

CRIPTOCOCCOSIS

Micología ULPGC



☒ Cultivo y morfología

CRIPTOCOCOSIS

Begoña Acosta Hernández



☒ Lesión: ganglios aumentados de tamaño

CRIPTOCOCOSIS

Begoña Acosta Hernández



Micología ULPGC

Clínica San José

☒ Lesión: ganglio fistulizado

CRIPTOCOCOSIS



Begoña Acosta Hernández

Micología ULPGC
Clínica San José

☒ ganglios normales tras tratamiento

CRIPTOCOCOSIS

Begoña Acosta Hernández



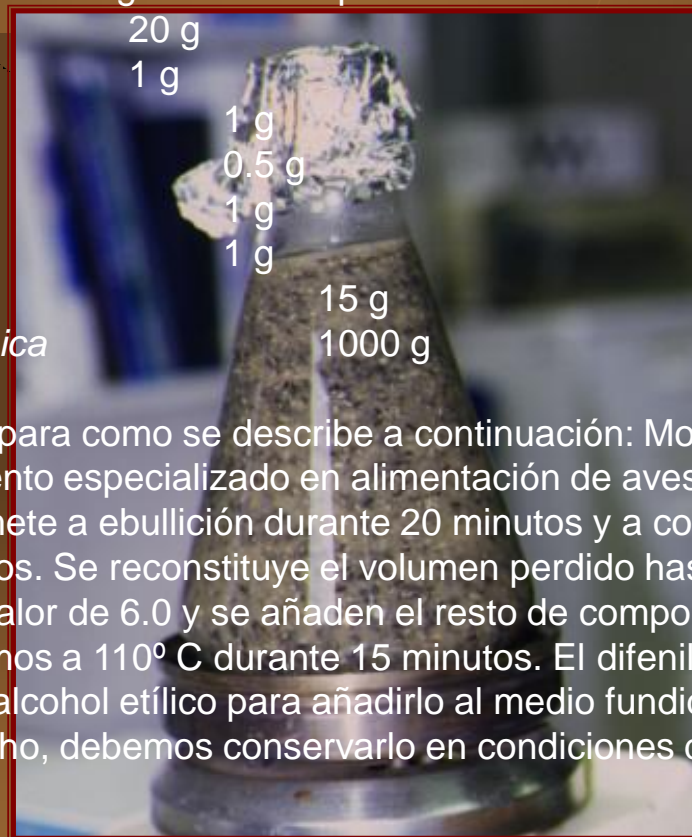
Micología ULPGC
Clínica San José



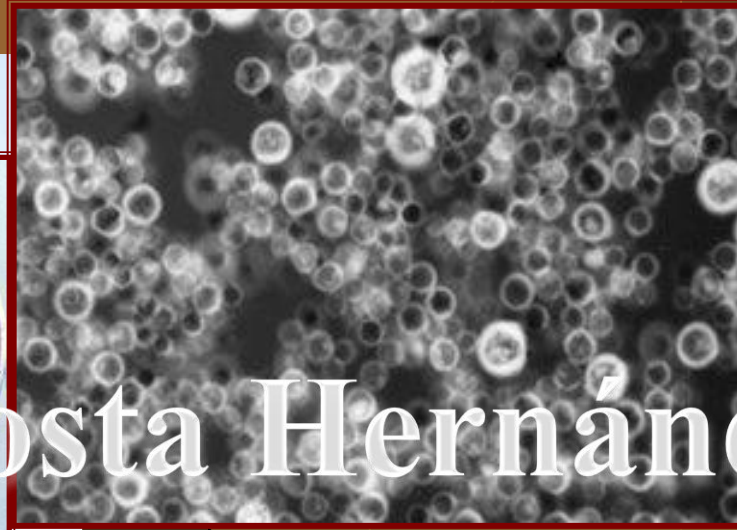
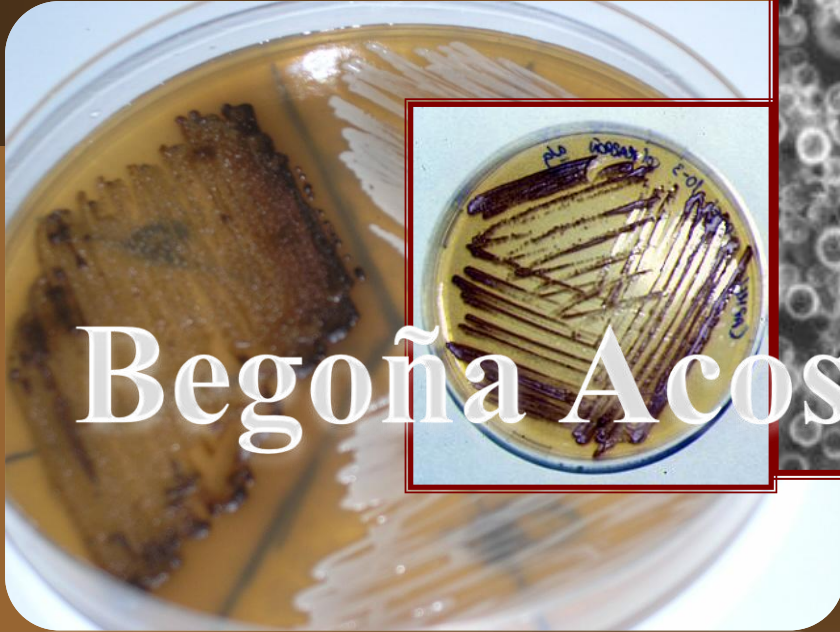
AGAR DE STAIB (*Guizotia abyssinica* o Agar semillas de Niger)

Medio utilizado para aislar *Cryptococcus neoformans* por ser la única especie del Género que al metabolizar la *Guizotia abyssinica* (negrilla), produce melanina originando un color marrón oscuro. El cloranfenicol adicionado al medio lo convierte en un medio selectivo. Se utilizó la variante, propuesta por Swinne- Desgain en 1975, al medio original de Shields y Ajello en 1966 con los siguientes componentes:

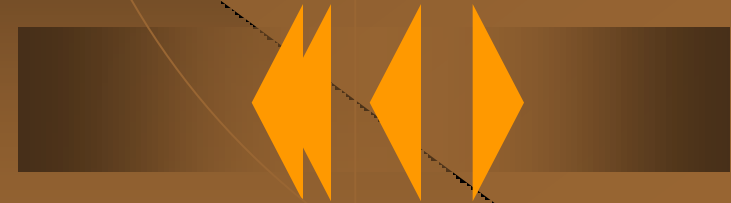
- Glucosa (PANREAC)
- Creatinina (SIGMA)
- KH_2PO_4 (MERCK)
- Mg SO_4 (MERCK)
- Cloranfenicol (SIGMA)
- Difenilo (SIGMA)
- Agar (PANREAC)
- Extracto acuoso de *Guizotia abyssinica*



La elaboración del medio se prepara como se describe a continuación: Molemos 50 gramos de semilla de negrilla (comprada en un establecimiento especializado en alimentación de aves), a la cual le añadimos 1.000 ml de agua destilada (Figura 24). Se somete a ebullición durante 20 minutos y a continuación colamos y filtramos para eliminar los residuos más groseros. Se reconstituye el volumen perdido hasta el original con agua destilada. Tras esto, ajustamos el pH hasta un valor de 6.0 y se añaden el resto de componentes a excepción del difenilo. Disolvemos por ebullición y esterilizamos a 110° C durante 15 minutos. El difenilo es insoluble en el agua y por lo tanto lo debemos disolver en 5 ml de alcohol etílico para añadirlo al medio fundido. Este paso lo debemos realizar previo a la esterilización. Una vez hecho, debemos conservarlo en condiciones de refrigeración (4°C).

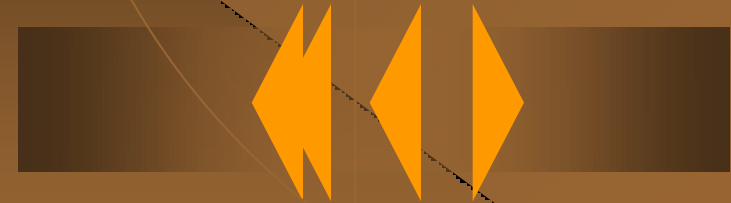
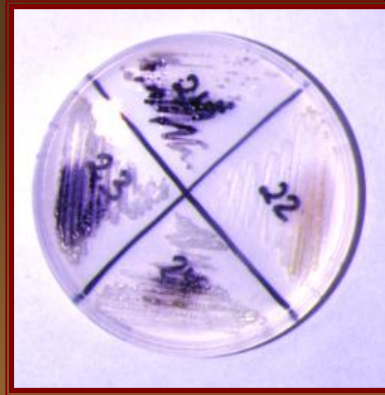


Begoña Acosta Hernández



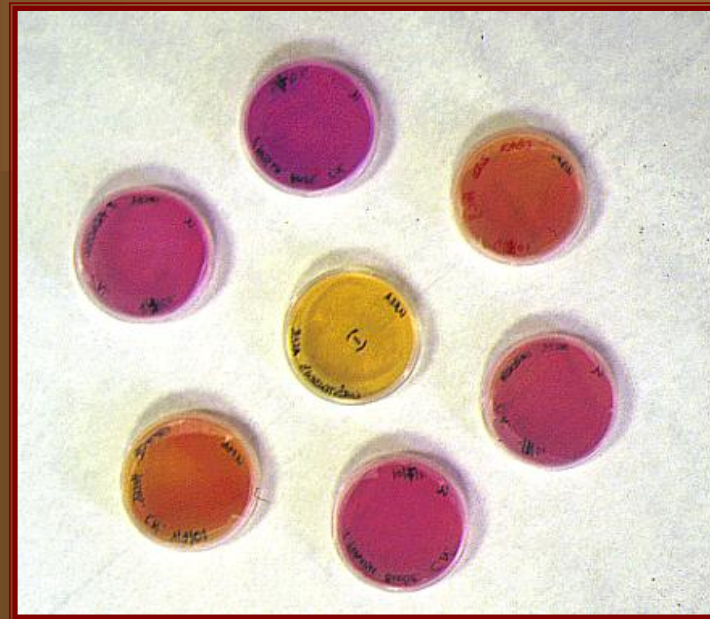
•Producción de amiloides en medio de Aschner

Sembramos con asa de siembra, a partir de cultivos de 48 horas en Agar Glucosado de Sabouraud, en medio de Aschner e incubamos a 30°C durante un periodo de 14 días. Todas las levaduras del Género *Cryptococcus*, producen sustancias análogas al almidón en menos de 14 días. Pasado dicho tiempo, adicionamos unas gotas de lugol al medio, de tal forma que la presencia de compuestos análogos al almidón, tiñen el medio de un color azul profundo (Hermoso y cols., 1984 A). Como control negativo empleamos la cepa CECT 1001 de *C. albicans*.



Color azul profundo en el medio de Aschner. Control negativo:
C. albicans

Prueba de la ureasa



La prueba se considerará positiva si se produce un cambio de color de amarillo (pH 5,8) a azul intenso (pH > 7,0) en el periodo de tiempo previamente descrito. Se empleó como control negativo una cepa de referencia de *C. neoformans* var. *neoformans* (CECT 1078) y como control positivo una cepa de referencia de *C. neoformans* var. *gattii*.



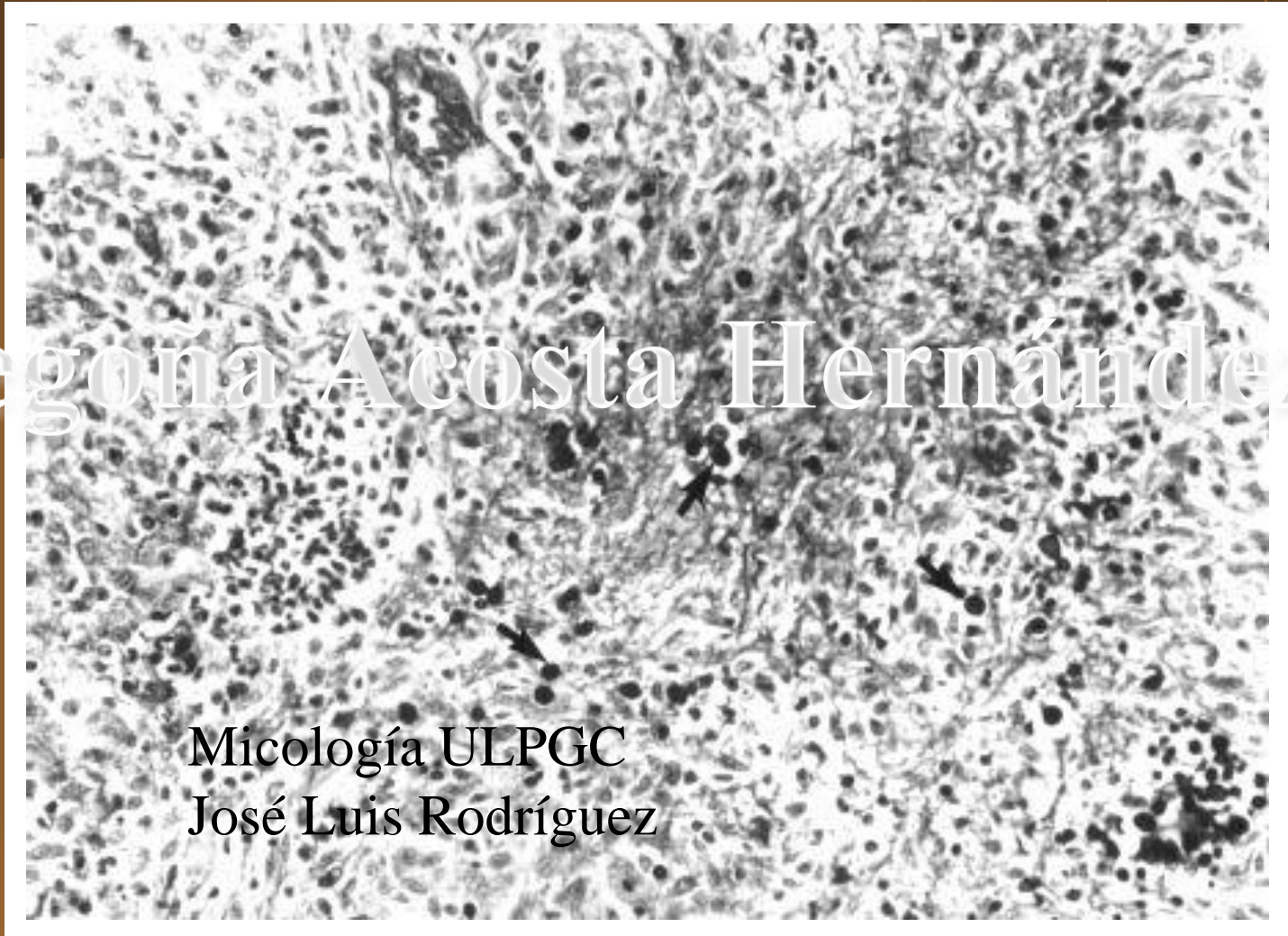
**Medio de canavanina
glicina azul de bromotimol**

C. neoformans var. *gattii* tolera la L-canavanina hasta concentraciones de 960 mcg/ml, y por lo tanto puede crecer utilizando la glicina como fuente de carbono, lo que alcaliniza el medio, virando a azul cobalto. Sin embargo, la variedad *neoformans* es sensible a la L-canavanina y es incapaz de utilizar la glicina como única fuente de carbono y por lo tanto ni crece ni produce alteraciones en dicho medio (Hermoso de Mendoza, 1984; Mitchell y Perfect, 1995).

☒ Corte histológico

CRIPTOCOCOSIS

Begoña Acosta Hernández



Micología ULPGC
José Luis Rodríguez