

Centrisart® I

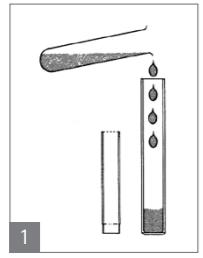
Directions for Use

Centrisart® I 100K device for *in vitro* diagnostic use

Centrisart® I 5K, 10K, 20K, and 300K devices for research use only; not for use in diagnostic procedures

Storage conditions | shelf life

Centrisart® I ultrafiltration spin columns should be stored at 15–30°C. The devices should be used before the expiry date printed on the box.



1. Remove the closing cap, allow the floater (inner tube) to slide out and stand it on a clean surface with open end down, avoiding contact with the membrane. Pour the sample (0.1–2.5 ml) into the centrifuge tube (outer tube, Fig. 1).



2. Re-insert the floater, membrane side down, and let it slide down onto the surface of the sample. Allow the centrifuge tube to stand (Fig. 2) for approx. 5 minutes to ensure complete wetting of the membrane. Exception: to filter noncoagulated blood, precentrifuge the tube for about 2 min. before inserting floater in order to avoid hemolysis. Do not re-insert closing cap for centrifugation.



3. Centrifuge in a laboratory centrifuge accepting up to 17×100 mm tubes (Fig. 3). Maximum relative centrifugal force: 2,500 g with swing head rotors, 2,000 g with angular head rotors (see graph). When filtering concentrated protein solutions, for example serum or blood, start with 5 minutes centrifugation at half of the maximum rpm. When filtering solutions containing lipids such as milk, only use an angular head rotor.



4. Pipet out the filtrate (Fig. 4) as soon as possible after completion of centrifugation (filtrate will slowly diffuse back into the concentrate).



5. Or remove the floater with opened forceps to have access to the concentrate (Fig. 5).

Note:
Not for use with organic solvents.

Centrisart® I

Gebrauchsanleitung

Centrisart® I 100K Einheit für den diagnostischen *in vitro* Gebrauch.

Centrisart® I 5K, 10K, 20K und 300K Einheiten sind lediglich für Forschungszwecke gedacht; die als dunklere Flecken sichtbar werden. Dadurch werden jedoch weder die Rückhalterate noch der Durchfluss dieser Filter beeinträchtigt. Wenn das in der Membran enthaltene Glycerin (ca. 2 mg)

stört, mit Wasser oder geeignetem Medium vorspülen, entweder durch ca. 5minütiges Eintauchen oder durch Vorzentrifugieren. Membran bis zur Verwendung nicht austrocknen lassen.

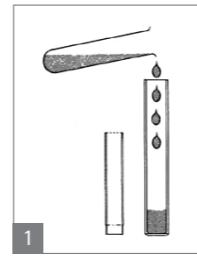
For the purpose of product development we reserve the right to make modifications.

The ultrafilters contain glycerol. Due to its hygroscopicity, transparent spots of darker appearance may develop on the filters at higher levels of humidity. Such spots, however, do not have any adverse effects on the retention rate or on the flow rate of these filters.

If removal of glycerol (approx. 2 mg) is required, it can be effected by a 5-minute dip in water or other suitable liquid, or by precentrifugation, immediately prior to use. Do not allow membrane to dry out. Replace closing cap if losses by evaporation are to be avoided.

Lagerbedingungen | Haltbarkeit

Centrisart® I Ultrafiltration Spinsäulen sollten bei einer Temperatur von 15 bis 30 Grad Celsius (im Einklang mit der Kennzeichnung) gelagert werden. Die Verwendung der Einheiten sollte vor dem auf der Verpackung gedruckten Ablaufdatum erfolgen.



1. Verschlusskappe abnehmen, Schwimmer (Innenröhren) herausgleiten lassen und mit offenem Ende nach unten hinstellen (Berührung der Membran vermeiden).

Probe (0,1–2,5 ml) in Zentrifugenröhren (Außenröhren) einfüllen (Abb. 1).



2. Schwimmer mit Membran nach unten wieder in das Zentrifugenröhren hineingleiten und ca. 5 Minuten stehen lassen, so dass die Membran von der Probe benetzt wird (Abb. 2). Ausnahme: bei Filtration von nicht koaguliertem Blut vor dem Einführen des Schwimmers ca. 2 Minuten vorzentrifugieren, um Hämolyse zu vermeiden. Für die Zentrifugation Verschlussklappe nicht wieder aufsetzen.



3. In einer Laborzentrifuge für maximal 17×100 mm Röhrchen (Abb. 3) zentrifugieren. Maximale relative Zentrifugalbeschleunigung: 2,500 g bei Ausschwingrotoren, 2,000 g bei Winkelrotoren (siehe Diagramm). Bei konzentrierten Proteinlösungen, z.B. Serum oder Blut, zu Beginn 5 Minuten bei halber Maximaldrehzahl zentrifugieren. Bei lipoidehaltigen Lösungen, z.B. Milch, nur mit Winkelkopfrotoren zentrifugieren.



4. Filtrat möglichst bald nach Beendigung der Filtration herauspipettieren (Abb. 4), sonst Gefahr der Rückdiffusion.



5. Oder zur Konzentratentnahme Schwimmer mit gespreizter Pinzette herausziehen (Abb. 5).

Zur Beachtung:
Keine organischen Lösungsmittel benutzen.

Centrisart® I

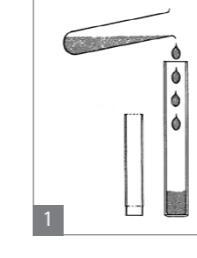
Notice d'utilisation

Dispositif Centrisart® I 100 kDa pour le diagnostic *in vitro*.

Dispositifs Centrisart® I 5 kDa, 10 kDa, 20 kDa et 300 kDa, utilisation des fins de recherche uniquement ; ne pas utiliser pour les procédures de diagnostic.

Conditions de stockage | Durée de vie

Les colonnes doivent être conservées entre 15 et 30°C. Les dispositifs doivent être utilisés avant la date d'expiration indiquée sur la boîte.



Zur Vermeidung von Verdunstungsverlusten kann die Verschlusskappe aufgesetzt werden.

Im Interesse der Weiterentwicklung von Sartorius-Produkten behalten wir uns Konstruktionsänderungen vor.

CE

La gamme Centrisart® I propose 5 seuils de coupe différents

- Dispositif Centrisart® I 5 kDa: 5 000 MWCO
- Dispositif Centrisart® I 10 kDa: 10 000 MWCO
- Dispositif Centrisart® I 20 kDa: 20 000 MWCO
- Dispositif Centrisart® I 100 kDa: 100 000 MWCO
- Dispositif Centrisart® I 300 kDa: 300 000 MWCO

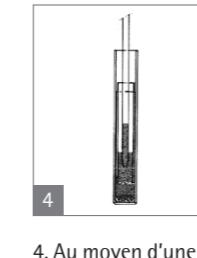
Les dispositifs 100 kDa Centrisart® I sont réservés aux applications de diagnostic *in vitro*. Ils peuvent être utilisés pour concentrer le sérum, l'urine, le liquide céphalo-rachidien et d'autres liquides corporels avant l'analyse. Les dispositifs Centrisart® I 5 kDa, 10 kDa, 20 kDa et 300 kDa sont destinés à des fins de recherche uniquement ; ne pas utiliser pour les procédures de diagnostic. Les dispositifs Centrisart® I sont fournis non stériles et sont à usage unique.

2. Réintroduire le flotteur, côté membrane vers le bas, et le laisser coulisser jusqu'à la surface de l'échantillon. Tenir le tube centrifuge debout (Fig. 2) pendant env. 5 minutes pour assurer l'humidification complète de la membrane. Exception : pour la filtration de sang non coagulé, précentrifuger le tube pendant environ 2 minutes avant d'insérer le flotteur pour éviter l'hémolyse. Ne pas réinsérer le bouchon de fermeture pour la centrifugation.



3. Effectuer la centrifugation avec une centrifugeuse de laboratoire acceptant des tubes jusqu'à 17×100 mm. (Fig. 3). Force centrifuge relative maximale : 2 500 g pour les rotors à tête oscillante ; 2 000 g pour les rotors à tête angulaire (voir le graphique).

Pour filtrer des solutions protéiques concentrées, par exemple le sérum ou le sang, commencer par une centrifugation de 5 minutes à la moitié du nombre de tours par minute maximum. Utiliser uniquement un rotor à tête angulaire pour filtrer les solutions à base de lipides, comme le lait.



4. Au moyen d'une pipette, retirer le filtrat (Fig. 4) dès la fin de la centrifugation (le filtrat se diffusera lentement dans le concentrat).



5. Ou retirer le flotteur avec des pinceuses ouvertes pour accéder au concentrat (Fig. 5).

Remarque :
ne pas utiliser avec des solvants organiques.

Les ultrafiltres contiennent du glycérol. En raison de son hygroscopité, des points transparents plus foncés peuvent apparaître sur les filtres lorsque l'humidité est très élevée. Toutefois, ces points n'ont pas d'incidence négative sur le taux de rétention ni sur le débit de ces filtres.

Si le glycérol doit être éliminé (env. 2 mg), il suffit de plonger le filtre dans de l'eau ou dans tout autre liquide similaire pendant 5 minutes ou par faire une centrifugation préliminaire, tout de suite avant utilisation. Ne pas laisser la membrane sécher. Remettre en place le bouchon pour éviter toute perte par évaporation.

Nous nous réservons le droit d'apporter des modifications dans le but de perfectionner le produit.

CE

La gamme Centrisart® I propose 5 seuils de coupe différents

- Dispositif Centrisart® I 5 kDa: 5 000 MWCO
- Dispositif Centrisart® I 10 kDa: 10 000 MWCO
- Dispositif Centrisart® I 20 kDa: 20 000 MWCO
- Dispositif Centrisart® I 100 kDa: 100 000 MWCO
- Dispositif Centrisart® I 300 kDa: 300 000 MWCO

Les dispositifs 100 kDa Centrisart® I 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 Centrisart® I 5 kDa, 10 kDa, 20 kDa et 300 kDa sont destinés à des fins de recherche uniquement ; ne pas utiliser pour les procédures de diagnostic. Les dispositifs Centrisart® I sont fournis non stériles et sont à usage unique.

Nombre de tours par minute maximum pour chaque rayon de rotor (r) compris entre 10 et 20 cm.
Courbe supérieure A : pour les rotors à godet basculant (2 500 g)
Courbe inférieure B : pour les rotors à tête angulaire (2 000 g)

Étiquetage du produit de diagnostic *in vitro*
Le tableau suivant énumère les symboles figurant sur le dispositif Centrisart® I 100 kDa.

Symbol	Definition
[IVD]	In-Vitro-Diagnostika
[REF]	Bestellnummer
[X]	Nicht zur Wiederverwendung
[U]	verwendbar bis
[LOT]	Chargenbezeichnung

Symbol	Definition
[IVD]	Dispositif médical de diagnostic <i>in vitro</i>
[REF]	Référence du catalogue
[X]	Ne pas réutiliser
[U]	À utiliser avant
[LOT]	Code de lot

Symbol	Definition
[IVD]	Date de fabrication
[REF]	Fabricant
[X]	Limite de température
[U]	Produit non stérile
[CE]	Marquage de conformité CE

Centrisart® I

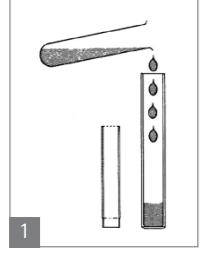
Instrucciones de uso

Centrisart® I de 100 K, producto sanitario para diagnóstico *in vitro*

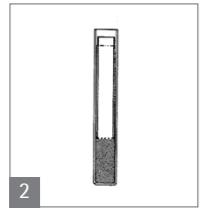
Centrisart® I de 5 K, 10 K, 20 K y 300 K, productos sanitarios para uso exclusivo en investigación; no para su uso en procedimientos de diagnóstico

Condiciones de almacenamiento | vida útil

Las columnas de centrifugación de ultrafiltración Centrisart® I se deben almacenar a 15-30 °C. Estos productos deben utilizarse antes de que expire la fecha de caducidad impresa en la caja.



1. Retire el tapón de cierre, deje que el tubo flotante del interior se deslice afuera y siústelo de pie en una superficie limpia con el extremo de la abertura mirando hacia abajo para así evitar el contacto con la membrana. Vierta la muestra (0,1-2,5 ml) en el tubo de centrifugación (tubo exterior, fig. 1).



2. Vuelva a introducir el tubo flotante, esta vez con la membrana mirando hacia abajo, y deje que se deslice hasta llegar a la superficie de la muestra. Deje reposar el tubo de centrifugación (fig. 2) durante unos 5 minutos para asegurarse de que la membrana se ha humedecido completamente. Excepción: a la hora de filtrar sangre sin coagular (y con el fin de evitar la hemólisis), centrifugue previamente el tubo durante unos 2 minutos antes de introducir el flotante. No vuelva a colocar el tapón de cierre para centrifugar la muestra.



3. Centrifugue la muestra con una centrífuga de laboratorio que admita tubos de hasta 17 x 100 mm (fig. 3). Fuerza centrífuga relativa máxima: 2500 g con rotores de cabezal basculante, 2000 g con rotores de cabezal angular (consultar el gráfico). A la hora de filtrar soluciones proteicas concentradas como, por ejemplo, suero o sangre, comience por centrifugar la muestra durante 5 minutos a la mitad de las rpm máximas. A la hora de filtrar soluciones que contienen lípidos, tales como la leche, utilice únicamente rotores de cabezal angular.



4. Pipete el filtrado (fig. 4) tan pronto como sea posible una vez haya finalizado la centrifugación, pues este volverá a difundirse lentamente en el concentrado.



5. O retire el tubo flotante con unas pinzas abiertas para tener acceso al concentrado (fig. 5).

Nota:
No debe usarse con disolventes orgánicos.

Centrisart® I

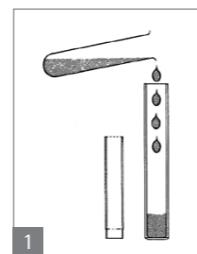
Istruzioni per l'uso

Dispositivo Centrisart® I 100K per uso nella diagnostica *in vitro*

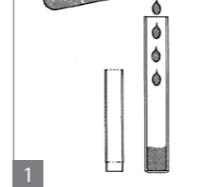
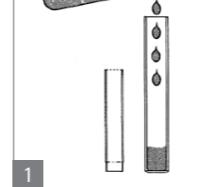
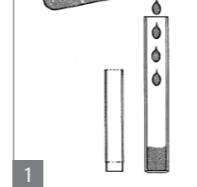
I dispositivi Centrisart® I 5K, 10K, 20K e 300K sono destinati unicamente all'uso nella ricerca, non nelle applicazioni diagnostiche.

Condizioni di stoccaggio | Durata

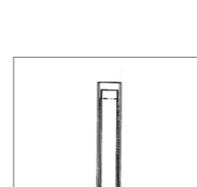
I sistemi filtranti da centrifuga per ultrafiltrazione Centrisart® I devono essere conservati a una temperatura di 15-30°C. I dispositivi devono essere utilizzati prima della data di scadenza stampata sulla confezione.



Si es necesario retirar el glicerol (aprox. 2 mg), habrá que sumergirlo durante 5 minutos en agua (o en otro líquido apropiado) o centrifugarlo previamente justo antes de su uso. No permita que la membrana se seque. Reemplace el tapón de cierre si hay que evitar pérdidas por evaporación.



Nos reservamos el derecho de introducir modificaciones que tengan como objetivo el desarrollo del producto.



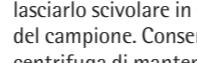
1. Retire el tapón de cierre, deje que el tubo flotante del interior se deslice afuera y siústelo de pie en una superficie limpia con el extremo de la abertura mirando hacia abajo para así evitar el contacto con la membrana. Vierta la muestra (0,1-2,5 ml) en el tubo de centrifugación (tubo exterior, fig. 1).



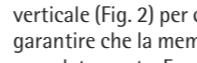
1. Rimuovere il tappo, consentire alla provetta fottante (provetta interna) di scivolare fuori e posizionarlo su una superficie pulita con la parte aperta rivolta verso il basso, evitando il contatto con la membrana. Versare il campione (0,1-2,5 ml) nella provetta per centrifuga (provetta esterna, Fig.1).



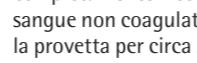
2. Reinserire la provetta fottante, con il lato membrana rivolti verso il basso, e lasciarlo scivolare in basso sulla superficie del campione. Consentire alla provetta per centrifuga di mantenere una posizione verticale (Fig. 2) per circa 5 minuti, per garantire che la membrana si inumidisca completamente. Eccezione: per filtrare il sangue no coagulato, precentrifugare la provetta per circa 2 minuti prima di inserire il tubetto pescante, al fine di evitare l'emolisi. Non reinserire el tappo per la centrifugazione.



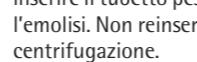
2. Rimuovere il tappo, consentire alla provetta fottante (provetta interna) di scivolare fuori e posizionarlo su una superficie pulita con la parte aperta rivolta verso il basso, evitando il contatto con la membrana. Versare il campione (0,1-2,5 ml) nella provetta per centrifuga (provetta esterna, Fig.1).



3. Reinserire la provetta fottante, con il lato membrana rivolti verso il basso, e lasciarlo scivolare in basso sulla superficie del campione. Consentire alla provetta per centrifuga di mantenere una posizione verticale (Fig. 2) per circa 5 minuti, per garantire che la membrana si inumidisca completamente. Eccezione: per filtrare il sangue no coagulato, precentrifugare la provetta per circa 2 minuti prima di inserire il tubetto pescante, al fine di evitare l'emolisi. Non reinserire el tappo per la centrifugazione.



3. Reinserire la provetta fottante, con il lato membrana rivolti verso il basso, e lasciarlo scivolare in basso sulla superficie del campione. Consentire alla provetta per centrifuga di mantenere una posizione verticale (Fig. 2) per circa 5 minuti, per garantire che la membrana si inumidisca completamente. Eccezione: per filtrare il sangue no coagulato, precentrifugare la provetta per circa 2 minuti prima di inserire il tubetto pescante, al fine di evitare l'emolisi. Non reinserire el tappo per la centrifugazione.



3. Reinserire la provetta fottante, con il lato membrana rivolti verso il basso, e lasciarlo scivolare in basso sulla superficie del campione. Consentire alla provetta per centrifuga di mantenere una posizione verticale (Fig. 2) per circa 5 minuti, per garantire che la membrana si inumidisca completamente. Eccezione: per filtrare il sangue no coagulato, precentrifugare la provetta per circa 2 minuti prima di inserire il tubetto pescante, al fine di evitare l'emolisi. Non reinserire el tappo per la centrifugazione.



3. Reinserire la provetta fottante, con il lato membrana rivolti verso il basso, e lasciarlo scivolare in basso sulla superficie del campione. Consentire alla provetta per centrifuga di mantenere una posizione verticale (Fig. 2) per circa 5 minuti, per garantire che la membrana si inumidisca completamente. Eccezione: per filtrare il sangue no coagulato, precentrifugare la provetta per circa 2 minuti prima di inserire il tubetto pescante, al fine di evitare l'emolisi. Non reinserire el tappo per la centrifugazione.



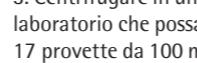
3. Reinserire la provetta fottante, con il lato membrana rivolti verso il basso, e lasciarlo scivolare in basso sulla superficie del campione. Consentire alla provetta per centrifuga di mantenere una posizione verticale (Fig. 2) per circa 5 minuti, per garantire che la membrana si inumidisca completamente. Eccezione: per filtrare il sangue no coagulato, precentrifugare la provetta per circa 2 minuti prima di inserire il tubetto pescante, al fine di evitare l'emolisi. Non reinserire el tappo per la centrifugazione.



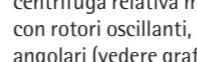
3. Reinserire la provetta fottante, con il lato membrana rivolti verso il basso, e lasciarlo scivolare in basso sulla superficie del campione. Consentire alla provetta per centrifuga di mantenere una posizione verticale (Fig. 2) per circa 5 minuti, per garantire che la membrana si inumidisca completamente. Eccezione: per filtrare il sangue no coagulato, precentrifugare la provetta per circa 2 minuti prima di inserire il tubetto pescante, al fine di evitare l'emolisi. Non reinserire el tappo per la centrifugazione.



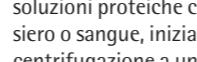
3. Reinserire la provetta fottante, con il lato membrana rivolti verso il basso, e lasciarlo scivolare in basso sulla superficie del campione. Consentire alla provetta per centrifuga di mantenere una posizione verticale (Fig. 2) per circa 5 minuti, per garantire che la membrana si inumidisca completamente. Eccezione: per filtrare il sangue no coagulato, precentrifugare la provetta per circa 2 minuti prima di inserire il tubetto pescante, al fine di evitare l'emolisi. Non reinserire el tappo per la centrifugazione.



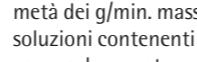
3. Reinserire la provetta fottante, con il lato membrana rivolti verso il basso, e lasciarlo scivolare in basso sulla superficie del campione. Consentire alla provetta per centrifuga di mantenere una posizione verticale (Fig. 2) per circa 5 minuti, per garantire che la membrana si inumidisca completamente. Eccezione: per filtrare il sangue no coagulato, precentrifugare la provetta per circa 2 minuti prima di inserire il tubetto pescante, al fine di evitare l'emolisi. Non reinserire el tappo per la centrifugazione.



3. Reinserire la provetta fottante, con il lato membrana rivolti verso il basso, e lasciarlo scivolare in basso sulla superficie del campione. Consentire alla provetta per centrifuga di mantenere una posizione verticale (Fig. 2) per circa 5 minuti, per garantire che la membrana si inumidisca completamente. Eccezione: per filtrare il sangue no coagulato, precentrifugare la provetta per circa 2 minuti prima di inserire il tubetto pescante, al fine di evitare l'emolisi. Non reinserire el tappo per la centrifugazione.



3. Reinserire la provetta fottante, con il lato membrana rivolti verso il basso, e lasciarlo scivolare in basso sulla superficie del campione. Consentire alla provetta per centrifuga di mantenere una posizione verticale (Fig. 2) per circa 5 minuti, per garantire che la membrana si inumidisca completamente. Eccezione: per filtrare il sangue no coagulato, precentrifugare la provetta per circa 2 minuti prima di inserire il tubetto pescante, al fine di evitare l'emolisi. Non reinserire el tappo per la centrifugazione.



3. Reinserire la provetta fottante, con il lato membrana rivolti verso il basso, e lasciarlo scivolare in basso sulla superficie del campione. Consentire alla provetta per centrifuga di mantenere una posizione verticale (Fig. 2) per circa 5 minuti, per garantire che la membrana si inumidisca completamente. Eccezione: per filtrare il sangue no coagulato, precentrifugare la provetta per circa 2 minuti prima di inserire il tubetto pescante, al fine di evitare l'emolisi. Non reinserire el tappo per la centrifugazione.



3. Reinserire la provetta fottante, con il lato membrana rivolti verso il basso, e lasciarlo scivolare in basso sulla superficie del campione. Consentire alla provetta per centrifuga di mantenere una posizione verticale (Fig. 2) per circa 5 minuti, per garantire che la membrana si inumidisca completamente. Eccezione: per filtrare il sangue no coagulato, precentrifugare la provetta per circa 2 minuti prima di inserire il tubetto pescante, al fine di evitare l'emolisi. Non reinserire el tappo per la centrifugazione.



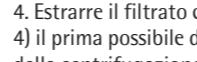
3. Reinserire la provetta fottante, con il lato membrana rivolti verso il basso, e lasciarlo scivolare in basso sulla superficie del campione. Consentire alla provetta per centrifuga di mantenere una posizione verticale (Fig. 2) per circa 5 minuti, per garantire che la membrana si inumidisca completamente. Eccezione: per filtrare il sangue no coagulato, precentrifugare la provetta per circa 2 minuti prima di inserire il tubetto pescante, al fine di evitare l'emolisi. Non reinserire el tappo per la centrifugazione.



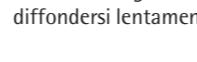
3. Reinserire la provetta fottante, con il lato membrana rivolti verso il basso, e lasciarlo scivolare in basso sulla superficie del campione. Consentire alla provetta per centrifuga di mantenere una posizione verticale (Fig. 2) per circa 5 minuti, per garantire che la membrana si inumidisca completamente. Eccezione: per filtrare il sangue no coagulato, precentrifugare la provetta per circa 2 minuti prima di inserire il tubetto pescante, al fine di evitare l'emolisi. Non reinserire el tappo per la centrifugazione.



3. Reinserire la provetta fottante, con il lato membrana rivolti verso il basso, e lasciarlo scivolare in basso sulla superficie del campione. Consentire alla provetta per centrifuga di mantenere una posizione verticale (Fig. 2) per circa 5 minuti, per garantire che la membrana si inumidisca completamente. Eccezione: per filtrare il sangue no coagulato, precentrifugare la provetta per circa 2 minuti prima di inserire il tubetto pescante, al fine di evitare l'emolisi. Non reinserire el tappo per la centrifugazione.



3. Reinserire la provetta fottante, con il lato membrana rivolti verso il basso, e lasciarlo scivolare in basso sulla superficie del campione. Consentire alla provetta per centrifuga di mantenere una posizione verticale (Fig. 2) per circa 5 minuti, per garantire che la membrana si inumidisca completamente. Eccezione: per filtrare il sangue no coagulato, precentrifugare la provetta per circa 2 minuti prima di inserire il tubetto pescante, al fine di evitare l'emolisi. Non reinserire el tappo per la centrifugazione.



3. Reinserire la provetta fottante, con il lato membrana rivolti verso il basso, e lasciarlo scivolare in basso sulla superficie del campione. Consentire alla provetta per centrifuga di mantenere una posizione verticale (Fig. 2) per circa 5 minuti, per garantire che la membrana si inumidisca completamente. Eccezione: per filtrare il sangue no coagulato, precentrifugare la provetta per circa 2 minuti prima di inserire il tubetto pescante, al fine di evitare l'emolisi. Non reinserire el tappo per la centrifugazione.



3. Reinserire la provetta fottante, con il lato membrana rivolti verso il basso, e lasciarlo scivolare in basso sulla superficie del campione. Consentire alla provetta per centrifuga di mantenere una posizione verticale (Fig. 2) per circa 5 minuti, per garantire che la membrana si inumidisca completamente. Eccezione: per filtrare il sangue no coagulato, precentrifugare la provetta per circa 2 minuti prima di inserire il tubetto pescante, al fine di evitare l'emolisi. Non reinserire el tappo per la centrifugazione.



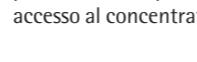
3. Reinserire la provetta fottante, con il lato membrana rivolti verso il basso, e lasciarlo scivolare in basso sulla superficie del campione. Consentire alla provetta per centrifuga di mantenere una posizione verticale (Fig. 2) per circa 5 minuti, per garantire che la membrana si inumidisca completamente. Eccezione: per filtrare il sangue no coagulato, precentrifugare la provetta per circa 2 minuti prima di inserire il tubetto pescante, al fine di evitare l'emolisi. Non reinserire el tappo per la centrifugazione.



3. Reinserire la provetta fottante, con il lato membrana rivolti verso il basso, e lasciarlo scivolare in basso sulla superficie del campione. Consentire alla provetta per centrifuga di mantenere una posizione verticale (Fig. 2) per circa 5 minuti, per garantire che la membrana si inumidisca completamente. Eccezione: per filtrare il sangue no coagulato, precentrifugare la provetta per circa 2 minuti prima di inserire il tubetto pescante, al fine di evitare l'emolisi. Non reinserire el tappo per la centrifugazione.



3. Reinserire la provetta fottante, con il lato membrana rivolti verso il basso, e lasciarlo scivolare in basso sulla superficie del campione. Consentire alla provetta per centrifuga di mantenere una posizione verticale (Fig. 2) per circa 5 minuti, per garantire che la membrana si inumidisca completamente. Eccezione: per filtrare il sangue no coagulato, precentrifugare la provetta per circa 2 minuti prima di inserire il tubetto pescante, al fine di evitare l'emolisi. Non reinserire el tappo per la centrifugazione.



3. Reinserire la provetta fottante, con il lato membrana rivolti verso il basso, e lasciarlo scivolare in basso sulla superficie del campione. Consentire alla provetta per centrifuga di mantenere una posizione verticale (Fig. 2) per circa 5 minuts, per garantire che la membrana si inumidisca completamente. Eccezione: per filtrare il sangue no coagulato, precentrifugare la provetta per circa 2 minuts prima di inserire il tubetto pescante, al