

Sperm VitalStain™

Application envisagée

Une technique de coloration optimisée pour évaluation de vitalité des spermatozoïdes.

Composants

Chlorure de sodium
Eosine Y
L'eau purifiée
Nigrosine
Formaline

Conservation et stabilité

Conserver à une température comprise entre 10 et 40 °C. Dans ces conditions, Sperm VitalStain™ a une durée de conservation de 24 mois. La date d'expiration est indiquée sur les flacons et les cartons.

Précautions et avertissements

- Sperm VitalStain™ ne présente aucun risque d'incendie ou de combustion. Une fiche de données de sécurité peut être obtenue auprès du distributeur ou du fabricant (voir nidacon.com)
- Ne pas utiliser le contenu si le sceau prouvant l'intégrité est brisé ou si bouchon vient accidentellement en contact avec les surfaces non stériles.
- Ne pas réutiliser.
- En cas de contact avec la peau, rincer abondamment à l'eau.
- En cas de contact avec les yeux, rincer abondamment à l'eau pendant 15 minutes et contacter les urgences.

Commandes

Volume
2x10 ml

N° article
SVS-010



www.nidacon.com

le fabricant:
Nidacon, Flöjelbergsgatan 16 B, SE-431 37 Mölndal, Sweden
Tel: +46-31-703 06 30, Fax: +46-31-40 54 15
E-mail: contact@nidacon.com, www.nidacon.com



Nidacon

Pour de plus amples informations ou une aide, veuillez contacter votre distributeur ou le fabricant.

Réactifs et équipements

- Sperm VitalStain™
- Microscope optique (grossissement x400-1000)
- Lames pour microscope
- Pipette
- Tube à essai
- DPX
- L'huile à immersion

Procédure de coloration à l'aide de Sperm VitalStain™

1. Bien mélanger Sperm VitalStain™ avant utilisation.
2. Ajouter un volume équivalent de Sperm Vitalstain™ à l'échantillon de sperme (par ex. 50 µl de SVS + 50 µl de sperme).
3. Laisser incuber pendant 30 secondes à température ambiante.
4. Utiliser votre méthode habituelle pour préparer une lame ou utiliser la méthode décrite ci-dessous.
5. A l'aide d'une pipette, transférer une goutte de 20 µl sur une lame pour microscope étiquetée, en faisant un fil/une ligne de liquide au milieu de la lame.
6. Recouvrir cette lame d'une autre lame et, lorsque la goutte est répartie de façon uniforme entre les deux lames, les séparer d'un mouvement horizontal. Cette méthode vous permet d'obtenir deux lames utilisables.
7. Laisser sécher les lames à l'air et examiner directement. Monter avec du DPX ou un liquide de montage équivalent pour un stockage pour une utilisation ultérieure.
8. Examiner à l'aide d'un objectif 40x sur fond-clair ou d'un objectif 100x sous de l'huile à immersion.
9. Compter 200 spermatozoïdes. Les blancs (non colorés) sont classés comme vivants et les rouges ou roses sont classés comme morts. Les spermatozoïdes colorés uniquement au niveau de la pièce intermédiaire sont classés comme vivants.

