

Woche 1 | 15. Februar

Mikroskopische Untersuchungsverfahren

Vorsichtsmaßnahmen, Mikrobiologischer Arbeitsplatz

Nativpräparate (Deckglaspräparat, Vitalfärbung)

Dunkelfeldmikroskopie

Gefärbte Präparate: Einfache und kombinierte Färbungen

Herstellung der Präparate

Methylenblau-Färbung, Gram-Färbung

Negativdarstellung mit Tusche

Aufgabe: Die Studenten werden die Methylenblau- und Gram-Färbung durchführen.

Woche 2 | 22. Februar (Zoom)

Sterilisation und Desinfektion

Sterilisation: physikalische und chemische Methoden

Desinfektionsmittel

Prüfung des Desinfektionserfolges

Sterilitätsprüfung

Bakterienzählung

Woche 3 | 1. März

Züchtung der Bakterien

Nährböden (flüssige, feste, transport, anreicherungs)
Kultivierung auf den flüssigen und festen Nährmedien
Kolonieformen
Nachweis des Keimgehaltes der Raumluft
Aerobe, anaerobe Züchtung. Microaerophile.
Indikator-Differenzierungs-Selektivnährböden

Aufgabe (1): Die Studenten werden Staphylococcus epidermidis und Escherichia coli auf dem Agarmedium züchten.

Aufgabe (2): Die Bestimmung von Keimzahl in der Luft des Praktikumslabors. Zwei Blutagarmedien müssen für 5 Minuten und andere zwei Blutagarmedien für 60 Minuten im Labor geöffnet lassen. Zwei Medien müssen auf 20°C und andere 2 Medien auf 37°C im Thermostat inkubiert werden.

Woche 4. | 8. März (Zoom)

Antimikrobielle Chemotherapie

Prüfung der antimikrobiellen Wirksamkeit der Antibiotika und Chemotherapeutika:

Reihenverdünnungsmethoden (Röhrchen- und Agarverdünnungstest)
Agardiffusionstest (Loch- und Papierblättchentest)
Bestimmung der minimalen Hemmkonzentration und Bakterizid
Konzentration eines Chemotherapeutikums
Resistenzprüfungen

Staphylokokken

1. Reinkulturen:

S. aureus*, *S. epidermidis*, *S. saprophyticus auf dem Agarmedium und **auf** dem Blutagarmedium. *S. aureus* im Bouillon Medium mit Dextrose.

2. Biochemische Reaktionen der Staphylokokken

(a) **Katalase-Reaktion**

(b) Koagulase Test: Rohr- und Objektträger Test (Clump test). Der Clump Test kann mit *S. aureus* (+) und *S. epidermidis* durchgeführt werden.

(c) Novobiocin Empfindlichkeit Test: *S. saprophyticus* (R) und *S. epidermidis* (E)

3. Antibiotikum Empfindlichkeit Test:

(a) *S. aureus*: MSSA und MRSA mit Cefoxitin Papierblättchen,

(b) Die Untersuchung von *mecA*-Gen mit PCR (Agargelphoto)

(c) Koagulase negative Staphylokokken: Kreuzempfindlichkeit, Kreuzresistenz.

Streptokokken

1. (a) ***Streptococcus pyogenes*** und ***S. agalactiae*** Reinkulturen auf dem Blutagarmedium, *S. pyogenes* im Bouillon Medium

(b) **Lancefield-Typsierung**

(c) **CAMP-Test**: *S. agalactiae* (+), *S. pyogenes* (–)

2. ***S. pneumoniae*** und ***S. mitis*** Reinkulturen auf dem Blutagarmedium

Optochin Empfindlichkeit: ***S. pneumoniae*** (E) und ***S. mitis*** (R)

S. pneumoniae Serotypisierung mit Objektträger Agglutination (Slidex Pneumo Kit)

Impfstoffe (Pneumovax, Prevenar 13)

3. ***Enterococcus faecalis*** Reinkultur auf dem Blutagarmedium,

***E. faecalis* auf dem Uricult Plus** Nährmedium

4. **AST, CRP**

5. Antibiotikum Empfindlichkeit Test

(a) *S. pyogenes* (Penicillin empfindlich, Makrolid resistent)

(b) *E. faecalis* (Cefalosporin resistent, vancomycin empfindlich, ampicillin und aminoglykosid Sinergismus, vancomycin und aminoglykosid Sinergismus)

6. **Mikroskopische Präparate: *S. pyogenes*, *S. pneumoniae* nach Gram-Färbung**

Aufgabe (1): Die Studenten werden der Antibiotikumempfindlichkeit Test mit Papierblättchen und E-Test MRSA, MSSA dem Müller-Hinton Agarmedium durchführen.

Aufgabe: Die Auswertung von Antibiotikumempfindlichkeit Test nach EUCAST. Antibiogram

Serologische Untersuchungsverfahren

Agglutination

Präzipitation

Fluoreszenz-Antikörper Technik

ELISA

Zytolytische Reaktionen: Hämolyse, Bakteriolyse

Komplementbindungsreaktion

Western-blot

Immunkromatographie

Gram-negativ fakultativ anaerob Stäbchen

1./ Enterobacteriaceae

(A) *E. coli*, *Klebsiella*, *Proteus*, *Serratia*

(a) ***E. coli* Reinkultur auf dem Agar und auf dem Eozin-Methylen-Blau Agar**

(b) ***Proteus* schwärmt auf dem Agar.**

(c) ***Proteus* wächst auf dem Eozin-Methylen-Blau Agar ohne Schwärmen**
(wegen einem Hemmstoff)

(d) ***Klebsiella sp.* auf dem Agar und auf dem Eozin-Methylen-Blau Agar**

(e) *S. marscescens* auf dem Agar (rotes Pigment)

(B) *Salmonella*, *Shigella*, *Yersinia*

(a) ***S. typhi* und *E. coli* auf dem Brillantgrün Agar**

(b) ***S. typhi* auf dem Bizmut-sulfit Agar**

(b) Biochemische Reaktionen der Salmonellen und Shigellen

(c) **Gruber-Widal Reaktion**

(d) **Impfstoff:** monovalent Typhus Impfung

(e) ***Shigella sp.* und *E. coli* auf dem EMB und Deoxy-Cholat-Zitrat Agar**

(f) *Y. enterocolitica* auf dem **Deoxy-Cholat-Zitrat Agar**

(C) Biochemische Reaktionen

(a) Ureum-Test (**Christensen-Nährmedium**, *Klebsiella sp.* +)

(b) **Indol-Reaktion** (*E. coli* +)

(c) H₂S Bildung (**H₂S-Hochagar, Bizmut-Sulfit Agar:** *Proteus* +, *Salmonella* +)

(d) TSI-Agar Kohlenhydrat Metabolismus und Gas Bildung

(D) Mikroskopische Präparate: ***E. coli* nach Gram-Färbung**, L-Form, negative Darstellung mit Tusche (für Kapsel Nachweis bei *Klebsiella sp.*)

2./ Vibrionaceae

TCBS Nährmedium

(a) Impfstoffe gegen Cholera

Aufgabe: Objektträger Agglutination mit *E. coli*, Serotypisierung mit Polyvalent und Spezifisch Serum

Woche 8 | 5. April (Zoom) (Ostermontag)

Gram-negative Kokken

- (A) *Neisseria* genus und *Moraxella* genus
 - (a) *N. meningitidis*, *N. pharyngitidis* Reinkulturen auf dem selektive Nährmedium
 - (b) **Oxidase Test** mit nicht pathogen *Neisseria* sp.
 - (c) Die Entnahme und Züchtung von Proben in Gonorrhö (Gonoline)
 - (d) Mikroskopische Präparate: ***Neisseria* sp. aus einer Reinkultur nach Gram-Färbung. Methylen Blau gefärbtes** Präparat aus einer Ausscheidung in Gonorrhö.
 - (f) Wellcogen Video (Antigen Nachweis mit Schnelltest in Meningitis)

Gram-negative Kokkobazillen

- (A) *Haemophilus* genus
 - (a) Reinkulturen: ***H. influenzae* auf dem Kochblutagar**
 - (b) **Ammenphenomenon auf dem Blutagar: *H. influenzae***
 - (c) **X- und V- Faktor Papierblättchen** (Sims) auf dem Nähragarmedium: ***H. influenzae* (XV+)** und ***H. parainfluenzae* (XV+, V+)**
 - (d) **Vancomycin resistent**, Ampicillin empfindlich und resistent ***H. influenzae*** Stämme auf dem Nähragarmedium
 - (e) **Impfstoffe** (pl. Act-HIB, Hiberix, PedvaxHIB)
 - (f) Mikroskopisches Präparat: ***Haemophilus* sp. nach Gram-Färbung**
- (B) *Bordetella* genus
 - (b) Steril Bordet-Gengou Nähragarmedium für die Züchtung von *Bordetella* spp.
- (C) *Brucella* genus
 - (a) **Wright -Rörchenagglutination.**
- (D) *Francisella* genus und *Y. pestis*

Gram negativ pleomorph Stäbchen

Acinetobacter genus
Acinetobacter Reinkultur

Gram-negativ aerob Stäbchen

- (A) *Pseudomonas* genus
 - P. aeruginosa* auf dem Agar- und Blutagar** Reinkulturen
 - (a) **Oxidase Reaktion auf dem Objektträger**
 - (b) *P. aeruginosa* auf dem OF-Medium (oxidativ Glukose Metabolismus)
 - (c) Antibiotikum Empfindlichkeit Test, Poliresistent *P. aeruginosa*
 - (B) *Legionella* genus
 - (a) Steril BCYE (Buffered Charcoal Yeast Extract) Agar und *Legionella pneumophila* Reinkulturen, BinaxNow Legionella Test
- Impfstoffe** (Vorgeschriebene: DPT, HiB; Empfohlene: Meningococcus, Tularaemie, Bruzellose), **Impfkalender**

Aufgabe: Die Studenten werden die Nasen und Rachenabstriche auf den Blut-, Kochblut- und Clauberg Agarmedien züchten

Corynebacterium, Laktobazillen*Corynebacterium*

- (A) ***Corynebacterium diphtheriae*** auf dem Löffler und Clauberg Nährmedium
- (B) Virulenz-Test. **Die Überprüfung von Toxin bildende *C. diphtheriae*:**
Elek-Test, Römer Test
- (C) **Impfstoffe** (DPT, DT)
- (D) Antitoxin

Mikroskopisches Präparat: ***C. diphtheriae* nach Neisser-Färbung**

Regulär, Gram-positive nicht Sporen bildende Stäbchen:

- (A) *Lactobacillus*
 - (a) Reinkultut auf dem Rogosa-Agar
 - (b) Präparate: Probiotikum, Prebiotikum, Bonolact
 - (c) Mikroskopisches Präparat: *Lactobacillus sp.*
- (B) *Listeria monocytogenes* auf Agar und Blutagatmedium
- (C) *Erysipelothrix rhusiopathiae*

Aufgabe: Neisser-Färbung

Säure feste Bakterien1. *Mycobacterium* genus

- (a) ***M. tuberculosis*** auf dem **Löwenstein-Jensen Agar** und im **Sula Medium**
- (b) Apatogen und atypische Mykobakterien auf dem **Löwenstein-Jensen Agar**
- (c) **PCR und Schnell-Test in der Untersuchung von Tuberkulose Krankheit**

Mikroskopisches Präparat: direkt **Koch-positiv** Sputum nach **Ziehl-Neelsen-Färbung**

Impfstoffe (BCG), Impfkalendar

Tuberkulin Reaktion

2. *Nocardia* genus in einer geschlossenen Petri Schale3. *Actinomyces* auf dem Blutagar in einer geschlossenen Petri Schale4. *Streptomyces sp.* auf dem Nährmedium

Aufgabe: Ziehl-Neelsen Färbung

Gram-positiv Sporen bildende Bakterien

- A. Gram-positiv aerob Sporen bildende Bakterien: *Bacillus* genus
 - (a) ***Bacillus cereus* auf dem Agar, Blutagar und Eigelb Agar (Lecitinase +)**
 - (b) Mikroskopisches Präparat: ***Bacillus sp.* nach Gram-Färbung**
- B. Gram-positiv anaerob Sporen bildende Bakterien: *Clostridium* genus
 - (a) ***C. tetani* und Gasbrand Clostridien in Holman und Thioglikolat Nährmedium**
 - (b) *C. perfringens* auf dem selektiv anaerob Blutagar (SAVA)
 - (c) **Impfstoffe, Antitoxin** (TANAT, TETIG 500, Serum gegen **Gasbrand**, Antibotulique Serum)
 - (d) Mikroskopisches Präparat: ***C. tetani* und Gasbrand Clostridien nach Gram-Färbung**
 - (e) *C. difficile* auf dem CCFA Agar und Schnell-Test

Obligate anaerob Bakterien

Bacteriodes-Gruppe, Prevotella, Porphyromonas, Fusobacterium, Peptostreptococcusok (*Finegoldia magna*)

A. Methoden für Anaerob Züchtung: **Anaerostat, Thioglikolate, Holman**

B. Nicht Sporen bildende obligate anaerob Bakterien

- (a) Erreger Nachweis nach Fettsäure Bildung, MALDI-TOF
- (b) Antibiotikum Empfindlichkeit Test für anaerob Bakterien. Agardilution und E-Test.

C. Mikroskopisches Präparat: Plaut-Vincent angina

Spirochaeten

1. *Treponema* genus

- (a) Serologie: **VDRL, RPR, FTA, TPHA**, TIT (Nelson)
- (b) PCR in der Diagnose von Syphilis
- (c) Mikroskopisches Präparat: Plaut-Vincent angina

2. *Leptospira* genus

- (a) *Leptospira* mikroskopisches Präparat nach Silber-Impregnation
- (b) **Steril Korthof** Nährmedium und **Leptospira Kultur im Korthof-Nährmedium**

3. *Borrelia* genus

- (a) Zecke, die Entfernung von Zecken
- (b) ELISA und PCR

Woche 11 | **26. April**

Mykologie
Mikroskopische Morphologie
Kultivierung
Pathogenese

Woche 12 | **7. Mai (Zoom)**

Allgemeine Virologie
Mikroskopische Morphologie der Viren
Kultivierung der Viren
Haemagglutination, Haemadsorption,
Diagnostische Methoden

Woche 13 | **14. Mai**

Würmer
Mikroskopische Morphologie
Präparate der Würmer
Pathogenese
Entwicklungszyklus

Woche 14 | **21. Mai (Zoom)**

Protozoen
Mikroskopische Morphologie
Pathogenese
Entwicklungszyklus

2. Februar 2021

Prof. Dora Szabo
Direktorin

Dr. Bela Kocsis
Tutor