

Müller-Hinton Agar (MHA) und MHA supplementiert mit Pferdeblut und NAD (MH-F)

MHA wird für die Empfindlichkeitstestung schnell wachsender, nicht anspruchsvoller Mikroorganismen verwendet. MHA supplementiert mit 5% defibriertem Pferdeblut und 20 mg/L β -NAD wird zur Testung von *Streptococcus* spp., *Haemophilus* spp. und einiger anderer anspruchsvoller Mikroorganismen verwendet. Fertige Agar Platten können kommerziell erworben oder wie folgt selbst hergestellt werden:

Reagentien	
1.	MHA Pulver von kommerzieller Quelle
2.	Defibriertes Pferdeblut
3.	β -Nicotinamid Adenin Dinukleotid (β -NAD). β -NAD Stock-Lösung in sterilem, deionisiertem Wasser mit einer Konzentration von 20 mg/mL herstellen und steril filtrieren. Kann bei -20°C in Aliquoten aufbewahrt werden.

Herstellen der Nährböden	
1.	Herstellen und Autoklavieren von MHA entsprechend den Angaben des Herstellers.
2.	Medium auf unter 50°C abkühlen lassen.
3.	Für MH-F, 50 mL defibriertes Pferdeblut und 1 mL β -NAD Stock-Lösung pro Liter unter sterilen Kautelen zugeben. Gut mischen und sofort Platten giessen.
4.	Das Medium in sterile Petrischalen so abfüllen, dass die Schichtdicke $4\text{ mm} \pm 0.5\text{ mm}$ beträgt (25 mL für eine Petrischale mit einer Durchmesser von 90 mm, 70 mL für eine Petrischale mit einem Durchmesser von 150 mm).
5.	Agar fest werden lassen, bevor die Platten bewegt werden.
6.	Die Oberfläche der Platten soll vor Gebrauch trocken, aber nicht ausgetrocknet sein.

Aufbewahren der Nährböden	
1.	Platten in belüfteten Plastikboxen bei $8-10^{\circ}\text{C}$ aufbewahren. Alternativ können die Platten bei $4-8^{\circ}\text{C}$ in verschlossenen Plastiksäcken gelagert werden.
2.	Wenn Platten selbst gefertigt werden, den Prozess in ein Qualitätssicherungsprogramm aufnehmen.
3.	Kommerziell erworbene Platten wie vom Hersteller empfohlen aufbewahren und das Ablaufdatum beachten.

Qualitätskontrolle	
1	Ein pH-Meter verwenden, um den pH-Wert zwischen 7.2-7.4. einzustellen.