


15.-BIBLIOGRAFIA (indicar título del libro, autor, Editorial y año de publicación)

- 1 - Pritchard, M.H. & Kruse G.O.W. (1982) The Collection and preservation of animal parasites. University of Nebraska Press, 141 pp.
- 11 - Richterjels, J.P. & Pritchard, M.H. (1982). A guide to the parasite collection of the world. Allen Press, 79 pp.
- 111 - Amato, J.F., Boeger, W.A. & Amato, S.B. (1991) Protocolo para laboratorio. Coleta e Processamento de Parasitos de Peixes. Univ. B. de Jaurim 90 pp.

FECHA: 15. 3. 96 BUE 1

FIRMA PROFESOR: M. O. de Nuij. FIRMA DIRECTOR:

Aclaración firma: M. OSTROWSKI. Sello Aclaratorio: 

NOTA: Para la validez de la información presentada se solicita que todas las páginas estén inicialadas y firmadas al final por el Señor Director del Departamento/Instituto/Carrera o Responsable del Área correspondiente y debidamente selladas y fechadas.

DIR: Se recuerda que los objetivos y los contenidos mínimos están incluidos en el Plan de Estudio respectivo y sólo son modificables por Resolución del Consejo Superior de la Universidad de Buenos Aires.-

TECNICAS HELMINTOLOGICAS

PROGRAMA

UNIDAD 1:

Registro de datos: información etiquetas de almacenaje, diferentes modelos de planillas para necropsias de los hospedadores.

Autopsia parasitológica: dónde coleccionar: temnocéfalos, aspidobotrios, digéneos (larvas y adultos), monogéneos, girocotilídeos, anfilínidos, cestodos (larvas y adultos), acantocefalos (larvas y adultos) y nematodos (larvas y adultos).

Tratamiento de los helmintos: extracción del hospedador, limpieza y relajación del material vivo (diferentes formas).

UNIDAD 2:

Fijación: fijadores más usados en helmintología para MO, ME, Scanning y técnicas moleculares. Fórmulas y modo de preparación. Propiedades a tener en cuenta para la elección.

Conservación: conservadores más usados. Propiedades. Fórmulas. Preparación.

Coloración: progresiva y regresiva. Coloración in vitro, usada para helmintos adultos: "transparentados". Colorantes más usados (hematoxilina, carmín de Langeron, carmín borácico, carmalumbre, eosina- orange G, verde luz). Fórmulas. Preparación.

Secuencia de coloración. Coloración in vivo, usada para estadios larvales, colorantes más usados (azul Nilo, rojo neutro, verde luz).

Diafanización y clarificación: como paso dentro de una secuencia de coloración. Uso exclusivo para ciertos grupos de helmintos. Clarificadores y diafanizadores más usados: ácido acético, creosota de Haya, benceno y xilol. Mezclas clarificadoras. Fórmulas.

Montaje: preparados temporarios, métodos para la observación in vivo: coloración de plata para cercarias. Preparados permanentes. Ventajas y desventajas. Medios de montaje: glicerina, gelatina, lactofenol y bálsamo de Canadá.

UNIDAD 3:

Cortes histológicos: introducción teórica. Fijación, deshidratación, inclusión en parafina.

Orientación del material y confección del taco. Nociones sobre el funcionamiento del micróscopio. Cortes, coloración y montaje.

Cortes gruesos (hand-cutting), preparación, su valor para resolver problemas taxonómicos rápidamente.

UNIDAD 4:

Colecciones helmintológicas: conservación y almacenamiento. Qué debe enviar el autor de una nueva especie. Conveniencia de revisar tipos y paratipos. Función del "curator".

BH
LIC. BEATRIZ GONZALEZ
SECRETARIA ACADEMICA
UNIVERSIDAD DE COLOMBIA - F.C.B. y P

M. A. P.