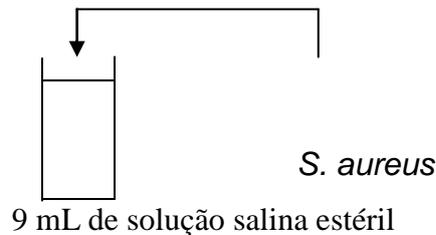


NEUTRALIZAÇÃO DO SISTEMA CONSERVANTE

1- PREPARO DA SUSPENSÃO MICROBIANA

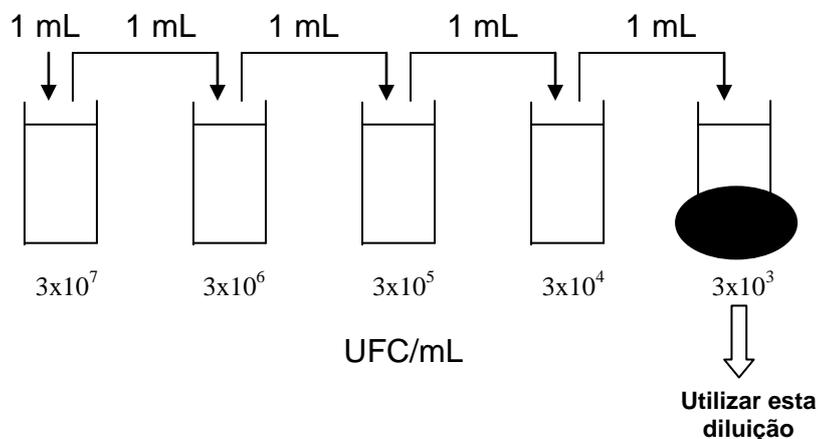
Em ambiente estéril, fazer uma suspensão do microrganismo *S. aureus* de acordo com a escala 1 de Mc Farland (3×10^8 UFC/mL).



Concentração final da suspensão microbiana: 3×10^8 UFC/mL

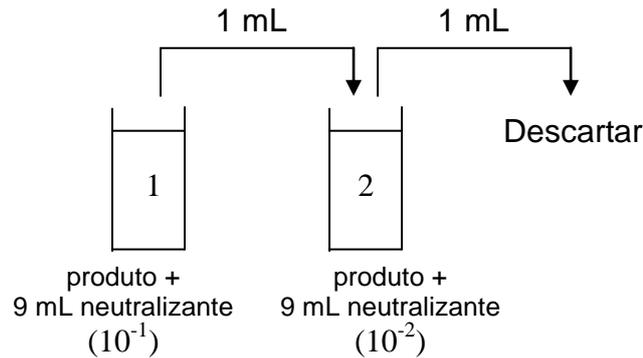
2- DILUIÇÃO DA SUSPENSÃO MICROBIANA

Em tubos contendo 9,0 mL de solução salina estéril 0,9%, fazer a diluição da suspensão microbiana obtida acima.



3- PREPARO DA AMOSTRA

Em ambiente estéril pesar, em béquer, 1g do produto e adicionar, cuidadosamente, 9 mL do neutralizante (estéril). Homogeneizar, com auxílio de bastão de vidro estéril, e colocar o conteúdo do béquer no tubo de ensaio que continha o neutralizante (tubo 1).



Diluição do conservante do produto

- 1- Após a realização da diluição, retirar 1 mL do conteúdo do tubo número 2 e desprezar.
- 2- Adicionar 1 mL da suspensão de microrganismos (3×10^3 UFC/mL) em cada um dos tubos.
- 3- Homogeneizar cuidadosamente a solução.
- 4- Transferir 200 μ L de cada uma das diluições para placas de Petri contendo meio triptona-soja (duplicata).
- 5- Incubar as placas de 30 a 35°C, durante 24 a 48 horas.

4- CONTROLE DO TESTE

4.1- Solução salina

- 1- Em tubos contendo 9 mL de solução salina estéril 0,9%, transferir 1 mL da suspensão de microrganismos (3×10^3 UFC/mL).
- 2- Homogeneizar cuidadosamente a solução.
- 3- Transferir 200 μ L da solução salina + microrganismos para placas de Petri contendo meio triptona-soja (duplicata).
- 4- Incubar as placas de 30 a 35°C, durante 24 a 48 horas.

4.2- Neutralizante

- 1- Em tubos contendo 9 mL de solução de neutralizante, transferir 1 mL da suspensão de microrganismos (3×10^3 UFC/mL).
- 2- Homogeneizar cuidadosamente a solução.
- 3- Transferir 200 μ L da solução neutralizante + microrganismos para placas de Petri contendo meio triptona-soja (duplicata).
- 4- Incubar as placas de 30 a 35°C, durante 24 a 48 horas.