

## CARACTERIZACIÓN MICOLÓGICA DE LEVADURAS EN MUESTRAS DE LECHE DE BOVINOS CLÍNICAMENTE SANOS Y CON MASTITIS.

\*Segundo Zaragoza Carolina<sup>1</sup>, Contreras Caro del Castillo David Alejandro<sup>2</sup>, Becerril Castañeda Israel<sup>1</sup>.

1. Laboratorio de Micología Veterinaria de la Unidad de Servicios de Diagnóstico y Constatación-USEDICO del Centro de Enseñanza, Investigación y Extensión en producción Animal en Altiplano. 2. Departamento de Medicina y Zootecnia de Rumiantes. FMVZ. UNAM.

> Financiamiento: DGAPA. UNAM. PAPIME PE 206819/PE205522. c\_segund@yahoo.com.mx

# INTRODUCCIÓN

La leche es un producto de origen animal con alta importancia en el mundo, porque aporta los nutrientes necesarios para el adecuado desarrollo de los mamíferos que la consumen, incluido el humano. La leche de vaca es la más consumida mundialmente, siendo la mastitis infecciosa, uno de los principales problemas que afectan a las explotaciones pecuarias, situación que provoca pérdidas económicas por la disminución en la calidad y cantidad de leche, y la pérdida de los animales. Las levaduras del género Candida, se han reportado en la leche de vacas clínicamente sanas y con mastitis subclínica y clínica.

#### **OBJETIVO**

Caracterizar mediante métodos micológicos a los hongos levaduriformes aislados de muestras de leche de bovinos clínicamente sanos y con mastitis

### MATERIAL Y MÉTODOS

Se trabajaron un total de 385 muestras de leche de bovinos, 156 con mastitis subclínica, 117 con mastitis clínica y 112 clínicamente sanos. Las muestras fueron cultivadas en caldo YEPD (1% extracto de levadura, 2% de peptona y 2% de dextrosa), y resembradas en agar dextrosa Sabouraud (SDA) (Figura 1). La identificación incluyó, tinción de Gram (Figura 2), formación de pseudohifa (Figura 3), sensibilidad a la ciclohexamida al 0.1% (Figura 4), película en caldo Sabouraud (Figura 5), producción de ureasa (Figura 6), asimilación (Figura 7a) y fermentación de carbohidratos (Figura 7b), y desarrollo en agar Biggy y CHROMagar Candida (Figura 8).

#### **RESULTADOS**

Se obtuvo un 25.19% (97/385) de aislados del género Candida. De la leche de bovinos con mastitis subclínica se obtuvieron 46 aislados, 38 de *C. glabrata*, 4 de *C. krusei* y 2 de C. guilliermondii. De los bovinos clínicamente sanos se obtuvieron 28 aislados: 21 de C. glabrata, 2 de C. famata, 2 C. kefyr, 1 C. krusei, 1 C. guilliermondii y 1 C. lusitaniae. Mientras que de las muestras de bovinos con mastitis clínica se obtuvieron 25 aislados, 12 C. krusei, 5 C. glabrata, C. tropicalis, 2 C. parapsilosis, 1 C. famata, 1 C. guilliermondii y 1 C. lusitaniae. Cuadro 1.

Cuadro 1. Especies del género *Candida* aisladas a partir de leche de bovinos clínicamente sanos v con mastitis.

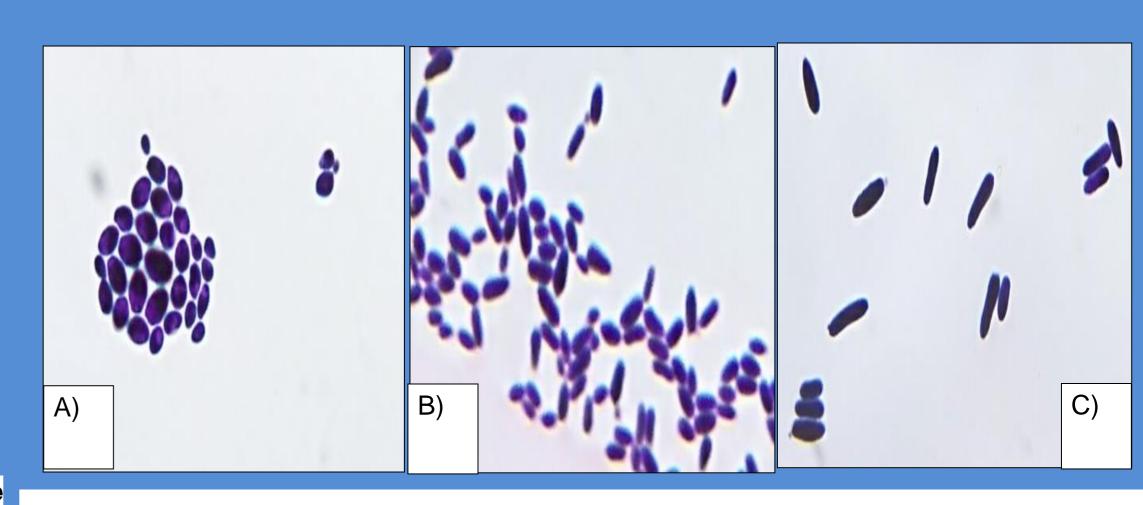
isons as betines similarities sames y som mastrici				
Género y especie	n	Mastitis subclínica n = 156	Clínicamente sanos n = 112	Mastitis clínica n = 117
Candida glabrata	64	38	21	5
Candida krusei	17	4	1	12
Candida guilliermondii	4	2	1	1
Candida famata	3	0	2	1
Candida tropicalis	3	0	0	3
Candida kefyr	2	0	2	0
Candida parapsilosis	2	0	0	2
Candida lusitaniae	2	0	1	1
Rhodotorula spp	2	2	0	0
TOTAL	99	46	28	25

### **CONCLUSIONES**

En la leche de bovinos se aísla con mayor frecuencia diversas especies del género *Candida*, siendo *C. glabrata* la más frecuente en animales clínicamente sanos y con mastitis subclínica, mientras que C. krusei se aísla principalmente en animales con mastitis clínica. La presencia de estos microorganismos en procesos infecciosos provoca la disminución en la producción y en la calidad de la leche, provocando importantes pérdidas económicas en la industria lechera.



Figura 1. Aislamientos de levaduras a partir de leche de macroscópicas. Donde: 1 = Colonia blanca de consistencia morfologías: redonda (a), elíptica (b), alargada (c). seca, 2 a 6 colonias blancas, cremosas.



bovinos. Las colonias levaduriformes desarrolladas en SDA Figura 2. Tinción de Gram. A partir de los cultivos en los que se observó de 24 a 48 h a 37°C, mostraron diversas morfologías desarrollo de colonias, se realizó la tinción de Gram, observándose diversas





Figura 3. Formación de pseudohifa en agar arroz. Una asada de los cultivos aislados se inocularon por estría continua y se coloco un cubreobjetos. La incubación se realizó a 37°C por 24 h. La observación del desarrollo de las pseudohifas, se visualiza como filamentos alrededor de la colonia y al microscopio (10X) donde: A) Pseudohifas de C. albicans y B) No formación de pseudohifas de *C. glabrata*.





Figura 4. Sensibilidad a la ciclohexamida al 0.1%. Prueba realizada en caldo YNB adicionado con 0.1% de ciclohexamida. Donde: A) Cultivo de uno de los aislados obtenidos sin desarrollo y B) Cultivo de *C. albicans* ATCC 10231 con turbidez producida por el desarrollo de la levadura.

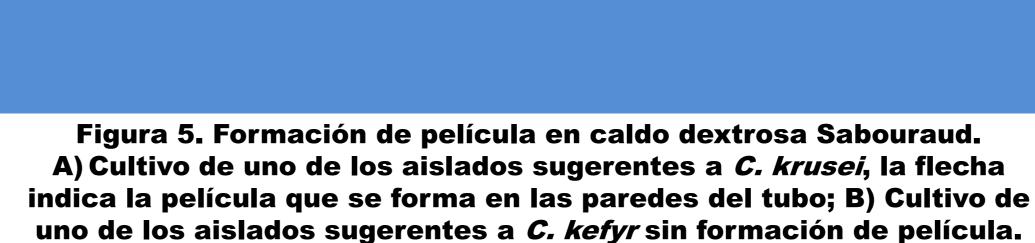




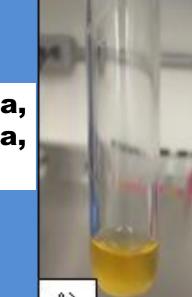






Figura 6. Producción de ureasa. La prueba se realizó para el control positivo (A) con uno de los cultivos obtenidos sugerente a *C. krusei* y para el control negativo (B) con uno sospechoso de *C. glabrata.* 

Figura 7a. Asimilación de carbohidratos. A) Prueba positiva, acidificación del medio en color amarillo; B) Prueba negativa, medio sin cambio de color .





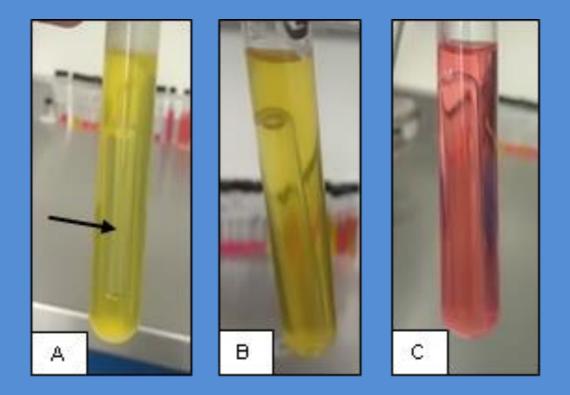


Figura 7b. Fermentación de carbohidratos. A) Acidificación del medio y producción de gas; B) Acidificación del medio sin produccipon de gas y C) No cambio de color ni producción de gas.

Figura 8. Cultivos de C. glabrata en: A) CHROMagar Candida, aislados en tonos rosas claro mate. B) Agar Biggy, aislados en tonos café rojizo. Donde: 1= C.glabrata (Instituto Pasteur) y 2-8= aislados.





Chromoagar Candida