិនស្គាល់ឈ្មោះទាំងពីរនេះ ទៅលើបានបណ្តុះដែលផ្ទុក blood agar ពីរផ្សេងគ្នា ហើយការធ្វើបែបនេះ គឺដើម្បីញែកមេរោគ។
២. ដាក់ក្លាស់នៅ ៣៧ °C រហូតដល់ការពិសោធន៍លើកក្រោយ។
៣. យក ៣ ឬ ៤ កូឡូនីនៃមេរោគនីមួយៗចេញពីបានបណ្តុះ ដែលផ្ទុក blood agar និងដាក់វាទៅក្នុងសូលុយស្យុង extraction buffer (ធ្វើយ៉ាងណាកុំឲ្យមានការចម្លងចូលនៃមេរោគផ្សេង)។ សិស្សម្នាក់ៗ គួរតែមានទីប ២ ដែល ១ ទីបៗត្រូវបានប្រើសម្រាប់ដាក់មេរោគដែលមិនស្គាល់ឈ្មោះនីមួយៗ។
៤. ធ្វើឲ្យប្រតិកម្មសព្វល្អ (ល្បាយនៃមេរោគ និងសូលុយស្យុង extraction buffer) ដោយត្រូវឬគ្រលុកទីបថ្មីៗ ដូចដែលបានបង្ហាញដោយគ្រូបង្រៀនរបស់អ្នក។ ដាក់ទីបទាំង ២ នេះទៅក្នុងឆ្នាំងទឹកក្តៅសីតុណ្ហភាព ៣៧°C (the 37 °C water bath) រយៈពេលយ៉ាងហោចណាស់ ១៥ នាទី។
៥. បន្ទាប់ពី ១៥ នាទីនេះរួច ដកទីបទាំង ២ ចេញ និងច្របល់ពួកវាឲ្យសព្វដោយប្រើពីប៉េតបូមបាញ់ចុះបាញ់ឡើងបីបួនដងនៅក្នុងទីបទាំងនេះ។
៦. ដោយប្រើពីប៉េតផ្សេងគ្នាសម្រាប់មេរោគនីមួយៗ ត្រូវបន្តក់ ១ ដំណក់នៃសូលុយស្យុងមេរោគមួយទៅលើចុងម្ខាងនៃបន្ទះកញ្ចក់។
៧. បន្តក់ ១ ដំណក់នៃអង់ទីសេរ៉ូមជាក់លាក់ ទៅលើដំណក់មេរោគនីមួយៗ និងច្របល់គ្នាបញ្ចូលគ្នាដោយប្រើឈើចាក់ធ្មេញ។

៨. បង្វិលបន្ទះកញ្ចក់នេះថ្មីៗ និងរកមើលកំណស្អិតដូចការ (កករង្គុំ) ដែលកើតមាននៅលើបន្ទះកញ្ចក់នេះ។ ប្រសិនបើ កករង្គុំកើតមាននៅលើបន្ទះកញ្ចក់នេះ នោះមេរោគដែលមិនស្គាល់ឈ្មោះនេះ ត្រូវបានគេកំណត់អត្តសញ្ញាណថាជា *Streptococcus pyogenes* ។
៩. ប្រសិនបើគ្មានកករង្គុំកើតឡើង មេរោគនេះមិនមែនជា *Streptococcus pyogenes* ។
១០. កត់ត្រាលទ្ធផលទៅក្នុងរបាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍របស់អ្នក។

២៥.១.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ២៥

១. តើមេរោគដែលកំពុងបណ្តុះមួយណា ជា *Streptococcus pyogenes*?

២. តើអ្នកអាចយកតេស្តបែបនេះទៅអនុវត្តនៅកន្លែងណាខ្លះ? (គិតទៅដល់ពេលដែលអ្នកឈឺបំពង់កជាដើម)

៣. តើអ្នកអាចគិតទៅលើការអនុវត្តផ្សេងៗដែលប្រើប្រាស់តេស្តបែបនេះដែរ ឬទេ?

លំហាត់ ២៦៖ ពួកបាក់តេរីរាងមូលដែលបង្ករោគ (The Pathogenic Cocci)

២៦.១ សេចក្តីផ្តើម

ពួកបាក់តេរីរាងមូល ដែលសំខាន់សម្រាប់ផ្នែកវេជ្ជសាស្ត្រភាគច្រើន ជាប្រភេទ *Neisseria*, *Staphylococcus* និង *Streptococcus* ។ សមាជិកនៃអម្បូរ *Neisseria* ដែលជា diplococci ក្រាមអវិជ្ជមាន ត្រូវបានគេបញ្ជាក់ចេញដោយងាយពីអម្បូរ ២ ផ្សេងទៀត ដែលជាក្រាមវិជ្ជមាន ។ អម្បូរ *Staphylococcus* ខុសពីអម្បូរ *Streptococcus* ដោយផ្អែកលើមូលដ្ឋាននៃរចនាសម្ព័ន្ធ និងទម្រង់របស់កូឡូនី ដែលបានពិនិត្យមើលដោយប្រើមីក្រូទស្សន៍ និងដោយផ្អែកទៅលើលទ្ធភាពនៃការផលិតជាអង់ស៊ីម catalase របស់វា។

Staphylococcus aureus ដែលជាប្រភេទបង្ករោគខុសពី *Staphylococcus epidermidis* និង *Micrococcus* និងពួកបាក់តេរីរាងមូលៗក្រាមវិជ្ជមានផ្សេងទៀត ដោយសារលទ្ធភាពនៃការផលិតជាអង់ស៊ីម coagulase របស់វា។ ប្រតិកម្មជាមួយអេម៉ូក្លូប៊ីននៃឈាម (Hemolytic reactions) ភាពខុសគ្នានៃពួកអង់ទីស្យួនរបស់កោសិកា និងតម្រូវការសម្រាប់ការដុះលូតលាស់ ត្រូវបានប្រើដើម្បីញែកពួកមេរោគដែលនៅក្នុងអម្បូរ *Streptococcus* ។ ពួកបង្ករោគសំខាន់ៗ ២ នៃអម្បូរ *Streptococcus* គឺ *Streptococcus pyogenes* និង *Streptococcus pneumoniae* ។ *Streptococcus pyogenes* ខុសប្លែកពីគេដោយផ្អែកលើមូលដ្ឋាន ដែលវាបង្កើតជាទម្រង់អេម៉ូក្លូប៊ីនប្រភេទបៃតា (beta-hemolytic) នៅពេលដុះលូតលាស់នៅលើ blood agar និងវាមានសភាពរួសនឹងបន្ទះក្រដាសអង់ទីប្យូទីចឈ្មោះ bacitracin រហូតដល់កម្រិត ០.០៤ ខ្នាត។ *Streptococcus pneumoniae* បង្កើតអេម៉ូក្លូប៊ីនប្រភេទអាល់ហ្វា (alpha-hemolytic) នៅពេលដុះលូតលាស់នៅលើ blood agar និងរួសនឹងបន្ទះក្រដាសអង់ទីប្យូទីចឈ្មោះ optochin (ethyl hydrocupreine hydrochloride) រហូតដល់កម្រិត ៥ mcg។ ពួកមេរោគទាំងពីរនេះ ថែមទាំងរលាយនៅក្នុងសារធាតុដែលមានតង់ស្យុងសង្កត់ទៅលើផ្ទៃ (surface tension depressants) ដូចជា sodium dodecyl (lauryl) sulfate (SDS) ។ លំហាត់នេះ ត្រូវបានរៀបចំឡើងក្នុងគោលបំណងធ្វើឲ្យសិស្សស្គាល់វិធីសាស្ត្រមួយចំនួនក្នុងចំណោមវិធីសាស្ត្រ ដែលត្រូវបានគេប្រើប្រាស់ជាធម្មតាដើម្បីធ្វើអត្តសញ្ញាណកម្មពួកបាក់តេរីរាងមូលក្រាមវិជ្ជមានដែលបង្ករោគ។

២៦.២ សម្ភារៈ

សម្ភារៈសម្រាប់តុពិសោធន៍មួយ៖

- *Staphylococcus aureus*, *Micrococcus luteus* និង *Enterococcus faecalis* ដែលដុះលូតលាស់នៅក្នុង agar slant
- *Streptococcus pyogenes* និង *Streptococcus pneumoniae* ដែលដុះលូតលាស់នៅក្នុង BHI broth

- បានបណ្តុះចំនួន ៥ ដែលផ្ទុក sheep blood agar
- ទីបចំនួន ២ ដែលផ្ទុក ០.៥ ml នៃ coagulase plasma EDTA
- បន្ទះក្រដាស A (A-discs) ចំនួន ៥ (ដែលផ្ទុក Bacitracin ០.០៤ units ក្នុង ១ បន្ទះ)
- បន្ទះក្រដាស P (P-discs) ចំនួន ៥ (ដែលផ្ទុក Optochin-Ethyl hydrocuprine hydrochloride 5 mcg ក្នុង ១ បន្ទះ)
- សូលុយស្យុងអ៊ីដ្រូសែនពែអុកស៊ីតកំហាប់ ៣ % ចំនួន ១ ដប
- ទឹកអំបិលស្ទើរល្អចំនួន ១ ទីប
- Bile solubility reagents
- លូបសម្រាប់ចាក់ចម្លងមេរោគ
- ចំហេះបិញស៊ុន

២៦.៣ ដំណើរការពិសោធន៍

រៀបចំ និងវិភាគបន្ទះមេរោគនីមួយៗដែលបានបន្ស៊ីពណ៌រួចនៅលើបន្ទះកញ្ចក់ (a Gram stained smear) ក្នុងចំណោមមេរោគទាំង ៥ នេះ។ កត់ត្រាការអង្កេតរបស់អ្នកទៅក្នុងតារាង ដែលមាននៅក្នុងរបាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍របស់អ្នក ។

២៦.៣.១ ការធ្វើតេស្តទៅលើការបំផ្លាញកោសិកាឈាមក្រហម និងបំបែកអេម៉ូក្លូប៊ីន (Hemolysis testing)

ការធ្វើតេស្តនេះ នឹងបង្ហាញពីផលិតកម្មអង់ស៊ីម hemolysin របស់បាក់តេរី។ អង់ស៊ីម hemolysins ជាអ្នកកាត់ផ្តាច់ (lysis or breakage) ភ្លាសកោសិកាឈាមក្រហម។ hemolysin មួយចំនួន ត្រូវបានបង្កើតឡើងដោយបាក់តេរី ហើយពួកវា ខុសពីមួយទៅមួយអាស្រ័យទៅតាមប្រភេទនៃកោសិកាឈាមក្រហម ដែលពួកវាភ្ជាប់ខ្លួនជាមួយ (កោសិកាឈាមក្រហមរបស់មនុស្ស ទន្សាយ ចៀម និងសេះ) ហើយនិងប្រភេទនៃប្រតិកម្មកាត់ផ្តាច់កោសិកាឈាមក្រហម ដែលពួកវាមាន។ ប្រសិនបើកោសិកាឈាមក្រហម (red blood cell [RBC]) ត្រូវបានកាត់ផ្តាច់ទាំងស្រុង នោះនឹងមានផ្ទៃថ្លាមួយនៅជុំវិញកូឡូនីបាក់តេរី។ នេះ ត្រូវបានគេហៅថា ប្រតិកម្មបំបែកអេម៉ូក្លូប៊ីនប្រភេទបៃតង (beta-hemolysis)។ កាលណា កោសិកាឈាមក្រហមត្រូវបានបំផ្លាញដោយផ្នែក នោះនឹងឲ្យផលជាផ្ទៃស្រអាប់ ពណ៌បៃតងនៅជុំវិញកូឡូនីបាក់តេរី និងត្រូវបានគេហៅថាជា ប្រតិកម្មបំបែកអេម៉ូក្លូប៊ីនប្រភេទអាល់ហ្វា alpha-hemolysis។

ដើម្បីកំណត់បរិមាណអង់ស៊ីម hemolysins នោះ agar មួយប្រភេទដែលផ្ទុកនូវកោសិកាឈាមក្រហម (blood agar plate) ត្រូវបានគេយកមកប្រើ។ មេរោគ ត្រូវបានគេធ្លាក់ទៅលើ agar ដើម្បីទទួលបានកូឡូនីដែលដុះជាប់ពីគ្នា ។ អង់ស៊ីម hemolysins ត្រូវបានបង្កើតឡើង និងបញ្ចេញមកក្រៅកំឡុងពេលមានការដុះលូតលាស់របស់មេរោគ។ អង់ស៊ីម hemolysins ដែលត្រូវបានបង្កើតឡើងនេះ

ប្រហែលជាអ្នកបំផ្លាញកោសិកាឈាមក្រហម។ ប្រតិកម្មកាត់ផ្តាច់កោសិកាឈាមក្រហមទាំងស្រុង ត្រូវបានគេហៅថា beta-hemolysis (β -hemolysis)។ ប្រតិកម្មកាត់ផ្តាច់កោសិកាឈាមក្រហមដោយផ្នែក ត្រូវបានគេហៅថា alpha-hemolysis (α -hemolysis)។ ជម្រើសចុងក្រោយ គឺគ្មានប្រតិកម្មកាត់ផ្តាច់កោសិកាឈាមក្រហមកើតឡើង។ ចំពោះប្រតិកម្ម ដែលកាត់ផ្តាច់កោសិកាឈាមក្រហមទាំងស្រុងនោះ (β -hemolysis) ធ្វើឲ្យផ្ទៃដែលនៅជុំវិញកូឡូនីឡើងថ្លា ដោយសារតែមានការកាត់ផ្តាច់កោសិកាឈាមក្រហមទាំងស្រុង។ នៅពេលប្រតិកម្មកាត់ផ្តាច់កោសិកាឈាមក្រហមដោយផ្នែក (α -hemolysis) កើតឡើងនោះមានផ្ទៃស្រអាប់មួយ (បង្កើតឡើងដោយ *S. aureus*) ឬផ្ទៃពណ៌ស្រដៀងបៃតងមួយ (បង្កើតឡើងដោយបាក់តេរីផ្សេងទៀតក្រៅពី *S. aureus*) នៅជុំវិញកូឡូនីបាក់តេរី។ ពណ៌នេះកើតឡើងដោយសារបម្រែបម្រួលអេម៉ូក្លូប៊ីននៅក្នុងកោសិកាឈាមក្រហម (RBC)។

១. ឆ្លុតមេរោគនីមួយៗក្នុងចំណោមមេរោគទាំង ៥ ប្រភេទទៅលើបានបណ្តុះ blood agar (ដើម្បីទទួលបានកូឡូនីដែលដុះជាប់ពីគ្នា)។
២. ចំពោះបានបណ្តុះសម្រាប់ដាក់បណ្តុះ *Streptococcus pyogenes* ៖ ត្រូវកាត់ផ្ទៃ agar នៅត្រង់ឆ្លុតដែលផ្ទុកបរិមាណ *Streptococcus pyogenes* ច្រើន (ដែលជាឆ្លុតទី ១) ដោយប្រើលូប។

២៦.៣.២ ការធ្វើតេស្តប្រសិទ្ធិភាព Bacitracin/Optochin

Streptococcus pyogenes ងាយរងការបង្អាក់ដោយប្រភេទអង់ទីប្យូទិច bacitracin ក្នុងកម្រិតទាបៗ។ ពួក *Streptococci* ដែលកាត់ផ្តាច់កោសិកាឈាមក្រហម និងឲ្យផលអេម៉ូក្លូប៊ីនប្រភេទបៃតង (beta-hemolytic *Streptococci*) ផ្សេងទៀត មានភាពឆន់ទៅនឹងអង់ទីប្យូទិចប្រភេទនេះ។ បន្ទះក្រដាសមួយដែលផ្ទុកនូវ bacitracin ត្រូវបានដាក់ទៅលើបានបណ្តុះ blood agar ដែលបានចាក់ចម្លង *Streptococcus pyogenes* ចូលក្នុងបរិមាណច្រើន។ បន្ទាប់ពីការភ្ជាស់រយៈពេល ១ យប់ នោះផ្ទៃទាំងឡាយដែលនៅជុំវិញបន្ទះក្រដាស និងរងនូវការបង្អាក់ ត្រូវបានគេសន្មតថាជា ផ្ទៃដែលរងប្រតិកម្មបង្អាក់ ឬវិជ្ជមាន (susceptible or positive reaction)។

ភាពងាយរងការបង្អាក់ក្រោមអំពើរបស់ Optochin ត្រូវបានគេប្រើប្រាស់ដើម្បីកំណត់ភាពខុសគ្នារវាង *S. pneumoniae* និងពួក *Streptococci* ផ្សេងទៀត។ បន្ទះក្រដាសមួយដែលផ្ទុក Optochin ត្រូវបានគេដាក់ទៅលើឆ្លុតដែលមានដង់ស៊ីតេបាក់តេរីខ្ពស់។ បន្ទាប់ពីការភ្ជាស់រយៈពេល ១ យប់ ផ្ទៃដែលរងនូវការបង្អាក់ ត្រូវបានគេវាស់វែង។ ផ្ទៃដែលមានប្រវែង ១៤ មីលីម៉ែត្រ ឬធំជាងនេះ ជាផ្ទៃដែលត្រូវបានគេកំណត់ថាជារងនូវការបង្អាក់ពីអង់ទីប្យូទិច ហើយមេរោគដែលត្រូវបានគេព្យាករណ៍នេះ ត្រូវបានគេកំណត់ថាជា *S. pneumoniae* ។

៣. ដោយប្រើដង្កៀបដែលដុតនឹងអាល់កុលរួច ត្រូវដាក់បន្ទះក្រដាស A (Bacitracin) ទៅលើផ្ទៃដែលមានដង់ស៊ីតេមេរោគច្រើនជាងគេនៃបានបណ្តុះ blood agar ទាំង ៥ របស់អ្នក និងសង្កត់ថ្មមៗដើម្បីធានាថាវាប៉ះនឹងផ្ទៃ agar បានល្អ។

៤. អនុវត្តដំណើរការពិសោធន៍ម្តងទៀតចំពោះបន្ទះក្រដាស P(Optochin) ទៅលើបានបណ្តុះ ដែលផ្ទុកនូវ blood agar ដូចគ្នា។
៥. ដាក់បាន blood agar ទាំងអស់ខាងលើនេះ ភ្ជាស់រយៈពេល ២៤ ម៉ោង នៅសីតុណ្ហភាព ៣៧ °C។

២៦.៣.៣ តេស្ត Coagulase នៅក្នុងទីប (Tube Coagulase Test)

ការកំណត់អត្តសញ្ញាណ *Staphylococci* គឺផ្អែកលើការវិភាគដោយប្រើមីក្រូទស្សន៍ ទម្រង់កូឡូនី និងបណ្តាលក្លឺណៈគីមីជីវៈរបស់ពួកវា។ លទ្ធភាពនៃពួកបាក់តេរីបង្ករោគរាងមូលៗក្នុងការធ្វើឲ្យប្លាស្មាឈាមកកជាដុំៗ នៅតែជាលក្ខណៈវិនិច្ឆ័យមួយដែលមានការទទួលស្គាល់ និងត្រូវបានប្រើប្រាស់យ៉ាងទូលំទូលាយសម្រាប់ការកំណត់អត្តសញ្ញាណប្រភេទបាក់តេរីទាំងនេះ។ អង់ស៊ីម Coagulase ភ្ជាប់ជាមួយប្រូតេអ៊ីន fibrinogen នៃប្លាស្មាឈាម បណ្តាលឲ្យប្លាស្មាឈាមកកជាដុំៗ ឬត្រូវបានគេហៅថាជា ប្រតិកម្មវិជ្ជមាន។

១. ច្របល់ ១ លូបធំនៃ *Staphylococcus aureus* ទៅក្នុងទីបដែលផ្ទុក coagulase plasma ឲ្យក្លាយល្បាយតែមួយ ។
២. អនុវត្តបែបនេះដដែលជាមួយមេរោគ *Micrococcus luteus* ដែលបានដុះលូតលាស់នៅក្នុង slant ។
៣. ដាក់ទីបទាំងនេះភ្ជាស់នៅក្នុងទូភ្ជាស់ដែលមានសីតុណ្ហភាព ៣៧ °C រយៈពេល ២៤ ម៉ោង។ ទម្រេតទីបទាំងនេះថ្មមៗនៅពេលវិភាគ ។ **ហាមគ្រលុក** ការកកជាដុំក្នុងកម្រិតណាក៏ដោយ ក៏ត្រូវបានគេចាត់ទុកថា វិជ្ជមានដែរ ។
៤. កត់ត្រាលទ្ធផលទៅក្នុងតារាងដែលមាននៅក្នុងរបាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍របស់អ្នក។

២៦.៣.៤ តេស្ត Catalase (Catalase Test)

ត្រូវធ្វើតេស្តគ្រប់មេរោគដែលបណ្តុះក្នុង slant agar ដើម្បីកំណត់លទ្ធភាពផលិតអង់ស៊ីមរបស់ពួកវា។ អម្បូរមេរោគទាំងពីរប្រភេទនេះ មានលទ្ធភាពក្នុងការផលិតអង់ស៊ីមនេះប្លែកពីគេ។ មិនត្រូវប្រើប្រាស់ពួកបាក់តេរីដែលដុះលូតលាស់នៅលើ blood agar សម្រាប់តេស្ត catalase ទេ ដោយសារតែនៅក្នុងកោសិកាឈាមក្រហមមានផ្ទុកអង់ស៊ីម catalase។ មិនត្រូវបញ្ជ្រាសលេខរៀងនៃការអនុវត្តនៃការដំណើរការពិសោធន៍នេះទេ ដោយសារវាអាចបណ្តាលឲ្យមានលទ្ធផលវិជ្ជមានដែលមិនពិត។

១. ដោយប្រើលូបដែលស្មើល្បួច ១ ត្រូវយកបរិមាណដ៏ច្រើននៃប្រភេទមេរោគមួយពី slant ទៅដាក់លើបន្ទះកញ្ចក់ដែលស្អាត។
២. បន្ថែម ១ ដំណក់នៃសូលុយស្យុង H_2O_2 កំហាប់ ៣ % ទៅលើមេរោគដែលមានលើបន្ទះកញ្ចក់។
៣. អង្កេតមើលការឡើងពពុះភ្លាមៗ (ដែលបានពីការរំដោះម៉ូលេគុលអុកស៊ីសែន) និងកត់ត្រាលទ្ធផលទៅក្នុងរបាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍។ ការឡើងពពុះ បង្ហាញថាប្រតិកម្មវិជ្ជមាន។

៣. អនុវត្តន៍តិរិះនេះដដែលជាមួយមេរោគផ្សេងទៀតដែលនៅសល់។

២៦.៣.៥ តេស្ត Bile Solubility (Bile Solubility Test)

នៅក្នុងវិធីសាស្ត្រដែលប្រើបានបណ្តុះដែលផ្ទុកមេរោគដើម្បីធ្វើតេស្ត bile solubility នោះមួយដំណាក់នៃ sodium deoxycholate (សាប៊ូ) កំហាប់ ១០ % ត្រូវបានដាក់ផ្ទាល់ទៅលើកូឡូនីនៃមេរោគដែលដុះដាច់ពីគ្នា (ដែលព្យាក្រប)។ បានបណ្តុះនេះ ត្រូវបានរក្សាទុកនៅក្នុងសីតុណ្ហភាពបន្ទប់ រយៈពេល ១៥ នាទី ឬចាំរហូតដល់សាប៊ូនេះឡើងស្អាត។ កូឡូនី *S. pneumoniae* នឹងបាត់រូបរាង ឬក្លាយជារាបស្មើ ខណៈដែលកូឡូនីពួក streptococcus ដែលធន់នឹង bile មិនប្រែក្លាយជារាបស្មើទេ។

១. បន្ថែម ១ ដំណាក់នៃ sodium deoxycholate (សាប៊ូ) កំហាប់ ១០ % ទៅលើកូឡូនី *S. pneumoniae* និង *S. pyogenes* មួយ ដែលដុះដាច់ពីគេ។ បន្តក់សាប៊ូនេះដោយផ្ទាល់ទៅលើបានបណ្តុះ។
២. ទុកបានបណ្តុះនេះនៅកន្លែងដែលរាបស្មើ។ ហាមដាក់វានៅកន្លែងដែលមិនរាបស្មើ។
៣. ទុកបានបណ្តុះនេះនៅសីតុណ្ហភាពបន្ទប់ រយៈពេល ១៥ នាទី ឬចាំរហូតដល់សាប៊ូឡើងស្អាត
៤. លទ្ធផលវិជ្ជមាន មានន័យថាបាត់វត្តមានកូឡូនី ឬកូឡូនីឡើងរាបស្មើ។
៥. កត់ត្រាលទ្ធផលរបស់អ្នកទៅក្នុងតារាងដែលមាននៅក្នុងរបាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍។

២៦.៤ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ២៦

១. ពិនិត្យមើលលទ្ធផលរបស់អ្នកដោយប្រុងប្រយ័ត្ន។ កត់សម្គាល់ថាតើមេរោគណាខ្លះមានតេស្ត catalase វិជ្ជមាន។

២. ពិនិត្យមើលរចនាសម្ព័ន្ធ និងទម្រង់របស់កូឡូនី (colonial morphology) ដោយប្រុងប្រយ័ត្ន ពិនិត្យមើលវត្តមាន នៃប្រតិកម្មកាត់ផ្តាច់កោសិកាឈាមក្រហម និងការបំបែកអេម៉ូក្លូប៊ីន (hemolysis) ឲ្យបានជិតដល់ ដោយលើកបានបណ្តុះឡើងលើឲ្យប៉ះនឹងប្រភពពន្លឺ (តម្រង់ទៅរកបង្អួច)។ តើបានបណ្តុះណាខ្លះ មានប្រតិកម្មកាត់ផ្តាច់កោសិកាឈាមក្រហមនិងបញ្ចេញអេម៉ូក្លូប៊ីន (hemolytic) កើតឡើង? តើបានបណ្តុះណាខ្លះ មានប្រតិកម្មកាត់ផ្តាច់កោសិកាឈាមក្រហមនិងបំបែកអេម៉ូក្លូប៊ីនប្រភេទប៊ែតា (beta-hemolysis)? តើពួកវាត្រូវបានគេសន្មតថាជាពួកបង្ករោគដែរ ឬទេ? តើបានបណ្តុះណាខ្លះ មានប្រតិកម្មកាត់ផ្តាច់កោសិកាឈាមក្រហមនិងបំបែកអេម៉ូក្លូប៊ីនប្រភេទអាល់ហ្វា (alpha-hemolysis)?

តារាង ២៦ ចរិតលក្ខណៈនៃបាក់តេរីរោងមូលដែលបង្ករោគ

	រចនាសម្ព័ន្ធ និងទម្រង់កូនី	Gram Stain	Catalase Test	Coagulase	Bile Solubility Test
<i>S. pneumoniae</i>					
<i>S. faecalis</i>					
<i>S. aureus</i>					
<i>Micrococcus luteus</i>					
<i>S. pyogenes</i>					

លំហាត់ ២៧៖ ពួកបាក់តេរីរាងទ្រវែងក្រាមវិជ្ជមាន និងមានក្រាមវិជ្ជមាន (The Gram-Postive Pathogenic Rods)

២៧.១ សេចក្តីផ្តើម

ពួកបាក់តេរីរាងទ្រវែងក្រាមវិជ្ជមាន និងបង្ករោគញឹកញាប់ជាងគេបំផុត អាចត្រូវបានគេបែងចែកទៅជាក្រុមដែលផលិតអង់ដូស្ព័រ ក្រុមដែលមិនផលិតអង់ដូស្ព័រ និងមានរូបរាងទៀងទាត់ និងក្រុមដែលមិនផលិតអង់ដូស្ព័រ និងមានរូបរាងមិនទៀងទាត់ (ក្រុមខ្លះ មានលក្ខណៈបែកមែកសាខា ក្រុមខ្លះមានរាងកាតិបដូចសន្លឹកបៀ (club-shaped) ក្រុមខ្លះ មានប្រវែងទទឹងប្រែប្រួលជានិច្ច)។ នៅមានក្រុមមួយផ្សេងទៀតដែលមានទម្រង់ស្អាត (nocardioforms) ដែលមានរចនាសម្ព័ន្ធនៃស្រោមខាងក្រៅមិនធម្មតាមួយ (an unusual envelope structure) ។

ពីរក្នុងចំណោមអម្បូរសំខាន់ៗបំផុតនៃពួកបាក់តេរីរាងទ្រវែងក្រាមវិជ្ជមានដែលបង្កើតអង់ដូស្ព័រនេះ គឺជាអម្បូរ *Bacillus* និង *Clostridium* ។ ក្នុងចំណោមពួកបាក់តេរីរាងទ្រវែងក្រាមវិជ្ជមានដែលមិនបង្កើតស្ព័រ និងមានរូបរាងទៀងទាត់ មានពួកអម្បូរ *Lactobacillus*, *Erysipelothrix* និង *Listeria* ។ ក្នុងចំណោមពួកបាក់តេរីរាងទ្រវែងក្រាមវិជ្ជមានដែលមិនបង្កើតស្ព័រ និងមានរូបរាងមិនទៀងទាត់ មានពួកអម្បូរ *Propionibacterium* និង *Corynebacterium* ។

នៅក្នុងពួកអម្បូរ *Bacillus* និង *Clostridium* មានពួកបាក់តេរីបង្ករោគដល់មនុស្ស និងសត្វពាហនៈសំខាន់ៗជាច្រើន។ សមាជិកនៃអម្បូរទាំងនេះ ថែមទាំងមានសារៈសំខាន់ចំពោះឧស្សាហកម្មអាហារផងដែរ ពីព្រោះពួកស្ព័ររបស់ពួកវា ធន់នឹងកម្ដៅខ្ពស់។

ពួកបាក់តេរីរាងទ្រវែងក្រាមវិជ្ជមានមួយចំនួន ដែលមិនបង្កើតស្ព័រ ដូចជា *Lactobacillus* និង *Propionibacterium* ជាធម្មតាត្រូវបានគេប្រទះឃើញនៅក្នុងផលិតផលពីទឹកដោះគោ និងក្នុងករណីខ្លះ ត្រូវបានគេប្រើប្រាស់នៅក្នុងផលិតកម្មម្ហូបអាហារ និងផលិតផលពីទឹកដោះគោ។ ពួកបាក់តេរីភាគច្រើននៅក្នុងអម្បូរទាំងនេះ ត្រូវបានគេចាត់ទុកថាមិនបង្ករោគទេ។ ពួកអម្បូរ *Listeria*, *Erysipelothrix*, *Corynebacterium* និង *Rhodococcus* ទាំងអស់ មានប្រភេទមួយចំនួន ដែលជាពួកបង្ករោគដល់សត្វ ឬមនុស្ស។

២៧.២ លំហាត់ ២៧ ផ្នែក ១៖ ពួកបាក់តេរីរាងទ្រវែងបង្កើតអង់ដូស្ព័រ និងមានក្រាមវិជ្ជមាន

ផ្នែកនេះ ទាក់ទងនឹងប្រភេទនៃក្រុមដែលមានក្រាមវិជ្ជមាន និងបង្កើតអង់ដូស្ព័រ។ យើង នឹងប្រើ *Bacillus cereus* និង *Clostridium sporogenes* ដើម្បីជាតំណាងឲ្យអម្បូរ ២ នៃអម្បូរមានសារៈសំខាន់សម្រាប់ការវិភាគតាមគ្លីនិក និងជាអម្បូរដែលងាយរាលដាលជាងគេបំផុត ដែលស្ថិតនៅក្រោមក្រុមនេះ ។

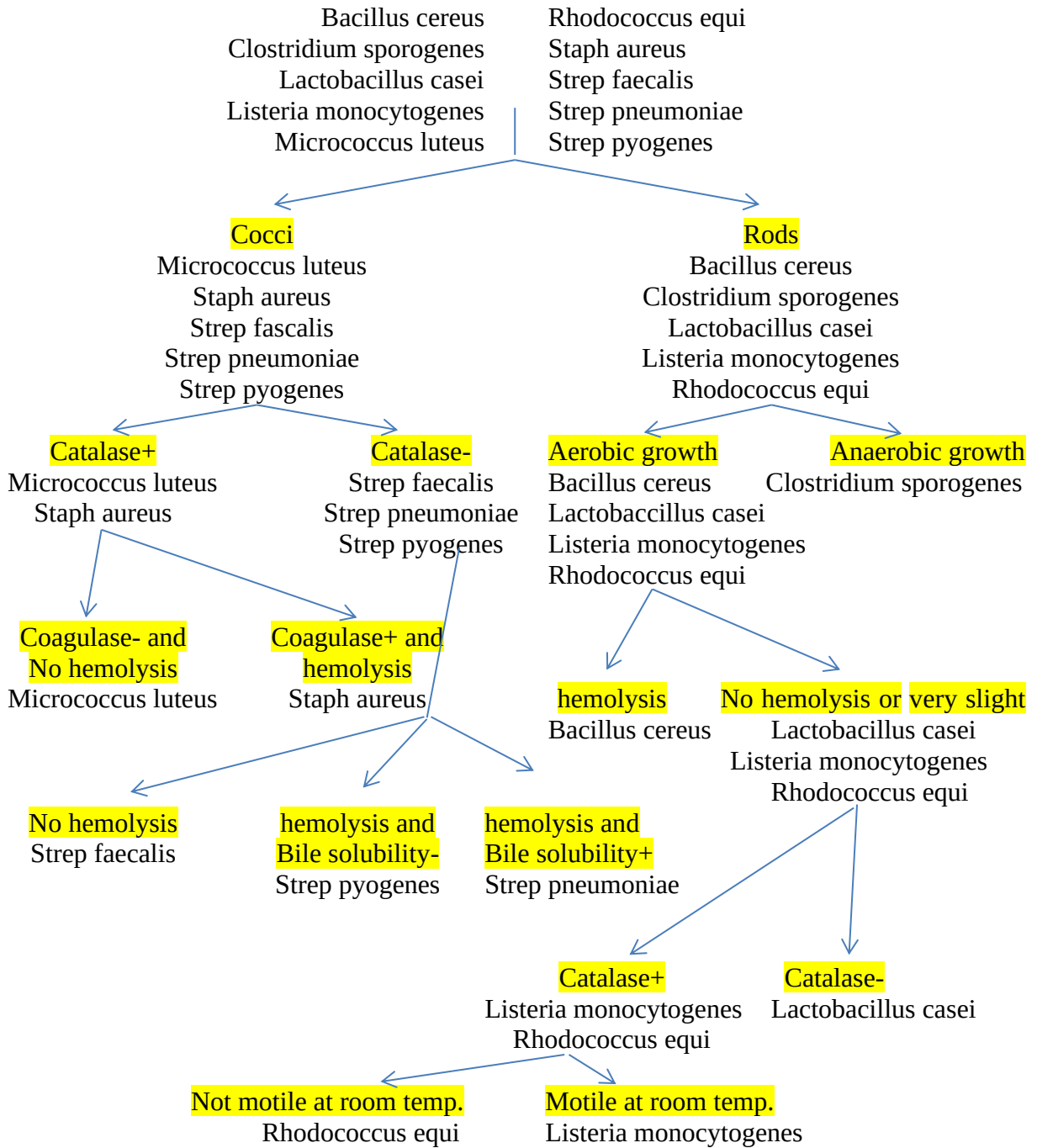
២៧.២.១ សម្ភារៈ

សម្ភារៈសម្រាប់តុពិសោធន៍មួយ៖

- ទីប slant ចំនួន ១ ដែលផ្ទុកនូវ *Bacillus cereus*
- បានបណ្តុះចំនួន ១ ដែលផ្ទុកនូវ *Clostridium sporogenes*
- បានបណ្តុះចំនួន ៤ ដែលផ្ទុកនូវ blood agar
- ទីបចំនួន ២ ដែលផ្ទុកនូវចំណីបណ្តុះ thioglycollate medium
- ធុងបិទជិតមួយដែលគ្មានវត្ថុមានអុកស៊ីសែន (anaerobic jar)

២៧.២.២ ដំណើរការពិសោធន៍

១. ធ្វើបន្ស៊ីពណ៌ដើម្បីកំណត់ក្រោមទៅលើបាក់តេរី *B. cereus* និង *C. sporogenes* ។
២. ធ្វើការបណ្តុះដោយឆ្លុតនៅលើបានបណ្តុះទាំង ៤ ដែលផ្ទុក blood agar៖ ឆ្លុតបានបណ្តុះចំនួន ២ ជាមួយ *B. cereus* និងបានបណ្តុះចំនួន ២ ទៀតជាមួយ *C. sporogenes* ។ ដាក់បានបណ្តុះទី ១ នៃបាក់តេរីនីមួយៗភ្ជាស់នៅក្រោមលក្ខខណ្ឌមានខ្យល់ នៅ ៣៧ °C និងបានបណ្តុះទី ២ នៃបាក់តេរីនីមួយៗនៅក្រោមលក្ខខណ្ឌគ្មានខ្យល់ នៅ ៣៧ °C។
៣. ចាក់ចម្លងទីប ១ ដែលផ្ទុកនូវចំណីបណ្តុះ thioglycollate medium ជាមួយនឹងបាក់តេរីនីមួយៗក្នុងចំណោមបាក់តេរីទាំង ២ នេះ។ បិទគម្របទីបឲ្យជិត និងដាក់ភ្ជាស់នៅ ៣៧ °C រហូតដល់ការពិសោធន៍លើកក្រោយ។



រូបភាព ២៧.១ មែកធាងនៃពួកបាក់តេរីក្រាមវិជ្ជមាន

២៧.២.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ២៧ ផ្នែក ១

កត់ត្រាលទ្ធផលនៃការប្រៀបធៀប *B. cereus* និង *C. sporogenes* របស់អ្នកទៅក្នុងតារាងខាងក្រោម

តារាង ២៧.១ ការប្រៀបធៀបនៃការលូតលាស់របស់ *B. cereus* និង *C. sporogenes*

	Aerobic Growth	Anaerobic Growth	Tioglycollate Growth	Hemolytic Reaction	Gram Stain
<i>B. cereus</i>					
<i>C. sporogenes</i>					

១. តើអ្វីទៅជាភាពខុសគ្នាចម្បងរវាង *Bacillus cereus* និង *Clostridium sporogenes* ?

២. តើបាក់តេរីមួយណា ផ្លាស់ទីនៅសីតុណ្ហភាពបន្ទប់? ហេតុអ្វីបានជាលក្ខណៈបែបនេះមានអត្ថប្រយោជន៍ចំពោះវា?

៣. តើតេស្តមួយណា ដែលអ្នកអាចប្រើដើម្បីកំណត់ភាពខុសគ្នារវាង *Lactobacillus casei* និង *Listeria monocytogenes* ?

៤. តើបាក់តេរីមួយណា ដែលមានទំហំនៃផ្ទៃ beta hemolysis ធំជាងគេ? ហេតុអ្វីបានជាអ្នកគិតថា លក្ខណៈនេះ អាចមានសារៈសំខាន់?

២៧.៣ លំហាត់ ២៧ ផ្នែក ២៖ ពួកបាក់តេរីរោគច្រៃវែងមិនផលិតស្ពរ និងមានក្រាមវិជ្ជមាន វិជ្ជមាន

ផ្នែកនេះ ទាក់ទងនឹងសមាជិកនៃពួកបាក់តេរីរោគច្រៃវែង មិនផលិតស្ពរ និងមានក្រាមវិជ្ជមាន។ ក្រុមតំណាងឲ្យពួកបាក់តេរីទាំងអស់ខាងលើនៅក្នុងពិសោធន៍នេះគឺ *Listeria monocytogenes*, *Lactobacillus casei* និង *Rhodococcus equi* ។

២៧.៣.១ សម្ភារៈ

សម្ភារៈសម្រាប់តុពិសោធន៍នីមួយៗ៖

- ទីប slant ចំនួន ១ ដែលមានបាក់តេរី *Rhodococcus equi* ដុះលូតលាស់ក្នុងចំណីបណ្តុះ Brain Heart Infusion (BHI) រយៈពេល ៧២ ម៉ោង
- ទីប slant ចំនួន ១ ដែលមានបាក់តេរី *Listeria monocytogenes* ដុះលូតលាស់ក្នុងចំណីបណ្តុះ Brain Heart Infusion (BHI) រយៈពេល ៤៨ ម៉ោង
- ទីប slant ចំនួន ១ ដែលមានបាក់តេរី *Lactobacillus casei* ដុះលូតលាស់ក្នុងចំណីបណ្តុះ Brain Heart Infusion (BHI) រយៈពេល ៧២ ម៉ោង
- ទីបចំនួន ៦ ដែលផ្ទុកនូវចំណីបណ្តុះប្រភេទ Triphenyl tetrazolium chloride (TTC) សម្រាប់ធ្វើតេស្តបង្កាត់ទីរបស់បាក់តេរី (motility test)
- បានបណ្តុះចំនួន ៦ ដែលផ្ទុក blood agar
- សូលុយស្យុង H_2O_2 សម្រាប់តេស្ត catalase

២៧.៣.២ ដំណើរការពិសោធន៍

១. អនុវត្តការធ្វើ Gram stain ទៅលើបាក់តេរីនីមួយៗ។
២. ចាក់ចម្លងបាក់តេរីនីមួយៗខាងលើទៅក្នុងទីប ២ ដែលផ្ទុក TTC ។
៣. ឆ្លុតបាក់តេរីនីមួយៗទៅលើបានបណ្តុះ blood agar ដើម្បីឲ្យវាដុះជាប់ពីគ្នា។
៤. ធ្វើតេស្តសកម្មភាព catalase របស់បាក់តេរីនីមួយៗដោយប្រើ stock culture។
៥. ដាក់ពួកបាក់តេរីដែលបានឆ្លុតទៅលើបាន blood agar ភ្ជាស់នៅសីតុណ្ហភាព ៣៧ °C តែពួកបាក់តេរីដែលមាននៅក្នុងទីប TTC ភ្ជាស់នៅសីតុណ្ហភាពបន្ទប់។
៦. កត់ត្រាលទ្ធផលរបស់អ្នកទៅក្នុងរបាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍។

២៧.៣.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ២៧ ផ្នែក ២

បកស្រាយលទ្ធផលនៃការវិភាគទៅលើបាក់តេរីនីមួយៗ ក្នុងចំណោមបាក់តេរីទាំង ៣។ កត់ត្រាលទ្ធផលទៅក្នុងតារាងខាងក្រោម។

តារាង ២៧.២ បំពេញចរិតលក្ខណៈរបស់បាក់តេរី *B. cereus*, *C. sporogenes* និង *L. casei*

	បង្កាស់ទី		តេស្ត catalase	Hemolysis	រចនាសម្ព័ន្ធ និង ទម្រង់កូឡូនី	Gram stain
	៣៧°C	សីតុណ្ហភាពបន្ទប់				
<i>B. cereus</i>						
<i>C. sporogenes</i>						
<i>L. casei</i>						

លំហាត់ ២៨៖ ពួកបាក់តេរីរាងទ្រវែងក្រោមអវិជ្ជមានដែលអាចបង្កើនស្ពឺតនៅក្នុងស្រទាប់អាស៊ីត

២៨.១ សេចក្តីផ្តើម

ពួកបាក់តេរីរាងទ្រវែងក្រោមអវិជ្ជមាន ដែលអាចបង្កើនស្ពឺតនៅក្នុងស្រទាប់អាស៊ីតបានជាច្រើន ត្រូវបានគេចាត់ថ្នាក់ឱ្យនៅក្រោមគ្រួសារ *Enterobacteriaceae* ។ គ្រួសារនេះ ត្រូវបានគេបែងចែកបន្តទៅជា ១៤ អម្បូរ រាប់បញ្ចូលទាំង *Erwinia*, *Serratia*, *Escherichia*, *Proteus* និង *Salmonella* ។ អម្បូរ *Erwinia* មានពួកបាក់តេរីបង្កជំងឺដល់រុក្ខជាតិ ខណៈដែល *Serratia* មានទាំងពួកបាក់តេរីមិនបង្ករោគ និងពួកបាក់តេរីបង្ករោគបែបឱកាសនិយម (non-pathogenic and opportunist pathogenic organisms) ។ លក្ខណៈរបស់ពួកបាក់តេរីបង្ករោគបែបឱកាសនិយម ត្រូវបានគេកំណត់តាមរយៈការផលិតជាតិពណ៌ក្រហមក្លឺ (production of bright red pigment) ដែលត្រូវបានគេហៅថា prodigiosin ។ ពួកមីក្រូសរីរាង្គដែលស្ថិតនៅក្នុងអម្បូរ *Escherichia*, *Proteus* និង *Salmonella* ជាញឹកញាប់ត្រូវបានគេប្រទះឃើញនៅក្នុងពោះវៀនមនុស្ស និងសត្វពាហនៈ។ ពួកមីក្រូសរីរាង្គទាំងនេះជានិច្ចកាលមាននៅពាសពេញប្រភពទឹក រុក្ខជាតិ និងចំណីអាហារ (ពិសេសសាច់ស្រស់ ស៊ីត និងផលិតផលពីទឹកដោះគោ ដោយសារតែមានប្រឡាក់ប្រឡូកជាមួយលាមក។ សមាជិកនៃអម្បូរ *Escherichia* បង្កើនស្ពឺតក្នុងស្រទាប់អាស៊ីត។ លក្ខណៈនេះ ធ្វើឱ្យវាខុសប្លែកពីសមាជិកនៃអម្បូរ *Proteus* និង *Salmonella* ដែលមិនបង្កើនស្ពឺតក្នុងស្រទាប់អាស៊ីត។ ការព្រែកអម្បូរ *Escherichia* ចេញពីអម្បូរ *Enterobacter* ត្រូវបានគេធ្វើឡើងជាបឋមដោយផ្អែកលើមូលដ្ឋាននៃតេស្ត indol, methyl red voges-proskauer និង citrate (ឬត្រូវបានគេហៅថាតេស្ត IMViC) ។ អក្សរ I នៅក្នុងតេស្តនេះ សំដៅទៅលើលទ្ធភាពរបស់បាក់តេរីមួយចំនួនក្នុងការផលិត indol ចេញពីអាស៊ីតអាមីណូ tryptophan ។ អក្សរ M សម្គាល់ទៅលើ methyl red ដែលត្រូវបានប្រើដើម្បីជាអ្នកកំណត់ថាតើអាស៊ីត ត្រូវបានផលិតចេញពីស្ករគ្រាប់កូសដែរ ឬទេ នៅក្នុងកំឡុងពេលនៃការដុះលូតលាស់របស់កោសិកាបាក់តេរី ។ អក្សរ V សម្គាល់ទៅលើពួកតេស្តទាំងឡាយណា ដែលកំណត់ថាតើសារធាតុ acetoin ដែលជាផលិតផលបានពីដំណើរការមេតាបូលីស ត្រូវបានផលិតចេញពីស្ករគ្រាប់កូសដែរឬទេ។ អក្សរ C សម្គាល់ទៅលើសារធាតុផ្សំដែលប្រើដើម្បីកំណត់ថាតើមីក្រូបមានលទ្ធភាពក្នុងការប្រើប្រាស់ citrate ក្នុងទម្រង់ជាប្រភពកាបូនដែរឬទេ។ (សូមមើលលំហាត់ ២៣ ផ្នែក ២ សម្រាប់ព័ត៌មានបន្ថែមតេស្តនេះ) ការព្រែកអម្បូរ *Proteus* ឱ្យចេញពីអម្បូរ *Salmonella* ត្រូវផ្អែកទៅលើគោលការណ៍ដែលសមាជិករបស់អម្បូរ *Proteus* បំបែកអ៊ុយរ៉េ (អ៊ុយរ៉េវិជ្ជមាន) ខណៈដែលសមាជិកនៃអម្បូរ *Salmonella* មិនបំបែកអ៊ុយរ៉េ។ តាមរយៈនេះ វាមានភាពច្បាស់ណាស់ថា លទ្ធភាពនៃការបង្កើនស្ពឺតក្នុងស្រទាប់អាស៊ីត និងលទ្ធភាពនៃការបំបែកអ៊ុយរ៉េរបស់បាក់តេរី ត្រូវបានគេប្រើប្រាស់ដើម្បីព្រែកពួកបាក់តេរីបង្ករោគក្នុងអម្បូរ *Salmonella* ឱ្យចេញពីពួកមេរោគដែលមិនបង្ករោគ (សូម្បីតែបន្តិច) ក្នុងអម្បូរ *Escherichia* និង *Proteus* បាន។

អម្បូរ *Salmonella* និងអម្បូរ *Shigella* ត្រូវបានគេបញ្ជាក់ពីគ្នាបានយ៉ាងងាយដោយផ្អែកលើគោលការណ៍នៃលទ្ធភាពបង្កាច់ទី ការបង្កើតជាឧស្ម័ន និងការផលិតជាអ៊ីដ្រូសែនស៊ុលហ្វីតរបស់បាក់តេរី ។ ពួកសមាជិកនៃអម្បូរ *Salmonella* បង្កជំងឺទៅលើមនុស្ស និងសត្វ ដែលរាប់បញ្ចូលទាំងបក្សីផងដែរ ខណៈដែលពួកសមាជិកនៃអម្បូរ *Shigella* ជាធម្មតាបង្កជំងឺទៅលើពួកចំនិតសត្វថ្នាក់ខ្ពស់ រួមមានមនុស្ស ស្វាជាដើម។ អម្បូរទាំង ២ នេះ ត្រូវបានគេបែកចែកទៅតាមក្រុមជាបឋមតាមរយៈតេស្តដែលបង្ហាញពីប្រតិកម្មរវាងអង់ទីស្បែន និងអង់ទីកែរ (serological tests) ។

លំហាត់នេះ ត្រូវបានរៀបចំឡើង ក្នុងគោលបំណងឲ្យអ្នកស្គាល់ប្រភេទមួយចំនួនក្នុងចំណោមប្រភេទចំណីបណ្តុះបែបជ្រើសរើស (selective) បែបបង្អាក់ (inhibitory) បែបមានពណ៌ផ្សេងគ្នា (differential) បែបលក្ខណៈគីមីជីវៈ (biochemical) និងបែបលើក (fermentative) ដែលត្រូវបានប្រើដើម្បីកំណត់ភាពខុសគ្នា រវាងពួកសមាជិកក្នុងគ្រួសារ *Enterobacteriaceae* ។

២៨.២ សម្ភារៈ

សម្ភារៈសម្រាប់តុពិសោធន៍មួយ៖

ទីប slant ផ្សេងៗគ្នាដែលមាន *Escherichia coli*, *Enterobacter aerogenes*, *Shigella flexneri*, *Klebsiella pneumoniae*, *Proteus vulgaris* និង *Salmonella typhimurium* បានដុះលូតលាស់រយៈពេល ២៤ ម៉ោងរួចហើយ។

- បានបណ្តុះចំនួន ៦ ដែលផ្ទុក brilliant green
- បានបណ្តុះចំនួន ៦ ដែលផ្ទុក MacConkey
- បានបណ្តុះចំនួន ៦ ដែលផ្ទុក eosin-methylene blue (EMB) agar
- ទីបតូច (ទំហំ ១៣ x ១០០) ចំនួន ៦ ដែលផ្ទុក lactose broth និងមានដាក់ Durham ជាមួយផង
- ទីបតូច (ទំហំ ១៣ x ១០០) ចំនួន ៦ ដែលផ្ទុក glucose broth និងមានដាក់ Durham ជាមួយផង
- ទីបចំនួន ៦ ដែលផ្ទុក triphenyl tetrazolium chloride (TTC) សម្រាប់តេស្តបង្កាច់របស់បាក់តេរី
- ទីបចំនួន ៦ ដែលផ្ទុក Lead acetate agar (Lead acetate agar deeps)
- ទីបចំនួន ៦ ដែលផ្ទុក triple sugar iron (TSI) agar
- ទីបចំនួន ៣ ដែលផ្ទុក tryptone broth ចំនួន ១ ml ក្នុង ១ ទីបៗ (សម្រាប់តេស្ត indole)
- ទីបចំនួន ៣ ដែលផ្ទុក Clark and Lubs broth (MR medium) ចំនួន ១ ml ក្នុង ១ ទីបៗ។ តេស្តជាមួយ methyl red reagent
- ទីបចំនួន ៣ ដែលផ្ទុក Clark and Lubs broth (VP medium) ចំនួន ១ ml ក្នុង ១ ទីបៗ។ តេស្តជាមួយ Barritt's A and Barritt's B reagents (VPA និង VPB) ។
- ទីប slant ចំនួន ៣ ដែលផ្ទុក Simmons citrate agar

- ទីបច្ច័ន្ន ៦ ដែលផ្ទុក urea broth ចំនួន ១ ml ក្នុង ១ ទីប។

២៨.៣ ដំណើរការពិសោធន៍

១. Gram-stain ទៅលើបាក់តេរី១ ក្នុងចំណោមប្រភេទបាក់តេរីទាំងអស់ដែលមាន៖ ចំណាំ៖ ដោយសារតែគ្រប់សមាជិកទាំងអស់នៃគ្រួសារ Enterobacteriaceae ជាប្រភេទបាក់តេរី រាងទ្រវែងក្រាមអវិជ្ជមាន ដូចនេះ ចេតាសម្ព័ន្ធ និងទម្រង់ដែលបង្ហាញនៅក្នុងមីក្រូទស្សន៍ មានប្រសិទ្ធភាពតិចតួចណាស់ក្នុងការកំណត់ភាពខុសគ្នារវាងសមាជិកនៃគ្រួសារនេះ។
២. ឆ្លុតប្រភេទបាក់តេរីនីមួយៗ (ដែលបានពីទីប slant) ទៅលើបានបណ្តុះផ្សេងៗគ្នា។ លទ្ធផល នឹងទទួលបានល្អបំផុត ប្រសិនបើអ្នកឆ្លុតបាក់តេរីនីមួយៗឲ្យដុះជាកូឡូនីដាច់ៗពីគ្នា។
៣. ចាក់ចម្លងប្រភេទបាក់តេរីនីមួយៗទៅក្នុងទីប lactose broth ទីប glucose broth ទីប urea broth ទីប motility agar (ចាក់ចម្លងឲ្យដល់បាតទីបដោយប្រើលូបគ្មានចុងតែម្តងប៉ុណ្ណោះ [stab]) ទីប lead acetate deep (ចាក់ចម្លងឲ្យដល់បាតទីបដោយប្រើលូបគ្មានចុងតែម្តងប៉ុណ្ណោះ) និងទីប TSI slant (ចាក់ចម្លងឲ្យដល់បាតទីបដោយប្រើលូបគ្មានចុងតែម្តងប៉ុណ្ណោះ និងឆ្លុតបាក់តេរីនេះទៅលើផ្នែក slant)។
៤. ក្នុងជំហាននេះ ប្រើតែបាក់តេរី *Escherichia*, *Enterobacter* និង *Klebsiella* តែប៉ុណ្ណោះ។ ចាក់ចម្លងបាក់តេរីនីមួយៗទៅក្នុងទីប MR medium ទីប VP medium ទីប tryptone broth និងទីប Simmons citrate agar slant (ចំពោះទីប Simmons citrate agar slant ឆ្លុតបាក់តេរីតែលើផ្នែក slant ប៉ុណ្ណោះ)។
៥. ដាក់បាក់តេរីទាំងអស់ក្លាស់នៅ ៣៧ °C រយៈពេលចន្លោះពី ២៤ ទៅ ៤៨ ម៉ោង។
៦. អនុវត្តតេស្ត Indol តេស្ត Methyl red និងតេស្ត Voges-Proskauer ចំពោះបាក់តេរី *Escherichia*, *Enterobacter* និង *Klebsiella* ណាដែលដុះបានល្អ និងតាមដានផលិតកម្ម citrate នៅក្នុងទីប citrate slant និងតាមដានផលិតកម្ម H₂S នៅក្នុងទីប lead acetate deep
៧. កត់ត្រាលទ្ធផលទៅក្នុងតារាង ដែលមានក្នុងរបាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍របស់អ្នក ដោយ រៀបចំដូចខាងក្រោម៖

ទីបដែលផ្ទុកស្ករឡាក់តូស និងទីបដែលផ្ទុកស្ករគ្លុយកូស៖

តេស្តវិជ្ជមាន មានពណ៌លឿង ដែលបញ្ជាក់ថាមានផលិតកម្មអាស៊ីតកើតឡើង។

តេស្តអវិជ្ជមាន នៅរក្សាពណ៌ក្រហម/ទឹកក្រូចដដែល ដែលបញ្ជាក់ថាប្រតិកម្មមានការចូលរួមពីបាសអាល់កាឡាំង។

តេស្តទាំង ២ អាចមានផលិតកម្មឧស្ម័នដូចគ្នា។

ទីបដែលដាក់អ៊ុយរ៉េ

តេស្តវិជ្ជមាន មានពណ៌ផ្កាឈូកភ្លឺ។

តេស្តអវិជ្ជមាន នៅរក្សាពណ៌ទឹកក្រូចដដែល។

ទីបសម្រាប់តេស្តបង្កាស់ទីរបស់បាក់តេរី

តេស្តវិជ្ជមាន មានស្នាមដុះលូតលាស់នៃបាក់តេរី រាល់ចេញក្រៅពីបន្ទាត់ត្រង់ដែលកើត ដោយសារការយកលូបទៅចាក់ចម្លងបាក់តេរីបញ្ចូល (stab)។ តេស្តអវិជ្ជមាន មានការដុះ លូតលាស់នៃបាក់តេរីនៅត្រង់បន្ទាត់ ដែលបានចាក់ចម្លងដោយមេរោគ ឬមានការដុះលូត លាស់នៃបាក់តេរីនៅផ្នែកខាងលើ។

ទីបសម្រាប់តេស្ត indole

បន្ថែម ៥ ដំណក់នៃសារធាតុ Kovac's reagent ទៅលើបាក់តេរីដែលដុះលូតលាស់នៅក្នុង tryptone-beef extract broth។ ប្រសិនបើ មាន indole វត្តមានកើតឡើង នោះពណ៌ស្រ ជៀងក្រហម នឹងលេចឡើងនៅលើផ្ទៃ broth ក្នុងរយៈពេលពីរបីនាទី ហើយពណ៌នោះ ប្រហែលបាត់ពណ៌ទៅវិញ កាលណារយៈពេលកើនឡើង។

គោលបំណង៖ ដើម្បីបកស្រាយពីលទ្ធភាពនៃការផលិត indole ចេញពីការបំបែកអាស៊ីតអាមី នៃ tryptophane របស់ពួកបាក់តេរីជាក់ៗ។

លក្ខណៈគីមីជីវៈ៖ អាស៊ីតអាមីន tryptophane ត្រូវបានបម្លែងដោយបាក់តេរីមួយចំនួនឲ្យទៅ ជា indole, pyruvic acid និងអាម៉ូញាក់។ ល្បាយនៃ indole និងអាល់ដេអ៊ីត ដែលត្រូវបាន គេប្រទះឃើញនៅក្នុងសារធាតុ Kovac's reagent ឲ្យផលជាពណ៌ក្រហម។ indole មាន កម្រិតរលាយខ្ពស់ជាងកាលណានៅក្នុងអាល់កុល (សារធាតុ Kovac's reagent ក៏ផ្ទុកនូវ ជាតិអាល់កុលដែរ) ដូចនេះ ពណ៌លឿង នឹងលេចឡើងនៅក្នុងស្រទាប់អាល់កុល ហើយ បន្ទាប់បណ្តែតទៅផ្នែកខាងលើ។

ចំណីបណ្តុះ៖ tryptone broth, peptone broth ឬចំណីបណ្តុះ broth ផ្សេងទៀត ដែលផ្ទុកនូវ បរិមាណអាស៊ីតអាមីន tryptophane ខ្ពស់។ ចំណីបណ្តុះប្រភេទនេះ មិនគួរផ្ទុកស្ករក្នុងកូស ទេ ព្រោះអាស៊ីតដែលបានពីការបម្លែងស្ករក្នុងកូសនេះ ជាអ្នកបង្កាក់ផលិតកម្ម indole។ ជាក់ គ្នាស់នៅសីតុណ្ហភាពចន្លោះពី ៣៥ ទៅ ៣៧ °C រយៈពេលពី ២៤ ទៅ ៤៨ ម៉ោង។

ប្រតិកម្ម៖ វិជ្ជមាន៖ ស្រទាប់អាល់កុលដែលនៅខាងលើ មានពណ៌ក្រហម។ គ្មានការប្រែប្រួល ពណ៌របស់សារធាតុរាវដែលនៅស្រទាប់បាតនោះទេ។ **វិជ្ជមាន៖** ស្រទាប់អាល់កុល នៅតែរក្សា ពណ៌សារធាតុ Kovac's reagent ដដែល (ពណ៌លឿង)។

MR:

បន្ថែមពីរបីដំណក់នៃសូលុយស្យុង methyl red ទៅក្នុងបាក់តេរីដែលដុះលូតលាស់នៅក្នុង Clark-Lubs broth។ ប្រសិនបើ អង្គធាតុចង្អុលពណ៌ប្រៃជាក្រហម ក្រោយពីដាក់ methyl red reagent នោះមានន័យថា pH មានតម្លៃក្រោម ៤.៥ ហើយបាក់តេរីដែលដុះលូតលាស់ នេះជា *E. coli* ហើយកាលណា pH មានតម្លៃធំជាង ៤.៥ នោះអង្គធាតុចង្អុលពណ៌ (methyl red) មិនប្តូរពណ៌ទេ។

គោលបំណង៖ ដើម្បីបកស្រាយពីផលិតកម្មអាស៊ីតដែលជាផលិតផលចុងក្រោយ ដែលកើតចេញពីមេតាបូលីសស្ត្រុយកូស តាមរយៈដំណើរការបម្លែងឲ្យទៅជាអាស៊ីតចម្រុះ (mixed acid fermentation pathway) ។

លក្ខណៈគីមីដ៏៖ នៅក្នុងការបម្លែងឲ្យទៅជាអាស៊ីតចម្រុះ ពួកបាក់តេរីបង្កើតបរិមាណដ៏ច្រើននៃអាស៊ីតផ្សេងៗគ្នាចេញពីការបម្លែងស្ត្រុយកូស ហើយកាលណាពួកអាស៊ីតនេះកើនឡើងនោះ pH នៃចំណីបណ្តុះនឹងធ្លាក់ចុះ ។

ចំណីបណ្តុះ៖ Simmon's citrate agar ដែលផ្ទុកនូវសូដ្យូមស៊ីដ្រាត ពួកអំបិលអស់រីរាង្គ និងសារធាតុប្រូមទីម៉ូលខៀវ (brom thymol blue) ។ ផ្ទឹះបរិមាណបាក់តេរីតែបន្តិចប៉ុណ្ណោះទៅឆ្ងុតនៅលើផ្ទៃ slant ។ ដាក់ក្លាស់នៅសីតុណ្ហភាពពី ៣៥ ទៅ ៣៧ °C រយៈពេលពី ២៤ ទៅ ៤៨ ម៉ោង ។

ប្រតិកម្ម៖ វិជ្ជមាន៖ ចំណីបណ្តុះ មានពណ៌ខៀវ។

អវិជ្ជមាន៖ ចំណីបណ្តុះ នៅតែមានពណ៌បៃតងដដែល។

ទីបដែលផ្ទុក lead acetate

តេស្តវិជ្ជមាន មានផលិតកម្ម H_2S កើតឡើង មានពណ៌ខ្មៅ (សារធាតុ lead acetate មានពណ៌ខ្មៅ)។ តេស្តអវិជ្ជមាន នៅតែរក្សាពណ៌ប្រផេះដដែល ហើយប្រហែលជាមានការដុះលូតលាស់ខ្លះរបស់បាក់តេរី នៅក្នុងឆ្នូតបន្ទាត់ត្រង់ ដែលកើតពីការចាក់លូបគ្មានក្បាលចូល (stab) ។

ទីប TSI ផ្នែក slant

A មានន័យថា ប្រតិកម្មអាស៊ីត ដែលធ្វើឲ្យចំណីបណ្តុះ មានពណ៌លឿង។

K មានន័យថា ប្រតិកម្មអាល់កាឡាំង ដែលធ្វើឲ្យចំណីបណ្តុះ មានពណ៌ក្រហម។

ទីប TSI ផ្នែក butt

A មានន័យថា ប្រតិកម្មអាស៊ីត ដែលធ្វើឲ្យ agar មានពណ៌លឿង។

K មានន័យថា ប្រតិកម្មអាល់កាឡាំង ដែលធ្វើឲ្យ agar មានពណ៌ក្រហម។

G មានន័យថា ផលិតកម្មឧស្ម័ន ដែលធ្វើឲ្យ agar នៅក្នុងទីបផ្លាស់ទីហើយយើងអាចមើលឃើញដោយភ្នែកទទេបាន។

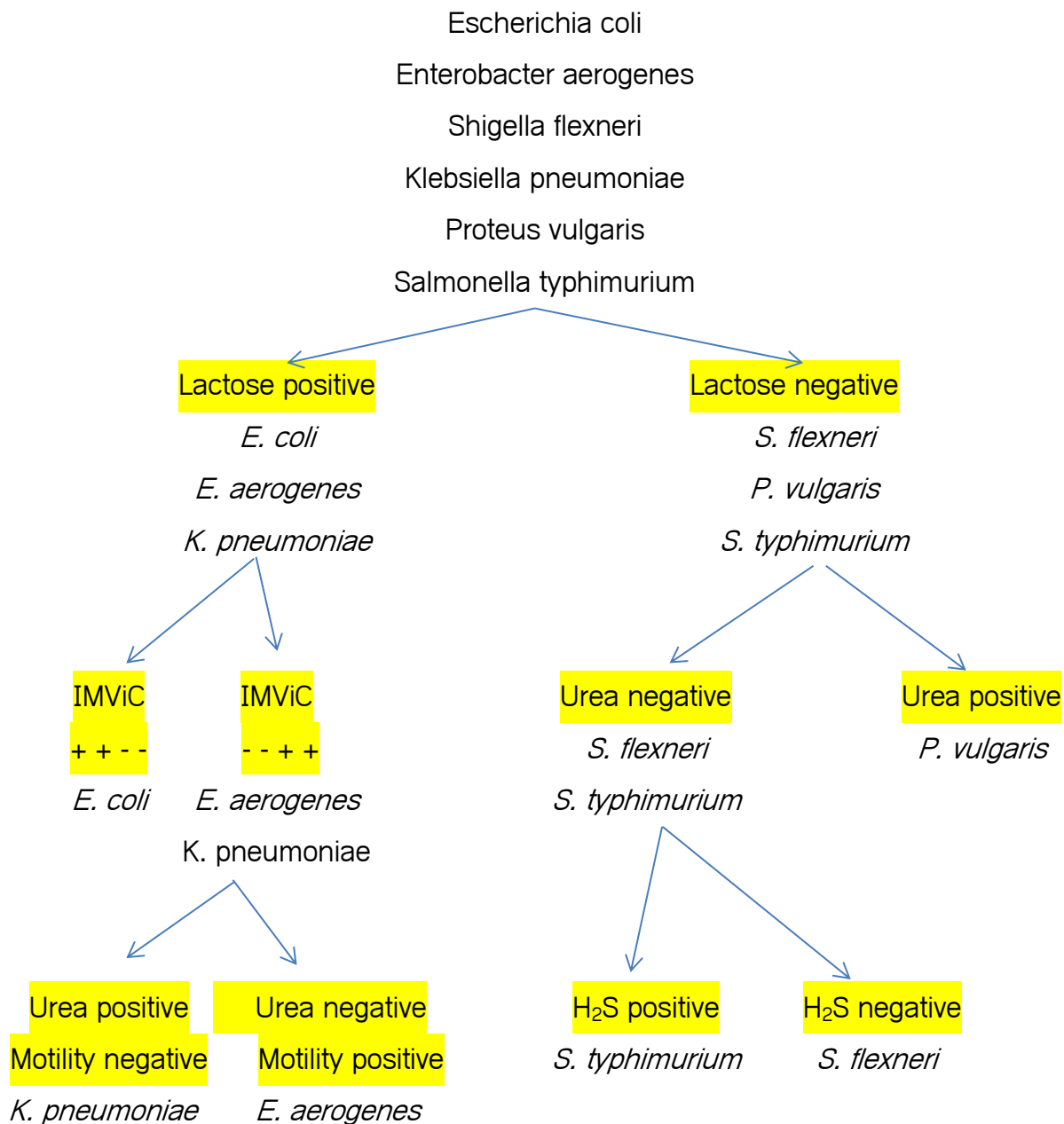
H_2S មានន័យថា ផលិតកម្មអ៊ីដ្រូសែនស៊ុលផ្ទៃ ដែលធ្វើឲ្យ agar មានពណ៌ខ្មៅ។

ចានបណ្តុះដែលផ្ទុក Brilliant Green

កូឡូនី ប្រែជាពណ៌លឿង/បៃតង ប្រសិនបើស្ត្រេបតូកូស ត្រូវបានបម្លែង ដោយសារតែអាស៊ីតត្រូវបានបង្កើតឡើងដែរ។ កូឡូនី ប្រែជាពណ៌ផ្កាឈូក ប្រសិនបើបាក់តេរី មិនអាចបម្លែងស្ត្រេបតូកូសបាន។

ចានបណ្តុះដែលផ្ទុក MacConkey

កូឡូនី ប្រែជាពណ៌ផ្កាឈូក ប្រសិនបើស្ករឡាក់តូស ត្រូវបានបំប្លែង ដោយសារតែអាស៊ីតត្រូវបានបង្កើតឡើងដែរ។ កូឡូនី ប្រែជាស្លេក និងគ្មានពណ៌ ប្រសិនបើបាក់តេរីមិនអាចបំប្លែងស្ករឡាក់តូសបាន ។



រូបភាព ២៨.១ មែកធាងរបស់បាក់តេរីក្រាមអវិជ្ជមាន

តេស្ត Indol
ចំណី៖ SIM agar, វត្ថុមាន៖ Tryptophan

NC(Cc1c[nH]c2ccccc12)C(=O)O
 $\xrightarrow{\text{Tryptophanase}}$
c1c[nH]c2ccccc12
 $+ \text{CH}_3\text{C}(=\text{O})\text{COOH} + \text{NH}_3$

Indole Pyruvic acid

Reagents
Kovac's

Indole (+) Indole (-)

តេស្ត Methyl Red
ចំណី៖ MR-VP broth agar
វត្ថុមាន៖ ស្ករក្លុយកូស

$\xrightarrow{+ \text{H}_2\text{O}}$

E. coli → Acids → [Lactic, Acetic, Formic] + $\text{CO}_2 + \text{H}_2$ (pH = 4.0)

E. aerogenes → Acids → [Lactic → Ethanol, Acetic → Acetylmethylcarbinol] + $\text{H}_2\text{O} + \text{CO}_2$ (pH = 6.5)

Methyl red

pH = 4.0 pH = 6.5
MR (+) MR (-)

តេស្ត Voges-Proskauer
ចំណី៖ MR-VP broth agar
វត្ថុមាន៖ ស្ករក្លុយកូស

$\xrightarrow{+ \frac{1}{2} \text{O}_2}$ Acetic acid → [2,3-Butanediol, Acetylmethylcarbinol] + $\text{H}_2\text{O} + \text{CO}_2$ (pH = 6.0)

Barritt's

VP (+) VP (-)

តេស្ត Citrate
ចំណី៖ Simon citrate agar
វត្ថុមាន៖ Citrate

$\xrightarrow[\text{Citrase}]{\text{Citrate permease}}$ Oxaloacetic acid → [Pyruvate + CO_2 + Excess sodium → Na_2CO_3 Alkaline pH]

Growth, blue medium No growth, green medium
Citrate (+) Citrate (-)

រូបភាព ២៨.២ សង្ខេបនៃការធ្វើតេស្ត IMViC

២៨.៤ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ២៨

១. តើតេស្តណាខ្លះ អាចត្រូវបានប្រើដើម្បីរំលែក Salmonella ឲ្យចេញពី Shigella ?

២. តើចំណីប្រភេទណាខ្លះដែលប្រើខាងលើ គួរតែត្រូវបានចាត់ទុកថាជា selective media ?

៣. តើចំណីបណ្តុះប្រភេទណាខ្លះដែលប្រើខាងលើ គួរតែត្រូវបានចាត់ទុកថាជា differential media ?

៤. តើបាក់តេរីប្រភេទណាខ្លះ អាចបម្លែងស្ករឡាក់តូសបាន ? តើពួកវាមានរូបរាងដូចម្តេចពេលដុះលូតលាស់នៅលើបានបណ្តុះផ្ទុក MacConkey និងបានបណ្តុះផ្ទុក brilliant green ?

៥. តើអ្នកបានកត់សម្គាល់ភាពខុសគ្នានៃរចនាសម្ព័ន្ធក៏ដូចជាទម្រង់កូឡូនីរបស់បាក់តេរី នៅពេលវិភាគដែរ ឬទេ ? តើអ្នកគិតថា អ្នកអាចប្រើវិធីសាស្ត្រ Gram stain ដើម្បីកំណត់ភាពខុសគ្នារវាងពួកបាក់តេរីដែលមាននៅក្នុងលំហាត់នេះបានដែរ ឬទេ ?

៦. តើបានបណ្តុះផ្ទុក EMB និងបានបណ្តុះផ្ទុក MacConkey មានមុខងារអ្វី ? តើអ្នកគិតថា អ្នកត្រូវតែប្រើបានបណ្តុះទាំង ២ ដែរ ឬទេ ?

លំហាត់ ២៩៖ ការកំណត់អត្តសញ្ញាណពូជបាក់តេរីដែលមិនស្គាល់

២៩.១ សេចក្តីផ្តើម

អ្នកនឹងត្រូវបានគេផ្តល់ឲ្យនូវប្រភេទបាក់តេរី ២ ដែលមិនស្គាល់ឈ្មោះ ដើម្បីឲ្យអ្នកកំណត់លក្ខណៈ និងធ្វើអត្តសញ្ញាណកម្មពួកវា។ តាមរយៈការចាប់សំណាកបែបកាត់បន្ថយ (deduction) ដោយប្រុងប្រយ័ត្ននិងតាមរយៈការកែសម្រួលនិងវិភាគទិន្នន័យជាប្រព័ន្ធ អ្នកគួរតែអាចធ្វើអត្តសញ្ញាណប្រភេទបាក់តេរីនីមួយៗបាន។

ដើម្បីចាប់ផ្តើមការធ្វើអត្តសញ្ញាណកម្មទៅលើបាក់តេរីរបស់អ្នក អ្នកគួរតែត្រូវប្រាកដថាអ្នកមានប្រភេទបាក់តេរីដែលជាពូជសុទ្ធ។ រៀបចំបាក់តេរីប្រភេទ stock និង working (stock and working cultures)។ ចៀសវាងការចម្លងចូលនៃប្រភេទបាក់តេរីដែលមិនស្គាល់។ ធ្វើការកាត់សម្គាល់លក្ខណៈនៃការដុះលូតលាស់ និងលក្ខណៈពេលធ្វើ Gram stain ដើម្បីជាតម្រុយទៅរកភាពជោគជ័យ។ បន្ទាប់ពីបណ្តុះ និងបន្ស៊ីពណ៌បាក់តេរីដែលមិនស្គាល់ឈ្មោះរួចហើយ ក្រុមបាក់តេរីជាច្រើន អាចត្រូវបានគេដកចេញ។ ការធ្វើអត្តសញ្ញាណកម្មចុងក្រោយទៅលើពួកបាក់តេរីដែលមិនស្គាល់ឈ្មោះរបស់អ្នក នឹងអាស្រ័យទៅលើការជ្រើសរើសដោយប្រុងប្រយ័ត្នទៅលើតេស្តគីមីជីវៈពាក់ព័ន្ធ និងការប្តឹងថ្លែងទៅលើតម្លៃតេស្តនីមួយៗផងដែរ។

២៩.២ ដំណើរការពិសោធន៍

១. ឆ្លុះបាក់តេរីដែលមិនស្គាល់ឈ្មោះរបស់អ្នក ទៅលើបានបណ្តុះដែលមាន ដោយប្រើបច្ចេកទេសឆ្លុះដើម្បីឲ្យកូឡូនីដុះដាច់ពីគ្នា។ ដាក់បានបណ្តុះទាំងនេះក្លាស់នៅ ៣៧ °C រយៈពេល ២៤ ម៉ោង។
២. ឆ្លឹះពួកកូឡូនីដែលដុះដាច់ពីគ្នានេះចេញ និងឆ្លុះពួកវាម្តងទៀត ដើម្បីទទួលបានកូឡូនី ដែលជាពូជសុទ្ធ។ ដាក់ក្លាស់នៅ ៣៧ °C។
៣. ធ្វើកំណត់ចំណាំទៅលើការដុះលូតលាស់របស់បាក់តេរី។ ទុកបាក់តេរីក្នុងទីប slant មួយទៅក្នុងទូបង្កក -៨០°C ដើម្បីធ្វើជា stock culture និងប្រើបានបណ្តុះ (ផ្ទុកបាក់តេរី) មួយផ្សេងទៀតជា working culture។ យកបាក់តេរីក្នុងទីប slant មួយផ្សេងទៀត ចេញពី stock culture របស់អ្នក នៅពេលដែល working culture ត្រូវបានចម្លងចូលពីបាក់តេរីដទៃ ឬមិនអាចប្រើការបានតទៅទៀត។ (ត្រូវប្រាកដថា ឆ្លុះកូឡូនីនេះ ជាប្រភេទពូជសុទ្ធ ។)
៤. បន្ទាប់ពីធ្វើ Gram stain រួច ត្រូវកំណត់ថា តេស្តគីមីជីវៈណាខ្លះ ដែលអ្នកនឹងត្រូវការយកមកប្រើ។ កុំខ្លះខាយ។ ត្រូវចាក់ចម្លងបាក់តេរីចូលក្នុងបរិមាណដែលត្រូវការប៉ុណ្ណោះ។ វាមិនចាំបាច់ឲ្យអ្នកអនុវត្តតេស្តមួយជាលើកទី ២ ទេ ត្រូវធ្វើវាតែម្តងឲ្យស្មើគ្រឹត ! ត្រូវក្រឡេកទៅមើលលំហាត់នៃបាក់តេរីក្រាមវិជ្ជមាន និងក្រាមអវិជ្ជមានវិញ ដើម្បីជាការរំលឹក។

ចំណាំ៖ មិនត្រូវប្រើចំណីបណ្តុះផ្សេងៗគ្នាដោយគ្មានគម្រោងច្បាស់លាស់នោះទេ។ អ្នកនឹងច្រឡំ ហើយមានការព្រួយបារម្ភពេលពិសោធន៍។

២៩.៣ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ២៩

១. តើអ្វីទៅជាប្រតិកម្ម Gram stain របស់ពួកបាក់តេរីដែលមិនស្គាល់ឈ្មោះរបស់អ្នក? ដោយផ្អែកទៅលើប្រតិកម្មទាំងនេះ តើអ្នកគិតថា អ្នកអាចមានលទ្ធភាពធ្វើអត្តសញ្ញាណកម្មបាក់តេរីទាំងនេះដែរ ឬទេ? តើពួកកូឡូនីដែលមាននៅលើបានបណ្តុះទាំងអស់ មានលក្ខណៈបែបណាខ្លះ? តើពួកវាត្រូវបានញែកឲ្យដុះដាច់ពីគ្នាដែរ ឬទេ?

២. ហេតុអ្វីបានជាវាមានសារៈសំខាន់ ដែលអ្នកត្រូវមានពូជបាក់តេរីសុទ្ធមួយមុនពេលចាប់ផ្តើមតេស្ត វិនិច្ឆ័យ មួយចំនួនទៀត?

៣. តើអ្វីទៅជាហេតុផលដែលជម្រុញអ្នកឲ្យជ្រើសរើសយកពួកតេស្តគីមីជីវៈទាំងនេះមកប្រើ?

៤. រៀបចំតុមួយ និងកត់ត្រាលទ្ធផលរបស់អ្នកឲ្យបានស្មើគ្រឹះ ដោយសារតែព័ត៌មាននេះ នឹងមានសារៈសំខាន់ណាស់ចំពោះការធ្វើអត្តសញ្ញាណកម្មបាក់តេរី ដែលមិនស្គាល់ឈ្មោះរបស់អ្នក។ បន្ទាប់ពីអ្នកបានកត់ត្រាលទ្ធផលរបស់អ្នករួច ត្រូវត្រឡប់ទៅកាន់លំហាត់ដែលនៅពេលដំបូងអ្នកបានអនុវត្តជាមួយបាក់តេរីនេះ។ ផ្ទៀងផ្ទាត់តេស្តទាំងអស់ឲ្យបានដ៏តាមតែអាចធ្វើទៅបាន មុនពេលធ្វើអត្តសញ្ញាណកម្មបាក់តេរីដែលមិនស្គាល់ឈ្មោះរបស់អ្នក។ ប្រសិនបើតេស្តមួយ មានបញ្ហា តើតេស្តផ្សេងទៀតដែលនៅសល់ អាចបង្ហាញអ្នកពីលក្ខណៈអ្វីខ្លះរបស់ពួកបាក់តេរី? នេះគួរតែជាតម្រុយមួយសម្រាប់អ្នក ដើម្បីធ្វើអត្តសញ្ញាណកម្មបាក់តេរីឲ្យបានត្រឹមត្រូវ។

លំហាត់ ៣០៖ គម្រោងតាមក្រុម

ចំពោះគម្រោងនេះ អ្នកគួរតែសួរខ្លួនឯងនូវសំណួរមួយ ដែលទាក់ទងនឹងអតិសុខុមប្រាណ ហើយគួរតែបង្កើតប្លង់ពិសោធន៍ធម្មតាមួយ ដោយប្រើនូវបណ្តាបច្ចេកទេសដែលអ្នកបានរៀន។

អ្នកត្រូវបានលើកទឹកចិត្តឲ្យរកព័ត៌មានខាងក្រៅបន្ថែមពីប្រភពដូចជាឯកសារវិទ្យាសាស្ត្រ ឯកសារព័ត៌មាន និងសៀវភៅដើម្បីបង្ហាញពីហេតុផលនៃពិសោធន៍របស់អ្នក។ ជាឧទាហរណ៍ ព័ត៌មាន កាលពីយប់មិញ អ្នកបានឃើញហើយថា មានការផ្ទុះជំងឺដែលកើតពី *E. coli* មួយផ្សេងទៀតកើតឡើង ហើយអ្នកចង់វិភាគរកការចម្លងចូលនៃ *E. coli* នៅក្នុង hamburger ដែលមានក្នុងទូទឹកកករបស់អ្នក។ អ្នកចែមទាំងចង់រកឲ្យឃើញទៀតថា តើការចម្អិន អាចកាត់បន្ថយចំនួនបាក់តេរីដែរ ឬទេ។ ប្រសិនបើ លក្ខណៈនេះសមហេតុសមផល? តើ *E. coli* អាចត្រូវប្រទះឃើញនៅក្នុង hamburger ឬក៏អ្នកបាន ខ្វះខាតពេលវេលារបស់អ្នក? តើអ្នកអាចដឹងដោយរបៀបណា? ត្រូវប្រាកដថា គម្រោងរបស់អ្នកមាន លក្ខណៈពេញលេញ ប៉ុន្តែធ្វើឲ្យមានលក្ខណៈសាមញ្ញ។ នៅពេលដែល អ្នកកំពុងរៀបចំគោលគំនិត របស់អ្នក ត្រូវផ្ទៀងផ្ទាត់ជាមួយគ្រូមន្ទីរពិសោធន៍ ឬជំនួយការគ្រូរបស់អ្នកដើម្បីឲ្យប្រាកដថា ពិសោធន៍ របស់អ្នក អាចដំណើរការទៅបាន។

៣០.១ ការរៀបចំគម្រោង៖

មាតិការបស់អ្នកគួរតែបញ្ចូល៖

១. សមាជិកក្រុម (ដែលធ្វើការជាមួយនៅតុពិសោធន៍)
២. លេខតុពិសោធន៍
៣. ចំណងជើងនៃគម្រោងរបស់អ្នក
៤. សំណួរបែបវិទ្យាសាស្ត្រ (សម្មតិកម្ម) ដែលអ្នកនឹងត្រូវឆ្លើយ
៥. ហេតុផលដែលជម្រុញឲ្យអ្នកជ្រើសយកគម្រោងនេះ
៦. សម្ភារៈដែលអ្នកនឹងត្រូវការដើម្បីអនុវត្តពិសោធន៍នេះ (រាប់បញ្ចូលទាំងចំនួន និងប្រភេទ នៃធានបណ្តុះ ចំណីបណ្តុះ លក្ខ ពីប៉ែត ទូភ្លាស់ ទូគ្មានខ្យល់ ជាដើម)
៧. បណ្តាតេស្ត ឬបច្ចេកទេសបន្ស៊ីពណ៌ ដែលអ្នកនឹងប្រើ
៨. លទ្ធផលរំពឹងទុក (អ្វីដែលអ្នករំពឹងថានឹងរកឃើញ)

របាយការណ៍បញ្ចប់៖

របាយការណ៍ ត្រូវមានផ្នែកដូចខាងក្រោម (មានប្រវែងប្រហែល ១ ទៅ ២ ទំព័រ)

១. សេចក្តីផ្តើម/សម្មតិកម្ម
២. សម្ភារៈ និងវិធីសាស្ត្រ
៣. ផ្នែកទិន្នន័យ ដែលរាប់បញ្ចូលទាំងតារាង
៤. ការពិភាក្សាឲ្យស៊ីជម្រៅ ដើម្បីរាប់បញ្ចូលនូវហេតុផលដែលអ្នកជ្រើសយកគម្រោងនេះ នូវអ្វីដែលអ្នកបានឃើញ នូវនិន្នាការ នូវអ្វីដែលគ្មានវត្តមាន និងនូវហេតុផលអ្វីដែលអ្នក

គិតថា កត្តាមួយចំនួនក្នុងចំណោមកត្តាខាងលើកើតមានឡើង។ ការពិភាក្សាដែលល្អ នឹងបង្ហាញអ្នកនូវអ្វីដែលអ្នកបានរៀនពីពិសោធន៍នេះ។

៥. សរុបសេចក្តី

ការធ្វើបទបង្ហាញអំពីគម្រោង៖

១. វត្តមានសមាជិកម្នាក់ៗនៅក្នុងពេលពិសោធន៍ទាំងមូលពិតជាចាំបាច់ណាស់។
២. បទបង្ហាញនេះ មានលក្ខណៈបែបមិនផ្លូវការ ប៉ុន្តែក្រុមទាំងមូល គួរតែរៀបចំរួចជាស្រេច។
សមាជិកម្នាក់ៗ ត្រូវពិភាក្សាទៅលើលក្ខណៈពិសេសរបស់គម្រោង។ ក្រដាសមួយទំព័រ ត្រូវបានគេផ្តល់អនុសាសន៍ឲ្យប្រើដើម្បីបង្ហាញពីទិន្នន័យរបស់អ្នក។
៣. បទបង្ហាញនេះ គួរចំណាយពេលប្រហែលពី ៥ ទៅ ១០ នាទី ដែលក្រោយមកជាពេល សម្រាប់ការសួរសំណួររបស់សិស្សក្នុងថ្នាក់ ឬជំនួយការគ្រូមន្ទីរពិសោធន៍។

៣០.២ របាយការណ៍មន្ទីរពិសោធន៍ លំហាត់ ៣០

១. ហេតុអ្វីបានជាវាមានសារៈសំខាន់ដើម្បីរៀបចំសម្មតិកម្ម មុនពេលចាប់ផ្តើមគម្រោង ?

២. តើអ្នកបានទទួលលទ្ធផលដែលអ្នកបានរំពឹងទុកដែរ ឬទេ ? ប្រសិនបើមិនបានទទួល តើអ្វីជា មូលហេតុដែលធ្វើឲ្យអ្នកទទួលបានលទ្ធផលមួយផ្សេង ពីអ្វីដែលអ្នកបានរំពឹងទុក ? ប្រសិនបើ បានលទ្ធផល ចូរពន្យល់ពីលទ្ធផលអ្វីខ្លះ ដែលអ្នកប្រហែលជាបានទទួលជំនួសឲ្យអ្វីដែលអ្នកមិន បានរំពឹងទុក និងពន្យល់ថា ហេតុអ្វីបានជា លទ្ធផលទាំងនេះ មិនគាំទ្រសម្មតិកម្មរបស់អ្នក ។

បណ្ណាល័យសាស្ត្រ

- Abbott, S., and Janda, J. M.(2008). The Family Enterobacteriaceae. *Practical Handbook of Microbiology, Second Edition*, CRC Press, pp. 217–19, <http://dx.doi.org/10.1201/9781420009330.pt2>.
- Bauer, A.W., Kirby, W.M.M., Sheris, J.C., and M. Turck (1966). Kirby-Bauer Method. *Tech. Bull. Reg. Med. Technol.* 36:49-52.
- Cappuccino, J.G. and Welsh, C. (2020). *Microbiology: A laboratory manual* 12th ed., Hoboken, NJ: Pearson.
- Chaskes, S., and Rita A. (2021). Stains for Light Microscopy. *Practical Handbook of Microbiology*, CRC Press, pp. 41–50, <http://dx.doi.org/10.1201/9781003099277-5>.
- Colaninno, P. M. (2021) Identification of Gram-Positive Organisms. *Practical Handbook of Microbiology*, CRC Press, pp. 51–58, <http://dx.doi.org/10.1201/9781003099277-6>.
- Fischetti, V., and Patricia R. (2015). Streptococcus. *Practical Handbook of Microbiology*, Third Edition, CRC Press, pp. 411–28, <http://dx.doi.org/10.1201/b17871-29>.
- Goldman, E., (2021). Plaque Assay for Bacteriophage. *Practical Handbook of Microbiology*, CRC Press, , pp. 71–74, <http://dx.doi.org/10.1201/9781003099277-8>.
- Goldman, E. and Green, L.H., (2021). *Practical handbook of microbiology*, 3rd Revised edition, Boca Raton: CRC Press, Taylor & Francis Group.
- Kohlerschmidt, D. J., Mingle, L. A., Dumas, N. B., and Nattanmai, G. (2021). Identification of Aerobic Gram-Negative Bacteria. In *Practical Handbook of Microbiology* (pp. 59–70). CRC Press. <http://dx.doi.org/10.1201/9781003099277-7>.
- Missiakas, D. and Schneewind, O. (2015). Staphylococcus Aureus and Related Staphylococci. *Practical Handbook of Microbiology*, Third Edition, CRC Press, pp. 383–410, <http://dx.doi.org/10.1201/b17871-28>.
- Money, N. P. (2016). Fungi and Decomposition. *Fungi: A Very Short Introduction*. Oxford University Press, 84–97.
- Lee, S. P. (2008). Quantitation of Microorganisms. *Practical Handbook of Microbiology*. CRC Press, 2008. 31–50.
- Silva, N.da, Dender, P., Taniwaki, M., Amstalden, J., Arruda, S., Okazaki, M., and Romeiro, G. (2019). *Microbiological examination methods of food and water: A laboratory manual* 2nd ed., Boca Raton: CRC Press/Balkema.
- Schmidt, G. M. (2008). Sterilization, Disinfection, and Antisepsis. *Practical Handbook of Microbiology*, CRC Press, pp. 23–30, <http://dx.doi.org/10.1201/9781420009330-8>.
- Wanger, A. and Violeta, C. (2021). Antibiotic Susceptibility Testing. *Practical Handbook of Microbiology*. CRC Press, 2021. 119–128.