SALUD

SECRETARÍA DE SALUD

LNR-INDRE BRUCELOSIS

EPIDEMIOLOGÍA
Epi-centro de la Salud Pública

QBP. Liz Grisel Beltrán Parra

Sinónimos

Brucelosis

Sir David Bruce

Enfermedad de Bang

Bernhard Bang

Presentación clínica

Fiebre ondulante

Localización geográfica :

fiebre de Malta, fiebre mediterránea
fiebre de Gibraltar, etc.

BRUCELOSIS

Genero:

Brucella

Especies:

B. abortus

B. melitensis

B. suis

B. ovis

B. canis

B. neotomae

Mecanismos de Transmisión

Contacto directo

Inhalación y contacto con animales infectados

Contacto indirecto

A través de alimentos (leche y sus derivados)

Material contaminado

Humanos

Es asociada al consumo de leche y quesos no pasteurizados

Ocupacional exposición en el laboratorio y por médicos veterinarios

- Datos clínicos
- Antecedentes epidemiológicos
- Resultados de laboratorio

Métodos de laboratorio:

- Métodos directos (bacteriológico)
 - Identificación del agente etiológico
- Métodos indirectos (serológico)
 - Anticuerpos específicos anti brucela

Diagnostico bacteriológico

Bacteriológico

Sangre, LCR,
Medula ósea, ganglios linfáticos,
Líquido sinovial

Cultivo

Aislamiento

Identificación de especie y biovariedades

Diagnóstico Bacteriológico

Cuando tomar la muestra	Etapa febril Tan pronto como sea posible Antes de iniciar tratamiento antibacteriano
Cantidad de muestras	Tomar 2 o 3 muestras en bacteriemia: Adultos: 8-10 mL Pediátricos de: 2-3 mL
Medio de transporte	Frasco para hemocultivo a temperatura ambiente sin refrigerar

Diagnóstico bacteriológico

Medio bifásico , Ruiz Castañeda

- Inocular inmediatamente.
- Incubar por 4 a 6 semanas a 37°C.
- Revisar los hemocultivos bañando la superficie diariamente.

Aislamiento

Medio de cultivo:

Agar soya tripticasa enriquecido

Agar sangre de carnero 10%

Mac Conkey

Condiciones de CO₂ a 37°C de 48 a 72 horas.

Condiciones de aerobiosis y anaerobiosis

Morfología colonial: colonias pequeñas de 1 a 2mm ,color ámbar.

Nivel de bioseguridad III

Pruebas de identidad:

Oxidasa

Catalasa

Tinción de Gram

Agglutination with polyvalent serum

Identificación

Especie y biovariedad

Bioquímicas	Urea TSI SIM Citrato de Simmons TSA con tira de acetato de plomo	+ Glucosa y lactosa - Movilidad :neg Indol: neg Negativo + Negativo
Crecimiento en colorantes	Tionina 1:25,000, 1:50,000 Fucsina básica 1:50,00; 1:100,000	Variable

Susceptibilidad a bacteriófagos	Tiblisi (Tb), Wydbrige (Wy), Berkeley (Bk)
Aglutinación con sueros monoespecificos	A y M

Determinación de especie y biovariedad

Con base a la morfología colonial las pruebas con colorantes y las pruebas bioquímicas y fisiológicas

Cuadro de identificación de especie y biovariedad

Tabla I. Especies que integran el género *Brucella*, hospedadores conocidos y características bioquímicas y antigénicas que permiten clasificarlas en biovariedades. A y M : configuraciones alternativas del PSO, R: LPS de las cepas rugosas.

Especie	Hospedador	Biovariedad	Producción de H ₂ S	Necesidad de CO ₂	Sensibilidad a los colorantes		Aglutinación con sueros monoespecíficos		
					Tionina	Fucsina	A	M	R
<i>B. melitensis</i>	Cabras, bovinos, ovino, cánidos, hombre	1	-	-	+	+	-	+	-
		2	-	-	+	+	+	-	-
		3	-	-	+	+	+	+	-
<i>B. abortus</i>	Bovinos, cánidos, hombre	1	+	+	-	+	+	-	-
		2	+	+	-	-	+	-	-
		3	+	+	+	+	+	-	-
		4	+	+	-	+	-	+	-
		5	-	-	+	+	-	+	-
		6	-	-	+	+	+	-	-
		7	+	-	+	+	+	+	-
		8	-	+	+	+	+	+	-
		9	+	+	+	+	-	+	-
<i>B. suis</i>	Cerdos, cánidos, hombre	1	-	-	+	-	+	-	-
		2	-	-	+	-	+	-	-
		3	-	-	+	+	+	-	-
		4	-	-	+	-	+	+	-
		5	-	-	+	-	-	+	-
<i>B. canis</i>	Cánidos, hombre		-	-	+	-	-	-	+
<i>B. neotomae</i>	Roedores		+	-	-	-	+	-	-
<i>B. ovis</i>	Ovinos		-	+	+	-	-	-	+
<i>B. maris</i>	Focas, leones marinos, delfines, ballenas.		-	-	-	-	-	-	-

Diagnóstico serológico

- Detección de anticuerpos anti-*Brucella*
- Aglutinación antígeno-anticuerpo

Diagnóstico serológico

Serológico

Prueba tamiz:

**Aglutinación con Rosa de Bengala
Cualitativa**

Pruebas confirmatorias

**Aglutinación Estándar en microplaca
Aglutinación con 2-mercaptoetanol en microplaca**

Semicuantitativa

Antígenos para el Diagnóstico serológico

Característica	Rosa de Bengala	Antígeno de Wright (Blanco)
Cepa	<i>Brucella abortus</i> 119-3 o 99S	<i>Brucella abortus</i> 119-3 o 99S
Concentración celular	10,0 ± 2	2,0 – 4.5%
pH	3.65 ± 0,05	6,5 – 8,0

Aglutinación con Rosa de Bengala

- Determina anticuerpos totales:
- pH de 3.65
- Sensible
- Especifica
- Cualitativa

Aglutinación con Rosa de Bengala

- 30 μ l de suero + 30 μ L de Rosa de bengala
- Lectura en 4 min

- **Reacción positiva: Formación de grumos de aglutinación.**
- **Reacción negativa: Ausencia de grumos de aglutinación.**
- **Cualquier resultado positivo en la prueba tamiz debe ser analizado con las pruebas confirmatorias que determinen el tipo de anticuerpos presentes, así como el título.**

Pruebas confirmatorias

Aglutinación estándar

Aglutinación 2-Mercaptoetanol

Inactiva a las IgM

Pruebas confirmatorias

	Aglutinación estándar	Aglutinación 2-ME
Suero	20 microlitros	20 microlitros
Diluyente	Solución salina fenolada Al 0.5%	Solución de 2-ME al 0.71%

180uL 100uL 100uL
20uL

Diluciones: 1:20; 1:40; 1:80.....1:5120

Pruebas confirmatorias

1:1280

1:320

1:20

1:640

Reacción positiva: formación de una malla de aglutinación y clarificación del medio

Reacción negativa: formación de un botón de sedimentación

Diagnóstico Bacteriológico

Pruebas confirmatorias.

❑ Aglutinación estándar en microplaca (SAT)

La prueba se considera positiva a partir de la dilución 1:80.

❑ Aglutinación con 2-mercaptoetanol (2-ME).

Los resultados en la prueba 2-ME se consideran significativos desde títulos de 1:20, reflejando una etapa activa de la infección.

Pruebas confirmatorias

Rosa de Bengala	Estándar	2-ME	Interpretación
Positiva	Negativa	Negativa	Indeterminado
Positiva	$\geq 1:80$	Negativa	Positiva
Positiva	$\leq 1:40$	1:20	Positiva
Positiva	$\leq 1:40$	Negativa	Indeterminado

Pruebas confirmatorias

Indeterminado:

15 días después de la primera toma

Pacientes confirmados :

2°,3° y 4° toma de muestra a los 30, 90 y 180 días respectivamente después de haber concluido el tratamiento.

Algoritmo de Diagnóstico serológico

NOM-022-SSA2-1994, Para la prevención y control de la brucelosis en el hombre

PRUEBA		POSIBLES	RESULTADOS	
	a	b	c	d
SAT	+	+	-	-
2-ME	-	+	+	-
Interpretación	Infección en etapa inicial	Infección de curso prolongado	Revisar técnica Repetir estudio	Repetir estudio, si se mantiene (-) se descarta brucelosis

Toma y manejo de envío de muestras

Objetivo de la toma de muestra

Obtener una muestra representativa cuali y cuantitativamente de un material biológico del paciente que oriente:

Diagnóstico

Tratamiento

Seguimiento

Prevención de una enfermedad

Toma de muestra

CODIGO de COLOR	ADITIVO	MUESTRA	ANALISIS
Rojo	Sin Aditivo	Suero	Química Serología
Rojo/Gris Amarillo Tapa Hemogard	Gel/Sin Aditivo	Suero	Química Serología
Celeste	Citrato	Plasma	Coagulación
Lila	EDTA	Plasma	Hematología
Verde	Heparina	Plasma	Química Serología
Negro	Citrato	Plasma	V.H.S.
Gris	Fluoruro	Plasma	Glucosa

- Introducir la muestra de sangre en el tubo de ensayo a través de las paredes y quitando la aguja de la jeringa.

Toma de muestra

Conservación de las muestras

Tipo de muestra	Número de muestra	Volumen de la muestra	Obtención	Envase	Conservación	Aditivos
Suero	1 ^a , 2 ^a , 3 ^a o 4 ^a muestra ^a	1.5 mililitros	La muestra es obtenida por personal calificado.	Tubo de ensaye que no sea de vidrio.	4 horas a 20-25°C 72 horas a 4-8 °C	Ninguno
				Tubo eppendorf	Después de 72 h congelar a -20°C	
Líquido cefalorraquídeo ^b	Una	1 mililitro	La muestra es obtenida por personal médico especialista	Tubo de ensaye que no sea de vidrio.	5 horas a 20-25°C 48 horas a 4-8 °C	Ninguno
				Tubo eppendorf	Después de 48 h congelar a -20°C	

a : Para confirmar el diagnóstico a los pacientes con resultado indeterminado se les solicitará por única vez una segunda muestra 15 días después de la primera toma. Se debe realizar el seguimiento de los pacientes con diagnóstico positivo, por lo que se realiza una segunda, tercera y cuarta toma a los 30, 90 y 180 días respectivamente una vez concluido el tratamiento.

b : Indicada para pacientes con caso sospechoso de neurobrucelosis.

LINEAMIENTOS DE VIGILANCIA POR LABORATORIO DE LA BRUCELOSIS

INSTITUTO DE DIAGNÓSTICO Y REFERENCIA EPIDEMIOLÓGICOS
"DR. MANUEL MARTÍNEZ BÁEZ"

OBJETIVOS

Establecer y dar a conocer de forma clara y definida,

- ✓ **procedimientos estandarizados de diagnóstico ,
control de calidad**
- ✓ **Garantizar la confiabilidad diagnóstico
serológico de la RNLSP-Bru**

RNLSP-Bru

- ✓ LNR-InDRE
- ✓ 31-LESP
- ✓ Laboratorios
jurisdiccionales o
locales

Lineamientos

*Algoritmo diagnóstico
- control de calidad

*Diagnóstico oportuno y confiable

*Garantice la competencia
diagnóstica de la RNLSP-Bru.

Estándares de calidad de la muestras

El estándar para la emisión de resultados es de 5 días hábiles para diagnóstico

Indicador	Tipo de indicador	Porcentaje Máximo	Valor del indicador	Fuente de información
Concordancia	Proceso	100	30	InDRE-SIS
Cumplimiento	Proceso	100	30	InDRE-SIS
Evaluación del desempeño	Desempeño	100	40	InDRE-SIS
Reconocimiento de la competencia técnica	Desempeño	100	40% de la calificación final	Supervisiones a los LESP

- Objetivo
- Evaluar el desempeño diagnóstico RNLS

Identificar a aquellos con áreas de oportunidad por fallas técnicas u operativas

SALUD

SECRETARÍA DE SALUD

SECRETARÍA DE SALUD
SUBSECRETARÍA DE PREVENCIÓN Y PROMOCIÓN DE LA SALUD
DIRECCIÓN GENERAL DE EPIDEMIOLOGÍA
DIRECCIÓN GENERAL ADJUNTA DE EPIDEMIOLOGÍA

Dirección de Vigilancia Epidemiológica de Enfermedades No Transmisibles