

GEBRAUCHSANLEITUNG

SERVAGe™N Native Gel Starter Kit

Precast Vertical gels for Native Electrophoresis

(Kat.-Nr.. 43204.01)



SERVA Electrophoresis GmbH • Carl-Benz-Str. 7 • D-69115 Heidelberg

Phone +49-6221-138400, Fax +49-6221-1384010

e-mail: info@serva.de • <http://www.serva.de>

Inhaltsübersicht

| | | |
|-----------|--|-----------|
| 1. | SERVAGel™N Native Gel Starter Kit | 2 |
| 1.1. | Einleitung | 2 |
| 1.1.1. | Native Gelelektrophorese | 2 |
| 1.1.2. | <i>Blue Native</i> Elektrophorese | 2 |
| 1.1.3. | <i>Clear Native</i> Elektrophorese | 2 |
| 1.2. | Allgemeine Hinweise | 3 |
| 1.3. | Kitkomponenten | 4 |
| 1.4. | Zusammensetzung der Gele | 5 |
| 1.5. | Lagerbedingungen | 5 |
| 2. | Handhabung der Gelkassetten/Durchführung der Elektrophorese | 5 |
| 3. | Elektrophorese Protokoll | 7 |
| 3.1. | <i>Blue Native</i> Elektrophorese (BN) | 7 |
| 3.1.1. | Herstellen der Laufpuffer für BN | 7 |
| 3.1.2. | Probenvorbereitung für BN | 7 |
| 3.2. | <i>Clear Native</i> Elektrophorese (CN) | 7 |
| 3.2.1. | Herstellen der Laufpuffer für CN | 7 |
| 3.2.2. | Probenvorbereitung für CN | 8 |
| 3.3. | Elektrophoresebedingungen | 8 |
| 4. | Färbeprotokolle | 9 |
| 4.1. | Färbung mit SERVA Blau R | 9 |
| 4.1.1. | Reagenzien und Lösungen | 9 |
| 4.1.2. | Durchführung | 10 |
| 5. | Appendix | 11 |
| 6. | Bestellinformationen | 13 |

1. SERVAGETMN Native Gel Starter Kit

1.1. Einleitung

1.1.1. Native Gelelektrophorese

Zur Analyse von Proteingemischen wird sehr häufig die SDS-PAGE eingesetzt. Da hierbei die Proteine denaturiert werden, ist die Analyse von Multiproteinkomplexen nicht möglich.

Zur Trennung von Proteinen unter nativen Bedingungen gibt es unterschiedliche Methoden, z. B. *Blue Native* oder *Clear Native* Gelelektrophorese.

1.1.2. *Blue Native* Elektrophorese

Bei der *Blue Native* Gelelektrophorese wird das denaturierende Detergenz SDS im Laufpuffer durch Coomassie Brilliant Blue G250 oder SERVA Blue G ersetzt. Dieser Farbstoff ist ebenfalls negativ geladen. Durch Bindung an die Proteine bilden sich negativ geladene Farbstoff-Protein-Komplexe. Die native Struktur der Proteine bleibt erhalten, da der Farbstoff nicht als Detergenz wirkt. Die Farbstoff-Protein-Komplexe wandern bei physiologischem pH unabhängig von ihrem pI zur Anode. Da sich die Protein-Farbstoff-Komplexe aufgrund der negativen Ladungen gegenseitig abstoßen, ergibt sich eine hohe Trennschärfe.

1.1.3. *Clear Native* Elektrophorese

Die *Clear Native* Gelelektrophorese wird ohne Verwendung eines Farbstoffs durchgeführt. Die Wanderungseigenschaften der Proteine im Gel sind deshalb u.a. auch von der Proteineigenladung abhängig. Diese Methode erlaubt die Trennung von Proteinen mit pI < 7 bei physiologischem pH, wenn bei nachfolgenden Analysen Störungen durch Farbstoffe auftreten können.

1.2. Allgemeine Hinweise

Der SERVAGel™N Native Gel Starter Kit enthält neben den gebrauchsfertigen Gelen auch Elektrophorese-Anoden- und Kathodenpuffer, sowie zwei verschiedene Probenpuffer zur Durchführung einer *Blue Native* (BN) oder *Clear Native* (CN) Gelelektrophorese. Die enthaltenen SERVAGel™ N Gele sind gebrauchsfertig für die vertikale native Gelelektrophorese.

Vorteile der Gele für den Anwender:

- einfache und schnelle Handhabung
- hohe Auflösung, scharfe Banden, beste Reproduzierbarkeit
- hergestellt mit Chemikalien höchster Qualität
- Gele werden in unzerbrechliche, gegen Auslaufen sicher versiegelte Plastikkassetten gegossen
- Einzel in Aluthenbeutel verpackte und gegen Austrocknung geschützte Gele
- lange Trennstrecke, mit cm-Skala auf Kassette, erleichtert reproduzierbare Läufe
- Kennzeichnung von Anode und Kathode für eine eindeutige Zuordnung
- Werkzeug zum einfachen, sicheren Öffnen der Kassette nach dem Lauf
- passend für viele gängige Elektrophoresekammern
(z. B. Hoefer Mighty Small™ SE 260, Hoefer miniVE™, etc.)

Die Fertiggele werden nach eigenem Verfahren der SERVA Electrophoresis GmbH hergestellt und unterliegen einer strikten Qualitätskontrolle. Jeder Produktionscharge wird eine eigene Lot-Nummer zugewiesen. Sollten einmal Fragen auftreten, bitten wir Sie, diese Lot-Nummer zusammen mit der Katalog-Nummer anzugeben.

1.3. Kitkomponenten

| | |
|--|---------|
| SERVAGel™N 3-12, Vertical Native Gel 3-12% | 2 Stück |
| SERVAGel™N 4-16, Vertical Native Gel 4-16% | 2 Stück |
| Schlüssel zum Öffnen der Kassetten | 1 Stück |
| 10x Native Anode Buffer for BN/CN | 250 ml |
| 10x Native Cathode Buffer for BN/CN | 250 ml |
| SERVA Native Marker Liquid Mix for BN/CN | 50 µl |
| 2x Sample Buffer Blue Native | 2 ml |
| 2x Sample Buffer Clear Native | 2 ml |
| 1% SERVA Blue G solution for BN | 5 ml |

Kassette:

| | |
|--------------------------|---------------|
| Außenmaß | 10 cm x 10 cm |
| Anzahl der Probentaschen | 10 |
| Taschenvolumen | 50 µl |

Gel:

| | |
|--------------|-------------------------------------|
| Material | Acrylamid/N,N'-Methylenbisacrylamid |
| Schichtdicke | 1 mm |

Hinweis:

Die für die anschließende Färbung der Gele benötigten Reagenzien sind nicht im Kit enthalten und müssen separat erworben werden.

1.4. Zusammensetzung der Gele

Acrylamid-Konzentration (T): 3-12 %/4-16 %

Quervernetzer-Konz. (C): 2,6 %

1.5. Lagerbedingungen

| Kitkomponente | Lagertemperatur |
|---|-----------------|
| 10x Native Anode and Cathode Buffer for BN/CN | +15 °C - +30 °C |
| SERVA ^{Ge} TM N Native Gele | 2 – 8 °C |
| 2x Sample Buffer Blue Native | -25 °C - -15°C |
| 2x Sample Buffer Clear Native | -25 °C - -15°C |
| SERVA Native Marker Liquid Mix for BN/CN | -25 °C - -15°C |
| 1% SERVA Blue G solution for BN | +15 °C - +30 °C |

Frieren Sie die Gele **nicht** ein und/oder setzen Sie sie **nicht längere Zeit** der **Raumtemperatur** aus. Dies kann den Trenneigenschaften der Gele schaden.

Bei Lagerung bei der empfohlenen Temperatur mindestens verwendbar bis: siehe Etikett.

2. Handhabung der Gelkassetten/Durchführung der Elektrophorese

Sicherheitshinweis:

Tragen Sie aus Sicherheitsgründen grundsätzlich geeignete Schutzhandschuhe und -kleidung, wenn Sie mit den Gelen und den dazugehörigen Lösungen arbeiten.

1. Gele der Kartonverpackung entnehmen. Gele, die nicht gleich verwendet werden, sofort wieder bei 2 – 8 °C lagern. Aluthenbeutel mit einer Schere an der Oberseite aufschneiden, Gel entnehmen.

2. Gele so in die Elektrophoresekammer einsetzen oder einspannen, dass die ausgeschnittene Seite der Kassette dem Kathodenpuffertank zugewandt ist. Detaillierte Anweisungen sind der Bedienungsanleitung der Elektrophoresekammer zu entnehmen.
3. Kathodenpuffer in die innere Pufferkammer einfüllen, Kamm gleichmäßig aus dem Gel ziehen, mögliche Gelreste oberhalb der Probetaschen entfernen, **Geltaschen gut ausspülen**, dabei Luftblasen vermeiden bzw. entfernen. Anodenpuffer in die äußere Pufferkammer füllen.
4. Proben auftragen, Geltaschen ohne Proben mit Probenpuffer (1x) beladen.
5. Elektrophoresekammer schließen und mit der Spannungsquelle verbinden. Spannungsquelle einschalten und Elektrophorese starten.

Bedingungen: siehe Abschnitt 3.

6. Nach Beendigung der Elektrophorese Spannungsquelle ausschalten, Verbindung zur Elektrophoresekammer unterbrechen, Elektrophoresepuffer entfernen und Kassette entnehmen.
7. Zum Öffnen der Kassette diese senkrecht halten, am besten auf dem Tisch mit der Unterkante aufsetzen. Den beigegefügt Schlüssel zum Öffnen mit der mit einem Pfeil gekennzeichneten Ecke des Schlüssels in die rechte obere Führungsschiene der Kassette (Pfeilkennzeichnung) einsetzen und mit einem kurzen Schlag von oben auf den Schlüssel die Kassette aufbrechen. Kassette wenden und Gegenseite wie beschrieben öffnen.
8. Zur Entnahme des Gels Platten vorsichtig lösen, so dass das Gel auf einer der Platten verbleibt.

Das Gel kann nun zur Färbung oder zum Blotten eingesetzt werden.

3. Elektrophorese-Protokolle

3.1. *Blue Native* Elektrophorese (BN)

3.1.1. Herstellen der Laufpuffer für BN- Elektrophorese

Verdünnen Sie den **10x Anodenpuffer** 1:10 (Zusammensetzung siehe Appendix, Seite 13).

Verdünnen Sie den **10x Kathodenpuffer** 1:10 (Zusammensetzung siehe Appendix, Seite 13) und geben Sie anschließend **1%ige SERVA Blue G-Lösung** mit einer Endkonzentration von 0,002 % (w/v) zu (1 ml auf 500 ml 1x Kathodenpuffer).

3.1.2. Probenvorbereitung für BN

- Mischen Sie Ihre Probe zu gleichen Volumenteilen mit **2x Probenpuffer für BN** (Zusammensetzung siehe Appendix, Seite 13). Das maximale Volumen pro Tasche beträgt 50 µl. **Proben nicht erhitzen!**
- Spülen Sie die Taschen mit 1x Kathodenpuffer.
- Tragen Sie die Proben auf und starten Sie die Elektrophorese.

3.2. *Clear Native* Elektrophorese (CN)

3.2.1. Herstellen der Laufpuffer für CN- Elektrophorese

Verdünnen Sie den **10x Anodenpuffer** 1:10 (Zusammensetzung siehe Appendix, Seite 13).

Verdünnen Sie den **10x Kathodenpuffer** 1:10 (Zusammensetzung siehe Appendix, Seite 13).

3.2.2. Probenvorbereitung für CN

- Mischen Sie Ihre Probe zu gleichen Volumenteilen mit **2x Probenpuffer für CN** (Zusammensetzung siehe Appendix, Seite 13). Das maximale Volumen pro Tasche beträgt 50 µl. **Proben nicht erhitzen!**
- Spülen Sie die Taschen mit 1x Kathodenpuffer.
- Tragen Sie die Proben auf und starten Sie die Elektrophorese.

3.3. Elektrophoresebedingungen

Die BN- und CN-Elektrophorese wird unter folgenden Bedingungen betrieben:

Spannung:

10 min $U = 50 \text{ V} = \text{konst.}$

ca. 120 min $U = 200 \text{ V} = \text{konst.}$

Die Stromstärke wird dabei während des Laufes von anfangs ca. 15 mA/Gel bei 200 V auf ca. 5 mA absinken.

Dauer: Da das Laufverhalten abhängig von der jeweiligen Probe variiert, ist kein Standardprotokoll verfügbar, sondern muss vom Anwender optimiert werden.

4. Färbeprotokolle

Sicherheitshinweis:

Tragen Sie aus Sicherheitsgründen grundsätzlich geeignete Schutzhandschuhe und -kleidung, wenn Sie mit Fixier- und Färbelösungen arbeiten.

Für beste Ergebnisse verwenden Sie die bedienerfreundlichen Färbekits von SERVA wie SERVA *Dens*Stain Blue G Staining Solution (Kat.-Nr. 35078.01), SERVA Blue R Staining Kit (Kat.-Nr. 42531.01) oder den SERVA Silver Staining Kit Native PAGE (Kat.-Nr. 35077.01).

Sie können auch andere Färbemethoden wie z. B. das in Abschnitt 4.1. beschriebene Färbeprotokoll einsetzen:

4.1. Färbung mit SERVA Blau R

4.1.1. Reagenzien und Lösungen

| | |
|---------------------------|--|
| Fixierer | 20 % (w/v) Trichloressigsäure (Kat.-Nr. 36913) |
| Stammlösung 1 | 0,2 % SERVA Blau R (Kat.-Nr. 35051) in 90 % (v/v) Ethanol (Kat.-Nr. 11093) (100 mg SERVA Blau R in 50 ml Ethanol lösen) |
| Stammlösung 2 | 20 % (v/v) Essigsäure |
| Entfärber | 20 % (v/v) Ethanol, 5 % (v/v) Essigsäure, 1 % (w/v) Glycerin (Kat.-Nr. 23176) |
| Konservierungslsg. | 30 % (v/v) Ethanol, 5 % (w/v) Glycerin |

4.1.2. Durchführung

Führen Sie alle Fixierungen und Färbungen auf einem Schüttler bei mäßiger Umdrehungszahl (50 Umdrehungen pro Min.) durch. Die angegebenen Zeiten gelten für die Inkubation bei Raumtemperatur. Kürzere Färbe- und Entfärbezeiten können durch Erhöhung der Temperatur erreicht werden.

| | |
|---------------------|---|
| Fixierung: | Fixieren sie das Gel in 20 % (w/v) Trichloressigsäure für 30 Min., dann vor dem Färben für 1 Min. in H ₂ O dest. waschen. |
| Färbung | Stammlösungen 1 und 2 werden zu gleichen Teilen gemischt und das Gel 30 Min. und länger darin inkubiert. (Die Färbelösung kann 2 - 3 x wiederverwendet werden.) |
| Entfärben | Gel nach dem Färbebad eine Minute mit dest. Wasser spülen und anschließend in Entfärber geben. 2 x 60 Minuten entfärben. Wenn der Hintergrund noch nicht klar genug ist, Gel für 20 – 30 Minuten in 40 % Ethanol/10 % Essigsäure/2 % Glycerin entfärben. |
| Konservieren | Gel über Nacht in Konservierungslösung inkubieren. Das Gel kann anschließend in einem Trocknungsrahmen getrocknet werden. |

5. Appendix

Zusammensetzung der Puffer:

10x Native Cathode Buffer for BN/CN: 500 mM Tricine (Serva Kat.-Nr. 37195)
150 mM BisTris (Serva Kat.-Nr. 15107)

10x Native Anode Buffer for BN/CN: 500 mM BisTris – HCl pH 7.0

2x Sample Buffer Blue Native:

1 M 6-Aminocaprinsäure (Serva Kat.-Nr. 12548)
100 mM BisTris-HCl pH 7.0
100 mM NaCl (Serva Kat.-Nr. 30183)
20 % Glycerin (Serva Kat.-Nr. 23176)
0,1 % Serva Blue G250 (Serva Kat.-Nr. 35050)
(+Detergenz, abhängig von Probe)

2x Sample Buffer Clear Native:

100 mM NaCl (Serva Kat.-Nr. 30183)
100 mM Imidazol (Serva Kat.-Nr. 26081)
4 mM 6-Aminocaprinsäure (Serva Kat.-Nr. 12548)
2 mM EDTA
0,02 % Ponceau S (Serva Kat.-Nr. 33429)
20 % Glycerin (Serva Kat.-Nr. 23395)

SERVA Native Marker Liquid Mix for BN/CN Kat.-Nr. 39219

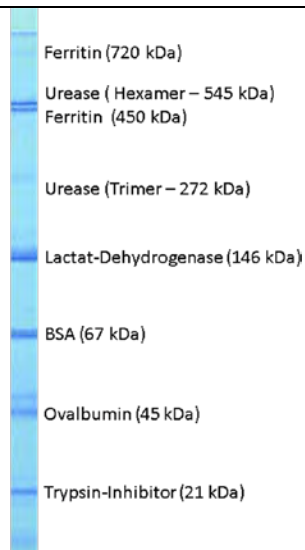
Produktbeschreibung:

Allgemein

Gebrauchsfertiger Proteinstandard für die Blue Native (BN) und die Clear Native (CN) Elektrophorese bestehend aus 6 verschiedenen Proteinen mit gut abgestimmten Molekulargewichten von 21 bis 720 kDa.

Anwendung • Blue Native und Clear Native Elektrophorese

Eigen-schaften



Lagerung -20 °C, bitte in kleine Aliquots abfüllen, um wiederholte Auftau- Einfrier-Zyklen zu vermeiden.

Gebrauchs-anweisung Empfohlenes Auftragsvolumen:

- 5 – 10 µl/Spur für Minigel (10 x 8 cm, 0,75 oder 1 mm Dicke)
- 10 – 15 µl/Spur für große Gele (30 x 20 cm, 1 oder 1,5 mm Dicke)

6. Bestellinformationen

| Produkt | Kat.-Nr. |
|---|----------|
| Fertiggele | |
| SERVAGel™ N 3-12, Vertical Native Gel 3-12 % 12 wells | 43250 |
| SERVAGel™ N 3-12, Vertical Native Gel 3-12 % 10 wells | 43251 |
| SERVAGel™ N 4-16, Vertical Native Gel 4-16 % 12 wells | 43253 |
| SERVAGel™ N 4-16, Vertical Native Gel 4-16 % 10 wells | 43252 |
| SERVAGel™ PRiME™ 8, 12 sample wells | 43260 |
| SERVAGel™ PRiME™ 8, 10 sample wells | 43261 |
| SERVAGel™ PRiME™ 10, 12 sample wells | 43263 |
| SERVAGel™ PRiME™ 10, 10 sample wells | 43264 |
| SERVAGel™ PRiME™ 12, 12 sample wells | 43266 |
| SERVAGel™ PRiME™ 12, 10 sample wells | 43267 |
| SERVAGel™ PRiME™ 12, 2D sample well | 43268 |
| SERVAGel™ PRiME™ 14, 12 sample wells | 43269 |
| SERVAGel™ PRiME™ 14, 10 sample wells | 43270 |
| SERVAGel™ PRiME™ 14, 2D sample well | 43271 |
| SERVAGel™ PRiME™ 4-12, 12 sample wells | 43273 |
| SERVAGel™ PRiME™ 4-12, 10 sample wells | 43274 |
| SERVAGel™ PRiME™ 4-20, 12 sample wells | 43276 |
| SERVAGel™ PRiME™ 4-20, 10 sample wells | 43277 |
| SERVAGel™ PRiME™ 8-16, 12 sample wells | 43279 |
| SERVAGel™ PRiME™ 8-16, 10 sample wells | 43280 |
| | |
| SERVAGel™ Neutral HSE, 12 sample wells | 43245 |
| SERVAGel™ Neutral HSE, 10 sample wells | 43246 |
| SERVAGel™ Neutral HSE, 2D | 43247 |
| SERVAGel™ Neutral pH7.4, 12 sample wells | 43220 |
| SERVAGel™ Neutral pH7.4, 10 sample wells | 43222 |
| SERVAGel™ Neutral pH7.4 Gradient, 12 sample wells | 43221 |
| SERVAGel™ Neutral pH7.4 Gradient, 10 sample wells | 43223 |
| SERVAGel™ Neutral HSE Starter Kit | 43207 |
| SERVAGel™ PRiME™ Starter Kit | 43206 |
| | |
| Geräte | |
| BlueVertical PRiME™ Mini Slab Gel System BV 102 | BV 102 |
| Blue Power 500x4 Power Supply | BP-500x4 |
| BlueFlash Semi-Dry Blotter Medium (15 x 15 cm) | BF-M |
| | |
| Proteinmarker | |
| SERVA Native Marker Liquid Mix for BN/CN | 39219.01 |
| | |
| Färbereagenzien und -kits: | |
| SERVA DensStain Blue G Staining Solution (2fach konzentriert, 500 ml) | 35078.01 |
| SERVA Blue R Staining Kit (2 x 500 ml) | 42531.01 |
| SERVA Silver Staining Kit Native PAGE (25 Minigele) | 35077.01 |
| SERVA Blue G | 35050 |
| SERVA Blue R | 35051 |
| Amido black 10 B (50 g) | 12310.01 |
| Ponceau S solution (0,2 %, 500 ml) | 33427.01 |
| Silver nitrate | 35110 |

| | |
|--|----------|
| Puffer etc. | |
| 10x Native Anode Buffer for BN/CN | 42535.01 |
| 10x Native Cathode Buffer for BN/CN | 42536.01 |
| 2x Sample Buffer Blue Native | 42533.01 |
| 2x Sample Buffer Clear Native | 42534.01 |
| Towbin buffer 10x, for native PAGE and for Western Blotting | 42558 |
| Semi-Dry blotting buffer kit (3 x 500 ml) | 42559 |
| Glycine | 23390 |
| Tris(hydroxymethyl)aminomethane | 37186 |
| Bromophenol blue, sodium salt | 15375 |
| Ethanol, undenatured, absolute | 11093 |
| Glycerol | 23176 |
| Trichloroacetic acid, 20 % solution | 36913 |
| SERVA Blue G Solution for BN, 1 % | 42538.01 |
| | |
| Membranen | |
| Immobilin (PVDF), 26,5 cm x 3,75 m, Porengröße: 0,2 µm (1 Rolle) | 42574.01 |
| Fluorobind (PVDF), 25 cm x 3 m, Porengröße: 0,2 µm (1 Rolle) | 42571.01 |

Mighty Small™ und miniVE™ sind Warenzeichen Hoefer Inc.
Coomassie® ist ein Warenzeichen von ICI Ltd.