



Coordenação de Lab. de Vigilância Epidemiológica
Setor de Parasitologia/ Entomologia
Responsável Técnico: Dr Moacir Paranhos Silva

Diagnóstico parasitológico de doença de Chagas

1 – **Exame Direto** – Colheita no LACEN-BA:

- Colocar em uma lâmina:
- 01 gota de sangue total (polpa digital ou qualquer punção venosa)
- 01 gota de solução salina 0,9 %, homogeneizar
- Cobrir com lamínula
- Observar no microscópio com ocular de 10 e objetiva de 40.

2 - **Gota espessa**

- Colher 3 a 4 gotas de sangue do lobo da orelha, da polpa do dedo ou punção venosa sem anticoagulante, colocando na lâmina uma gota sobre a outra.
- Deixar secar a temperatura ambiente
- Desemoglobinizar com água destilada
- Deixar secar a temperatura ambiente
- Corar pelo Giemsa, Leishman, Wright ou Panóptico.
- Observar no microscópio com ocular de 10 e objetiva de 100(imersão).

3 – **Método de Strout**

- Retirar 5 ml de sangue
- Deixar coagular, até retração completa
- Separar o soro
- Centrifugar o soro – 160g/3 min
- Centrifugar o sobrenadante – 350/360 g, 1min
- Examinar o sedimento entre lamina e lamínula
- Corar o sedimento, se necessário

4 – **Hemocultura**

- Colocar 0,3 ml sangue total sobre NNN ou Schneider 20% de SBF
- Conservar a 27-28° C
- Observar no mínimo 30 dias
- Observar no microscópio com ocular de 10 e objetiva de 40.

5- **Inoculação em camundongos**

- Inocular 200ul de sangue, intraperitoneal em dois camundongos babys (vinte dias), por amostra
- Examinar sangue da cauda por 60 dias
- Observar no microscópio com ocular de 10 e objetiva de 40.

6 - **Pesquisa em creme leucocitário**

- Sangue colhido com anticoagulante
- Centrifugar 1500 r.p.m./ 10 min
- Remover o creme que se forma entre as hemácias e o sobrenadante
- Examinar no microscópio com ocular de 10 e objetiva de 40
- Transferir o creme e o sobrenadante para outro tubo
- Centrifugar a 1800 a 2000 rpm / 5 min
- Examinar o sedimento ao microscópio ou
- Fazer esfregaço, desmoglobinizar, fixar
- Corar pelo Giemsa, Leishman ,Wright ou Panóptico