English

SAGE™
Warming Kit

For laboratory procedures only; other uses must be qualified by the end user.

Product Description	REF Number
1.0 M Sucrose Warming Solution	ART-8030-A
0.5 M Sucrose Warming Solution	ART-8030-B
MOPS Solution	ART-8030-C

CE 2797

INTENDED USE
These products are intended for the recovery of human embryos (pronuclear zygotes through day 3 cleavage stage embryos and blastocysts stage embryos) that have been vitrified using the SAGE™ Vitrification Kit (Ref # ART-8025). This kit is designed to be used in conjunction with the SAGE™ Vitrification Kit (ART-8025) for ultra-rapid freezing of specimens.

PRODUCT DESCRIPTION
1.0 M Sucrose Warming Solution (ART-8030-A) is a MOPS buffered solution of modified HTF containing non-essential and essential amino acids, gentamicin sulfate (10 mg/L), 1.0 M sucrose and 12 mg/mL human serum albumin.

0.5 M Sucrose Warming Solution (ART-8030-B) is a MOPS buffered solution of modified HTF containing non-essential and essential amino acids, gentamicin sulfate (10 mg/L), 0.5 M sucrose and 12 mg/mL human serum albumin.

MOPS Solution (ART-8030-C) is a MOPS buffered solution of modified HTF containing non-essential and essential amino acids, gentamicin sulfate (0.01 g/L) and 12 mg/mL human serum albumin.

This product contains 10mg/L of gentami-cin, an aminoglycoside antibiotic.

MATERIALS PROVIDED IN THE VITRIFICATION WARMING KIT
1 x 4 mL vial of 1.0 M Sucrose Warming Solution (REF ART-8030-A)

1 x 2 mL vial of 0.5 M Sucrose Warming Solution (REF ART-8030-B)

1 x 6 mL of MOPS Solution (REF ART-8030-C)

PRECAUTIONS AND WARNINGS
Warning: The long term safety of embryo(s) vitrification on children born from this procedure is unknown.

Caution: The safety and effectiveness of vitrification has not been fully evaluated in human embryos that have not yet reached the blastocyst stage of development. To date, live births have been reported from cleavage-stage embryos vitrified on day 3 of development (Desai et al., 2007) and clinical pregnancies have been established from vitrified zygotes (Selman & El-Danasouri, 2002).

Caution: The user should read and understand the Directions for Use, Precautions and Warnings, and be trained in the correct procedure before using the Vitrification and Vitrification Warming Kits for vitrification of human embryos.

The 1.0 M Sucrose Warming Solution (ART-8030-A) component in this kit contains 12 mg/mL human serum albumin.

The 0.5 M Sucrose Warming Solution (ART-8030-B) component in this kit contains 12 mg/mL human serum albumin.

The MOPS Solution (ART-8030-C) component in this kit contains 12 mg/mL human serum albumin.

This product contains the antibiotic gentamicin sulfate. Appropriate precautions should be taken to ensure that the patient is not sensitized to this antibiotic.

Caution: U.S. Federal law restricts this device to sale by or on the order of a physician or a practitioner trained in its use.

This product contains albumin, a derivative of human blood.

Caution: All blood products should be treated as potentially infectious. Source material from which this product was derived was found negative when testing for antibodies to HIV-1/HIV-2, HCV and non-reactive for HBsAg, HCV RNA and HIV-1 RNA. No known test methods can offer assurances that products derived from human blood will not transmit infectious agents. Donors of the source material have been screened for Creutzfeldt-Jacobs disease (CJD). Based on effective donor screening and product manufacturing processes, it carries an extremely remote risk for transmission of viral diseases. A theoretical risk for transmission of CJD is also considered extremely remote. No cases of transmission of viral diseases or CJD have ever been identified for albumin.

Standard measures to prevent infections resulting from the use of medicinal products prepared from human blood or plasma include selection of donors, screening of individual donations and plasma pools for specific markers of infection and the inclusion of effective manufacturing steps for the inactivation/removal of viruses. Despite this, when medicinal products prepared from human blood or plasma are administered, the possibility of transmitting infective agents cannot be totally excluded. This also applies to unknown or emerging viruses and other pathogens. There are no reports of proven virus transmissions with albumin manufactured to European Pharmacopoeia specifications by established processes.

Single use: To avoid problems with contamination, handle using aseptic techniques and discard any excess product that remains in the bottle or vial after procedure is completed.

Reproductive media products are intended for single use only. Re-use of reproductive media may result in using a product past its labeled expiration date or increase the risk of microbial contamination in a subsequent procedure if the practitioner fails to utilize adequate aseptic techniques.

Use of expired or microbial contaminated product may result in suboptimal conditions to promote fertilization and/or embryo quality during in-vitro culture. These conditions may result in the failure of the embryo to develop properly or to implant, potentially leading to a failed assisted reproductive procedure.

The products are aseptically processed and supplied sterile.

Note: Embryo is considered a general term. More precisely, SAGE™ considers the period of time initiating when a single diploid cell results from the fusion of male and female genome resulting in zygote formation with subsequent development from repeated mitotic divisions forming a solid mass or morula (typically day 4-5) and after which a fluid-filled cavity develops resulting in embryo formation (typically day 5-6) ending with embryo implantation that begins the end of the first week and is completed by the end of the second week post conception.

QUALITY ASSURANCE
The solutions in this kit are membrane filtered and aseptically processed according to cGMP procedures which have been validated to meet a sterility assurance level (SAL) of 10^{-3}.

One-cell MEA tested and passed with 80% or greater embryo. USP Endotoxin tested and passed with <1 EU/mL.

A Certificate of Analysis is available for this product.

MATERIALS REQUIRED BUT NOT INCLUDED
- Sterile Petri Dishes (50 x 9 mm, Falcon 351006 or equivalent) or 4-well multidishes (1 mL wells, Nunc 176740 or equivalent)
- Disposable gloves
- Transfer pipettes (pulled glass pipettes or micropipette tips) with an inner tip diameter of~ 200 µm
- Tweezers
- Scissors or scalpel
- Timer or stopwatch
- Liquid Nitrogen Reservoir (Dewar or Styrofoam container with lid, 1-2 L volume)
- Liquid Nitrogen (sufficient volume to cover the cryotube or goblet containing the vitrified blastocyst(s))
- Culture medium, eg Quinn's Advantage™ Protein Plus Blastocyst Medium (Ref ART-1529) prepared and pre-equilibrated in a culture dish prior to thawing specimens

DIRECTIONS FOR USE
SAGE™ Warming Kit components required for one embryo(s) warming procedure (maximum of 2 embryo(s) per procedure).
1.0 M Sucrose Warming Solution (1M WS): 20 µL to 1 mL
0.5 M Sucrose Warming Solution (0.5M WS): 40 µL to 1 mL
MOPS Solution (MS): 60 µL to 2 mL

WARMING AND DILUTION PROTOCOL:
The warming and dilution procedure is to be performed at 35 - 37 °C. Use a heated microscope stage for the following procedures. Minimize exposure of specimens to light during incubation in the Warming Solutions. Bring the solutions to 35 - 37 °C before use.

Refer to the enclosed directions for use that accompany the carrier device that has been used for specific instructions pertaining to that device.

A. Procedure using micro-drop volumes of solutions
1. Fill the liquid nitrogen reservoir with liquid nitrogen to a sufficient depth to completely submerge a cryotube or goblet containing the carrier device used and place near to the liquid nitrogen freezer containing the vitrified samples to be warmed.
   Remove the cryocanes with the goblets containing the carrier device with vitrified embryo(s) and quickly transfer them to the reservoir containing liquid nitrogen, keeping the carrier device under liquid nitrogen at all times.
2. Follow the instructions that accompany the carrier device that has been used.
3. Place the reservoir close to the microscope for rapid manipulation.
4. Label a sterile petri dish (or lid) with necessary information.
5. Make sure the contents of each vial of 1M WS, 0.5 M WS and MS are well mixed by gentle inversion several times before use.
6. Prepare the petri dish by aseptically dispensing one 20 µL drop of 1M WS and two 20 µL drops of 0.5M WS (see Fig 1, right). Three 20 µL drops of MS will be set up later at Step 12.
7. Using tweezers, locate the carrier device on the cane in the liquid nitrogen reservoir. Only one carrier device at a time is to be processed.
8. Carefully remove the carrier device from the cane, keeping the part containing the embryo(s) under the surface of the liquid nitrogen.
9. Follow the directions for use that accompany the carrier device used to immediately (within 2 seconds) immerse the device after it has been extracted from its protective covering into the drop of 1M WS. The embryo(s) will float from the device into the 1M WS. Leave the embryo(s) in this solution for one minute. The embryo(s) will shrink and float to the top of the drop.

Note: After each transfer of the embryo(s), blow out any remaining fluid in the transfer pipette and draw up some solution from the next drop prior to the next manipulation. Avoid creating bubbles during transfers.

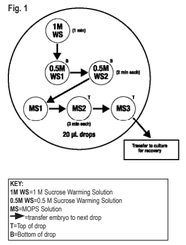
10. Draw up some 0.5M WS into the transfer pipette and transfer the embryo(s) from the drop of 1M WS with minimal volume to the bottom of the first drop of 0.5M WS for 2 minutes.
11. Then transfer the embryo(s) to the bottom of the second drop of 0.5M WS for 2 minutes.

Note: The embryo(s) will remain shrunken during exposure to 0.5M WS. During this time, set up three 20 µl drops of MOPS Solution (MS; MS1, MS2, MS3), as shown in Figure 1 (right).
12. Transfer the embryo(s) to the bottom of the first drop of MS (MS1) for 3 minutes.
13. Then transfer the embryo(s) to the top of the second drop of MS (MS2) for 3 minutes.
14. Transfer the embryo(s) to the top of the third drop of MS(MS3) for 3 minutes.
15. Finally, transfer the embryo(s) to a dish of pre-equilibrated appropriate culture medium and incubate in a CO_2 incubator at 37 °C for 3-4 hours to allow for further recovery prior to further manipulations and/or transfer.
16. If more embryos(s) are to be warmed, repeat steps 6 through 16 above, using fresh drops of the warming solutions

B. Procedure using larger volumes of solution in 4-well multidish

Note: Caution must be taken to avoid any contamination (e.g. microbial, patient, etc.) when using 4-well plates.

Fig. 1



1. Fill the liquid nitrogen reservoir with liquid nitrogen to a sufficient depth to completely submerge a cryotube or goblet containing the carrier device used and place near to the liquid nitrogen freezer containing the vitrified samples to be warmed.
   Remove the cryocanes with the goblets containing the carrier device with vitrified embryo(s) and quickly transfer them to the reservoir containing liquid nitrogen, keeping the carrier device under liquid nitrogen at all times.
2. Follow the instructions that accompany the carrier device that has been used.
3. Place the reservoir close to the microscope for rapid manipulation.
4. Label a sterile petri dish (or lid) with necessary information.
5. Make sure the contents of each vial of 1M WS, 0.5 M WS and MS are well mixed by gentle inversion several times before use.
6. Prepare the multiwell dish aseptically dispensing 1 mL of 1M WS into Well 1, 1 mL of 0.5M WS into Well 2 and 1 mL of MS into each of Wells 3 and 4 (see Fig 2).
8. Using tweezers, locate the carrier device on the cane in the liquid nitrogen reservoir. Only one carrier device at a time is to be processed.
9. Carefully remove the straw or other carrier device from the cane, keeping the lower part containing the embryo(s) under the surface of the liquid nitrogen.
10. Follow the Directions for Use that accompany the carrier device used to immediately (within 2 seconds) immerse the device after it has been extracted from its protective covering into Well 1 containing 1 mL of 1M WS. The embryo(s) will float from the device into the 1M WS. Leave the embryo(s) in this solution for one minute.
    The embryo(s) will shrink and float to the top of the well.

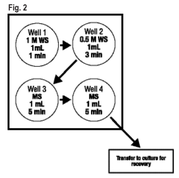
Note: After each transfer of the embryos, blow out any remaining fluid in the transfer pipet and draw up some solution from the next drop prior to the next manipulation. Avoid creating bubbles during transfers.

11. Draw up some 0.5M WS into the transfer pipet and transfer the embryo(s) from Well 1 to Well 2 containing 1 mL of 0.5M WS for 3 minutes.

Note: The embryo(s) will remain shrunken during exposure to 0.5M WS.

12. Then transfer the embryo(s) to the top of Well 3 containing 1 mL of MS for 5 minutes.
13. Next, transfer the embryo(s) to the top of Well 4 containing 1 mL of MS for 5 minutes.
14. Finally, transfer the embryo(s) to a dish of pre-equilibrated appropriate culture medium and incubate in a CO_2 incubator at 37 °C for 3-4 hours to allow for further recovery prior to further manipulations and/or transfer.
15. If more embryo(s) are to be warmed, repeat steps 8 through 14 immediately above using new solutions of 1M WS, 0.5M WS and MS.

Fig. 2



Each laboratory should make its own determination of the particular details to use for each particular procedure.

Information on specific aspects of IVF, embryo culture, and cryopreservation is available in our Product Catalog.

STORAGE INSTRUCTIONS AND STABILITY
Store unopened containers refrigerated at 2 °C to 8 °C. Warm to 35 - 37 °C prior to use. Do not freeze or expose to temperatures greater than 39 °C. The products are stable until the expiration date shown on the label.

1. Remove desired volume of product using aseptic procedures. One vial contains adequate volume of solution for single use only.
2. Once removed, do not return any volume of product to the original container. Discard remaining product.
3. Do not use if the product becomes discolored, cloudy, turbid, or shows any evidence of microbial contamination.

REFERENCES

1. Liebermann J, Tucker MJ. 2006 Comparison of vitrification and conventional cryopreservation of day 5 and day 6 blastocysts during clinical application. Fertil Steril 86:20-26.
2. Takahashi K, Mukaida T, Goto T, Oka C. 2005 Perinatal outcome of blastocyst transfer with vitrification using cryoloop: a 4-year follow-up study. Fertil Steril 84;88-92.
3. Raju GAR, Haranath GB, Krishna KM, et al. 2005 Vitrification of human 8-cell embryos, a modified protocol for better pregnancy rates. Reprod Biomed Online 11:434-437.
4. Hiraoka K, Hiraoka K, Kinutani M, et al. 2004 Blastocoele collapse by micropipetting prior to vitrification gives excellent survival and pregnancy outcomes for human day 5 and 6 expanded blastocysts. Human Reprod 2004, 19:2884-2888.
5. Stehlik E, Stehlik J, Katayama KP, et al. 2005 Vitrification demonstrates significant improvement versus slow freezing of human blastocysts. Reprod Biomed Online 11:53-57.
6. Vanderzwalmen P, Bertin G, Debauche Ch, et al. 2003 Vitrification of human blastocysts with the hemistraw carrier: application of assisted hatching after thawing. Human Reprod 18:1504-1511.
7. Kuwayama M, Vajta G, Leda S, et al. 2005 Comparison of open and closed methods for vitrification of human embryos and the elimination of potential contamination. Reprod Biomed Online 11:608-614.
8. Desai N, Blackmon H, Szeptycki J, et al. 2007 Cryoloop vitrification of human day 3 cleavage-stage embryos: post-vitrification development, pregnancy outcomes and live births. Reprod Biomed Online 14:208-213.
9. Selman HA, El-Danasouri I. 2002 Pregnancies derived from vitrified human zygotes. Fertil Steril 77:422-423.
10. Camus A, Clairaz P, Ersham A, et al. 2007 Comparison of the processes of five different Vitrification devices. Gynecol Obstet Fertil 34:737-745.

RELATED PRODUCTS
ART 8025 SAGE™ Vitrification Kit

SAGE In Vitro Fertilization™ has a full line of products for the Reproductive Medicine Specialist. Please call or write for specific information or to receive a copy of our current catalog. For technical questions, or to reach our Customer Service Department, call the SAGE™ Support Line.

Call the SAGE™ SUPPORT LINE:
In the U.S.: (800) 243-2974
International: (203) 601-9818

CooperSurgical, Inc.
95 Corporate Drive
Trumbull, CT 06611 USA

EC REP
ORIGIO a/s
Knardrupvej 2
2760 Måløv
Denmark
www.fertility.coopersurgical.com
Tel: +45 46 79 02 00

Customer Service:
E-mail: sales@coopersurgical.com

5655-05 ver. 5: 2021.Jun.17

EXPLANATION OF SYMBOLS

HAS — Contains: Human albumin solution.

GENT — Contains: Gentamicin.

Français

SAGE™
Warming Kit
(Kit de réchauffement après vitrification)

Réservé aux procédures en laboratoire uniquement ; tout autre usage doit être déterminé par l'utilisateur final.

Description du produit	Numéro de réf.
1.0 M Sucrose Warming Solution	ART-8030-A
0.5 M Sucrose Warming Solution	ART-8030-B
MOPS Solution	ART-8030-C

CE 2797

UTILISATION
Ces produits ont été développés pour le prélèvement d'embryons humains (zygotes en phase pronucléaire jusqu'aux embryons en phase de division au Jour 3 et embryons au stade blastocyste) ayant été vitrifiés à l'aide du kit SAGE™ Vitrification Kit (Ref # ART-8025). Ce kit a été conçu pour être utilisé avec le kit SAGE™ Vitrification Kit (ART-8025) pour la congélation ultrarapide de spécimens.

DESCRIPTION DU PRODUIT
La solution 1.0 M Sucrose Warming Solution (ART-8030-A) est une solution tamponnée MOPS d'HTF modifié contenant des acides aminés essentiels et non essentiels, du sulfate de gentamicine (10 mg/ml), du 1 M saccharose et 12 mg/ml d'albumine sérique humaine.
Le solution 0.5 M Sucrose Warming Solution (ART-8030-B) est une solution tamponnée MOPS d'HTF modifié contenant des acides aminés essentiels et non essentiels, du sulfate de gentamicine (10 mg/ml), du 0,5 M saccharose et 12 mg/ml d'albumine sérique humaine.

MOPS Solution (ART-8030-C) est la MOPS buffered solution de modified HTF containing non-essential and essential amino acids, gentamicin sulfate (0.01 g/L) and 12 mg/mL human serum albumin.

Ce produit contient 10 mg/l de gentami-cine, un antibiotique de la famille des aminoglycosides.

MATÉRIEL FOURNI DANS LE KIT DE RÉCHAUFFEMENT APRÈS VITRIFICATION
1 flacon de 4 ml de solution de réchauffement 1.0 M Sucrose Warming Solution (REF ART-8030-A)

1 flacon de 2 ml de solution de réchauffement 0.5 M Sucrose Warming Solution (REF ART-8030-B)

1 flacon de 6 ml de MOPS Solution (REF ART-8030-C)

PRÉCAUTIONS ET AVERTISSEMENTS
Avertissement : la sécurité à long terme des enfants nés grâce à cette procédure de vitrification d'embryon(s) n'est pas connue.

Attention : la sécurité et l'efficacité de la vitrification sur les embryons humains n'ayant pas atteint la phase blastocyste du développement n'ont pas été totalement évaluées. À ce jour, des naissances vivantes ont été obtenues à partir d'embryons en phase de division vitrifiés au Jour 3 du développement (Desai et al., 2007) et des grossesses cliniques ont été possibles grâce à des zygotes vitrifiés (Selman & El-Danasouri, 2002).

Attention : l'utilisateur doit lire et comprendre le Mode d'utilisation, les Précautions et avertissements et avoir bénéficié d'une formation relative à la procédure avant d'utiliser les kits de vitrification et de réchauffement après vitrification d'embryons humains.

Le composant 1.0 M Sucrose Warming Solution (ART-8030-A) de ce kit contient 12 mg/ml d'albumine sérique humaine.

Le composant 0.5 M Sucrose Warming Solution (ART-8030-B) de ce kit contient 12 mg/ml d'albumine sérique humaine.

Le composant MOPS Solution (ART-8030-C) de ce kit contient 12 mg/ml d'albumine sérique humaine.

Ce produit contient du sulfate de gentami-cine (un antibiotique). Des mesures appropriées doivent être prises pour s'assurer que les patients ne présentent aucune sensi- bilité à cet antibiotique.

Attention : d'après la législation fédérale des États-Unis, ce produit ne peut être vendu que par un médecin (ou par un autre praticien agréé) ou sur sa prescription.

Ce produit contient de l'albumine, un dérivé du sang humain.

Attention : tous les produits sanguins doivent être considérés comme potentiellement infectieux. Les composants sources dont ce produit est dérivé ont passé des analyses qui se sont révélées négatives pour les anticorps VIH-1/VIH-2, VHC et n'ont présenté aucune réaction aux AgHBs, ARN VHC et ARN VIH-1. Aucune méthode de test connue n'est en mesure de garantir que les produits dérivés de sang humain ne transmettront pas d'agents infectieux. Les donneurs des composants sources ont été soumis à un dépistage pour la maladie de Creutzfeldt-Jakob (MCJ). Le présent produit, dont l'élaboration s'appuie sur l'efficacité de l'évaluation des donneurs et des procédés de fabrication, présente un risque extrêmement marginal de transmission de maladies virales. Le risque de transmission théorique de la MCJ est également considéré comme très faible. Aucun cas de transmission de maladies virales ou de MCJ n'a été identifié concernant l'albumine.

Les mesures d'usage visant à éviter les infections dues à l'utilisation de produits médicinaux préparés à partir de sang ou de plasma humain incluent : la sélection des donneurs, la recherche de marqueurs d'infection spécifiques dans les dons individuels et dans les mélanges de plasma et l'inclusion d'étapes de fabrication efficaces afin d'inactiver et/ou d'éliminer les virus. Malgré ces précautions, il est impossible d'exclure totalement le risque de transmission d'agents infectieux lors de l'administration de produits médicinaux préparés à base de sang ou de plasma humain. Ce risque s'applique aussi aux virus et autres agents pathogènes inconnus ou émergents. Il n'a été fait état d'aucun cas de transmission virale avec de l'albumine fabriquée selon des procédés établis et conformément aux normes pharmaceutiques européennes.

Emploi unique : pour éviter les problèmes de contamination, employer des techniques aseptiques en utilisant ce produit et ne pas réutiliser l'excès du produit restant au fond des flacons à la fin de chaque procédure.

Les produits pour milieux de reproduction sont destinés à un usage unique seulement. La réutilisation des milieux de reproduction peut entraîner l'utilisation d'un produit au-delà de sa date limite d'utilisation ou augmenter le risque de contamination microbienne lors d'une procédure ultérieure si le praticien n'utilise pas de techniques adéquates d'asepsie.

L'usage de produit périmé ou à contamination microbienne risque d'entraîner des conditions sous-optimales pour la fertilisation et/ou la qualité de l'embryon au cours de la culture in vitro. Ces conditions peuvent empêcher le développement normal de l'embryon ou son implantation et risquent de mettre en échec la procédure de procréation médicalement assistée.

Les produits fournis suivent des procédés de fabrication aseptiques et sont fournis stériles.

Remarque : embryon est considéré comme un terme général. Plus précisément, SAGE™ considère que la période de temps débute lorsqu'une cellule diploïde est produite par la fusion d'un génome mâle et femelle, d'où la formation du zygote ; se poursuit par un développement dû à la répétition des divisions mitotiques qui permet la constitution d'une masse solide ou morula (généralement le 4e et 5e jour) et après laquelle se développe une cavité remplie de fluide qui aboutit à la formation de l'embryon (généralement le 5e et 6e jour) ; et se termine par l'implantation de l'embryon qui commence à la fin de la première semaine et s'achève à la fin de la deuxième semaine après la conception.

ASSURANCE DE QUALITÉ
Afin d'atteindre un niveau d'assurance de la stérilité de 10^{-3} SAL, les solutions de ce kit ont été filtrées à l'aide d'une membrane et traitées en milieu stérile, conformément aux procédures cGMP validées.

Produit testé selon la procédure MEA unicellulaire, avec un taux d'embryons satisfaisant supérieur ou égal à 80 %. Produit testé aux endotoxines selon USP avec un taux satisfaisant <1 EU/ml.

Un certificat d'analyse du produit est disponible.

MATÉRIEL NÉCESSAIRE NON FOURNI
- Boîtes de Petri stériles (Falcon 351006 50 x 9 mm ou équivalent) ou boîtes à quatre puits (Nunc 176740, puits de 1 ml ou équivalent)
- Gants jetables
- Pipettes de transfert (pipettes en verre ou embouts de micropipette) d'un diamètre intérieur d'environ 200 µm
- Précelles
- Ciseaux ou scalpel
- Minuteur ou chronomètre
- Réservoir d'azote liquide (réservoir Dewar ou Styrofoam avec couvercle, d'une capacité de 1 à 2 l)
- Azote liquide (volume suffisant pour recouvrir le tube de cryogénisation ou le récipient contenant le ou les blastocystes vitrifiés)
- Milieu de culture (Quinn's Advantage™ Protein Plus Blastocyst Medium [Ref # ART-1529] par exemple) préparé et prééquilibré dans une boîte de culture avant la décongélation des spécimens

MODE D'UTILISATION
Composants du kit de réchauffement après SAGE™ nécessaires pour une procédure de réchauffement d'embryon(s) (2 embryons maximum par procédure).
Solution 1.0 M Sucrose Warming Solution (1 M WS) : de 20 µl à 1 ml
Solution 0.5 M Sucrose Warming Solution (0.5M WS) : de 40 µl à 1 ml
MOPS Solution (MS) : de 60 µl à 2 ml

PROTOCOLE DE RÉCHAUFFEMENT ET DE DILUTION
La procédure de réchauffement et de dilution doit être effectuée à une température comprise entre 35 °C et 37 °C. Utiliser un platine de microscope chauffé pour les procédures suivantes. Minimiser l'exposition des spécimens à la lumière lors de l'incubation dans les solutions de réchauffement. Amener les solutions à une température comprise entre 35 °C et 37 °C avant emploi.

Se reporter au mode d'utilisation fourni avec le kit stérile de vitrification utilisé pour obtenir des instructions spécifique audit support.

A. Procédure pour l'utilisation de micro-gouttes de solution
1. Remplir suffisamment le réservoir d'azote liquide pour pouvoir immerger totalement le tube de cryogénisation ou le récipient contenant le support utilisé, puis le placer à proximité du congélateur d'azote liquide contenant les échantillons vitrifiés à réchauffer.
   Extraire les tiges de cryogénisation avec les récipients où se trouve le support contenant le ou les embryons vitrifiés, puis les transférer rapidement dans le réservoir d'azote liquide, en maintenant le support immergé en permanence dans l'azote liquide.
2. Suivre les instructions jointes au support utilisé.
3. Pour une manipulation rapide, placer le réservoir à proximité du microscope.
4. Placer sur une boîte de Pétri stérile (ou sur son couvercle) une étiquette contenant les informations nécessaires.
5. S'assurer que le contenu de chaque flacon de 1 M WS, 0.5 M WS et MS est correctement mélangé en agitant délicatement les flacons à plusieurs reprises avant emploi.
6. Préparer la boîte de Petri. Dans une atmosphère stérile, déposer une goutte de 20 µl de 1 M WS et deux gouttes de 20 µl de 0.5 M WS (voir schéma 1, à droite). Trois gouttes de 20 µl seront ultérieurement ajoutées, à l'étape 12.
7. À l'aide de précelles, localiser le support sur la tige placée dans le réservoir d'azote liquide. Ne pas traiter plus d'un support à la fois.
8. Extraire prudemment le support de la tige en maintenant la partie contenant le ou les embryons sous la surface de l'azote liquide.
9. Suivre le mode d'emploi fourni avec le support utilisé pour immerger immédiatement (dans un délai de 2 secondes) dans la goutte de 1 M WS, une fois qu'il a été extrait de son revêtement de protection. Le ou les embryons flotteront du support dans la goutte 1 M WS. Maintenir le ou les embryons dans la solution pendant une minute.
   Le ou les embryons rétrécissent et flotteront ensuite vers le haut de la goutte.

Remarque : après chaque transfert d'embryon(s), éliminer le liquide restant dans la pipette et aspirer un peu de solution de la goutte suivante avant la prochaine manipulation. Éviter la formation de bulles durant les transferts.

10. Aspirer de la solution 0.5 M WS dans la pipette de transfert, puis transférer le ou les embryons de la goutte de 1 M WS en en aspirant un volume minimal vers la première goutte de 0,5 M WS. Y maintenir les embryons pendant 2 minutes.
11. Placer ensuite le ou les embryons au fond de la seconde goutte de 0,5 M WS pendant 2 minutes.

Remarque : le ou les embryons garderont leur taille réduite durant l'exposition à la solution 0.5 M WS. Dans l'intervalle, placer trois gouttes de 20 µl de MOPS Solution (MS ; MS1, MS2, MS3) comme indiqué sur le schéma 1 (à droite).
12. Placer le ou les embryons au fond de la première goutte de MS (MS1) pendant 3 minutes.
13. Placer ensuite le ou les embryons dans la partie supérieure de la seconde goutte de MS (MS2) pendant 3 minutes.
14. Placer le ou les embryons dans la partie supérieure de la troisième goutte de MS (MS3) pendant 3 minutes.
15. Placer enfin le ou les embryons dans une boîte contenant un milieu de culture prééquilibré adapté et incuber dans un incubateur CO2 à 37 °C pendant 3 à 4 heures avant de les recueillir pour les manipulations et/ou transferts suivants.
16. Si davantage d'embryons doivent être réchauffés, répéter les étapes 6 à 16 ci-dessus en utilisant de nouvelles gouttes de solutions de réchauffement

B. Procédure pour l'utilisation de volumes plus importants de solution dans une boîte à 4 puits

Remarque : Faire preuve de prudence afin d'éviter toute contamination (microbienne, patient, etc.) lors de l'utilisation de boîtes à 4 puits.

1. Remplir suffisamment le réservoir d'azote liquide pour pouvoir immerger totalement le tube de cryogénisation ou le récipient contenant le support utilisé, puis le placer à proximité du congélateur d'azote liquide contenant les paillettes à réchauffer.
2. Extraire les tiges de cryogénisation avec les récipients où se trouve le support contenant le ou les embryons vitrifiés, puis les transférer rapidement dans le réservoir d'azote liquide, en maintenant le support immergé en permanence dans l'azote liquide.
3. Suivre les instructions jointes au support utilisé.
4. Pour une manipulation rapide, placer le réservoir à proximité du microscope.
5. Placer sur une boîte à 4 puits stérile une étiquette contenant les informations nécessaires.
6. S'assurer que le contenu de chaque flacon de 1 M WS, 0,5 M WS et MS est correctement mélangé en agitant délicatement les flacons à plusieurs reprises avant emploi.
7. Préparer la boîte à puits multiples en milieu stérile. Placer 1 ml de 1 M WS dans le puits 1, 1 ml de 0,5 M WS dans le puits 2 et 1 ml de MS dans les puits 3 et 4 (voir schéma 2, ci-dessous).
8. À l'aide de précelles, localiser le support sur la tige placée dans le réservoir d'azote liquide. Ne pas traiter plus d'un support à la fois.
9. Extraire prudemment la paillette (ou autre support) de la tige, en maintenant immergée la partie inférieure contenant le ou les embryons dans l'azote liquide.
10. Suivre le mode d'utilisation fourni avec le support utilisé pour l'immerger immédiatement (dans un délai de 2 secondes) dans le puits contenant 1 ml 1 M WS, une fois qu'il a été retiré de son revêtement protecteur. Le ou les embryons flotteront du support dans la goutte 1 M WS. Maintenir le ou les embryons dans cette solution pendant une minute.
    Le ou les embryons rétrécissent et flotteront ensuite vers le haut du puits.

Remarque : après chaque transfert des embryons, éliminer le liquide restant dans la pipette et aspirer un peu de solution de la goutte suivante avant la prochaine manipulation. Éviter la formation de bulles durant les transferts.

11. Aspirer un peu de solution 0.5 M WS dans la pipette de transfert, puis transférer le ou les embryons du puits 1 au puits 2 contenant 1 ml de 0.5 M WS pendant 3 minutes.

Remarque : le ou les embryons garderont leur taille réduite durant l'exposition à la solution 0,5 M WS.

12. Placer ensuite le ou les embryons dans la partie supérieure du puits 3 contenant 1 ml de MS pendant 5 minutes.
13. Placer ensuite le ou les embryons dans la partie supérieure du puits 4 contenant 1 ml de MS pendant 5 minutes.
14. Placer enfin le ou les embryons dans une boîte contenant un milieu de culture prééquilibré adapté et incuber dans un incubateur CO_2 à 37 °C pendant 3 à 4 heures avant de les recueillir pour les manipulations et/ou transferts suivants.
15. Si davantage d'embryons doivent être réchauffés, répéter les étapes 8 à 14 ci-dessus en utilisant des solutions 1 M WS, 0,5M WS et MS neuves.

Il revient à chaque laboratoire de déterminer les détails spécifiques qui conviennent pour chaque procédure particulière.

Des informations portant sur certains aspects spécifiques de la FIV, de la culture embryonnaire et la cryopréservation sont présentées dans notre catalogue des produits.

CONSIGNES DE STOCKAGE ET STABILITÉ
Conserver les flacons non ouverts au réfrigérateur entre 2 °C et 8 °C. Réchauffer à 37 °C avant emploi. Ne pas congeler, ni exposer à des températures supérieures à 39 °C. Les produits sont stables jusqu'à la date de péremption indiquée sur l'étiquette.

1. Prélever le volume du produit souhaité en respectant les procédures aseptiques. Un flacon contient le volume de solution adapté à une seule utilisation.
2. Après prélèvement, ne pas reverser la moindre quantité de produit dans le flacon d'origine. Jeter le produit restant.
3. Ne pas utiliser si le produit devient décoloré, opaque, trouble, ou montre un quelconque signe de contamination microbienne.

RÉFÉRENCES

1. Liebermann J, Tucker MJ. Comparison of vitrification and conventional cryopreservation of day 5 and day 6 blastocysts during clinical application. Fertil Steril 2006, 86:20-26.
2. Takahashi K, Mukaida T, Goto T, Oka C. Perinatal outcome of blastocyst transfer with vitrification using cryoloop: a 4-year follow-up study. Fertil Steril 2005, 84;88-92.
3. Raju GAR, Haranath GB, Krishna KM, et al. Vitrification of human 8-cell embryos, a modified protocol for better pregnancy rates. Reprod Biomed Online 2005, 11:434-437.
4. Hiraoka K, Hiraoka K, Kinutani M, et al. Blastocoele collapse by micropipetting prior to vitrification gives excellent survival and pregnancy outcomes for human day 5 and 6 expanded blastocysts. Human Reprod 2004, 19:2884-2888.
5. Stehlik E, Stehlik J, Katayama KP, et al. Vitrification demonstrates significant improvement versus slow freezing of human blastocysts. Reprod Biomed Online 11:53-57.
6. Vanderzwalmen P, Bertin G, Debauche Ch, et al. Vitrification of human blastocysts with the hemistraw carrier: application of assisted hatching after thawing. Human Reprod 18;1504-1511.
7. Kuwayama M, Vajta G, Leda S, et al. 2005 Comparison of open and closed methods for vitrification of human embryos and the elimination of potential contamination. Reprod Biomed Online 11:608-614.
8. Desai N, Blackmon H, Szeptycki J, et al. 2007 Cryoloop vitrification of human day 3 cleavage-stage embryos: post-vitrification development, pregnancy outcomes and live births. Reprod Biomed Online 14:208-213.
9. Selman HA, El-Danasouri I. 2002 Pregnancies derived from vitrified human zygotes. Fertil Steril 77:422-423.
10. Camus A, Clairaz P, Ersham A, et al. 2007 Comparison of the processes of five different Vitrification devices. Gynecol Obstet Fertil 34:737-745.

AUTRES PRODUITS
ART 8025 SAGE™ Vitrification Kit

SAGE In Vitro Fertilization™ propose une gamme complète de produits destinés aux spécialistes de la médecine reproductive. Veuillez nous appeler ou nous écrire pour obtenir une information particulière ou un exemplaire de notre catalogue actuel. Pour les questions techniques ou pour joindre notre département de service clientèle, appelez la ligne d'assistance de SAGE™.

Appeler la LIGNE D'ASSISTANCE DE SAGE™ au numéro :
Aux États-Unis : (800) 243-2974
International : (203) 601-9818

CooperSurgical, Inc.
95 Corporate Drive
Trumbull, CT 06611 USA

EC REP
ORIGIO a/s
Knardrupvej 2
2760 Måløv
Denmark
www.fertility.coopersurgical.com
Tel: +45 46 79 02 00

Customer Service:
E-mail: sales@coopersurgical.com

5655-05 ver. 5: 2021.Jun.17

SIGNIFICATION DES SYMBOLES

HAS — Contient : Solution d'albumine humaine.

GENT — Contient: Gentamicine.

Deutsch

SAGE™
Warming Kit
(Erwärmungs-Kit für vitrifizierte Embryonen)

Nur für laboratorische Prozeduren; für andere Anwendungszwecke muss der Benutzer berechtigt sein.

Produktbeschreibung	Referenz nummer
1.0 M Sucrose Warming Solution	ART-8030-A
0.5 M Sucrose Warming Solution	ART-8030-B
MOPS Solution	ART-8030-C

CE 2797

**V

5655-05 ver. 5: 2021.Jun.17

Italiano

SAGE™
Warming Kit
(Kit per riscaldamento/vetrificazione)

Solo per procedure di laboratorio; altri usi devono essere qualificati dal consumatore finale.

Descrizione del prodotto	REF Numero
1.0 M Sucrose Warming Solution	ART-8030-A
0,5 M Sucrose Warming Solution	ART-8030-B
MOPS Solution	ART-8030-C

CE 2797

USO PREVISTO
Questi prodotti sono destinati al recupero di embrioni umani (embrioni in fase di divisione zigoti pronucleari giorno 3 ed embrioni in fase di blastocisti) vetrificati mediante il kit per vetrificazione SAGE™ (Ref N. ART-8025). Il kit è concepito per essere utilizzato insieme al kit per vitri-ficazione SAGE™ (ART-8025) per congelamento ultra-rapido di campioni.

DESCRIZIONE DEL PRODOTTO
Soluzione per riscaldamento con saccarosio 1.0 M
(ART-8030-A) è una soluzione HTF modi-ficata con MOPS buffer, contenente ammino-acidi non essenziali ed essenziali, solfato di gen-tamicina (10 mg/l), saccarosio 1.0 M e 12 mg/ ml di albumina sierica umana. La soluzione per riscaldamento con saccarosio 0.5 M (ART-8030-B) è una soluzione HTF modificata con MOPS buffer, contenente amminoacidi non essenziali ed essenziali, solfato di gentamicina (10 mg/l), saccarosio 0.5 M e 12 mg/ml di albumina sierica umana.
Questo prodotto contiene l'antibiotico genta-micina solfato. Adottare le precauzioni necessarie per accertarsi che il paziente non sia sensibile/ allergico a questo antibiotico.
Attenzione: la legge federale degli Stati Uniti limita la vendita del presente dispositivo ai medici o su prescrizione medica o a un professionista adeguatamente formato.
Questo prodotto contiene albumina, un emoderivato umano.
Attenzione: tutti i prodotti di origine ematica devono essere trattati come potenzialmente infetti. Il materiale sorgente da cui deriva questo prodotto è risultato negativo al test degli anticorpi per HIV-1/HIV-2, HCV e non reattivo a HBsAg, HCV RNA e HIV-1 RNA. Nessun metodo di analisi noto è in grado di garantire che i prodotti derivati dal sangue umano non trasmettano agenti infettivi. I donatori del materiale sorgente sono stati esaminati per la malattia di Creutzfeldt-Jakob (CJD). In base a processi efficaci di screening dei donatori e di produzione del prodotto, il rischio di trasmissione di malattie virali è estremamente remoto, come il rischio teorico di trasmissione di CJD. Per l'albumina non sono mai stati identificati casi di trasmissione di malattie virali o CJD.
Le misure standard per evitare le infezioni causate dall'uso di prodotti medicinali prepa-rati da sangue o plasma umano includono la selezione dei donatori, lo screening di specifici indicatori di infezione nelle singole donazioni e pool di plasma, nonché l'inclusione di passaggi di produzione efficaci per la disattivazione o la rimozione dei virus. Nonostante queste misure, nella somministrazione dei prodotti medici-nali preparati da sangue o plasma umano, la possibilità di trasmissione di agenti infettivi non può essere esclusa completamente. Tale possibilità vale anche per virus e altri agenti patogeni sconosciuti o nuovi. Non sono dispo-nibili registrazioni/segnalazioni di trasmissione comprovata di virus con l'albumina prodotta secondo le specifiche della EP (European Pharmacopoeia, Farmacopea Europea) tramite processi standardizzati.
Monouso: per evitare problemi di contamin-azione, manipolare con tecniche asettiche ed eliminare il prodotto in eccesso rimanente nel flacone o nella fiala al termine della procedura.
I prodotti per terreni di coltura destinati alla fecondazione in vitro sono monouso. Il rutilizzo dei terreni di coltura può determin-are l'impiego di prodotti dopo la data di scadenza indicata sull'etichetta oppure l'aumento del rischio di contaminazione microbica in una procedura successiva se lo specialista non utilizza le tecni-che asettiche adeguate.
L'utilizzo di prodotti scaduti o con contamin-azione microbica può dar luogo a condizioni non ottimali per la fecondazione e/o la qualità dell'em-brione durante la coltura in vitro. Tali condizioni possono provocare il mancato sviluppo dell'em-brione in maniera adeguata oppure l'impianto, portando potenzialmente al fallimento della procedura di fecondazione assistita.
I prodotti sono preparati in condizioni asettiche e vengono formiti sterili.
Nota: embrione è considerato un termine genera-le. Più precisamente, secondo SAGE™ identifica il periodo che inizia quando dalla fusione del genoma maschile e femminile deriva una singola cellula diploide creando lo zigote con successivo sviluppo dalla divisione mitotica ripetuta e forma-zione di una massa solida o morula (solitamente giorno 4-5). In seguito si sviluppa una cavità piena di liquido che forma blastocisti (solitamente giorno 5-6). Il periodo si conclude con l'impianto dell'embrione che inizia alla fine della prima settimana e si completa alla fine della seconda settimana dopo il concepimento.

GARANZIA DI QUALITÀ
Le soluzioni in questo kit sono state soggette a fil-trazione su membrana e vengono lavorate asetti-camente in conformità alle procedure cGMP che sono state convalidate per soddis-fare un livello di garanzia di sterilità (SAL) di 10^{-3}.
Test MEA su cellula singola superato con ≥80% o più di embrioni. Test per le endo-tossine USP superato con < 1 EU/ml.
Per questo prodotto è disponibile un certificato di analisi.

MATERIALI NECESSARI MA NON INCLUSI
- Piastre di Petri sterili (50 x 9 mm, Falcon 351006 o equivalente) o multipiastre a 4 pozzetti (pozzetti da 1 ml, Nunc 176740 o equivalente)
- Guanti monouso
- Pipette di trasferimento (pipette in vetro riem-pite o punte di micropipette) con un diametro interno della punta di ~200 µm
- Pinze
- Forbici o bisturi
- Timer o cronometro
- Contenitore di azoto liquido (vaso di Dewar o in Styrofoam con coperchio, volume di 1-2 l)
- Azoto liquido (volume sufficiente per coprire la crioprovetta o il bicchiere contenente le blastocisti vetrificate)
- Terreno di coltura, ad es. Quinn's Advantage™ Protein Plus Blastocyst Medium (Ref N. ART-1529) preparato e pre-equilibra-to in una piastra per coltura prima di sconge-lare i campioni

ISTRUZIONI PER L'USO
Componenti del kit per riscaldamento/vetrifi-cazione SAGE™ richiesti per una procedura di riscaldamento degli embrioni (massimo 2 embrioni per procedura).

Soluzione per riscaldamento con sacca-rosio 1.0 M (1 M WS): da 20 µl a 1 ml

Soluzione per riscaldamento con sacca-rosio 0,5 M (0.5 M WS): da 40 µl a 1 ml

Soluzione MOPS (MS): da 60 µl a 2 ml

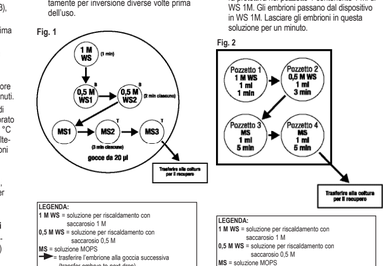
PROTOCOLLO DI RISCALDAMENTO E DILUIZIONE:
La procedura di riscaldamento e diluizione deve essere eseguita a 35-37 °C. Utilizzare una fase di microscopia con riscaldamento per le seguen-ti procedure. Ridurre al minimo l'esposizione dei campioni alla luce durante l'incubazione nelle soluzioni di riscaldamento. Portare le soluzioni a 35-37 °C prima dell'uso.
Per informazioni specifiche relative al dispo-sitivo, fare riferimento alle Istruzioni per l'uso allegate al dispositivo per trasporto utilizzato.

A. Procedura tramite volumi di microgocce delle soluzioni
1. Riempire di azoto liquido l'apposito contenitore fino a un livello che consente di immergere completamente una criopro-vetta o un bicchiere contenente il disposi-tivo per trasporto utilizzato e posizionare vicino al frigorifero ad azoto liquido contenente i campioni vetrificati da riscaldare.
Rimuovere i criociontenori con i bicchieri contenenti il dispositivo per trasporto e gli embrioni vetrificati, quindi trasferire velocemente nel contenitore di azoto liquido tenendo sempre il dispositivo per trasporto nell'azoto liquido.
2. Seguire le istruzioni allegate al dispositivo per trasporto utilizzato.
4. Posizionare il contenitore accanto al micro-scopio per consentire una manipolazione rapida.
4. Etichettare una piastra Petri sterile (o coper-chio) con le informazioni necessarie.
5. Accertarsi che il contenuto di ogni fiala di soluzioni ES e VS sia mescolato adegua-tamente per inversione diverse volte prima dell'uso.
6. Preparare la piastra Petri erogando con tecnica asettica una goccia da 20 µl di WS 1 M e due gocce da 20 µl di WS 0.5 M (vedere fig. 1, a destra). Tre gocce da 20 µl di MS verranno preparate successivamente al passaggio 12.
7. Utilizzando le pinze, posizionare il disposi-tivo per trasporto sul contenitore nel serbatoio di azoto liquido. È possibile trattare un solo dispositivo per trasporto alla volta.
8. Rimuovere con cura il dispositivo per trasporto dal contenitore, tenendo la parte contenente gli embrioni al di sotto della superficie dell'azoto liquido.
9. Seguire le Istruzioni per l'uso allegate al dispositivo per trasporto utilizzato per immer-gere immediatamente (entro 2 secondi) il dispositivo, dopo averlo estratto dalla copertu-ra protettiva, nella goccia di WS 1 M. Gli embrioni passano dal dispositivo in WS 1 M. Lascare gli embrioni in questa soluzione per un minuto. Le dimensioni degli embrioni si riducono e questi ultimi passano nella parte superiore della goccia.

Nota: dopo ogni trasferimento di embrioni, rimuovere il liquido rimanente nella pipetta di trasferimento e prelevare parte della soluzione dalla goccia successiva prima di procedere con la manipolazione successiva. Evitare la forma-zione di bolle durante i trasferimenti.
10. Prelevare parte di WS 0,5 M nella pipetta di trasferimento e trasferire gli embrioni dalla goccia di WS 1 M con volume minimo sul fondo della prima goccia di WS 0,5 M e lasciare riposare per 2 minuti.
11. Quindi trasferire gli embrioni sul fondo della seconda goccia di WS 0,5 M per 2 minuti.
Nota: le dimensioni degli embrioni rimangono ridotte durante l'esposizione a 0,5 M WS. In questo intervallo, preparare tre gocce da 20 µl di soluzione MOPS (MS; MS1, MS2, MS3), come mostrato nella figura 1 (a destra).
12. Trasferire gli embrioni sul fondo della prima goccia di MS (MS1) per 3 minuti.
13. Quindi trasferire gli embrioni nella parte superiore della seconda goccia di MS (MS2) per 3 minuti.
14. Trasferire gli embrioni nella parte superiore della terza goccia di MS (MS3) per 3 minuti.
15. Infine trasferire gli embrioni in una piastra di terreno di coltura appropriato pre-equilibrato e introdurli in un incubatore a CO2 a 37 °C per 3-4 ore, in modo da consentire un ulte-riore recupero prima di altre manipolazioni e/o trasferimento.
16. Se devono essere riscaldati più embrioni, ripetere i precedenti passaggi da 6 a 16, utilizzando gocce fresche di soluzioni per riscaldamento.

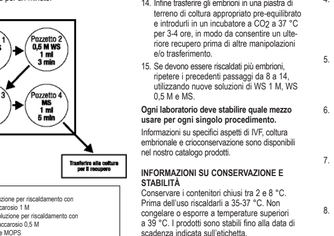
B. Procedura tramite volumi maggiori di soluzione in una multipiastra a 4 pozzetti
Nota: prestare attenzione a evitare contami-nazioni (ad es. microbica, da paziente, ecc.) quando si utilizzano piastre a 4 pozzetti.
1. Riempire di azoto liquido l'apposito con-tenitore fino a un livello che consente di immergere completamente una crioprovetta o un bicchiere contenente il dispositivo per trasporto utilizzato e posizionare vicino al frigorifero ad azoto liquido contenente le cannucce/i capillari da riscaldare.
2. Rimuovere i criociontenori con i bicchieri contenenti il dispositivo per trasporto e gli embrioni vetrificati, quindi trasferire velocemente nel contenitore di azoto liquido tenendo sempre il dispositivo per trasporto nell'azoto liquido.
3. Seguire le istruzioni allegate al dispositivo per trasporto utilizzato.
4. Posizionare il contenitore accanto al micro-scopio per consentire una manipolazione rapida.
5. Etichettare una multipiastra a 4 pozzetti sterile con le informazioni necessarie.
6. Accertarsi che il contenuto di ogni fiala di soluzioni ES e VS sia mescolato adegua-tamente per inversione diverse volte prima dell'uso.

Fig. 1



7. Preparare la piastra multipozzetto eroogan-do in modo asettico 1 ml di WS 1 M nel pozzetto 1, 1 ml di WS 0,5 M nel pozzetto 2 e 1 ml di MS ciascuno nei pozzetti 3 e 4 (vedere fig. 2).
8. Utilizzando le pinze, posizionare il disposi-tivo per trasporto sul contenitore nel serbatoio di azoto liquido. È possibile trattare un solo dispositivo per trasporto alla volta.
9. Rimuovere con cura il capillare o un altro dispositivo per trasporto dal conteni-tore, tenendo la parte inferiore contenente gli embrioni al di sotto della superficie dell'azo-to liquido.
10. Seguire le Istruzioni per l'uso allegate al dispositivo per trasporto utilizzato per immer-gere immediatamente (entro 2 secondi) il dispositivo dopo averlo estratto dalla copertu-ra protettiva nel pozzetto 1 contenente 1 ml di WS 1M. Gli embrioni passano dal dispositivo in WS 1M. Lasciare gli embrioni in questa soluzione per un minuto.

Fig. 2



Le dimensioni degli embrioni si riducono e questi ultimi passano nella parte superiore del pozzetto.

Nota: dopo ogni trasferimento di embrioni, rimuovere il liquido rimanente nella pipetta di trasferimento e prelevare parte della soluzione dalla goccia successiva prima di procedere con la manipolazione successiva. Evitare la forma-zione di bolle durante i trasferimenti.
11. Prelevare parte di WS 0,5 M nella pipetta di trasferimento e trasferire gli embrioni dal pozzetto 1 al pozzetto 2 contenente 1 ml di WS 0,5 M per 3 minuti.
Nota: le dimensioni degli embrioni rimangono ridotte durante l'esposizione a 0,5 M WS.
12. Trasferire gli embrioni nella parte superiore del pozzetto 3 contenente 1 ml di MS per 5 minuti.
13. Quindi trasferire gli embrioni nella parte superiore del pozzetto 4 contenente 1 ml di MS per 5 minuti.
14. Infine trasferire gli embrioni in una piastra di terreno di coltura appropriato pre-equilibrato e introdurli in un incubatore a CO2 a 37 °C per 3-4 ore, in modo da consentire un ulte-riore recupero prima di altre manipolazioni e/o trasferimento.
15. Se devono essere riscaldati più embrioni, ripetere i precedenti passaggi da 8 a 14, utilizzando nuove soluzioni di WS 1 M, WS 0,5 M e MS.

Ogni laboratorio deve stabilire quale mezzo usare per ogni singolo procedimento.
Informazioni su specifici aspetti di IVF, coltura embrionale e criopreservazione sono disponibili nel nostro catalogo prodotti.

INFORMAZIONI SU CONSERVAZIONE E STABILITÀ
Conservare i contenitori chiusi tra 2 e 8 °C. Prima dell'uso riscaldarli a 35-37 °C. Non congelare o esporre a temperature superiori a 39 °C. I prodotti sono stabili fino alla data di scadenza indicata sull'etichetta.
1. Rimuovere il volume desiderato del prodotto usando procedimenti asettici. Una fiala contiene il volume di questa soluzione per un uso singolo.
2. Una volta rimosso, non reintrodurre l'even-tuale prodotto rimanente nel contenitore originale. Eliminare il prodotto rimanente.
3. Non usare il prodotto se presenta segni di decolorazione, opacità, torbidità o evidenze di contaminazione microbica.

BIBLIOGRAFIA

1. Liebermann J, Tucker MJ. 2006 Comparison of vitrification and conventio-nal cryopreservation of day 5 and day 6 blastocysts during clinical application. Fertil Steril 86:20-26.
2. Takahashi K, Mukaida T, Goto T, Oka C. 2005 Perinatal outcome of blastocyst transfer with vitrification using cryoloop: a 4-year follow-up study. Fertil Steril 84; 88-92.
3. Raju GAR, Haranath GB, Krishna KM, et al. 2005 Vitrification of human 8-cell embryos, a modified protocol for better pregnancy rates. Reprod Biomed Online 11:434-437.
4. Hiraoka K, Hiraoka K, Kinutani M, et al. 2004 Blastocoele collapse by micropipetting prior to vitrification gives excellent survival and pregnancy outcomes for human day 5 and 6 expanded blastocysts. Human Reprod 19:2884-2888.
5. Stehlik E, Stehlik J, Katayama KP, et al. 2005 Vitrification demonstrates significant improvement versus slow freezing of human blastocysts. Reprod Biomed Online 11:53-57.
6. Vanderzwalmen P, Bertin G, Debauche Ch, et al. 2003 Vitrification of human blastocysts with the hemistraw carrier: application of assisted hatching after thawing. Human Reprod 18:1504-1511.
7. Kuwayama M, Vajta G, Leda S, et al. 2005 Comparison of open and closed methods for vitrification of human embryos and the elimination of potential contamination. Reprod Biomed Online 11:608-614.
8. Desai N, Blackmon H, Szeptycki J, et al. 2007 Cryoloop vitrification of human day 3 cleavage-stage embryos: post- vitrification development, pregnancy outcomes and live births. Reprod Biomed Online 14:208-213.
9. Selman HA, El-Danasouri I. 2002 Pregnancies derived from vitrified human zygotes. Fertil Steril 77:422-423.
10. Camus A, Clairaz P, Ersham A, et al. 2007 Comparison of the processes of five differ-ent Vitrification devices. Gynecol Obstet Fertil 34:737-745.

PRODOTTI CORRELATI
ART 8025 SAGE™ Vitrification Kit

SAGE In Vitro Fertilization™ offre una gamma completa di prodotti per specialisti in medicina riproduttiva. Chiamare o scrivere per informa-zioni specifiche o per ricevere una copia del nostro catalogo aggiornato. Per domande tec-niche o per contattare il nostro servizio clienti, chiamare l'assistenza telefonica SAGE™.

Chiamare la LINEA DI ASSISTENZA SAGE™ ai seguenti numeri:
Stati Uniti: (800) 243-2974
Internazionale: (203) 601-9818

LEGENDA SIMBOLI
HAS Contiene: soluzione di albumina umana.
GENT Contiene: gentamicina.

CooperSurgical, Inc.
95 Corporate Drive
Trumbull, CT 06611 USA
EC REP
ORIGIO a/s
Knardrupvej 2
2760 Måløv
Denmark
www.fertility.coopersurgical.com
Tel: +45 46 79 02 00
Customer Service:
E-mail: sales@coopersurgical.com

5655-05 ver. 5: 2021.Jun.17

Español

SAGE™
Warming Kit
(Kit de calentamiento para vitrificación)

Para procesos en laboratorio solamente. Otros usos en función del usuario final.

Descripción	REF Número
1.0 M Sucrose Warming Solution	ART-8030-A
0.5 M Sucrose Warming Solution	ART-8030-B
MOPS Solution	ART-8030-C

CE 2797

APLICACIONES
Estos productos se utilizan para la recupe-ración de embriones humanos (cigotos pronucleares en el día 3, embriones en la fase de clivaje y embriones en la fase de blastocitos) que hayan sido vitrificados con el SAGE™ Vitrification Kit (kit de vitrificación de FIV de SAGE™) (Ref. # ART-8025). Este kit está diseñado para su uso en conjunto con el SAGE™ Vitrification Kit (kit de vitrificación de SAGE™) (ART-8025) para la congelación ultrarápida de especímenes.

DESCRIPCIÓN
Solución de calentamiento sacarosa de 1.0 M
(ART-8030-A) es una solución con tampón MOPS de HTF modificado que contiene ami-noácidos esenciales y no esenciales, sulfato de gentamicina (10 mg/L), sacarosa de 1.0 M y 12 mg/ml de seroalbúmina humana. La Sucrose Warming Solution (solución de calenta-miento sacarosa) de 0.5 M (ART-8030-B) es una solución con tampón MOPS de HTF modificado que contiene aminoácidos esenciales y no esen-ciales, sulfato de gentamicina (10 mg/l), sacarosa de 0.5 M y 12 mg/ml de seroalbúmina humana.
La solución MOPS (ART-8030-C) es una solución con tampón MOPS de HTF modificado que contiene aminoácidos esenciales y no esenciales, sulfato de gentamicina (0,01 g/L) y 12 mg/ml de albumina sérica humana.
El producto contiene 10 mg/L de gentami-cina, un antibiótico aminoglucósido.

MATERIALES INCLUIDOS EN EL KIT DE CALENTAMIENTO PARA VITRIFICACIÓN
Vía de 1 x 4 ml de la Sucrose Warming Solution (solución de calentamiento saca-rosa) de 1.0 M (REF. ART-8030-A)
Vía de 1 x 2 ml de la Sucrose Warming Solution (solución de calentamiento saca-rosa) de 0.5 M (REF. ART-8030-B)
1 x 6 ml de solución MOPS (REF. ART-8030-C)

PRECAUCIONES Y ADVERTENCIAS
Advertencia: no se conoce la seguridad a largo plazo de los bebés que nacen como resultado de la vitrificación de embriones.
Advertencia: no se ha evaluado completamen-te la seguridad y eficacia de la vitrifica-ción en embriones humanos que no hayan alcanzado la fase de desarrollo de blastocito. Hasta la fecha, se han informado nacimientos de embriones en fase de clivaje vitrificados al tercer día de desa-rrollo (Desai et al., 2007) y se han establecido embarazos clínicos de la vitrificación de cigotos (Selman & El-Danasouri, 2002).
Advertencia: el usuario debe leer y compren-der las instrucciones de uso, las precauciones y advertencias, y debe instruirse por escri-bir de manera correcta antes de utilizar los kits de vitrificación y de calentamiento para vitrificación en el proceso de vitrificación de embriones humanos.
El componente de la Sucrose Warming Solution (solución de calentamiento saca-rosa) de 1.0 M (ART-8030-A) en este kit contiene 12 mg/ml de seroalbúmina humana.
El componente de la Sucrose Warming Solution (solución de calentamiento sacarosa) de 0.5 M (ART-8030-B) en este kit contiene 12 mg/ml de seroalbúmina humana.
El componente de la solución MOPS (ART-8030-C) en este kit contiene 12 mg/ml de seroalbúmina humana.
Este producto contiene el antibiótico sulfato de gentamicina. Se deben tomar las precauciones adecuadas para asegurarse de que el paciente no sea alérgico a este antibiótico.
Advertencia: las leyes federales de EE.UU. restringen la venta o la prescripción de este producto a realizarse por médicos (o profesio-nales autorizados de la medicina).
Este producto contiene albúmina, un derivado de la sangre humana.
Advertencia: todos los productos sangui- neos deben considerarse potencialmente infeccio-sos. Al evaluar el material del cual se obtuvo este producto, el resultado fue negativo res-pecto de los anticuerpos VIH-1/VIH-2, HCV y no reactivo para HBsAg, HCV ARN y VIH-1 RNA. No se conocen métodos de prueba que puedan garantizar que los productos derivados de la sangre humana no transmitirán agentes inecciosos. Se realizó un cribado de los donantes res-pecto de la enfermedad de Creutzfeldt-Jacobs (CJD). Dada la efectividad del cribado de los donantes y de los procesos de fabricación del producto, el riesgo de transmisión de enferme-dades víricas es extremadamente remoto. El riesgo teórico de transmisión de CJD también se considera muy remoto. Para la albúmina, nunca se han identificado casos de transmisión de enfermedades víricas ni de CJD.
Entre las precauciones estándar para prevenir infecciones causadas por el uso de productos medicinales preparados a base de sangre humana o plasma se incluyen: selección de donantes, cribado de donaciones indivi- duales y depósitos de plasma en busca de marcado-res de infecciones específicos, e incorporación de pasos efectivos en el proceso de fabrica-ción para desactivar o eliminar virus. Incluso teniendo en cuenta estas precauciones, no se puede descartar por completo la posibilidad de transmisión de agentes patógenos cuando se administran productos medicinales prepa-rados a base de sangre humana o plasma. Esto también hace referencia a virus u otros agentes patógenos desconocidos o de reciente aparición. No se han detectado transmisiones de virus demostradas cuya causa sea la albúmina fabricada de acuerdo con las especificaciones de la Farmacopea europea y por medio de los procesos de elaboración establecidos.
Un solo uso: para evitar problemas de con-ta-minación deben utilizarse técnicas asépticas y desechar el producto excedente que per-manece en la botella o en la vía al terminar la intervención.
Los productos de medios de reproducción solo se pueden utilizar una vez. Si reutiliza estos productos, puede ocurrir que use un producto luego de su fecha de vencimiento o puede ocasionar un aumento del riesgo de contamina-ción microbiana en un producto-miento posterior, si el médico no utiliza las técnicas asépticas adecuadas.
El uso de un producto con contaminación microbiana o vencido puede resultar en con-diciones no óptimas para la estimulación de la fertilización o la calidad del embrión durante el cultivo in vitro. Estas condiciones pueden ocasionar que el embrión no se desarrolle correctamente o no se pueda implantar, lo que conlleva a que no se logre un procedimiento de reproducción asistida exitoso.
Los productos se procesan en condiciones asépticas y se suministran estériles.
Nota: "embrión" se considera como término general. Más exactamente, SAGE™ considera como inicio del plazo el surgimiento de una sola célula diploide de la fusión de genoma masculi-no y femenino cuyo resultado es la formación de un cigoto con el consecuente desarrollo de repe-tidas divisiones mitóticas que conforman una masa sólida o mórula (típicamente en el 4to. - 5to. día) y tras el cual se desarrolla una cavidad llena de fluido que da lugar a la formación del embrión (típicamente en el 5to. - 6to. día) y que termina con la implantación del embrión, que empieza al final de la primera semana y que se completa al final de la segunda semana después de la concepción.

CONTROL DE CALIDAD
Las soluciones de este kit fueron filtradas por membrana y procesadas asépticamente según los procedimientos de cGMP que han sido valida-dos para que cumplan con un nivel de garantía de esterilidad (NGE) de 10^{-3}.
MEA unicelular probada y superada con un 80% o más de embriones. Endotoxinas de la USP probadas y aprobadas con <1 EU/ml.
Existe un Certificado de análisis disponible para este producto.

MATERIALES NECESARIOS PERO NO SUMINISTRADOS
- Platos estériles Petri (50 x 9 mm, Falcon 351006 o equivalente) o platos con 4 mul-tipocillos (pocillos de 1 ml, Nunc 176740 o equivalente)
- Guantes desechables
- Pipetas para transferencias (pipetas de vidrio soplado o puntas para micropipetas con un diámetro interior de ~ 200 µm)
- Pinzas
- Tijeras o escalpelo
- Cronómetro o temporizador
- Depósito de nitrógeno líquido (contenedor dewar o poliestireno con tapa, volumen de 1 a 2 L)
- Nitrógeno líquido (volumen suficiente para cubrir el criotubo o la copa que contiene los blastocitos vitrificados)
- Medio de cultivo, por ej., Quinn's Advantage™ Protein Plus Blastocyst Medium (medio para blastocitos Quinn's Advantage™ Protein Plus) (Ref. # ART-1529) preparado y pre-equilibrado en un plato de cultivo antes de descongelar los especímenes

MODO DE EMPLEO
Componentes del kit de calentamiento SAGE™ para vitrificación requeridos para un procedi-miento de calentamiento de embriones (máxi-mo de 2 embriones por procedimiento).

Solución de calentamiento sacarosa de 1.0 M (1 M WS): 20 µl a 1 ml

Solución de calentamiento sacarosa de 0.5 M (0.5 M WS): 40 µl a 1 ml

Solución MOPS (MS): 60 µl a 2 ml

PROTOCOLO DE CALENTAMIENTO Y DILUCIÓN:
El procedimiento de calentamiento y dilución se realiza entre 35 y 37 °C. Utilizar una platina de microscopio caliente para los siguientes procedimientos. Minimizar la exposición de los especímenes a la luz durante la incubación en las soluciones de calentamiento. Llevar las soluciones a 35 o 37 °C antes de utilizarlas.
Consultar las instrucciones de uso del disposi-tivo de traslado.

A. Procedimiento con volúmenes de las soluciones en microgotas
1. Llenar el depósito con nitrógeno líquido hasta lograr una profundidad suficiente como para sumergir completamente un criotubo o una copa con el dispositivo de traslado y ubicarlo cerca del conge-lador de nitrógeno líquido que contiene las muestras vitrificadas para calentar.
Quitar las criocañas con las copas que contienen el dispositivo de traslado con los embriones vitrificados y transferirlos rápidamente al reservorio de nitrógeno líquido, manteniendo el dispositivo de trasla-do sumergido en nitrógeno líquido todo el tiempo.
2. Seguir las instrucciones que trae el dispositi-vo de traslado que se ha utilizado.
3. Colocar el depósito cerca del microscopio para manipularlo rápidamente.
4. Etiquetar un plato estéril Petri (o una taps) con la información necesaria.
5. Asegurarse de que el contenido de cada vía WS de 1 M, WS de 0.5 M y MS esté bien mezclado invirtiéndolo varias veces con cuidado antes de usarlo.
6. Preparar el plato Petri con una gota de 20 µl de WS de 1 M y dos gotas de 20 µl de WS de 0.5 M (ver Fig. 1, derecha). En el Paso 12 se prepararon gotas de 20 µl de MS.
7. Colocar el dispositivo de traslado de la caña en el depósito de nitrógeno líquido usando unas pinzas. Se debe procesar un dispositivo de traslado a la vez.
8. Retirar cuidadosamente el dispositivo de traslado de la caña manteniendo la parte que contiene los embriones sumergida en nitrógeno líquido.
9. Seguir las instrucciones de uso que trae el dispositivo de traslado utilizado para sumergirlo, inmediatamente (dentro de los 2 segundos) después de haberle extraído la cubierta protectora, en la gota de WS de 1 M. Los embriones flotan desde el dispositivo al WS de 1 M. Dejar los embriones en esta solución durante un minuto. Los embriones se encogen y flotan hacia la parte superior de la gota.
Nota: después de transferir los embriones, qui-tar el líquido que haya quedado en la pipeta de transferencia y colocar un poco de solución de la gota siguiente antes de volver a manipular. Evitar generar burbujas en las transferencias.
10. Colocar un poco de WS de 0.5 M en la pipeta de transferencia y transferir los embriones desde la gota de WS de 1 M con un volumen mínimo al fondo de la primera gota de WS de 0.5 M durante 2 minutos.
11. Luego transferir los embriones al fondo de la segunda gota de WS de 0.5 M durante 2 minutos.
Nota: los embriones permanecen encogidos durante la exposición a WS de 0.5 M. Mientras tanto, preparar tres gotas de 20 µl de solución MOPS (MS, MS1, MS2, MS3), como lo indica la Figura 1 (derecha).
12. Transferir los embriones al fondo de la pri-mera gota de MS (MS1) durante 3 minutos.
13. Transferir los embriones a la parte superior de la segunda gota de MS (MS2) durante 3 minutos.
14. Transferir los embriones a la parte superior de la tercera gota de MS (MS3) durante 3 minutos.
15. Finalmente, transferir los embriones a un plato con medio de cultivo pre-equilibrado de manera apropiada, e incubarlos en una incubadora de CO2 a 37 °C durante 3 a 4 horas para permitir que se recuperen aún más antes de seguir manipulándolos o transfiriéndolos.
16. Si van a calentarse más embriones, repetir los pasos 6 a 16 anteriores con gotas nuevas de WS de 1 M, WS de 0.5 M y MS.

B. Procedimiento con grandes volúmenes de solución en platos con 4 multipocillos
Nota: debe tenerse cuidado de evitar cualquier tipo de contaminación (por ej. microbiana, de paciente, etc.) cuando se utilizan los platos con 4 multipocillos.
1. Llenar el depósito con nitrógeno líquido hasta lograr una profundidad suficiente como para sumergir completamente un criotubo o una copa con el dispositivo de traslado y ubicarlo cerca del conge-lador de nitrógeno líquido que contiene los tubos para calentar.
2. Quitar las criocañas con las copas que contienen el dispositivo de traslado con los embriones vitrificados y transferirlos rápida-mente al reservorio de nitrógeno líquido, manteniendo el dispositivo de trasladado sumergido en nitrógeno líquido todo el tiempo.
3. Seguir las instrucciones que trae el dispositi-vo de traslado que se ha utilizado.
4. Colocar el depósito cerca del microscopio para manipularlo rápidamente.
5. Etiquetar un plato multipocillo con 1 ml de WS de 1 M en el pocillo 1, 1 ml de WS de 0.5 M en el pocillo 2 y 1 ml de MS en los pocillos 3 y 4 (ver Fig. 2, adelante).
8. Colocar el dispositivo de traslado de la caña en el depósito de nitrógeno líquido usando unas pinzas. Se debe procesar un dispositivo de traslado a la vez.
9. Retirar con cuidado el tubo u otro dispositi-vo de traslado de la caña con la parte inferior que contiene los embriones siempre sumergi-da en el nitrógeno líquido.

Fig. 1

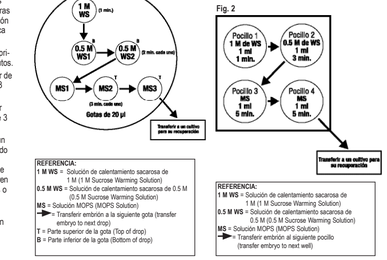
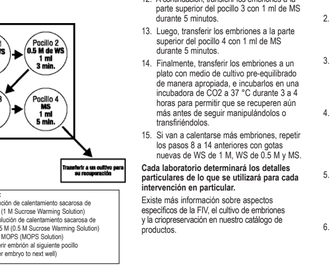


Fig. 2



10. Siguen las instrucciones que trae el disposi-tivo de traslado que se ha utilizado.
12. A continuación, transferir los embriones a la parte superior del pocillo 3 con 1 ml de MS durante 5 minutos.
13. Luego, transferir los embriones a la parte superior del pocillo 4 con 1 ml de MS durante 5 minutos.
14. Finalmente, transferir los embriones a un plato con medio de cultivo pre-equilibrado de manera apropiada, e incubarlos en una incubadora de CO2 a 37 °C durante 3 a 4 horas para permitir que se recuperen aún más antes de seguir manipulándolos o transfiriéndolos.
15. Si van a calentarse más embriones, repetir los pasos 8 a 14 anteriores con gotas nuevas de WS de 1 M, WS de 0.5 M y MS.

Cada laboratorio determinará los detalles particulares de lo que se utilizará para cada intervención en particular.
Existe más información sobre aspectos específicos de la FIV, el cultivo de embriones y la criopreservación en nuestro catálogo de productos.

ALMACENAJE Y ESTABILIDAD
Mantener los envases

Česky

SAGE™ Warming Kit

(Sada pro zahřívání po vitrifikaci)

Pouze pro laboratorní účely. Jiné použití musí být schváleno koncovým uživatelem.

Popis produktu	REF Číslo
1,0 M Sucrose Warming Solution	ART-8030-A
0,5 M Sucrose Warming Solution	ART-8030-B
MOPS Solution	ART-8030-C

CE 2797

POUŽITÍ:
Tyto produkty jsou určeny pro obnovení lidských embryí (zygoty v pronukleárním stádiu až embrya ve stádiu rýhování v den 3 a embrya ve stádiu blastocysty), které byly vitrifikované pomocí SAGE ™ Vitrification Kit (Ref # ART-8025). Sada musí být použita ve spojení se sadou SAGE™ Vitrification Kit (ART-8025) pro velmi rychlé opětovné zmrazení vzorků.

POPIS PRODUKTU
1,0 M Sucrose Warming Solution (ART-8030-A) je roztok modifikované HTF pufrovaný MOPS, který obsahuje neesenciální a esenciální aminokyseliny, gentamicin sulfát (10 mg/l), 1,0 M sacharózy a 12 mg/ml lidského sérového albuminu.

0,5 M Sucrose Warming Solution (ART-8030-B) je roztok modifikované HTF pufrovaný MOPS, který obsahuje neesenciální a esenciální aminokyseliny, gentamicin sulfát (10 mg/l), 0,5 M sacharózy a 12 mg/ml lidského sérového albuminu.

MOPS Solution (ART-8030-C) zase sobou buferný roztok MOPS modifikovaný trubkou pro přípravu lidských (HTF), který obsahuje neesenciální a esenciální aminokyseliny, gentamicin sulfát (0,01 mg/l) a 12 mg/ml lidského sérového albuminu.

Tento produkt obsahuje 10 mg/l gentamicinu, což je aminoglykosidické antibiotikum.

MATERIÁLY DODANÉ V RÁMCI SADY PRO ZAHŘÍVÁNÍ PO VITRIFIKACI
1,0 M Sucrose Warming Solution, 1 x ampulka, 4 ml (REF ART-8030-A)

0,5 M Sucrose Warming Solution, 1 x ampulka, 2 ml (REF ART-8030-B)

MOPS Solution, 1 x 6 ml (REF ART-8030-C)

BEZPEČNOSTNÍ OPATŘENÍ A VAROVÁNÍ
Varování: Dlouhodobá bezpečnost vitrifikace embrya (embryí) u dětí narozených tímto postupem není známá.

Pozor: Bezpečnost a účinnost vitrifikace u lidských embryí, které dosud nedosáhly vývojové fáze blastocysty, nebyly plně vyhodnoceny. K dnešnímu dni byly hlášeny případy živě narozených dětí z embryí ve stádiu rýhování, které byly vitrifikovány ve vývojový den 2 (Desai et al., 2007) a došlo ke klinickým těhotenstvím z vitrifikovaných zygotů (Selman & El-Danasouri, 2002).

Pozor: Pozor:Uživatelé si před použitím sad Vitrification Kit a Vitrification Warming Kit pro vitrifikaci lidských embryí musí přečíst a porozumět návodu k použití, bezpečnostním opatřením a varováním, a musí být prokáželi o správných postupech.

Složka 1,0 M Sucrose Warming Solution (ART-8030-A) v této sadě obsahuje 12 mg/ml lidského sérového albuminu.

Složka 0,5 M Sucrose Warming Solution (ART-8030-B) v této sadě obsahuje 12 mg/ml lidského sérového albuminu.

Složka MOPS Solution Solution (ART-8030-C) v této sadě obsahuje 12 mg/ml lidského sérového albuminu.

Tento produkt obsahuje antibiotikum gentamicin sulfát. Proveďte příslušná opatření pro zajištění toho, aby pacient nebyl na toto antibiotikum citlivý.

Pozor: Federální zákony Spojených států amerických omezují prodej tohoto prostředku pouze na lékaře prokloleného v jeho používání (nebo licencovaného zdravotníka), nebo na jeho předpis.

Tento produkt obsahuje albumin, derivát z lidské krve.

Pozor: Se všemi krevními produkty je nutné manipulovat jako s potenciálně infekčními. Výchozí materiál, ze kterého byl tento produkt odvozen, byl při testování na protilátky na HIV-1/HIV-2, HCV shledán negativním a nereaktivním na HbsAg, HCV RNA a HIV-1 RNA. Žádné známé testovací metody však nemohou poskytnout záruku, že produkty získané z lidské krve nepřenášejí infekční látky. Dárci zdrojového materiálu také prošli screeningem ohledně rizika vystavení Creutzfeldt-Jakobově nemoci (CJD). Na základě účinného screeningu dárce a výrobních procesů je riziko přenosu virových onemocnění velmi malé. Teoretické riziko přenosu CJD je také považováno za velmi malé. U albuminu nebyly nikdy zjištěny žádné případy přenosu virových onemocnění nebo CJD.

Standardní opatření zabraňující přenosu infekcí souvisí s používáním lékařských přípravků vyrobených z lidské krve nebo plazmy zahrnují pečlivý výběr dárců, testování jednotlivých odběrů krve a plazmatických pooli na specifické ukazatele infekce a účinné výrobní kroky, při nichž jsou inaktivovány nebo odstraněny viry. Přes všechna tato opatření nelze při podávání léků vyrábějících z lidské krve nebo plazmy možnost přenosu infekčních látek zcela vyloučit. To platí i pro jakékoli neznámé nebo vznikající viry a jiné patogeny. Nejsou hlášeny žádné známé případy prokázaných virových přenosů albuminem vyrobeným stanovenými postupy podle specifikací Evropského lékopisu.

Jednorázové použití: Aby se předešlo problémům kontaminace používejte aseptické metody a zlikvidujte veškerý nadbytečný produkt, který po procedufe zůstane v lahvi nebo ampulce.

Reprodukční média jsou určena pouze k jednorázovému použití. Opakovaným použitím reprodukčního média může dojít k použití produktu po jeho označeném datu expirace nebo zvýšení rizika mikrobiální kontaminace v následném postupu v případě, že zdravotník nepoužije odpovídající aseptické techniky.

Použití produktu po datu expirace nebo mikrobiálně znečištěného produktu může mít za následek nedostatečně optimální podmínky pro podporu oplodnění a nebo kvalitu embrya v průběhu in-vitro kultivace. Tyto podmínky mohou vést ke špatnému rozvoji nebo uchycení embrya, což může vést k selhání asistované reprodukce.

Produkty se vyrábí asepticky a dodávají se sterilní.

Poznámka: Embryo je považováno za obecný výraz. Přesnější řečno, SAGE ™ bere v úvahu úvodní dobu, kdy z fáze nukleolu a ženského genomu vzniká jediná diploidní buňka vedoucí k tvorbě zygoty a následnému rozvoji z opakovaných mitotických dělení, které tvoří konzistentní strukturu nebo morulu (obvykle den 4–5), a po kterém se vytvoří dutiny naplněné tekutinou, což vede k tvorbě blastocysty (obvykle 5–6 dnů) končící implantací embrya, která začíná na konci prvního týdne a je dokončena na konci druhého týdne po početí.

ZAJIŠTĚNÍ KVALITY
Roztoky v této soupravě jsou filtrovány přes membránu a jsou asepticky zpracovány podle postupů cGMP, u kterých bylo ověřeno, že splňují úroveň zajištění sterility (SAL) 10^{-3}.

Testováno jednobuněčným embryem laboratorní myší, prošlo s výsledkem embrya 80 % nebo vyšším. Testován USP endotoxin s výsledkem <1 EU/ml.

Pro tento produkt je k dispozici certifikát analýzy.

POŽADOVANÝ MATERIÁL, KTERÝ NENÍ SOUČÁSTÍ DODÁVKY
- Sterilní Petriho misky (50 x 9 mm, Falcon 351006 nebo ekvivalent) nebo 4jamkové destičky (1ml jamky, Nunc 176740 nebo ekvivalent)
- Jednorázové rukavice
- Přenosové pipety (hroty pipet z taženého skla nebo mikropipety s hrotem o vnitřním průměru ~ 200 µm)
- Pinzety
- Nůžky nebo skalpel
- Časovač nebo stopky
- Nádoba na kapalný dusík (Dewarova nádoba nebo polystyrenová nádoba s víkem, objem 1-2 l)
- Kapalný dusík (dostatečné množství pro zakrytí kryogenní zkumavky nebo pohárku obsahujícího vitrifikované blastocysty
- Kultivační médium, např. Quinn's Advantage ™ Protein Plus Blastocyst Medium (Ref # ART-1529) připravené a předem uvedené do rovnovážného stavu v kultivační mise před rozmrazením vzorku.

NÁVOD K POUŽITÍ
Složky sady SAGE™ Warming Kit nutné pro jeden proces zahřátí embrya (embryí) (maximálně 2 embrya na proces) jsou:
1,0 M Sucrose Warming Solution (1M WS): 20 µl až 1 ml
0,5 M Sucrose Warming Solution (0.5M WS): 40 µl až 1 ml
MOPS Solution (MS): 60 µl až 2 ml

PROTOKOL ZAHŘÍVÁNÍ A ŘEDĚNÍ:
Proces zahřívání a ředění musí probíhat při 35–37 °C. Pro následující postupy použijte vyhřívaný stolek mikroskopu. V průběhu inkubace v zahřívacím roztoku minimalizujte vystavení vzorků světlu. Před použitím roztoky vytemperujte na teplotu 35–37 °C.

Konkrétní pokyny pro použití nosiče naleznete v přiloženém návodu k použití.

A. Metoda s použitím mikrokapek roztoků
1. Nádrž na kapalný dusík naplňte kapalným dusíkem do dostatečné hloubky, aby bylo možno zcela ponořit kryogenní zkumavku nebo pohárek obsahující použitý nosič a umístěte ji do blízkosti mrazáku s kapalným dusíkem obsahujícím vitrifikované vzorky, které chcete zahřát.
2. Vyjměte držáky s kryogenními pohárky obsahujícími nosič s vitrifikovaným embryem (embryi) a rychle je přeneste do nádrže obsahující kapalný dusík, nosič musí být po celou dobu zakryt kapalným dusíkem.
3. Ředte se pokyny pro použití nosiče, které naleznete v přiloženém návodu k použití.
3. Nádrž umístěte do blízkosti mikroskopu, aby byla možná rychlá manipulace.
4. Na sterilní Petriho misku (nebo víčko) nalejte štítek s nezbytnými údaji.
5. Před použitím několikrát opatrně obraťte ampulky s 1M WS, 0,5 M WS a MS, abyste zajistili dobré promíchání obsahu.
6. Připravte obrácené víčko Petriho misky asepticky kapnutím jedné 20 µl kapky roztoku 1M WS a dvou 20 µl kapek roztoku 0,5M WS (viz obr. 1 vpravo). Tři 20 µl kapky roztoku MS budou připraveny později v kroku 12.
7. Pomocí pinzety lokalizujte v nádrži s kapalným dusíkem nosič umístěný v držáku. Zpracováván může být vždy pouze jeden nosič.
8. Opatrně vyjměte nosič z držáku, část obsahující embryo (embrya) neustále udržujte ponořenou v kapalném dusíku.
9. Postupujte podle pokynů k použití přiložených k nosiči týkajících se okamžitého (do 2 sekund) ponoření nosiče do kapky roztoku 1M WS poté, co byl vytažen ze svého ochranného obalu. Embryo (embrya) vyplave z nosiče do roztoku 1M WS. Embryo (embrya) v roztoku nechte po dobu jedné minuty. Embryo (embryo) se zmenší (embrya) se zmenší a vyplave do vrchní části kapky.

Poznámka: Po každém přenosu embrya (embryí) vyfoukněte veškerou tekutinu zbývající v přenosové pipetě a před další manipulací natáhněte část roztoku z další kapky. Při přenosu se vyhněte tvorbě bublin.

10. Do přenosové pipety natáhněte část roztoku 0,5M WS a na dobu 2 minut přeneste embryo (embrya) z kapky roztoku 1M WS s minimálním objemem do spodní části první kapky roztoku 0,5M WS.
11. Následně na dobu 2 minut přeneste embryo (embrya) do spodní části druhé kapky roztoku 0,5M WS.

Poznámka: V průběhu vystavení roztoku 0,5M WS zůstane embryo (embrya) zmenšené. V tuto chvíli připravte tři 20µl kapky roztoku MOPS Solution (MS; MS1, MS2, MS3), jak je uvedeno na obrázku 1 (vpravo).

12. Na dobu 3 minut přeneste embryo (embrya) do spodní části první kapky roztoku MS (MS1).
13. Následně na dobu 3 minut přeneste embryo (embryo) do horní části druhé kapky roztoku MS (MS2).
14. Na dobu 3 minut přeneste embryo (embrya) do horní části třetí kapky roztoku MS (MS3).
15. Nakonec přeneste embryo (embrya) do misky s médiem, které bylo předem uvedené do rovnovážného stavu a inkubujte v CO_2 inkubátoru při teplotě 37 °C po dobu 3–4 hodin, aby před další manipulací ať nebo přenosem došlo k dalšímu obnovení.
16. Pokud bude zahřívano více embryí, zopakujte použijte za použití nových kapek roztoků ES a VS výše uvedené kroky 6 až 16.

B. Postup používající větší objemy roztoků v 4jamkových destičkách

Poznámka: Při použití 4jamkových misek musíte dbát zvýšené opatrnosti, abyste zabránili jakékoli kontaminaci (např. mikrobiální, pacientem atd.).

1. Nádrž na kapalný dusík naplňte kapalným dusíkem do dostatečné hloubky, aby bylo možno zcela ponořit kryogenní zkumavku nebo pohárek obsahující použitý nosič a umístěte ji do blízkosti mrazáku s kapalným dusíkem obsahujícím vitrifikované vzorky, které chcete zahřát.
2. Vyjměte držáky s kryogenními pohárky obsahujícími nosič s vitrifikovaným embryem (embryi) a rychle je přeneste do nádrže obsahující kapalný dusík, nosič musí být po celou dobu zakryt kapalným dusíkem.
3. Ředte se pokyny pro použití nosiče, které naleznete v přiloženém návodu k použití.
4. Nádrž umístěte do blízkosti mikroskopu, aby byla možná rychlá manipulace.
5. Na sterilní 4jamkovou destičku nalejte štítek s nezbytnými údaji.
6. Postupujte podle pokynů k použití přiložených k nosiči týkajících se okamžitého (do 2 sekund) ponoření nosiče do jamky 1 obsahující roztok 1M WS poté, co byl vytažen ze svého ochranného obalu. Embryo (embrya) vyplave z nosiče do roztoku 1M WS. Embryo (embryo) v roztoku nechte po dobu jedné minuty. Embryo (embryo) se zmenší a vyplave do vrchní části jamky.

Poznámka: Po každém přenosu embrya (embryí) vyfoukněte veškerou tekutinu zbývající v přenosové pipetě a před další manipulací natáhněte část roztoku z další kapky. Při přenosu se vyhněte tvorbě bublin.

7. Připravte vícejamkovou destičku aseptickým kapnutím 1 ml roztoku 1M WS do jamky 1, 1 ml roztoku 0,5M WS do jamky 2 a 1 ml roztoku MS do jamky 3 a 4 (viz obr. 2).
8. Pomocí pinzety lokalizujte v nádrži s kapalným dusíkem nosič umístěný na držáku. Zpracováván může být vždy pouze jeden nosič.
9. Opatrně vyjměte pejetu nebo jiný nosič z držáku, spodní část obsahující embryo (embrya) neustále udržujte ponořenou v kapalném dusíku.
10. Postupujte podle pokynů k použití přiložených k nosiči týkajících se okamžitého (do 2 sekund) ponoření nosiče do jamky 1 obsahující roztok 1M WS poté, co byl vytažen ze svého ochranného obalu. Embryo (embrya) vyplave z nosiče do roztoku 1M WS. Embryo (embryo) v roztoku nechte po dobu jedné minuty. Embryo (embryo) se zmenší a vyplave do vrchní části jamky.

Poznámka: Po každém přenosu embrya (embryí) vyfoukněte veškerou tekutinu zbývající v přenosové pipetě a před další manipulací natáhněte část roztoku z další kapky. Při přenosu se vyhněte tvorbě bublin.

11. Do přenosové pipety natáhněte část roztoku 0,5M WS a na dobu 3 minut přeneste embryo (embrya) z jamky 1 do jamky 2 obsahující 1 ml roztoku 0,5M WS.

Poznámka: V průběhu vystavení roztoku 0,5M WS zůstane embryo (embrya) zmenšené.

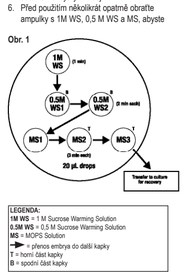
12. Následně na dobu 5 minut přeneste embryo (embryo) do horní části jamky 3 obsahující 1 ml roztoku MS.
13. Potom na dobu 5 minut přeneste embryo (embryo) do horní části jamky 4 obsahující 1 ml roztoku MS.
14. Nakonec přeneste embryo (embryo) do misky s médiem, které bylo předem uvedené do rovnovážného stavu a inkubujte v CO_2 inkubátoru při teplotě 37 °C po dobu 3–4 hodin, aby před další manipulací ať nebo přenosem došlo k dalšímu obnovení.
15. Pokud bude zahřívano více embryí, okamžitě zopakujte výše uvedené kroky 8 až 14, použijte nové roztoky 1M WS, 0,5M WS a MS.

Každá laboratoř si musí stanovit vlastní podrobnosti , které chce použít pro každý jednotlivý postup.

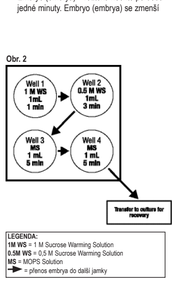
Informace o konkrétních aspektech in vitro fertilizace (IVF), kultury embrya a kryokonzervaci jsou k dispozici v našem produktovém katalogu.

POKYNY PRO SKLADOVÁNÍ A STÁLOST
Neotevřené nádobky uchovávejte v lednici při teplotě 2 °C až 8 °C. Před použitím vytemperujte na teplotu 35–37 °C. Nezmrazujte a nevystavujte teplotám vyšším než 39 °C. Produkty jsou stabilní až do expirační doby vyznačené na štítku.

Obr. 1



Obr. 2



1. Aseptickými postupy vyjměte požadované množství produktu. Jedna ampulka obsahuje dostatečné množství roztoku pouze pro jedno použití.
2. Po vyjmutí již do původní nádoby žádný produkt nevracejte. Zbývající produkt zlikvidujte.
3. Produkt nepoužívejte v případě ztráty zabarvení, zakalení, nebo pokud vykazuje jakékoli známky mikrobiální kontaminace.

REFERENCE

1. Liebermann J, Tucker MJ. 2006 Comparison of vitrification and conventional cryopreservation of day 5 and day 6 blastocysts during clinical application. Fertil Steril 86:20-26.
2. Takahashi K, Mukaida T, Goto T, Oka C. 2005 Perinatal outcome of blastocyst transfer with vitrification using cryoloop: a 4-year follow-up study. Fertil Steril 84;88-92.
3. Raju GAR, Haranath GB, Krishna KM, et al. 2005 Vitrification of human 8-cell embryos, a modified protocol for better pregnancy rates. Reprod Biomed Online 11:434-437.
4. Hiraoka K, Hiraoka K, Kinutani M, et al. 2004 Blastocoele collapse by micropipetting prior to vitrification gives excellent survival and pregnancy outcomes for human day 5 and 6 expanded blastocysts. Human Reprod 19:2884-2888.
5. Stehlik E, Stehlik J, Katayama KP, et al. 2005 Vitrification demonstrates significant improvement versus slow freezing of human blastocysts. Reprod Biomed Online 11:53-57.
6. Vanderzwalmen P, Bertin G, Debauche Ch, et al. 2003 Vitrification of human blastocysts with the hemistraw carrier: application of assisted hatching after thawing. Human Reprod 18:1504–1511.
7. Kuwayama M, Vajta G, Leda S, et al. 2005 Comparison of open and closed methods for vitrification of human embryos and the elimination of potential contamination. Reprod Biomed Online 11:608-614.
8. Desai N, Blackmon H, Szeptycki J, et al. 2007 Cryoloop vitrification of human day 3 cleavage-stage embryos: post-vitrification development, pregnancy outcomes and live births. Reprod Biomed Online 14:208-213.
9. Selman HA, El-Danasouri I. 2002 Pregnancies derived from vitrified human zygotes. Fertil Steril 77:422-423.
10. Camus A, Clairaz P, Ersham A, et al. 2007 Comparison of the processes of five different Vitrification devices. Gynecol Obstet Fertil 34:737-745.

PŘÍBUZNÉ PRODUKTY
ART 8025 SAGE™ Vitrification Kit

SAGE In Vitro Fertilization™ nabízí odborníkům v oblasti reprodukční medicíny ucelenou řadu produktů. Pokud chcete získat konkrétní informace nebo obdržet náš aktuální katalogu, zavolejte nám nebo napište. Pokud máte technické dotazy nebo chcete kontaktovat naše oddělení styku se zákazníky, volejte linku podpory SAGE™.

Volejte linku podpory SAGE™: V USA: (800) 243-2974 Mezinárodní: (203) 601-9818

SYMBOLY

HAS Obsah: Roztok lidského albuminu.

GENT Obsahuje: Gentamicin.

CooperSurgical, Inc.
95 Corporate Drive
Trumbull, CT 06611 USA

EC REP
ORIGIO a/s
Knardrupvej 2
2760 Måløv
Denmark
www.fertility.coopersurgical.com
Tel: +45 46 79 02 00

Zákaznické služby:
E-mail: sales@coopersurgical.com

Українська

SAGE™ Warming Kit

Тільки для лабораторних процедур; інші види використання повинні бути кваліфіковані кінцевим користувачем.

Продукт Опис	Вих. номер
1,0 M Sucrose Warming Solution	ART-8030-A
0,5 M Sucrose Warming Solution	ART-8030-B
MOPS Solution	ART-8030-C

CE 2797

ВИКОРИСТАННЯ ЗА ПРИЗНАЧЕННЯМ
Ці продукти призначені для відновлення людських ембріонів (пронуклеус: зигот ембріонів на стадії дробіння на 3-й день і ембріонів на стадії бластоцисти), які були вітрифіковані з використанням набору SAGE™ Vitrification Kit (вих. № ART-8025). Цей набір призначений для використання в комбінації з SAGE™ Vitrification Kit (вих. № ART-8025) з метою надшвидкого заморожування зразків.

ОПИС ПРОДУКТУ
1,0 M Sucrose Warming Solution (ART-8030-A), являє собою буферний розчин MOPS модифікованої трубної рідини людини (HTF), що містить незамінні й замінні амінокислоти, сульфат гентаміцину (10 мг/л), 1,0 М сахарози і 12 мг/л сироваткового альбуміну людини.

0,5 M Sucrose Warming Solution (ART-8030-B) являє собою буферний розчин MOPS модифікованої трубної рідини людини (HTF), що містить незамінні й замінні амінокислоти, сульфат гентаміцину (10 мг/л), 0,5 М сахарози і 12 мг/л сироваткового альбуміну людини.

Компонент 1,0 M Sucrose Warming Solution (ART-8030-A) в даному наборі містить 12 мг/мл сироваткового альбуміну людини.

Компонент 0,5 M Sucrose Warming Solution (ART-8030-B) в даному наборі містить 12 мг/мл сироваткового альбуміну людини.

Цей продукт містить антибіотик сульфат гентаміцину. Повинні бути вжиті відповідні запобіжні заходи, щоб упевнитись, що пацієнт не сенсибілізований до цього антибіотика.

Обережно: федеральний закон США дозволяє продаж цього пристрою тільки за вказівкою лікаря або практикуючого фахівця, наяченого його використанню.

Цей продукт містить альбумін, отриманий з крові людини.

Обережно: усі препарати крові вважаються потенційно інфекційними. Вихідний матеріал, з якого був отриманий цей продукт, показав негативний результат при тестуванні на антитіла до ВІЛ-1/ВІЛ-2, ВГС та виявився неактивним при перевірці на HBsAg, РНК ВГС і РНК ВІЛ-1. Жоден із відомих методів аналізу не може гарантувати відсутність збудників інфекцій у препаратах, виготовлених на основі крові людини. Донори вихідного матеріалу були перевірені на хворобу Крейтцфельта-Якобса (CJD). Завдяки ефективному обстеженню донорів і процесу виробництва продукту, можна стверджувати, що ризик передачі вірусної інфекції практично відсутній. Теоретичний ризик передачі хвороби Крейтцфельта-Якобса також вважається вкрай низьким. За весь час використання продукту не було виявлено жодного випадку передачі вірусної інфекції або хвороби Крейтцфельта-Якобса через альбумін.

Стандартні методи запобігання зараженню в результаті використання медичної продукції, виробленої з крові або плазми людини, включають відбір донорів, обстеження донорського матеріалу і пулів плазми на специфічні маркери інфекції та впровадження ефективних заходів для дезактивації/ліквідації вірусів на виробництві. Незважаючи на ці заходи, можливість передачі збудників інфекції в результаті застосування медичної продукції, виробленої з крові або плазми людини, не може бути виключена повністю. Це стосується також можливості передачі невідомих або нових вірусів і інших патогенів. Випадки передачі вірусів в альбумін, виробленим відповідно до вимог Європейської фармакопеї за допомогою затверджених виробничих процедур, не описані.

Одноразове використання: з метою попередження контамінації слід працювати з середовищем в стерильних умовах і вилити залишки середовища з флакона або пробірки після закінчення процедури.

Продукти репродуктивного середовища призначені тільки для одноразового використання. Результатом повторного використання середовищ може стати робота з простроченим продуктом і високий ризик мікробної контамінації матеріалу при подальшому проведенні процедури, якщо практикуючий фахівець буде нестрожкий застосовувати належні асептичні методики.

При використанні прострочених або заражених середовищ умови in vitro можуть бути значно гірше необхідних для нормального запліднення і розвитку ембріонів. Це може призвести до порушення розвитку ембріонів, їх нездатності до імплантації і, як наслідок, до порушення допоміжної репродуктивної процедури.

Продукти пройшли асептичну обробку й постачаються в стерильному стані.

Примітка: ембріон вважається загальним терміном. Більш точно, SAGE™ розглядає період часу ініціалізації, коли утворюється одиночна диплоїдна клітина при злитті чоловічого та жіночого генома, в результаті чого утворюється зигота з подальшим розвитком від багаторазових мітотичних поділів з утворенням твердої маси або морули (як правило, на 4-5 день), і після якого розвивається заповнена рідиною порожнина, що, в свою чергу, призводить до утворення ембріона (як правило, на 5-6 день), в результаті чого відбувається імплантація ембріона, початок якої припадає на перший тиждень і завершується до кінця другого тижня після запліднення.

ЗАБЕЗПЕЧЕННЯ ЯКОСТІ
Розчини в цьому наборі профільтровані через мембранний фільтр і асептично оброблені відповідно до вимог для процедур цГМФ, сертифікованих на предмет додержання вимог гарантованого рівня стерильності (SAL) 10^{-3}.

Протестовано на одноклітинних ембріонах мишей (MEA). Показано формування 80 % і більше ембріонів. Пройдено тест на ендотоксин USP з результатом < 1 одиниць ендотоксину/мл.

Результати всіх тестів для даного продукту відображаються у відповідному сертифікаті аналізу, що надається за запитом.

НЕОБХІДНІ МАТЕРІАЛИ, ЩО НЕ ВХОДЯТЬ У СКЛАД НАБОРУ
- Стерильні чашки Петрі (50 x 9 мм, Falcon 351006 або еквівалентні) або 4-лункові планшети (з 1 мл лунками, Nunc 176740 або еквівалентні)
- Одноразові рукавички
- Піпетки для пересадки (піпетки з витягнутого скла або кінчики мікропіпетки з внутрішнім діаметром кінчика 200 мкм)
- Пінцети
- Ножиці або скальпель
- Таймер або секундомір
- Резервуар з рідким азотом (резервуар Дюара або з пінополістиролу з кришкою об'ємом 1-2 л)
- LN: (з об'ємом, достатнім для покриття кріопробірки або кволиходіної посудини, що містить вітрифіковані бластоцисти)
- Живильне середовище, наприклад, Quinn's Advantage™ Protein Plus Blastocyst Medium
(вих. № ART-1529), підготовлене і попередньо врівноважене в культуральній чашці, перед початком процедури розмороження зразків

ІНСТРУКЦІЯ З ВИКОРИСТАННЯ
Компоненти SAGE™ Warming Kit, необхідні для проведення однієї процедури нагрівання ембріона після вітрифікації (не більше 2-х ембріонів в кожній процедурі).
1,0 M Sucrose Warming Solution
(1M WS): від 20 мкл до 1 мл
0,5 M Sucrose Warming Solution
(0,5M WS): від 40 мкл до 1 мл
MOPS Solution (MS): від 60 мкл до 2 мл

МЕТОДИКА НАГРІВАННЯ ТА ВІДМИВАННЯ
Процедура нагрівання та відмивання проводиться при температурі 35-37 °C. Під час проведення процедури використовуйте скло мікроскопа з підігрівом. Вплив світла на бластоцисти під час інкубації в розчинах для нагрівання необхідно звести до мінімуму. Перед використанням нагрійте розчини до 35-37 °C.

Дивіться інструкцію з використання, яка входить в набір використовуваного пристрою-носія для конкретних інструкцій для цього пристрою.

А. Процедура з використанням мікрокрапельних об'ємів розчинів
1. Наповніть резервуар LN: до рівня, що забезпечує повне занурення закріпленої на тримачі кріопробірки або кволиходіної посудини з носієм для вітрифікації, і поставте на дно кінчики мікропіпетки з внутрішнім діаметром кінчика 200 мкм)
2. Спід дотримуватися інструкції, що додається до використовуваного пристрою-носія.
3. Поставте резервуар поруч з мікроскопом, щоб забезпечити можливість дяти швидко.
4. Маркируйте необхідною інформацією стерильну чашку Петрі або кришку чашки.
5. Переконайтеся, що вміст всіх флаконів з розчинами 1M WS, 0,5M WS та MS добре перемішаний акуратним перевертанням кілька разів перед використанням.
6. Нанесть на дно чашки Петрі в стерильних умовах одну 20 мкл краплю 1M WS і дві 20 мкл краплі 0,5M WS (див. Рис. 1, справа). Три краплі 20 мкл MS будуть приготовлені пізніше, у кроці 12.
7. Працюючи пінцетом, знайдіть потрібний носій для вітрифікації, зафіксований на тримачі в резервуарі з LN:. В один і той же час можна працювати тільки з одним пристроєм-носієм.
8. Обережно дістаньте носій для вітрифікації з тримача. При цьому та частина носія для вітрифікації, в якій знаходиться ембріон, повинна бути весь час занурена у LN:.
9. Виконуючи інструкції виробника до використовуваного носія для вітрифікації, негайно (протягом 2 секунд) після зняття з носія захисного чохла занурьте носій для вітрифікації в краплю 1M WS. Середовище зміє ембріони з носія, і вони спливуть у краплю середовища 1M WS. Залиште ембріони в цьому розчині на одну хвилину. Ембріони скоротяться і спливуть на поверхню краплі.

Примітка: після кожної пересадки ембріона(ів) продуйте піпетку для пересадки від залишків рідини і витягніть невелику частину розчину з наступною краплі перед наступною маніпуляцією. Під час пересадок уникайте утворення бульбашок.

10. Наберіть в піпетку для пересадки трохи розчину 0,5M WS і пересадіть ембріони з 1M WS на дно першої краплі 0,5M WS в мінімальному об'ємі середовища на 2 хвилини.
11. Потім пересадіть ембріони на дно другої краплі розчину 0,5M WS на 2 хвилини.

Примітка: в розчині 0,5M WS ембріони будуть залишатись скороченими. В цей час підготуйте три краплі 20 мл MOPS Solution (MS; MS1, MS2, MS3), як показано на Рис. 1 (праворуч).

12. Пересадіть ембріони на дно першої краплі розчину MS (MS1) на 3 хвилини.
13. Пересадіть ембріони на поверхню другої краплі розчину MS (MS2) на 3 хвилини.
14. Пересадіть ембріони на поверхню третьої краплі розчину MS (MS3) на 3 хвилини.
15. Нарешті, пересадіть ембріони в чашку з попередньо врівноваженим відповідним живильним середовищем та інкубуйте у медичному інкубаторі CO_2 при температурі 37 °C протягом 3-4 годин для подальшого відновлення перед пересадкою і/або іншими маніпуляціями.
16. Якщо потрібно нагріти більшу кількість ембріонів, повторіть кроки 6-16, використовуючи свіжі розчини для нагрівання

В. Процедура з використанням великих об'ємів розчинів в 4-лункових планшетах

Примітка: при використанні 4-лункових планшетів слід вживати заходи обережності, щоб уникнути будь-якого забруднення (наприклад, мікробного, пацієнта, тощо).

1. Наповніть резервуар LN: до рівня, що забезпечує повне занурення закріпленої на тримачі кріопробірки або кволиходіної посудини з носієм для вітрифікації, і поставте поряд з кріогенним апаратом, в якому знаходяться ембріони (наприклад, мікробного, пацієнта, тощо).
1. Наповніть резервуар LN: до рівня, що забезпечує повне занурення закріпленої на тримачі кріопробірки або кволиходіної посудини з носієм для вітрифікації, і поставте поряд з кріогенним апаратом, в якому знаходяться ембріони, в якому міститься носій з вітрифікованим ембріоном і миттєво пересадіть їх у резервуар з LN: таким чином, щоб носій для вітрифікації постійно був занурений у LN:.
3. Спід дотримуватися інструкції, що додається до використовуваного пристрою-носія.
4. Поставте резервуар поруч з мікроскопом, щоб забезпечити можливість дяти швидко.
5. Маркируйте необхідною інформацією стерильний 4-лунковий планшет.
6. Переконайтеся, що вміст всіх флаконів з розчинами 1M WS, 0,5M WS та MS добре перемішаний акуратним перевертанням кілька разів перед використанням.
7. В стерильних умовах налийте в лунку 1 планшета 1 мл розчину 1M WS. У лунку 2 планшета налийте 1 мл розчину 0,5M WS. У лунки 3 та 4 налийте по 1 мл розчину MS, як показано на Рис. 2.
8. Працюючи пінцетом, знайдіть потрібний носій для вітрифікації, зафіксований на тримачі в резервуарі з LN:. В один і той же час можна працювати тільки з одним пристроєм-носієм.
9. Обережно дістаньте соломинку або інший носій для вітрифікації з тримача. Прицьому нижня частина носія, в якій знаходиться ембріон, повинна весь час бути занурено у LN:.
10. Виконуючи інструкції виробника до використовуваного носія для вітрифікації, негайно (протягом 2 секунд) після зняття з носія захисного чохла занурьте носій для вітрифікації в лунку 1 планшета, заповнену 1 мл розчину 1M WS. Середовище зміє ембріони з носія, і вони спливуть у краплю середовища 1M WS. Залиште ембріони в цьому розчині на одну хвилину. Ембріони скоротяться і спливуть на поверхню лунки.

Примітка: після кожної пересадки ембріона(ів) продуйте піпетку для пересадки від залишків рідини і витягніть невелику частину розчину з наступною краплі перед наступною маніпуляцією. Під час пересадок уникайте утворення бульбашок.

11. Наберіть в піпетку для пересадки трохи розчину 0,5M WS і пересадіть ембріон з лунки 1 в лунку 2, що містить 1 мл розчину 0,5M WS, на 3 хвилини.

Примітка: в розчині 0,5M WS ембріони будуть залишатись скороченими.

12. Пересадіть ембріони на поверхню середовища в лунку 3, заповнену 1 мл розчину MS, на 5 хвилин.
13. Пересадіть ембріони на поверхню середовища в лунку 4, заповнену 1 мл розчину MS, на 5 хвилин.
14. Нарешті, пересадіть ембріони в чашку з попередньо врівноваженим відповідним живильним середовищем та інкубуйте у медичному інкубаторі CO_2 при температурі 37 °C протягом 3-4 годин для подальшого відновлення перед пересадкою і/або іншими маніпуляціями.
15. Якщо потрібно нагріти більшу кількість ембріонів, повторіть кроки 8-14, використовуючи свіжі розчини 1M WS, 0,5M WS та MS.

Кожна лабораторія повинна самостійно визначити конкретні деталі щодо використання для кожної конкретної процедури.

Рис. 1

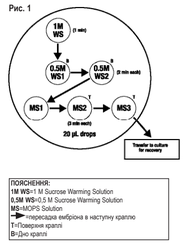
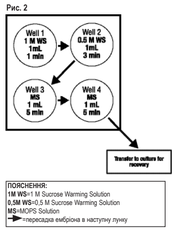



Рис. 2