

Anexo 1. Preparación de reactivos utilizados en experimentación con *C. elegans*

Agar NGM

Colocar en un matraz Erlenmeyer de un litro mL de agua bidestilada. Agregar 1 mL de CaCl_2 (1 M), 20 mL de buffer fosfatos pH 6.0 y 1 mL de MgSO_4 (1M). Utilizar una barra magnética grande para agitar la mezcla anterior. Disolver posteriormente 2.5 g de bacto peptona, 3 g de NaCl y 1 mL de 0.005% colesterol en etanol. Retirar la barra magnética y agregar 24 g de bacto agar. Cubrir el matraz con un tapón de algodón y papel aluminio y esterilizar por 20 min. Finalmente, el agar se debe vaciar en cajas de Petri en la campana de flujo laminar.

Buffer M9 isotónico

Pesar 6 g de Na_2HPO_4 , 3 g de KH_2PO_4 , 5 g de NaCl y 0.107 g de MgSO_4 y disolverlas en 1 L de agua bidestilada Esterilizar durante 20 minutos.

Stock Rojo Oleoso (0.5%)

Diluir 0.5 g de colorante en 100 mL de isopropanol anhidro. Mezclar a temperatura ambiente por 2 días para equilibrar la solución. Filtrar con papel filtro para eliminar trazas insolubles y almacenar en frasco limpio a temperatura ambiente.

Buffer MRWB 2X

Se realiza empleando 160 mM KCl, 40 mM NaCl, 4 mM Na_2EGTA y ajustando el β -mercaptoetanol a un 0.2%.

PBS 1x

Pesar 8 g NaCl, 0.2 g KCl, 1.44 g Na_2HPO_4 y 0.24 g KH_2PO_4 y disolverlos en un litro de agua bidestilada. Ajustar a pH 7.4 con HCl y esterilizar.

PBStX 1X 0.01%

Agregar 10 μL de Triton X-100 a 100 mL PBS 1X.

Rojo Oleoso

Preparar una solución de trabajo al 60% con agua bidestilada a partir del *stock*. Mezclar la solución de trabajo al menos una hora a temperatura ambiente para equilibrarse. Posteriormente, centrifugar a 5000 RPM durante 3 minutos y filtrar el sobrenadante.