



Caractéristiques techniques et notice d'utilisation

# Vivaspin<sup>®</sup> 6 et 20 ml

Dispositifs Vivaspin<sup>®</sup> 6 et 20 10 kDa pour le diagnostic in vitro

Dispositifs Vivaspin<sup>®</sup> Turbo 6 et 20 3 kDa, 5 kDa, 30 kDa, 50 kDa, 100kDa 300 kDa, 1000 kDa et 0,2 µm à des fins de recherche uniquement ; ne pas utiliser pour le diagnostic in vitro



# Vivaspin® 6 et 20 ml – Présentation

## Conditions de stockage | Durée de vie

Les colonnes à centrifuger d'ultrafiltration Vivaspin® 6 et 20 doivent être conservées entre 15 et 30°C. Les dispositifs doivent être utilisés avant la date d'expiration indiquée sur la boîte.

## Introduction

Les concentrateurs Vivaspin® sont des dispositifs d'ultrafiltration à usage unique destinés à la concentration et | ou la purification d'échantillons biologiques. Le Vivaspin® 6 convient aux volumes d'échantillons de 2 à 6 ml et le Vivaspin® 20 aux volumes d'échantillons de 20 ml maximum. Les deux produits intègrent deux membranes verticales pour une vitesse inégalée.

Le Vivaspin® 20 comprend un réservoir de diafiltration permettant l'élimination en une seule étape des sels et autres micromolécules contaminantes, ainsi qu'un mode de pressurisation pour plus de souplesse et de rapidité de traitement.

Les concentrateurs Vivaspin® se distinguent par leur design innovant (brevet américain n° 5 647 990, second brevet en instance), leur facilité d'utilisation, leur rapidité et la récupération exceptionnelle du concentrat.

## CE

La gamme Vivaspin® 6 et 20 propose 9 seuils de coupure différents (Molecular Weight Cut Off ou MWCO) :

- Dispositif Vivaspin® 6 et 20 3 kDa : 3 000 MWCO
- Dispositif Vivaspin® 6 et 20 5 kDa : 5 000 MWCO
- Dispositif Vivaspin® 6 et 20 10 kDa : 10 000 MWCO
- Dispositif Vivaspin® 6 et 20 30 kDa : 30 000 MWCO
- Dispositif Vivaspin® 6 et 20 50 kDa : 50 000 MWCO

- Dispositif Vivaspin® 6 et 20 100 kDa : 100 000 MWCO
- Dispositif Vivaspin® 6 et 20 300 kDa : 300 000 MWCO
- Dispositif Vivaspin® 6 et 20 1000 kDa : 1 000,000 MWCO
- Dispositif Vivaspin® 6 et 20 0,2 µm : 0,2 µm

Les dispositifs de filtration 10K Vivaspin® 6 et 20 sont réservés aux applications de diagnostic in vitro. Ils peuvent être utilisés pour concentrer le sérum, l'urine, le liquide céphalo-rachidien et d'autres liquides corporels avant l'analyse. Les dispositifs de filtration Vivaspin® 6 et 20 en 3 kDa, 5 kDa, 30 kDa, 50 kDa, 100 kDa, 300 kDa, 1000 kDa et 0.2 µm sont utilisés à des fins de recherche uniquement et ne doivent pas être utilisés pour les procédures de diagnostic. Les dispositifs Vivaspin® 6 et 20 et 15 sont fournis non stériles et sont à usage unique.

## Fonctionnement par centrifugation

Les concentrateurs Vivaspin® s'utilisent dans des rotors à godet basculant ou à angle fixe pouvant accueillir des tubes à fond conique standard. En une seule centrifugation, les solutions peuvent être concentrées au moins 100 fois. Les échantillons sont généralement concentrés en 10 à 30 minutes, avec des récupérations macromoléculaires supérieures à 95 %.

L'orientation longitudinale de la membrane et la chambre de concentration à canal étroit assurent des conditions de flux tangentiel optimales, même avec des solutions chargées de particules. La force centrifuge éloigne les particules et les solides de la membrane et les entraîne vers le fond du dispositif. Les macromolécules sont recueillies dans une chambre imperméable pour concentrât, entièrement moulée sous la surface de la membrane, éliminant ainsi tout risque d'assèchement.

### **Fonctionnement par pressurisation**

Si aucune centrifugeuse adéquate n'est disponible ou si un seul échantillon doit être traité, le Vivaspin® 20 peut être rempli jusqu'à 15 ml et pressurisée pour obtenir une concentration. Pour accélérer le traitement, la pression peut être associée à la force centrifuge. La « pressio-centrifugation » convient particulièrement aux échantillons visqueux comme le sérum, au traitement à basse température et quand une durée de processus minimale est essentielle.

### **Équipement nécessaire**

#### **A. Utilisation par centrifugation**

1. Centrifugeuse avec rotor à godet basculant ou à angle fixe (minimum 25°).
2. Des pipettes Pasteur ou u mieux, d'une micropipette électronique, comme la Picus® de Sartorius, pouvant évaluer le volume de concentrat récupéré si elle est doté de la fonction de pipetage manuel. Pour le dépôt et le retrait la récupération de l'échantillon.

#### **Dispositif Support nécessaire**

|              |                  |
|--------------|------------------|
| Vivaspin® 6  | 15 ml/diam 17 mm |
| Vivaspin® 20 | 50 ml/diam 30 mm |

#### **B. Utilisation sous pression (Vivaspin® 20 uniquement)**

1. Tête de pression Vivaspin® 20 (réf. VCA200).
2. Valve e chargement pour la tête de pression (réf. VCA005).
3. Contrôleur de la pression d'air (réf. VCA002) ou régulateur équivalent.

#### **Utilisation par pressio-centrifugation**

1. L'ensemble du matériel décrit sous les points A. et B. ci-dessus.

## Équipement nécessaire

| Équipement nécessaire  | Vivaspin® 6  | Vivaspin® 20   |
|--|--|--|
| <b>Centrifugeuse</b>   |  |  |
| Type de rotor  | Godet basculant Angle fixe   | Godet basculant Angle fixe   |
| Angle minimal du rotor   | – 25°  | – 25°  |
| Cavité du rotor  | Pour tubes à fond conique de 15 ml (17 mm)                           | Pour tubes à fond conique de 50 ml (30 mm)                           |
| <b>Accessoires de pressurisation en option pour le Vivaspin® 20</b>  |  |  |
| Contrôleur de pression d'air (APC) avec indicateur de pression, régulateur, vanne de sécurité de surpression, connecteur femelle et extension de 1 m (tuyau pneumatique de diam interne 4 mm) avec raccords mâle et femelle et 1 m de tuyau d'entrée de diam interne de 6 mm |  | Réf. VCA002  |
| Valve e chargement   |  | Référence VCA005   |
| Tête de pressurisation VS20  |  | Référence VCA200   |
| <b>Récupération du concentrât</b>  |  |  |
| Type de pipette  | Volume fixe ou variable  | Volume fixe ou variable  |
| Conseil  | Pointe fine de type chargement des gels ou pointe longue et effilées | Pointe fine de type chargement des gels ou pointe longue et effilées |

### Compatibilité du rotor

Remarque : le Vivaspin® 20 (30 mm × 116 mm) convient aux rotors pouvant accueillir des tubes à fond conique de type Falcon de 50 ml tels que le Beckman Allegra 25R avec le rotor libre TS-5.1-500 équipé de godets BUC 5 et d'adaptateurs 368327 ; rotor fixe 25° Beckman TA-10.250 avec adaptateurs 356966 ; Heraeus Multifuge 3 S-R avec rotor libre (Heraeus/Sorvall) 75006445 avec godets basculants 75006441 et adaptateurs pour tubes à fond conique de type Falcon de 50 ml.

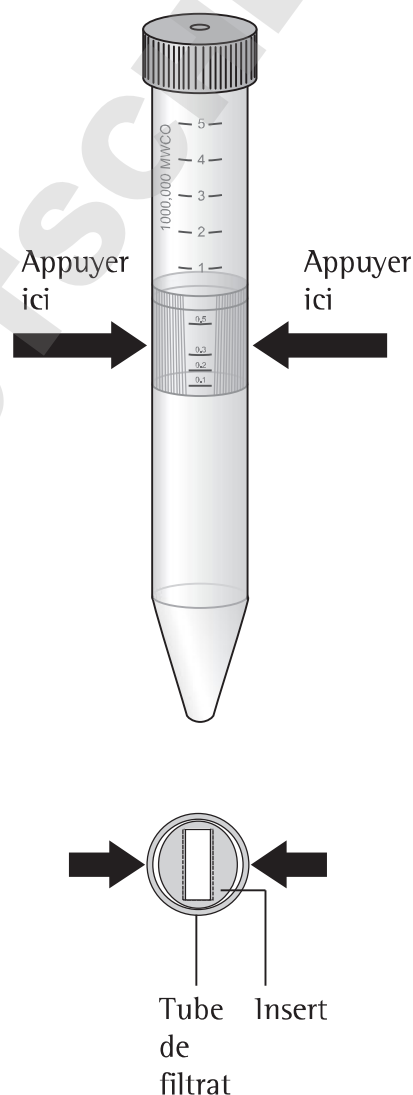
## Fonctionnement

### Utilisation par centrifugation VS6 et 20

1. Sélectionner le seuil de coupure le plus approprié pour votre échantillon. Pour une récupération maximale, choisir un seuil de coupure inférieur d'au moins 50 % du poids moléculaire de la molécule d'intérêt.
2. Remplir le concentrateur jusqu'au volume maximum indiqué dans le tableau 1. (Vérifier que le bouchon à vis est bien fermé.)
3. Insérer l'ensemble du concentrateur dans la centrifugeuse (en cas d'utilisation de rotors à angle fixe, la face imprimée doit être orientée vers le haut | l'extérieur).
4. Effectuer la centrifugation aux vitesses recommandées dans le tableau 2, en prenant soin de ne pas dépasser la force g maximale variable selon le seuil de coupure.
5. Dès que la concentration souhaitée est atteinte (voir les tableaux 3a et 3b pour connaître les durées de centrifugation), retirer l'ensemble et récupérer l'échantillon au fond de la poche de concentrât à l'aide d'une pipette.

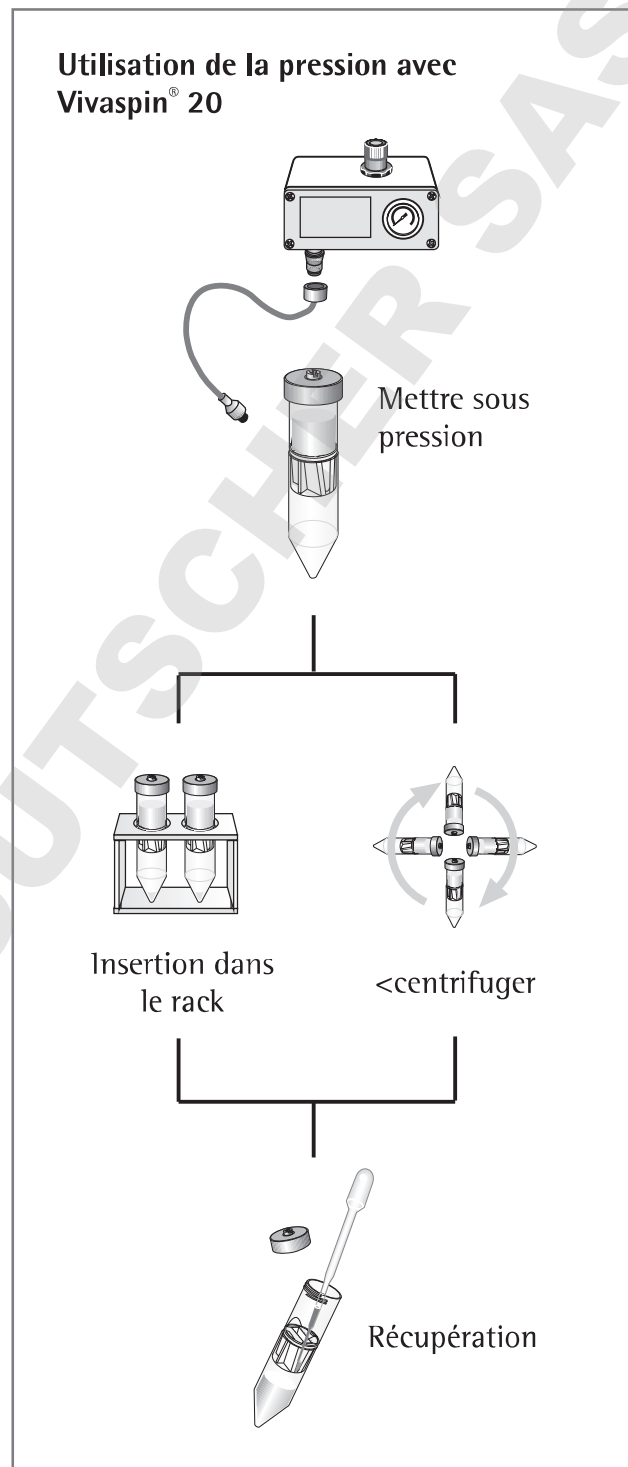
### Retrait du corps Vivaspin® 6 du tube de filtrat

L'insert (vu depuis l'extrémité) est ovale dans sa coupe transversale, alors que le tube de filtrat est rond pour un meilleur ajustement. Pour retirer le tube de l'insert, le pincer afin de l'ovaliser avant de l'enlever par un mouvement de rotation.



### Utilisation sous pression (Vivaspin® 20 uniquement)

1. Sélectionner la membrane adéquate comme ci-dessus.
2. Remplir le concentrateur (max. 15 ml).
3. Visser la tête de pressurisation (réf. VCA200) manuellement pour assurer l'étanchéité.
4. À l'aide du contrôleur de pression d'air (APC), remplacer le raccord femelle par la alve e chargement (réf. VCA005) sur l'extension de l'APC. Augmenter la pression en adaptant la valve de chargement sur la valve de la tête de pressuriser pour assurer l'étanchéité.
5. Monter l'ensemble dans un rack et centrifuger.  
Ou, pour un traitement plus rapide, insérer le concentrateur pressurisé dans la centrifugeuse et centrifuger (voir le tableau 1 pour les vitesses de rotation).
6. Dès que la concentration souhaitée est atteinte (voir le tableau 3b pour connaître les durées de concentration), retirer l'ensemble et diminuer la pression en dévissant le bouchon.
7. Retirer le concentrât à l'aide d'une pipette Pasteur ou d'une micropipette.



### Dessalage | Changement de tampon

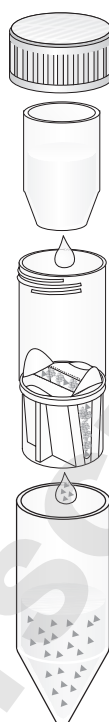
1. Concentrer l'échantillon jusqu'au niveau souhaité.
2. Vider le tube de filtrat.
3. Remplir à nouveau le concentrateur à l'aide d'un solvant approprié.
4. Concentrer à nouveau l'échantillon et répéter le processus jusqu'à ce que la concentration en sels contaminants soit suffisamment réduite. Habituellement, trois cycles de lavage permettent de réduire de 99 % la teneur en sels initiale.

### Dessalage avec Vivaspin® 20

Une seule étape suffit pour éliminer les sels et les contaminants à l'aide du réservoir de diafiltration spécifique fourni avec le Vivaspin® 20. Cela est dû à l'action de lavage en continu (diafiltration à volume constant) du de tampon dans le réservoir à mesure que celui-ci remplace les solvants et les sels en traversant la membrane d'ultrafiltration.

1. Introduire 2 ml d'échantillon dans le concentrateur. (Les volumes plus élevés peuvent être dessalés en obtenant d'abord une concentration de 2 ml et après élimination du filtrat).
2. Vider le réservoir de filtrat.
3. Introduire le réservoir de diafiltration dans le concentrateur et ajouter 10 ml d'eau déionisée ou de solution tampon. Visser le bouchon bleu sur le réservoir de diafiltration.
4. Répéter le processus de concentration ; plus de 98 % de sels sont éliminés au cours de cette étape.
5. Retirer le réservoir de diafiltration et recueillir l'échantillon concentré et purifié.

### Diafiltration avec Vivaspin® 20



Le réservoir de diafiltration est rempli avec la solution tampon (réf. : VSA005)

Pendant la concentration, le solvant de l'échantillon est continuellement remplacé par de la solution tampon fraîche.

Les sels et les contaminants sont progressivement éliminés par la membrane, vers le réservoir de filtrat.

## Spécifications techniques

Tableau 1 : Spécifications techniques

|                                  | Vivaspin® 6         | Vivaspin® 20                          |
|----------------------------------|---------------------|---------------------------------------|
| <b>Capacité du concentrateur</b> |                     |                                       |
| Rotor à godet basculant          | 6 ml                | 20 ml                                 |
| Rotor à angle fixe               | 6 ml                | 14 ml                                 |
| Avec la tête de pressurisation   | –                   | 15 ml                                 |
| <b>Dimensions</b>                |                     |                                       |
| Longueur totale                  | 122 mm              | 116 mm                                |
|                                  | –                   | 125 mm avec la tête de Pressurisation |
| Diamètre                         | 17 mm               | 30 mm                                 |
| Surface active de la membrane    | 2,5 cm <sup>2</sup> | 6,0 cm <sup>2</sup>                   |
| Volume de rétention              | <10 µl              | <20 µl                                |
| Volume mort*                     | 30 µl               | 50 µl                                 |
| <b>Matériaux de construction</b> |                     |                                       |
| Corps du concentrateur           | Polycarbonate       | Polycarbonate                         |
| Tube de filtrat                  | Polycarbonate       | Polycarbonate                         |
| Bouchon du concentrateur         | Polypropylène       | Polypropylène                         |
| Tête de pression                 | –                   | Acétal/aluminium                      |
| Membrane                         | Polyéthersulfone    | Polyéthersulfone                      |

Tableau 2 : Vitesse de centrifugation recommandée (xg)

| Vivaspin® 6           | Godet basculant | Angle fixe |                              |
|-----------------------|-----------------|------------|------------------------------|
| Membrane              | max.            | max.       |                              |
| PES 3–50 000 MWCO     | 4 000           | 10 000     |                              |
| PES >100 000 MWCO     | 4 000           | 6 000      |                              |
| Vivaspin® 20          | Centrifugation  |            | Pressio-centrifugation       |
| Rotor                 | Godet basculant | Angle fixe | Godet basculant (5 bar max.) |
| Membrane              | max.            | max.       | max.                         |
| PES 3–50 000 MWCO     | 5 000           | 8 000      | 3 000                        |
| PES >100–300 000 MWCO | 3 000           | 6 000      | 2 000                        |

\* Le volume minimum récupérable ou volume mort est défini à partir du moule utilisé pour la fabrication de la chambre de récupération. Ce volume peut varier selon l'échantillon, la concentration de l'échantillon, la température de fonctionnement et le rotor de la centrifugeuse.



## Conseils d'utilisation

### 1. Débit

La vitesse de filtration varie selon plusieurs paramètres, tels que le seuil de coupure, la porosité, la concentration de l'échantillon, la viscosité, la force centrifuge et la température. Il faut s'attendre à des temps de centrifugation beaucoup plus longs pour des solutions initiales de plus de 5 % de solides. À une température de fonctionnement de 4°C, les débits sont environ 1,5 fois plus lents qu'à 25°C. Les solutions visqueuses, comme la glycérine à 50 %, prennent jusqu'à 5 fois plus de temps pour se concentrer que les échantillons dans des solutions tampons.

### 2. Rinçage préalable

Les membranes utilisées dans les concentrateurs Vivaspin® contiennent des traces de glycérine et d'azide de sodium. Si ces produits affectent l'analyse, ils peuvent être éliminés par rinçage en remplissant l'insert avec une solution tampon ou de l'eau déionisée et en lui faisant traverser la membrane par centrifugation. Éliminez alors filtrat et concentrat avant de traiter l'échantillon à concentrer. Si le dispositif pré-rincé n'est pas utilisé immédiatement, le conserver au réfrigérateur, la surface de la membrane recouverte de tampon ou d'eau. NE PAS LAISSER la membrane sécher.

### 3. Stérilisation des membranes en Polyéthersulfone

Les dispositifs en polyéthersulfone ne doivent pas être autoclavés car les hautes températures augmentent fortement les seuils de coupure des membranes. Pour les stériliser, utiliser une solution d'éthanol à 70 % ou un mélange gazeux stérilisant.

### 4. Compatibilité chimique

Les concentrateurs Vivaspin® sont destinés à être utilisés avec des fluides biologiques et des solutions aqueuses. Pour obtenir plus d'informations sur la compatibilité chimique, se reporter au tableau 4.

## Performances

Tableau 3a : Performances Vivaspin® 6

| Rotor  | Temps [min.] pour concentrer jusqu'à 30x à 20°C<br>Taux de concentrât récupéré en % |      |                |      |
|--|---|------|----------------|------|
|  | Godet basculant   |      | Angle fixe 25° |      |
| Volume initial   | 6 ml  | 6 ml |                |      |
|  | Min.  | Taux | Min.           | Taux |
| Cytochrome c 0,25 mg/ml (12 400 MW)                        |   |      |                |      |
| PES 3 000 MWCO   | –   | –    | 90             | 97 % |
| BSA 1,0 mg/ml (66 000 MW)                                  |   |      |                |      |
| PES 5 000 MWCO   | 20  | 98 % | 12             | 98 % |
| PES 10 000 MWCO  | 13  | 98 % | 10             | 98 % |
| PES 30 000 MWCO  | 12  | 98 % | 9              | 97 % |
| IgG 0,25 mg/ml (160 000 MW)                                |   |      |                |      |
| PES 30 000 MWCO  | 18  | 96%  | 15             | 95 % |
| PES 50 000 MWCO  | 17  | 96%  | 14             | 95 % |
| PES 100 000 MWCO   | 15  | 91%  | 12             | 91 % |
| 0,004 % Particules de latex dans DMEM +10 % FCS (0,055 µm) |   |      |                |      |
| 300 000 MWCO PES   | –   | –    | 25             | 99%  |
| 0,004 % Particules de latex dans DMEM +10 % FCS (0,24 µm)  |   |      |                |      |
| PES 1 000 000 MWCO   | –   | –    | 4              | 99 % |
| Levure 1 mg/ml (S. Cerevisiae)                             |   |      |                |      |
| PES 0,2 µm   | 4   | 97 % | 3              | 97 % |

**Tableau 3b : Performances Vivaspin® 20**

|  |  | Temps [min.] pour concentrer jusqu'à 30x à 20°C<br>Concentré récupéré en % |      |                   |      |               |      |                                  |      |  |
|--|--|--|------|-------------------|------|---------------|------|----------------------------------|------|--|
| Mode   |  | Centrifugeuse  |      | Centrifugeuse     |      | Paillasse     |      | Pressio-<br>centrifugation       |      |  |
| Rotor  |  | Godet<br>basculant   |      | Angle<br>fixe 25° |      | Sur paillasse |      | Pression +<br>Godet<br>basculant |      |  |
| Volume initial   |  | 14 ml  |      | 10 ml             |      | 10 ml         |      |                                  |      |  |
|  |  | Min.   | Taux | Min.              | Taux | Min.          | Taux | Min.                             | Taux |  |
| Cytochrome c 0,25 mg/ml (12 400 MW)                        |  |  |      |                   |      |               |      |                                  |      |  |
| PES 3 000 MWCO   |  | 110  | 97 % | 180               | 96 % | 60            | 96 % | -                                | -    |  |
| BSA 1,0 mg/ml (66 000 MW)                                  |  |  |      |                   |      |               |      |                                  |      |  |
| PES 5 000 MWCO   |  | 23   | 99 % | 29                | 99 % | 50            | 98 % | 14                               | 98 % |  |
| PES 10 000 MWCO  |  | 16   | 98 % | 17                | 98 % | 32            | 97 % | 8                                | 97 % |  |
| PES 30 000 MWCO  |  | 13   | 98 % | 15                | 98 % | 32            | 97 % | 8                                | 97 % |  |
| IgG 0,25 mg/ml (160 000 MW)                                |  |  |      |                   |      |               |      |                                  |      |  |
| PES 30 000 MWCO  |  | 27   | 97 % | 20                | 95 % | 46            | 94 % | 13                               | 97 % |  |
| PES 50 000 MWCO  |  | 27   | 96 % | 22                | 95 % | 46            | 93%  | 13                               | 96 % |  |
| PES 100 000 MWCO   |  | 25   | 91 % | 20                | 90 % | 42            | 88 % | 12                               | 94 % |  |
| 0,004 % Particules de latex dans DMEM +10 % FCS (0,055 µm) |  |  |      |                   |      |               |      |                                  |      |  |
| PES 300 000 MWCO   |  | 20   | 99 % | 35                | 99 % | 10            | 99 % | -                                | -    |  |
| 0,004 % Particules de latex dans DMEM +10 % FCS (0,24 µm)  |  |  |      |                   |      |               |      |                                  |      |  |
| PES 1 000 000 MWCO   |  | 4  | 99 % | 12                | 99 % | 4             | 99 % |                                  |      |  |
| Levure 1 mg/ml ( <i>S. Cerevisiae</i> )                    |  |  |      |                   |      |               |      |                                  |      |  |
| 0,2 µm PES   |  | 15   | 95 % | 5                 | 95 % | 20            | 95 % | 2                                | 95 % |  |

## Compatibilité chimique

Tableau 4 : Compatibilité chimique (temps de contact de 2 heures)

| Solutions                        | PES    | Solutions                           | PES    |
|----------------------------------|--------|-------------------------------------|--------|
| Plage de pH compatible           | pH 1–9 | Plage de pH compatible              | pH 1–9 |
| Acétate d'éthyle (100 %)         | NON    | Hydroxyde d'ammonium (5,0 %)        | ?      |
| Acétone (10 %)                   | NON    | Hydroxyde de sodium                 | NON    |
| Acétonitrile (10,0 %)            | NON    | Hypochlorite de sodium (200 ppm)    | ?      |
| Acide acétique (25,0 %)          | OK     | Hydrocarbures aromatiques           | NON    |
| Acide chlorhydrique (1 M)        | OK     | Hydrocarbures chlorés               | NON    |
| Acide formique (5,0 %)           | OK     | Imidazole (500 mM)                  | OK     |
| Acide lactique (5 %)             | OK     | Isopropanol (70 %)                  | OK     |
| Acide nitrique (10,0 %)          | OK     | Mercaptoéthanol (10 mM)             | OK     |
| Acide sulfamique (5,0 %)         | OK     | Méthanol (60 %)                     | ?      |
| Acide trifluoroacétique (10 %)   | OK     | n-Butanol (70 %)                    | OK     |
| Benzène (100 %)                  | NON    | Nitrate de sodium (1,0 %)           | OK     |
| Carbonate de sodium (20 %)       | ?      | Phénol (1,0%)                       | ?      |
| Chloroforme (1 %)                | NON    | Polyéthylène glycol (10 %)          | OK     |
| Désoxycholate de sodium (5 %)    | OK     | Pyridine (100 %)                    | ?      |
| Diméthyl formamide (10,0 %)      | ?      | Sulfate d'ammonium (saturé)         | OK     |
| Diméthyl sulfoxyde (5,0 %)       | OK     | Tampon phosphates (1,0 M)           | OK     |
| Dodécylsulfate de sodium (0,1 M) | OK     | Tétrahydrofurane (5,0 %)            | NON    |
| Éthanol (70,0 %)                 | OK     | Toluène (1,0 %)                     | NON    |
| Formaldéhyde (30 %)              | OK     | Tween <sup>®*</sup> 20 (0,1 %)      | OK     |
| Glycérine (70 %)                 | OK     | Triton <sup>®**</sup> X-100 (0,1 %) | OK     |
| Guanidine HCl (6 M)              | OK     | Urée (8 M)                          | OK     |

OK = Acceptable ? = À tester NON = Non recommandé

\* Triton<sup>®</sup> est une marque déposée de Union Carbide Corp.

\*\* Tween<sup>®</sup> est une marque déposée de ICI Americas Inc.

## Informations de commande











| Vivaspin® 6 Polyéthersulfone  | Qté par boîte | Référence |
|---|---------------|-----------|
| 3 000 MWCO  | 25            | VS0691    |
| 3 000 MWCO  | 100           | VS0692    |
| 5 000 MWCO  | 25            | VS0611    |
| 5 000 MWCO  | 100           | VS0612    |
| 10 000 MWCO   | 25            | VS0601    |
| 10 000 MWCO   | 100           | VS0602    |
| 30 000 MWCO   | 25            | VS0621    |
| 30 000 MWCO   | 100           | VS0622    |
| 50 000 MWCO   | 25            | VS0631    |
| 50 000 MWCO   | 100           | VS0632    |
| 100 000 MWCO  | 25            | VS0641    |
| 100 000 MWCO  | 100           | VS0642    |
| 300 000 MWCO  | 25            | VS0651    |
| 300 000 MWCO  | 100           | VS0652    |
| 1 000 000 MWCO  | 25            | VS0661    |
| 1 000 000 MWCO  | 100           | VS0662    |
| 0,2 µm  | 25            | VS0671    |
| 0,2 µm  | 100           | VS0672    |
| Pack de démarrage<br>(5 de chaque 5 kDA, 10 kDA, 30 kDA, 50 kDA, 100 kDA) | 25            | VS06S1    |

| <b>Vivaspin® 20 Polyéthersulfone</b>   | <b>Qté par boîte</b> | <b>Référence</b> |
|--|----------------------|------------------|
| 3 000 MWCO   | 12                   | VS2091           |
| 3 000 MWCO   | 48                   | VS2092           |
| 5 000 MWCO   | 12                   | VS2011           |
| 5 000 MWCO   | 48                   | VS2012           |
| 10 000 MWCO  | 12                   | VS2001           |
| 10 000 MWCO  | 48                   | VS2002           |
| 30 000 MWCO  | 12                   | VS2021           |
| 30 000 MWCO  | 48                   | VS2022           |
| 50 000 MWCO  | 12                   | VS2031           |
| 50 000 MWCO  | 48                   | VS2032           |
| 100 000 MWCO   | 12                   | VS2041           |
| 100 000 MWCO   | 48                   | VS2042           |
| 300 000 MWCO   | 12                   | VS2051           |
| 300 000 MWCO   | 48                   | VS2052           |
| 1 000 000 MWCO   | 12                   | VS2061           |
| 1 000 000 MWCO   | 48                   | VS2062           |
| 0,2 µm   | 12                   | VS2071           |
| 0,2 µm   | 48                   | VS2072           |
| Pack de démarrage<br>(2 de chaque 5 kDA, 10 kDA, 30 kDA, 50 kDA, 100 kDA ; 0,2 µm) | 12                   | VS20S1           |

| <b>Accessoires Vivaspin® 20</b>              | <b>Qté par boîte</b> | <b>Référence</b> |
|--|----------------------|------------------|
| Contrôleur de pression d'air (APC)           | 1                    | VCA002           |
| Valve de chargement pour la tête de pression | 1                    | VCA005           |
| Réservoirs de diafiltration                  | 12                   | VSA005           |
| Connecteur femelle                           | 1                    | VCA010           |
| Connecteur mâle                              | 1                    | VCA011           |
| Tube pneumatique OD de 4 mm (3 m)            | 1                    | VCA012           |
| Tête de pressurisation pour Vivaspin® 20     | 1                    | VCA200           |

### Étiquetage du produit de diagnostic in vitro

Le tableau suivant énumère les symboles figurant sur les dispositifs 10 kDa Vivaspin® 6 et 20.

| Symbole   | Définition                                | Symbole   | Définition                |
|---|---|---|---------------------------|
|  | Dispositif médical de diagnostic in vitro |  | Date de fabrication       |
|  | Référence du catalogue                    |  | Fabricant                 |
|  | Ne pas réutiliser                         |  | Limite de température     |
|  | À utiliser avant                          |  | Produit non stérile       |
|  | Numéro de lot                             |  | Marquage de conformité CE |

Fabriqué au Royaume-Uni  
Sartorius Stedim Lab Ltd  
Sperry Way  
Stonehouse Park  
Gloucestershire  
GL10 3UT, UK

[www.sartorius-stedim.com](http://www.sartorius-stedim.com)

Copyright de  
Sartorius Lab Instruments  
GmbH & Co. KG, Goettingen,  
Allemagne.

Tous droits réservés. Toute  
reproduction ou traduction,  
intégrale ou partielle, de cette  
documentation, sous quelque  
forme et par quelque moyen que  
ce soit, est interdite sans l'accord  
écrit préalable de Sartorius Lab  
Instruments GmbH & Co. KG.

Les informations, caractéristiques  
techniques et illustrations conte-  
nues dans ce manuel sont fournies  
telles qu'elles étaient connues à la  
date indiquée ci-dessous.

Sartorius Lab Instruments GmbH  
& Co. KG se réserve le droit de  
modifier sans préavis les technolo-  
gies, fonctions, caractéristiques  
techniques et l'aspect du matériel.

Date :  
Mars 2016,  
Sartorius Lab Instruments  
GmbH & Co. KG,  
Goettingen, Allemagne

Specifications subject to change without  
notice. Copyright Sartorius Stedim Biotech  
GmbH. Printed in the EU on paper  
bleached without chlorine.  
Publication No.: SLU6092-f160301  
Ver. 03 | 2016