

GUÍA PARA EL CLIENTE

MUESTREO MICROBIOLÓGICO DE CANALES EN MATADERO

La siguiente información ha sido tomada del procedimiento de PrimusLabs, sin embargo no es el procedimiento completo, y es que se proporciona a usted como un recurso para que pueda desarrollar su propio plan de muestreo antes de la toma de muestras y el envío de su muestra a PrimusLabs para su análisis.

La representación de los resultados de los análisis del laboratorio PrimusLabs está limitada solamente a las muestras (por favor vea la responsabilidad de PrimusLabs al final de los resultados o en nuestro sitio web - www.primuslabs.com).

Esta información es utilizada por el personal de muestreo de PrimusLabs en la obtención de muestras de canales en matadero.

CANALES EN MATADERO (Bovinas, Porcinas)

I. Material, reactivos y equipo de muestreo.

- 1.1. Esponjas estériles de 2 x 1 pulgadas.
- 1.2. Agua peptonada (10 mL de solución estéril de peptona al 0,1% y cloruro de sodio al 0.85%) contenida en tubo con tapa de rosca estéril 16 x125 mm.
- 1.3. Bolsas whirl-pak estériles de 24 oz.
- 1.4. Plantilla o marco estéril de 100 cm².
- 1.5. Hieleras de plástico o de otro material aislante con tapa.
- 1.6. Bolsas refrigerantes ("Blue Ice") o bolsas de plástico impermeables con hielo cerradas.
- 1.7. Bata, Cofia, Cubrebocas y Guantes estériles desechables.

II. Recolección de la muestra.

2.1. Método no destructivo (método de esponja)

2.1.1. Humedecer durante 5 segundos 4 esponjas estériles de 2 x 1 pulgadas con 10 mL de agua peptonada.

2.1.2. Frotar una superficie de al menos 100 cm² de cada uno de los diferentes puntos de la canal, primero frotar en sentido vertical, después horizontal y finalmente en diagonal durante en tiempo de 20 segundos por superficie delimitada con una plantilla o marco estéril, aplicar la mayor presión posible. Utilizar una esponja para cada punto de la canal, para canales bovinas los puntos a muestrear serán la cadera, falda, pecho y cuello, mientras que para las canales porcinas los puntos a muestrear serán el pernil, lomo, vientre y cabeza (ver figura 1 y 2).

2.1.3. Colocar las esponjas del muestreo en una bolsa estéril para su transporte al laboratorio.

2.1.4. Si se van a realizar análisis de 2 patógenos o más, repetir la toma de muestra por cada patógeno a analizar.

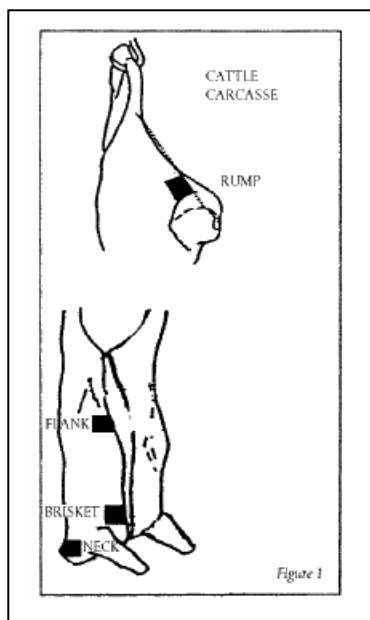


Figura 1

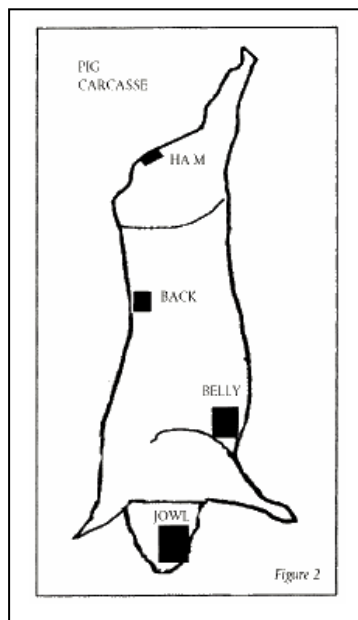


Figura 2

Donde:

Cattle carcasse: canal de bovino

Rump: Cadera

Flank: Falda

Brisket: Pecho

Neck: Cuello

Pig carcasse: canal de puerco

Ham: Pernil

Back: Lomo

Belly: Vientre

Jowl: Cabeza

2.2. Muestras de Aves

2.2.1. Recolección de muestra.

2.2.1.1. Tomar la unidad de ave completa o las piezas que sean necesarias con guantes estériles y colocar dentro de una bolsa estéril.

2.2.1.2. Utilizar instrumentos estériles para cortar las porciones (usualmente 200 g)

2.2.1.3. En caso de aves grandes como pavo, frotar con un hisopo previamente humedecido con agua peptonada sobre la piel y las partes internas del cascajo. Incluir el cuello y la rabadilla.

2.2.1.4. Alternativamente cortar de manera aséptica porciones de la piel del cuello y de la parte interna y colocarlas en una bolsa estéril para su transporte al laboratorio.

III. Identificación y conservación de la muestra.

3.1. Asegurar que cada muestra esté identificada correctamente mediante un rótulo o etiqueta que sea indeleble.



PRIMUS LABORATORIOS DE MÉXICO, S. DE R.L. DE C.V.

Av. Álvaro Obregón No.999 Sur Int. 301 Col. Guadalupe

Culiacán, Sinaloa C.P. 80220

Tel. y Fax (667)716-50-26 y 716-50-77

3.2. Para la conservación de la muestra es recomendable el empleo de recipientes con gel refrigerante ("Blue Ice"); en caso de utilizar hielo potable empacarlo en bolsas de plástico impermeables para minimizar la posibilidad de contaminación cruzada.