

| | | | | | |
|--|---|--------------|----------------------------------|--------|--|
|  UGR Universidad de Granada | PRACTICAS DE PARASITOLOGIA ALIMENTARIA | Asignatura | Parasitología alimentaria | | |
| | | Grado | CTA | | |
| | | Departamento | Parasitología | | |
| PROTOCOLO PRÁCTICAS PA (CTA) | CÓDIGO | EDICIÓN: | 01/03/2022 | PÁGINA | |

EQUIPOS

- Microscopio binocular
- Lupas
- Centrífugas
- Medios audiovisuales.
- Pesa tubos

INSTRUMENTAL

- Tijeras
- Pinzas
- Jeringuillas con aguja para extraer larvas de *Anisakis* spp

MATERIAL


- Cajas de preparaciones microscópicas.
- Preparaciones realizadas en fresco: Huevos de *Ascaris lumbricoides*, *Toxocara canis*, *Taenia* spp, quistes de *Giardia lamblia* y *Entamoeba coli*.
- Portaobjetos.
- Cubreobjetos.
- Pipetas Pasteur desechables.
- Tubos de ensayo
- Tapón de goma
- Vasos de precipitado
- Matraz 250 ml
- Embudo
- Gasas para filtrar
- Placas Petri

REACTIVOS

- Acetato de etilo
- Solución salina sobresaturada (agua destilada + ClNa)
- Solución salina (0'9/1000)
- Solución de Sulfato de Zinc (33%)
- Líquido de digestión de *Sarcocystis* spp (1,3 gr de Pepsina + 2,5 gr de ClNa + 3,5 ml de ClH hasta 500 ml de agua destilada)

PREPARACIÓN

PRÁCTICA Nº1: Métodos de detección de parásitos en agua, frutas y verduras. Observación e identificación de los mismos.

| | | | | | |
|--|---|--------------|----------------------------------|--------|--|
|  UGR Universidad de Granada | PRACTICAS DE PARASITOLOGIA ALIMENTARIA | Asignatura | Parasitología alimentaria | | |
| | | Grado | CTA | | |
| | | Departamento | Parasitología | | |
| PROTOCOLO PRÁCTICAS PA (CTA) | CÓDIGO | EDICIÓN: | 01/03/2022 | PÁGINA | |

Preparación de 2 vasos con muestras de parásitos.

Vaso A (Técnica de concentración de formas parasitarias por centrifugación): Huevos de *Ascaris lumbricoides*, quistes de *Giardia lamblia* y oquistes de coccidios.

Acetato de Etilo, pesa tubos, gradilla con dos tubos de ensayo, un tapón de goma, portas y cubres y pipetas Pasteur desechables.

Vaso B (Técnica de concentración de formas parasitarias por flotación con solución salina sobresaturada): Observación de huevos de *Taenia sp.* y de *Toxocara canis*.


Materiales: tubos de ensayo, portas, cubres y pipetas Pasteur desechables.

Observación de caja de preparaciones con:

- *Entamoeba histolytica*
 - Trofozoítos
 - Quistes
- *Giardia lamblia*
 - Trofozoítos
 - Quistes
- *Iodamoeba bütschlii*
 - Quistes
- *Balantidium coli*
 - Trofozoítos
 - Quistes
- *Entamoeba coli*
 - Quistes

Material necesario:

- En puestos:
 - Gradilla
 - 4 tubos de ensayo
 - 3 pipetas Pasteur
 - 1 tapón de goma
 - Portaobjetos
 - Cubreobjetos
- En fregaderos:
 - Pesa tubos
 - Cementerio
 - Acetato de etilo
 - Solución salina sobresaturada
 - Solución de Sulfato de Zinc
 - Caja de preparaciones
 - Vasos con muestras:

| | | | | | |
|---|---|--------------|----------------------------------|--------|--|
|  | PRACTICAS DE PARASITOLOGIA ALIMENTARIA | Asignatura | Parasitología alimentaria | | |
| | | Grado | CTA | | |
| | | Departamento | Parasitología | | |
| PROTOCOLO PRÁCTICAS PA (CTA) | CÓDIGO | EDICIÓN: | 01/03/2022 | PÁGINA | |

- Vaso A en fregadero 1
- Vaso B en fregadero 2

Día 2: Observación de trematodos y cestodos y disección de pescado.

A) Observación e identificación de trematodos y cestodos.

Caja de preparaciones con:

- *Fasciola hepatica*:
 - Adulto
 - Huevos
 - Miracidio
 - Redia
 - Cercaria
 - Metacercaria
- *Dicrocoelium dendriticum*
 - adulto
- *Clonorchis sinensis*
 - Adulto
- *Hymenolepis diminuta*
 - Huevos

B) Observación e identificación de parásitos (*Anisakis* spp) en el tejido muscular y en las vísceras de los peces (Disección de pescados).

Material necesario en cada puesto:


- Placa Petri con solución salina
- Tijeras
- Pinzas
- Jeringuilla con aguja
- Un trozo de papel de aluminio
- Bacaladillas

Día 3: Observación e identificación de parásitos en el tejido muscular y otros órganos de animales de abasto .Digestión muscular de las carnes procedentes de animales de abasto.

Digestión de carne para la observación de *Sarcocystis* spp.

Preparar líquido de digestión de *Sarcocystis*:

- Pepsina-----> 1,3 gr
- ClNa -----> 2,5 gr
- ClH -----> 3,5 gr
- Agua destilada --> 500 ml

| | | | | | |
|--|---|--------------|----------------------------------|--------|--|
|  ugr Universidad de Granada | PRACTICAS DE PARASITOLOGIA ALIMENTARIA | Asignatura | Parasitología alimentaria | | |
| | | Grado | CTA | | |
| | | Departamento | Parasitología | | |
| PROTOCOLO PRÁCTICAS PA (CTA) | CÓDIGO | EDICIÓN: | 01/03/2022 | PÁGINA | |

Caja de preparaciones con:

- *Trichinella spiralis* (adulto)
- *Trichinella spiralis* (larvas en musculo estriado)
- *Echinococcus granulosus* (adulto)
- *Echinococcus granulosus* (quiste hidatídico)
- *Taenia* spp. (cisticerco)
- *Sarcocystis* spp (tejido muscular)
- *Toxoplasma gondii* (quiste)
- Larvas de mosca (*Sarcophaga* y *Calliphora*, larvas II y III)

Material necesario:

- En puesto:
 - Portaobjetos
 - Cubreobjetos
 - Gradilla
 - 2 tubos de ensayo
 - 2 pipetas Pasteur
- En fregaderos:
 - Liquido de digestión de *Sarcocystis* spp.
 - Matraz de 250 ml
 - Embudo
 - Gasas para filtrar
 - Bote cementerio

Día 4: Métodos de detección y estudio, observación e identificación de huevos, larvas y adultos de artrópodos en granos, harinas, quesos y jamones.

Día 5: Examen práctico

OBSERVACIONES