

## Instruction manual

flexiPERM® slide, micro12, disc, conA, conB

After removing the flexiPERM®, hydrophobicity remains in the zones surrounding each of the culture chambers. Subsequent individual staining steps of the different culture chambers on one slide is therefore easier to perform.

After proper cleaning and sterilization, the flexiPERM® may be used repeatedly.

### Cleaning

After cell cultivation, immediately rinse the flexiPERM® in flowing water accompanied by slight rubbing between thumb and forefinger. Rinse the flexiPERM® in distilled water for a few moments.

If heavily soiled, the flexiPERM® may also be cleaned in diluted solution of HCl, NaOH or KOH, and then stored in sterile distilled water.

Longterm exposure to concentrated acids and bases destroys flexiPERM®.

Store in a plastic bag or 70% pharmaceutical ethanol.

### Sterilizing

a) Ethanol bath - Prior to use, place flexiPERM® in a 70% pharmaceutical ethanol solution 20 min and then place it in sterile

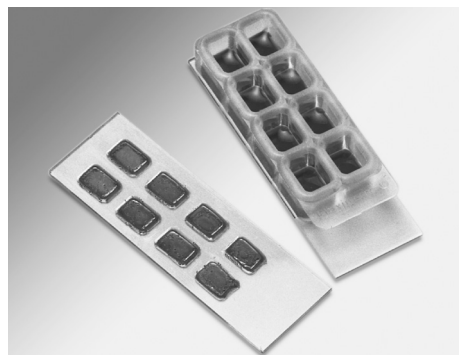
distilled water for 20 min to dissipate residual ethanol. Gently shake off excess distilled water and allow to air dry in an open cell culture dish under a laminar flow hood.

b) Autoclaving - Immerse flexiPERM® in a suitable, vented container (e.g. glass jar) of distilled water and autoclave it under normal conditions (121°C, 20 min). Following sterilization and cooling, store the flexiPERM® in the closed capped container. Prior to use, gently shake off excess distilled water and allow the flexiPERM® to air dry in an open petri dish under a laminar flow hood.

### Notes

flexiPERM® turns turbid (milky) by absorption of water or ethanol. When rendered turbid by water, the flexiPERM® may be used again after drying, see "Sterilizing b)". When rendered turbid by ethanol place in sterile distilled water for 20 min and dry it as described above.

flexiPERM® should not come into contact with disinfectants and detergents.



## Bedienungsanleitung

flexiPERM® slide, micro12, disc, conA, conB

flexiPERM® ist ein wiederverwendbarer Zellkultureinsatz aus Silikon, der sich mit Objektträgern und Zellkulturschalen, wie z.B. lumox® dish kombinieren lässt. flexiPERM® bildet die Wände, Objektträger oder Zell-kulturschalen etc. hingegen den Boden.

flexiPERM® slide (1) und flexiPERM® micro12 (2) unterteilt einen DIN-Objekt-träger (26mmx76mm) in 8 bzw. 12 kleinere Kompartimente.

flexiPERM® disc (3) unterteilt lumox® dish bzw. jede andere vergleichbare Zellkulturschale mit 50mm Durchmesser in 4 kleinere Kompartimente.

Das trichterförmige flexiPERM® conA(4) bzw. conB (5) dient als Aufsatz für Objektträger oder Zellkulturschalen und bietet zahlreiche Einsatzbereiche in der Mikromanipulation, z.B. in der Tier- und Pflanzenphysiologie.

Anstelle des Objektträgers bzw. der Zellkulturschale kann auch ein Substrat aus Glas, Kunststoff oder Folie benutzt werden.

flexiPERM® ist hydrophob und für Gewebe nicht toxisch; es ist gegen Hitze (bis +125°C), Kälte (bis -20°C) und nahezu alle Laborchemikalien unempfindlich. flexiPERM® ist beständig gegen verdünnte Säuren und Basen. Betreffend der Löslichkeitsverträglichkeit fordern Sie bitte das Technische Datenblatt an.

### Hinweise für den Gebrauch

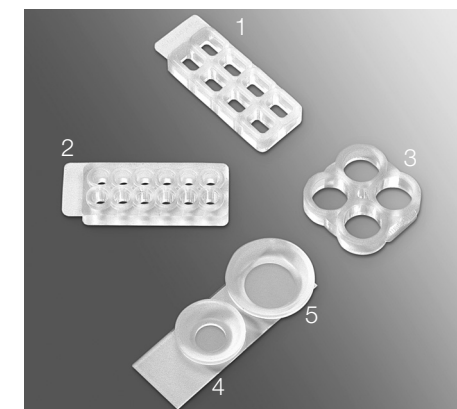
Die glatte Unterseite von flexiPERM® haftet nach leichtem Andrücken auf dem trockenen Objektträger oder der Zellkulturschale etc. Um eine optimale Adhärenz des flexiPERM® auf dem Substrat zu erreichen, darf die polierte, glatte Unterseite des flexiPERM® auf keinen Fall beschädigt bzw. zerkratzt sein. Dies beeinflusst

das Anhaften des flexiPERM® auf dem Substrat. Verwenden Sie neue, gereinigte Objektträger, Zellkulturschalen etc. Verwenden Sie keine mechanisch behandelten Objektträger, wie z.B. Superfrost. Benötigen Sie beschichtete Objektträger, so sollte die Beschichtung erst nach dem Aufsetzen des flexiPERM® auf dem Objektträger erfolgen.

Zellen haften besser auf Glas-Objektträgern, die eine Nacht in 0,1N Natronlauge (0,4%) behandelt wurden. Anschließend in 0,1N Salzsäure (0,36%) neutralisieren und zuletzt in destilliertem Wasser spülen, bevor sie für die Zellkultur eingesetzt werden.

Nach dem Andrücken des flexiPERM® auf dem Substrat entstehen 8 und 12 bzw. 4 gegeneinander abgedichtete Kompartimente. Die Adhäsion flexiPERM®/Substrat kann von der Unterseite kontrolliert werden.

flexiPERM® kann für Langzeitversuche mit einer Dauer von ca. 2 Wochen verwendet werden, ohne sich von dem Substrat abzulösen.



## Bedienungsanleitung

flexiPERM® slide, micro12, disc, conA, conB

Nach Beendigung der Kultur (Fixierung) wird flexiPERM® durch Anheben an seiner Lasche von der Unterlage abgelöst. Es bleibt eine hydrophobe Beschaffenheit auf dem Trägermaterial um jedes Kompartiment erhalten, so dass das separate Anfärben der Zellen vereinfacht wird.

Nach gründlicher Reinigung und evtl. Sterilisation kann flexiPERM® wieder-verwendet werden.

### Reinigen von flexiPERM®

Nach der Zellkultivierung sofort unter fließendem Wasser, bei leichtem Reiben mit den Fingern abspülen; anschließend kurz in Reinstwasser spülen.

Bei starker Verunreinigung kann flexiPERM® auch mit HCl, NaOH oder KOH gereinigt und anschließend gewässert werden.

Langzeiteinwirkung von konzentrierten Säuren oder Basen kann flexiPERM® beschädigen.

Lagerung trocken in einem Folienbeutel oder in 70% Ethanol

### Sterilisieren von flexiPERM®

a) Oft ist die Lagerung in Ethanol 70% (20 min) ausreichend. Danach Flüssigkeit abschütteln und in offener Zellkulturschale in einer sterilen Werkbank trocknen. Das Trocknen wird durch kurzes Eintauchen in Ethanol 96% beschleunigt.

b) Autoklavieren (121°C, 20 min): Hierbei soll flexiPERM® in Reinstwasser vollständig eingetaucht bleiben. Einfache Autoklaven, die jedesmal mit frischem Wasser beschickt werden, sind zu

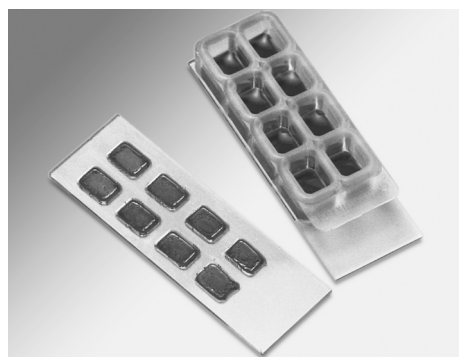
bevorzugen. Nach dem Autoklavieren Wasser abschütteln und in einer offenen Zellkulturschale in der sterilen Werkbank trocknen.

### Hinweise!

flexiPERM® wird durch Wasser- oder Ethanolaufnahme milchigtrüb. Durch Wasser milchig aussehendes flexiPERM® kann wieder benutzt werden, wenn es äußerlich trocken ist.

Durch Ethanol getrübe Teile sollten für 20min in destilliertem Wasser gelagert werden und anschließend, wie oben beschrieben, getrocknet werden.

flexiPERM® sollte nicht mit Desinfektionsmitteln oder Detergentien in Berührung kommen.



## Instruction manual

flexiPERM® slide, micro12, disc, conA, conB

flexiPERM® is a reusable cell culture insert made of silicone.

flexiPERM® slide (1) and flexiPERM® micro12 (2) can be used in combination with a microscope slide (26mmx76mm) thus creating 8 or 12 compartments, respectively.

flexiPERM® disc (3) can be used to sub-divide tissue culture dishes and lumox® dishes 50 in four smaller growth areas.

flexiPERM® conA (4) and conB (5) are single chamber versions. The flexiPERM® itself constitutes the walls of the chambers, while the slide or dish constitutes the bottom.

When used in combination with microscope slides flexiPERM® conA and conB facilitate examination by micromanipulation (e.g. plant and animal physiology).

In addition to the surface of slides or dishes, other substrates (e.g. glass, plastic or foil) may be used as growth surface.

flexiPERM® is hydrophobic, non-toxic to cells and is resistant to heat, cold and almost all laboratory chemicals.

flexiPERM® is stable against diluted acids and bases and also in a temperature range from -20°C to +125°C. Concerning solvent compatibility ask for technical data sheet.

### Instructions for use

For adherence the smooth, polished under side of the flexiPERM® must be gently pressed against the dry slide or dish. Only new, clean substrate should be used. It should be ensured that the polished side of the flexiPERM® is in good condition, as scratches could affect the adherence of the flexiPERM® to the substrate.

Do not use mechanically treated slides (e.g. Superfrost). When coated slides are required, the coating must be accomplished after having adhered the flexiPERM® onto the slide.

For better adherence of the cells to glass slides, the glass surface may be slightly abraded by treating it with 0.1 N NaOH (0.4%), followed by neutralization with 0.1 N HCl (0.36%). Rinse the slides in sterile distilled water and dry them prior using for cell culture.

Isolated, leak-proof chambers are formed upon pressing flexiPERM® on the desired substrate. Adherence can be checked by viewing the flexiPERM®/substrate contact from below in reflected light.

flexiPERM® could be used for longterm experiments approximately two weeks without becoming detached.

Upon completion of cell cultivation, and prior to fixation, the flexiPERM® can be detached from the substrate by lifting flexiPERM® at the flap.

