

Technique aseptique de base

Contexte

Dans le cadre de la résidence de biomimétisme à l'Hôtel Pasteur à Rennes en 2017, création d'un carnet de techniques pour aseptiser / stéréliser le matériel et espace de travail pour de la biologie DIY.

Techniques

La protection d'abord

- Protéger les yeux, les muqueuses, les coupures ouvertes et les plaies du contact avec du matériel dédié et classé comme risque biologique dans les déchets
- Utilisez des gants, des lunettes, des masques et des vêtements de protection si nécessaire.
- Effectuer toutes les opérations de culture dans un capot à flux laminaire si possible, ou dans la mesure dans une hôte faite maison.
- Désinfecter toutes les surfaces avant utilisation une solution désinfectante.
- Essuyez la surface de travail généreusement avec d'éthanol 70%.
- Étaler périodiquement une solution d'éthanol à 70% sur l'extérieur des gants afin de minimiser la contamination. Remplacez-les si ils sont déchirés.
- En cas de déversement, répandre une solution d'alcool à 70% immédiatement avec des lingettes appropriées et utiliser des écouvillons.
- Jeter les gants après utilisation et ne pas les porter lors de pratique dans une autre zone de laboratoire. N'entrez dans la zone de travail que ces éléments nécessaires à une procédure particulière.
- Laissez un large espace libre au centre du capot (pas seulement le bord avant) pour fonctionner. Ne pas encombrer la zone pour éviter le blocage du débit d'air approprié et minimiser les turbulences.
- Éponger avec de l'alcool 70% toute la verrerie (bouteilles moyennes, béchers, etc.), puis essuyer avant de les placer dans l'appareil de travail.
- Disposez la zone de travail pour avoir un accès facile à tout cela sans avoir à atteindre plus d'un élément pour obtenir un autre (surtout sur une bouteille ou un flacon ouvert).
- Utilisez des pipettes emballées stériles et jetez-les après utilisation dans un conteneur de déchets à risque biologique. Ou à défaut, pour ces manipulation acceptant le risque de contamination légère, des pipettes passée à l'éthanol pour sous flamme sans faire de dépôt carboné
- Vérifiez que l'emballage de la pipette stérile n'est pas cassé ou endommagé.

Inspecter les récipients de transfert avant d'utiliser

- un flacon en T doit être exempt de contamination ou de rupture visible, ou d'un contenant insuffisant identification.
- Le plastique qui recouvre le flacon doit être intact.
- Bouteilles - Vérifiez les fissures, les dates d'expiration.
- Flacons Spinners - Vérifiez les fissures, les dates d'expiration et le bon assemblage.
- Jeter tout danger biologique ou matériel contaminé immédiatement, dans un sac DASRI.
- Les aiguilles vont dans une boîte à aiguilles qui ne va pas dans les poubelles courantes
- Ne faites jamais de pipetage buccal. Le pipetteur doit être utilisé, faut pas aspirer avec la bouche.
- Lors de la manipulation de récipients stériles avec des bouchons ou des couvercles, placez le capuchon sur le côté s'il doit être posé sur la surface de travail.
- Assurez-vous de ne pas toucher la pointe de la pipette sur le bord de tout flacon ou bouteille stérile.
- Nettoyez la zone de travail lorsque vous avez terminé en essuyant avec l'alcool 70%

From:

<https://wiki.kaouenn-noz.fr/> - **Kaouenn-noz**

Permanent link:

https://wiki.kaouenn-noz.fr/prototypes:techniques:aseptique_de_base

Last update: **2021/05/28 13:35**

