

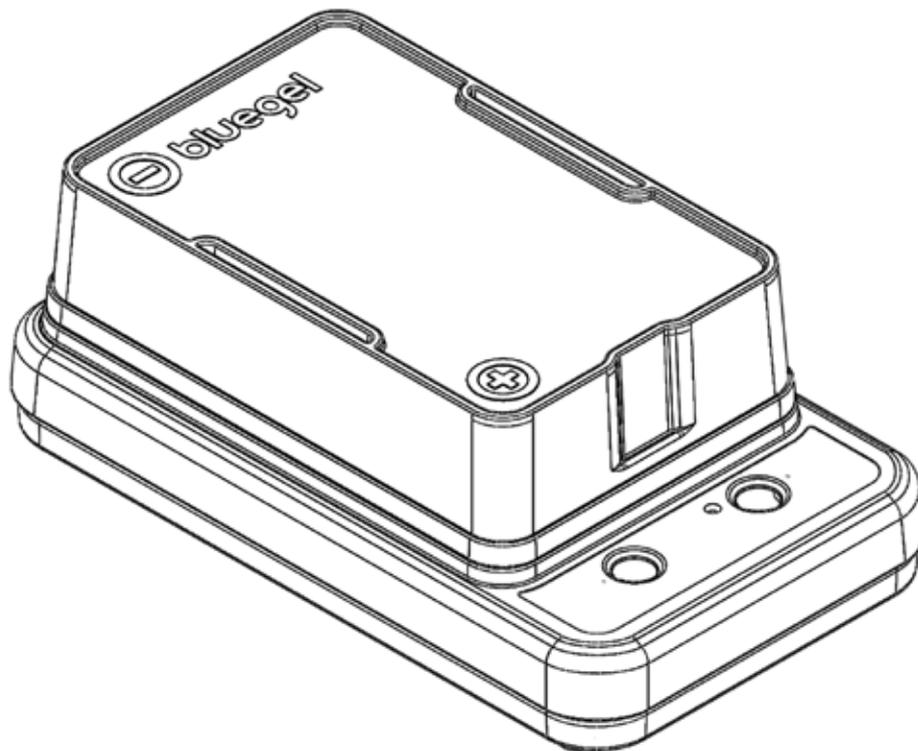


# blueGel™ Elektrophorese- System

Benutzerhandbuch

---

Integriertes Elektrophorese- und Visualisierungssystem



# INHALTSVERZEICHNIS

---

Übersicht .....	03
Merkmale	03
Komponenten	04
Gebrauchsanweisung .....	07
Gießen eines Gels	07
Ein Gel laufen lassen	09
Den Lauf dokumentieren	10
Fehlerbehebung und Wartung .....	11
Fehlerbehebung	11
Pflege und Wartung	12
Spezifikationen und Betriebsbedingungen	13



# ÜBERBLICK

## MERKMALE



### ■ **Schnelle und sichere Elektrophorese**

UL- und CE-gekennzeichnete 48-V-Stromversorgung. Automatische Stromabschaltung, wenn keine Abdeckung vorhanden ist. Platin- und Edelstahlelektroden zur Sicherheit auf der Abdeckung. Pufferkammer für maximale Laufgeschwindigkeit ausgelegt.

### ■ **Sichere Blaulicht-Beleuchtung**

Hochintensive blaue LED-Beleuchtungstafel. Blauer Diffusor für gleichmäßige Gel-Beleuchtung. In die Abdeckung integrierter Gelbfilter für direkte Visualisierung. Ergebnisse innerhalb von Minuten erkennbar.

### ■ **System zum Gießen von Gelen**

Sparen Sie an Reagenzien: 20 ml Gele und 25 ml Puffer. 60 x 60 mm Gelschale für einer oder zwei Kammreihen. Zwei doppelseitige Kämmen für wahlweise 9 und 13 Taschen.

### ■ **Einfach zu bedienen und aufzubewahren**

Intuitive Zwei-Tasten-Bedienung: eine für Lauf, eine für das Licht. 7 x 23 cm Grundfläche, 10 cm hoch. Inklusive Aufbewahrungstasche.

### ■ **Fold-a-View™ Dokumentationshaube**

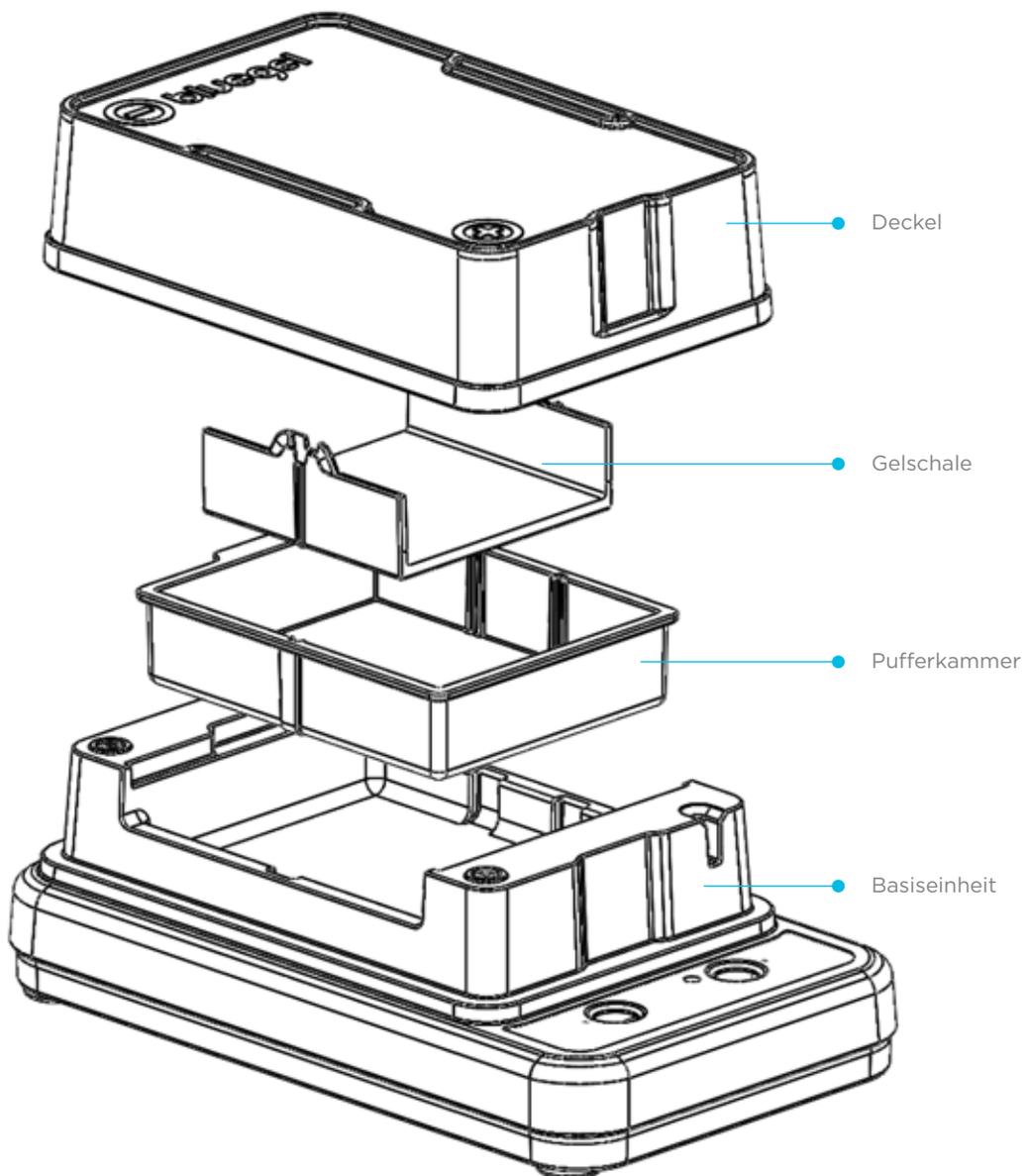
Eine tragbare, faltbare Dunkelkammer. Ermöglicht Bilderfassung auch in hell erleuchteten Räumen.

### ■ **CE-Konformität**

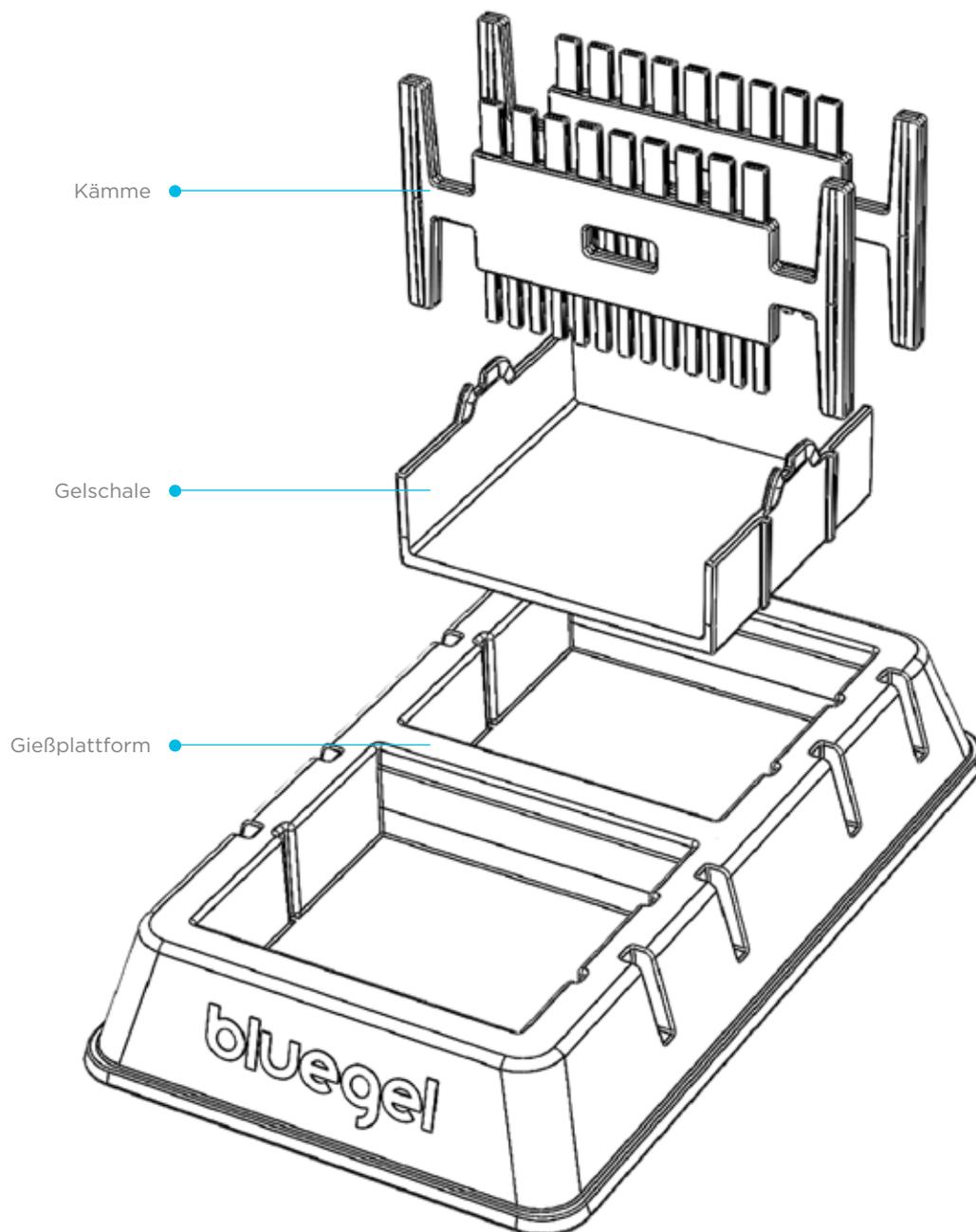
Das Zeichen gibt die CE-Zertifizierung an.

---

## KOMPONENTEN

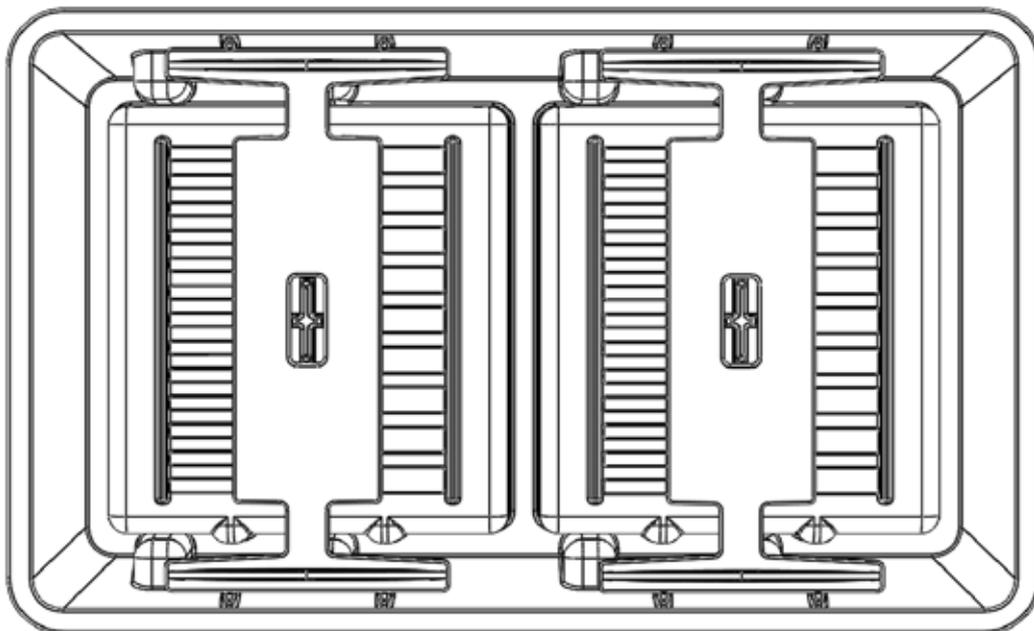


## KOMPONENTEN (Forts.)



## KOMPONENTEN (Forts.)

Kammlagerung unter Gießplattform



### Das System umfasst

- (1) Deckel
- (2) Gelschalen
- (1) Pufferkammer
- (1) Basiseinheit
- (1) Gießplattform
- (2) Zweiseitige Kämme
- (1) Netzgerät
- (1) ClearView™ Spray
- (1) Linsenreinigungstuch
- (1) Fold-a-View™ Bildgebungshaube
- (1) Tragetasche



# GEBRAUCHSANWEISUNG

## GIEßEN EINES GELS

- 1 – Platzieren Sie die Gelschale in der Gießplattform. Stellen Sie diese auf eine ebene Oberfläche, um eine gleichmäßige Gelstärke zu gewährleisten.
- 2 – Bestimmen Sie den notwendigen Prozentsatz des herzustellenden Gels:

Größe der abzutrennenden DNA	Gelprozentatz (%)	Agarose (g)	1x TBE* (ml)
600 bp bis 12 kb	0.8	0.16	20
500 bp bis 10 kb	1	0.2	20
400 bp bis 7 kb	1.5	0.3	20
200 bp bis 5 kb	2	0.4	20
60 bp bis 2 kb	3	0.6	20

*Hinweis: Bei Verwendung von zwei Reihen von Taschen (zwei Kämmen) wird die Auflösung aufgrund des kürzeren Trennungsabstands reduziert.*

*\* Warnung: blueGel™ ist so konzipiert, dass es am besten mit 0,5 bis 1,0X TBE (Tris Borat EDTA) Puffer arbeitet. Die Verwendung anderer Puffer wie z.B. TAE oder SB kann zu Leistungseinbußen führen.*

- 3 – Die gewünschte Menge Agarose gemäß der obigen Tabelle abwiegen und in einen 100-ml-Kolben (oder größer) geben, der 20 ml 1X TBE-Elektrophoresepuffer enthält. Durch Schwenken gut mischen.

*Tip: Wenn mehr als ein Gel gegossen wird, können die Agarose- und Puffermengen mit der Anzahl der zu gießenden Gele multipliziert werden. Erhöhen Sie die Erhitzungszeit um ~15 Sek. pro zusätzlichem Gel und verwenden Sie einen größeren Kolben.*

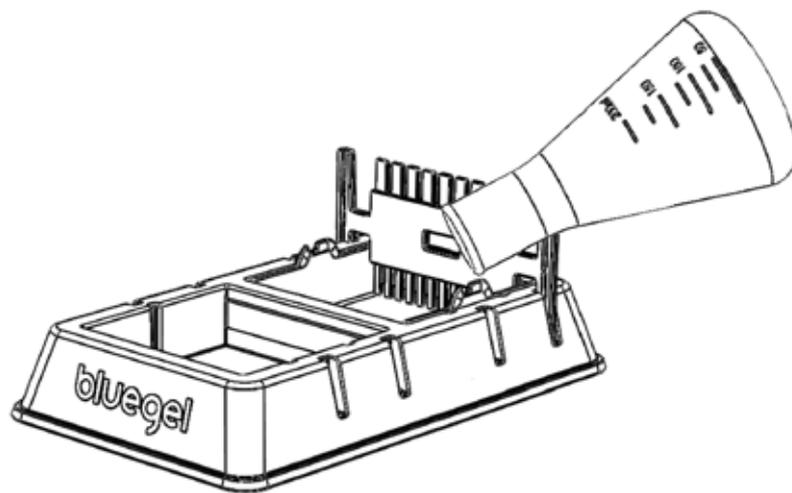
- 4 – Kolben für etwa 30 Sekunden in die Mikrowelle oder auf eine Heizplatte stellen, bis sich die gesamte Agarose aufgelöst hat. Die Agarose-Puffer-Mischung ist fertig, wenn beim Verwirbeln keine Agarosepartikel sichtbar sind.

*VORSICHT: Flüssigkeit kann über den Kolbenmund sprudeln und Verbrennungen verursachen. Vorsichtig und mit Schutzausrüstung arbeiten.*

- 5 – Lassen Sie das Agarose/Puffer-Gemisch ~2-3 Minuten abkühlen und fügen Sie 2 µl GelGreen™ DNA-Färbung 10.000X Stocklösung (1 µl pro 10 ml TBE) hinzu. Zum Mischen gut schwenken. Siehe Anhang B für zusätzliche DNA-Färbemittel, die mit blueGel™ genutzt werden können.

## GIESSEN EINES GELS (Forts.)

- 6** – Stecken Sie den Kamm in den oberen Schlitz ein und gießen Sie die gesamte Agarose-/ Puffermischung in die Gelschale. Um die Kapazität der Vertiefungen zu verdoppeln, einen zweiten Kamm in der Mitte der Gelschale hinzufügen. Jeder Kamm bildet entweder 9 oder 13 Taschen. Entfernen Sie alle Luftblasen mit einer Mikropipettenspitze.



- 7** – Lassen Sie das Gel -10 Minuten stehen, bis es vollständig ausgehärtet ist. Für eine kürzere Aushärtungszeit die Gießplattform mit dem Gel in einen Kühlschrank stellen. Bewegen Sie das Gel während dieser Zeit nicht.
- 8** – Nachdem das Gel erstarrt ist, den Kamm/ die Käme durch geraden Zug nach oben vorsichtig entfernen.
- 9** – Nehmen Sie die Gelschale von der Gussplattform. Wenn sich unter der Gelschale eine kleine Gelmengung gebildet hat, wischen Sie diese ab und werfen Sie sie.

*TIPP: Wir empfehlen die Verwendung von Gelen unmittelbar nach dem Gießen. Unbenutzte Gele können bei Raumtemperatur 5 Tage lang aufbewahrt werden, wenn sie feucht und vor Licht geschützt aufbewahrt werden (Gel in einen wiederverschließbaren Zip-Beutel mit einem in Lauffpuffer getränkten Papiertuch geben und mit Folie abdecken). DNA-Gel-Färbungen unterscheiden sich in ihrer Stabilität und können bei Lagerung der Gele verblassen - siehe Empfehlungen der Hersteller.*

## EIN GEL LAUFEN LASSEN

- 1 –** Die Gelschale, die ein Gel enthält, in die Pufferkammer stellen und die Pufferkammer in die blueGel™ -Basiseinheit einsetzen. Die Aussparung am (-)-Ende ermöglicht den Einsatz der Pufferkammer in der korrekten Orientierung.
- 2 –** Etwa 25 ml 1X TBE-Puffer in die Pufferkammer geben. Der Puffer sollte das Agarosegel gerade bedecken.

*ACHTUNG: Die Gelkammer darf nicht überfüllt werden, da sie überlaufen kann, wenn der Deckel angebracht wird..*

- 3 –** Entfernen Sie Luftblasen (falls vorhanden), die zwischen dem Gel und der Gelschale oder zwischen der Gelschale und der Pufferkammer eingeschlossen sind.
- 4 –** Laden Sie die DNA-Proben mit einer Mikropipette in die.

Taschen. 9-Taschen-Kämme fassen bis zu 20 µl

13-Taschen-Kämme halten bis zu 10 µl

Achten Sie darauf das Gel nicht mit der Pipettenspitze zu durchstechen. Hinweis: Die DNA-Proben sollten Ladefarbstoff enthalten.

*Empfohlen: Um ein Beschlagen während der Elektrophorese zu verhindern, sprühen einmal ClearView Spray™ in die orangefarbene Abdeckung zwischen die Elektroden. Mit einem Mikrofasertuch eine gleichmäßige Schicht auftragen. Sanft abwischen, nicht sauber reiben.*

- 5 –** Bringen Sie den orangefarbenen Deckel auf der blueGel™ Basiseinheit an. Der Deckel enthält die Elektroden und passt nur in eine Richtung, wobei die (+)-Elektrode so positioniert ist, dass sie die negativ geladene DNA anzieht.
- 6 –** Drücken Sie auf die Stromversorgungskopf , um den Lauf zu starten. Die grüne LED-Anzeige neben dem Netzschalter sollte aufleuchten. In der Nähe der Elektroden bilden sich beim Lauf kleine Blasen.

*HINWEIS: Zur Sicherheit schaltet sich der Strom nicht ein, wenn:*

- a. Die Abdeckung nicht richtig auf der Basis platziert ist und die Elektroden keinen Kontakt haben.
- b. Es keinen Puffer in der Pufferkammer gibt.
- c. Der falsche Puffer verwendet wird (zu verdünnt oder zu konzentriert).

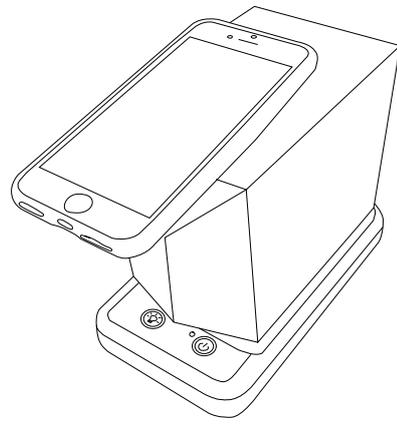
- 7 –** Drücken Sie während des Laufs jederzeit auf die Glühbirneknopf , um die DNA sichtbar zu machen. Die orangefarbene Abdeckung filtert das überschüssige blaue Licht und erleichtert so die Visualisierung der von der DNA emittierten Fluoreszenz.

---

## DEN LAUF DOKUMENTIEREN

Zum Dokumentieren schalten Sie das blaue Licht ein und machen ein Bild mit einem Smartphone, Tablet oder einem anderen Kameragerät.

*Tip: Wenn die DNA nicht gut sichtbar ist, dimmen oder schalten Sie das Umgebungslicht aus. Um Gele bei hellem Umgebungslicht zu dokumentieren, verwenden Sie die mitgelieferte Fotodokumentationshaube Fold-a-View™. Klappen Sie die Fold-a-View™ gemäß den Anweisungen auf dessen Seite auf, platzieren Sie sie auf der orangefarbenen Haube blueGel™ und schieben Sie sie nach unten, bis sie genau um die Kanten des Deckels passt. Legen Sie Ihre Kamera darauf und richten Sie das Kameraobjektiv auf die kreisförmige Öffnung des Fold-a-View™ aus.*



Falls erforderlich, wischen Sie Kondenswasser mit dem mitgelieferten Linsenreinigungstuch sanft von der Innenseite der orangefarbenen Abdeckung ab, um die Sicht zu verbessern.



# FEHLERBEHEBUNG UND WARTUNG

## FEHLERBEHEBUNG

Kann Kämme nicht finden: Die Kämme werden am unteren Teil der Gießplattform aufbewahrt.

Die Gelschale passt nicht in die Pufferkammer: Stellen Sie sicher, dass die Führungen an den Seiten der Gelschale und der Gießplattform aufeinander ausgerichtet sind.

Die Pufferkammer passt nicht in die Basiseinheit: Stellen Sie sicher, dass die Kammer in der richtigen Ausrichtung eingesetzt wird, wobei der Überhang der Kammer zum hinteren Teil des Geräts zeigt, in dem sich die passende Aussparung zum Überhang befindet.

Die orangefarbene Abdeckung passt nicht: Achten Sie auf die richtige Orientierung.

Lauf startet nicht (LED-Anzeige leuchtet nicht): Elektrodenkontakt und Orientierung zwischen Abdeckung und Basiseinheit prüfen. Überprüfen Sie, ob der Laufpuffer Kontakt mit den Elektroden hat. Vergewissern Sie sich, dass Sie den richtigen Laufpuffer verwenden.

Kondensation auf der Abdeckung: Vor Gebrauch ClearView™ auftragen oder mit einem Objektivreinigungstuch vorsichtig abwischen.

Schrumpfen der Gelränder nach längeren Läufen: Stellen Sie sicher, dass Sie 0,5X oder 1X TBE-Puffer verwenden.

Bei Fragen, Reklamationen oder einer Ersatzteilbestellung wenden Sie sich bitte an:

PHYWE Systeme GmbH & Co. KG  
Robert-Bosch-Breite 10  
D-37079 Göttingen

Telefon: +49 (0) 551 604-0

Fax: +49 (0) 551 604-107

E-mail: [info@phywe.de](mailto:info@phywe.de)

Internet: [www.phywe.de](http://www.phywe.de)

---

## PFLEGE & WARTUNG IHRES blueGEL- ELEKTROPHORESESYSTEMS

Bitte befolgen Sie diese Empfehlungen, um Ihr blueGel™ System in optimalem Betriebszustand zu halten:

Spülen Sie die Gießplattform, die Kämme, die Gelschale, die Pufferkammer und den Deckel nach jedem Gebrauch in destilliertem Wasser ab. Platindraht nicht abwischen oder versuchen zu entnehmen. An Luft trocknen lassen.

Tauchen Sie die blueGel™ Basiseinheit niemals in Wasser ein.

Verwenden Sie zum Reinigen der Teile kein Ethanol oder organische Lösungsmittel.

Behandeln Sie die Pufferkammer, die Gelschale und die Abdeckung sorgfältig, um sie vor Kratzern zu schützen. Bewahren Sie blueGel™ Komponenten immer in der Tragetasche auf.

## SPEZIFIKATIONEN & BETRIEBSBEDINGUNGEN

- Blaues LED-Panel mit hoher Intensität
- Eingangsspannung 100-240V AC-47-63Hz, 0,58A Max
- Ausgang 48V DC 0,5A 24W Max
- Nur für Innenanwendungen geeignet
- Betriebstemperatur 9°C - 30°C, max. Luftfeuchtigkeit 70%

**Anhang A - blueGel™ Zubehör und Ersatzteile sind unter [www.PHYWE.de](http://www.PHYWE.de) oder über Ihren Regionalleiter erhältlich.**

Beschreibung	Teil Nr.
GelGreen® Agarose Tabs™, 3-in-1 Agarose Tabletten, 15 Stück, für Gel-Elektrophorese	
Agarose, 25g	KLA-530-218
TBE-Puffer 500 ml, 10x	KLA-530-223
blueGel™ Basiseinheit	auf Anfrage
blueGel™ Deckel	auf Anfrage
blueGel™ Gießplattform	auf Anfrage
blueGel™ Gelschale	auf Anfrage
blueGel™ Kamm	auf Anfrage
blueGel™ Pufferkammer	auf Anfrage
blueGel™ Netzgerät	auf Anfrage
blueGel™ Tragetasche	auf Anfrage
blueGel™ Linsenreinigungstuch	auf Anfrage
Fotodokumentation Fold-a-View™ Haube	auf Anfrage

### Anhang B - Mit blueGel™ kompatible DNA-Gel-Färbungen

DNA-Gel stain	Hersteller
GreenView Plus, GreenViewUltra	Biosonden
GelGreen	Biotium
SybrSafe oder SybrGreen	ThermoFisher
EvaGreen	Jena Biowissenschaft

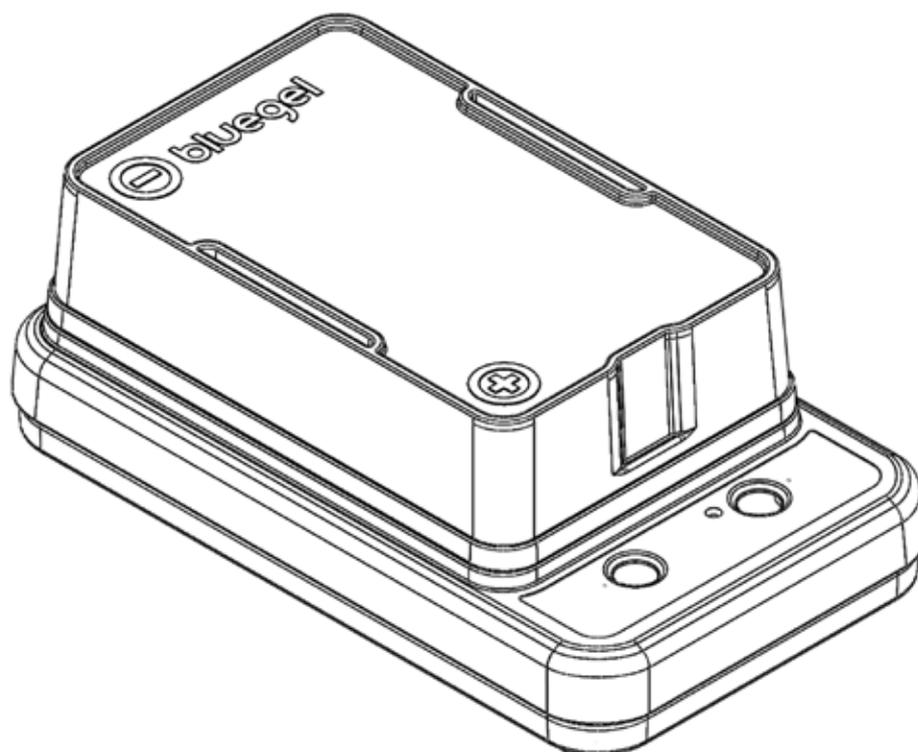


# blueGel™ Electrophoresis System

User's guide

---

Integrated electrophoresis and visualization system



# TABLE OF CONTENTS

---

Overview .....	16
Features	16
Components	17
Directions for use .....	20
Casting a gel	20
Running a gel	22
Document the run	23
Troubleshooting and maintenance .....	24
Troubleshooting	24
Care & maintenance	25
Specifications & operating conditions	26



# OVERVIEW

## FEATURES



### ■ **Fast and Safe Electrophoresis**

UL and CE marked 48V power supply. Automatic current shut-off when cover is not present. Platinum and stainless steel electrodes on cover for safety. Buffer chamber designed for maximum run rate.

### ■ **Safe Blue Light Illumination**

High intensity blue LED illuminator panel. Blue diffuser for even gel illumination. Amber filter integrated in cover for direct visualization. View results within minute.

### ■ **Casting System**

Save on reagents: 20 ml gels and 25 ml buffer. 60 x 60 mm gel tray with one or two rows of combs. Two double-sided combs with choice of 9 and 13 wells.

### ■ **Easy to Operate and Store**

Intuitive two-button operation: one for Run, one for Light. 3 x 9 inch footprint, 4 inches high. Storage pouch included.

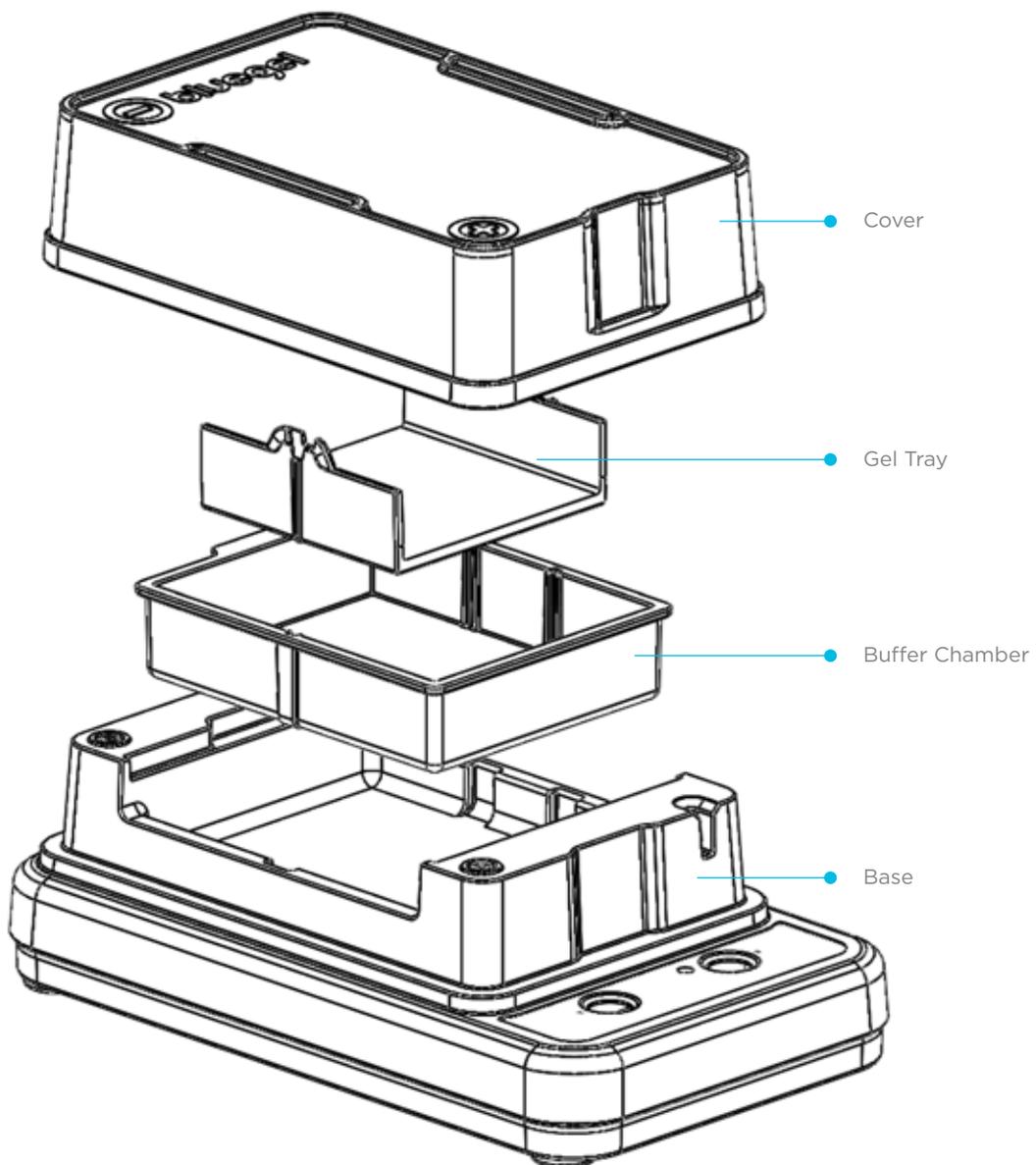
### ■ **Fold-a-View™ Documentation Hood**

A portable, foldable darkroom. Image capture even in brightly lit rooms.

### ■ **CE Conformity**

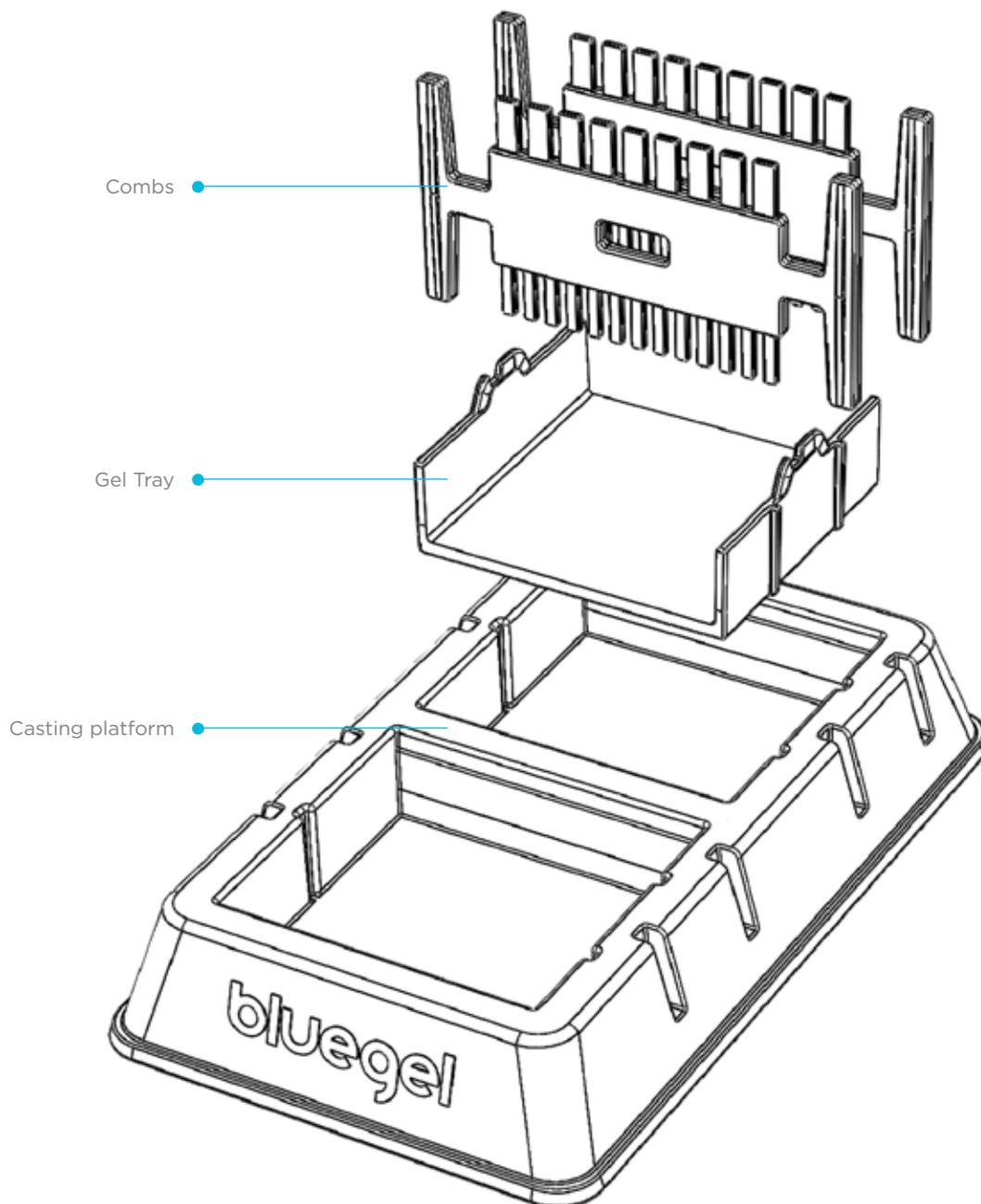
Mark indicates CE certification.

## COMPONENTS



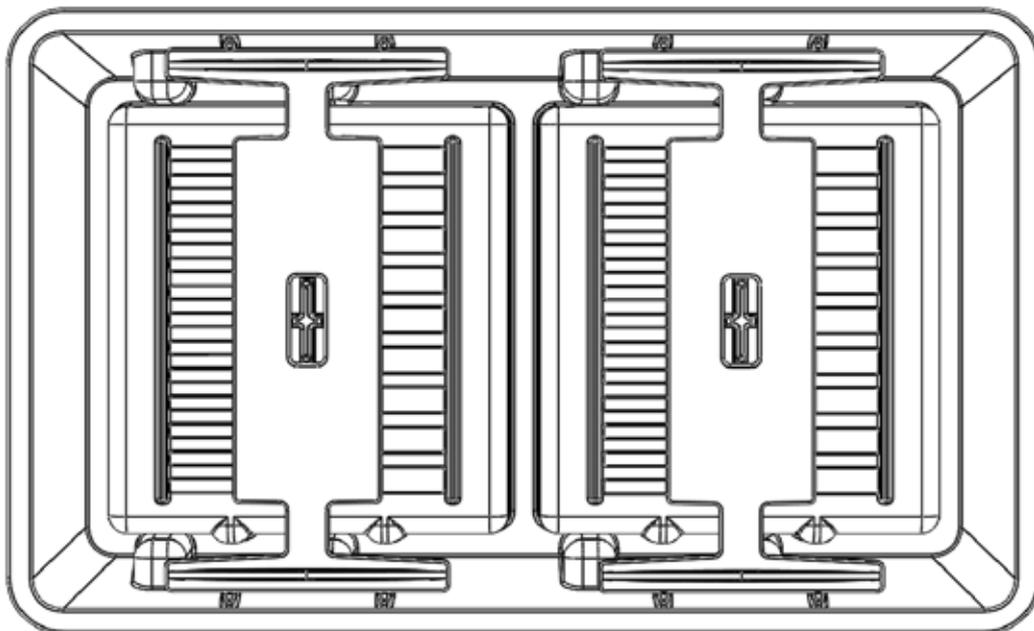
---

## COMPONENTS (Cont.)



## COMPONENTS (Cont.)

Comb storage under casting platform



### System includes

- (1) Cover
- (2) Gel trays
- (1) Buffer chamber
- (1) Base
- (1) Casting platform
- (2) Two-sided combs
- (1) Power supply
- (1) ClearView™ Spray
- (1) Lens cleaning cloth
- (1) Fold-a-View™ Imaging Hood
- (1) Carrying pouch



# DIRECTIONS FOR USE

## CASTING A GEL

- 1 – Place the gel tray inside the casting platform. Place on a level surface to ensure uniform gel thickness.
- 2 – Determine the percentage gel to make:

Size of DNA to separate	Gel percentage (%)	Agarose (g)	1x TBE* (ml)
600 bp to 12 kb	0.8	0.16	20
500 bp to 10 kb	1	0.2	20
400 bp to 7 kb	1.5	0.3	20
200 bp to 5 kb	2	0.4	20
60 bp to 2 kb	3	0.6	20

*Note: if using two rows of wells (two combs) resolution will be reduced due to shorter separation distance.*

*\* Warning: blueGel™ is designed to work best with 0.5 to 1.0X TBE (Tris Borate EDTA) buffer. Use of other buffers such as TAE or SB may result in impaired performance.*

- 3 – Weigh the desired amount of agarose according to the chart above and add it to a 100 ml size flask (or larger) containing 20 ml of 1X TBE electrophoresis buffer. Mix well by swirling.

*Tip: If pouring more than one gel, agarose and buffer quantities can be multiplied by the number of gels to be poured. Increase heating time by ~15 sec per additional gel and use a larger flask.*

- 4 – Place flask in microwave (~30 seconds) or on a hot plate until all the agarose is dissolved. The agarose/buffer mix is ready when no agarose particles are visible upon swirling.

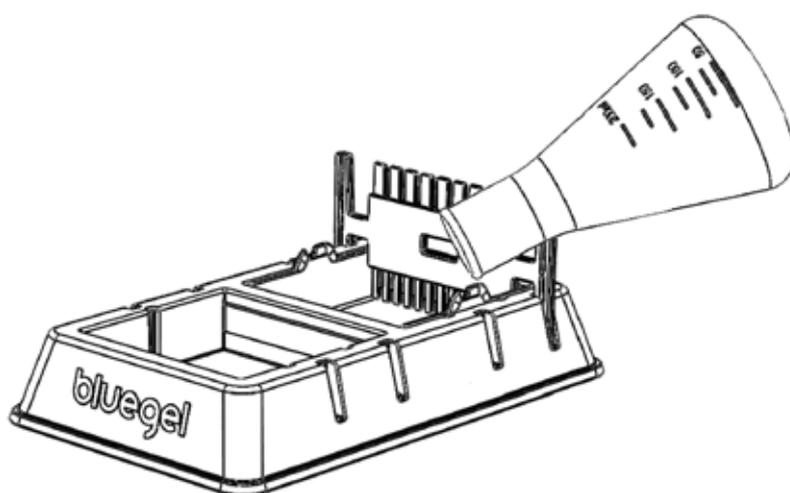
*CAUTION: liquid may bubble over the mouth of the flask and cause burns. Handle with care using protective equipment.*

- 5 – Let agarose/buffer mix cool for ~2-3 minutes and add 2 µl of GelGreen™ DNA stain 10,000X stock (1 µl per 10 ml of TBE). Swirl well to mix. See Appendix B for additional DNA staining dyes that work with blueGel™.

---

## CASTING A GEL (Cont.)

- 6** – Place the comb in the top slot and pour all the agarose/buffer mix into the gel tray. To double the well capacity add a second comb in the middle of the gel tray. Each comb will form either 9 or 13 wells. Remove any air bubbles using a disposable micropipette tip.



- 7** – Let gel stand for ~10 minutes until completely set. For faster set time place the casting platform with the gel in a refrigerator. Do not disturb the gel during this time.
- 8** – After the gel has solidified, remove comb/s gently by pulling straight upward.
- 9** – Remove the gel tray from the casting platform. If a small amount of gel has formed underneath the gel tray, wipe it off and discard it.

*TIP: We recommend using gels immediately after casting. Unused gels can be kept at ambient temperature for 5 days if they are kept moist and protected from light (place gel inside a resealable zip bag with a paper towel saturated in running buffer, and covered in foil). DNA gel stains differ in stability and may fade if gels are stored – refer to the manufacturers' recommendations.*

---

## RUNNING A GEL

- 1 – Place the gel tray containing a gel in the buffer chamber and place the buffer chamber inside the blueGel™ base. The wells should be closest to the (-) end.
- 2 – Add 30 ml of 1X TBE buffer in the buffer chamber. The buffer should just cover the agarose gel.

*CAUTION: Do not overfill the gel chamber as it may overflow when the cover is placed over the gel.*

- 3 – Remove air bubbles (if any) trapped between the gel and the gel tray, or between the gel tray and the buffer chamber.
- 4 – Load the DNA samples in the wells using a micropipette.

9-well combs hold up to 20 µl

13-well combs hold up to 10 µl

Be careful not to puncture the gel with the micropipette tip.

Note: The DNA samples should contain loading dye.

*Recommended: To prevent fogging during electrophoresis, spray one pump or less of ClearView Spray™ inside the orange cover, between the electrodes. Spread to an even coat using a microfiber cloth. Wipe gently, do not rub clean.*

- 5 – Place the orange cover on the blueGel™ base. The cover contains the electrodes and will only fit in one direction, with the (+) electrode positioned to attract the negatively charged DNA.
- 6 – Press the power button  to start the run. The green LED indicator located next to the power button should light up. Small bubbles will form near the electrodes.

*NOTE: For safety, the power won't turn on if:*

- a. The cover is not correctly placed on the base, and electrodes are not making contact
- b. There is no buffer in the buffer chamber
- c. Using the incorrect buffer (too diluted or too concentrated)

- 7 – At any time during the run press the lightbulb button  to visualize the DNA. The orange cover filters the excess blue light allowing easier visualization of the fluorescence emitted by DNA.

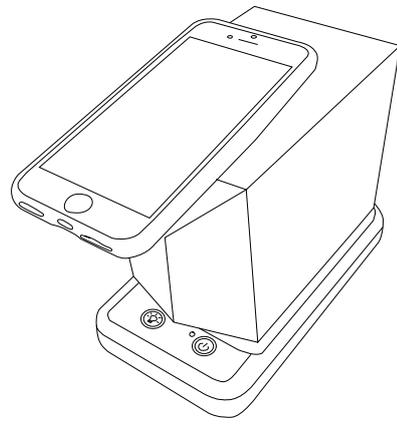
---

## DOCUMENT THE RUN

To document turn the blue light on and take a picture with a smartphone, tablet or other camera device.

*Tip: If DNA is not easily visible, dim or turn off ambient light. To document gels in bright ambient light, use the supplied Fold-a-View™ photo documentation hood. Pop up the Fold-a-View™ following the instructions on its side and place it on the blueGel™ orange cover, sliding it down until it fits snugly around the cover's edges. Place your camera on top, and align the camera lens with the circular opening on the Fold-a-View™.*

If needed, softly wipe condensation off the inside of the orange cover with the supplied lens cleaning cloth to improve visibility.





# TROUBLESHOOTING AND MAINTENANCE

## TROUBLESHOOTING

Can't find combs: combs are stored in the back of the casting platform.

Gel tray won't fit inside the buffer chamber: ensure guides at the sides of the gel tray and casting platform are aligned.

Buffer chamber won't fit inside the base: ensure the chamber is being inserted in the correct orientation, with the tab towards the back of the unit.

Orange cover won't fit: ensure proper orientation.

Run won't start (LED indicator not on): check electrode contact and alignment between cover and base. Check that the running buffer is making contact with the electrodes. Confirm that you are using the correct running buffer.

Condensation on cover: apply ClearView™ before use or use lens cleaning cloth to gently wipe off.

Gel edges shrinking after prolonged runs: ensure you are using 0.5X or 1X TBE buffer.

For support, please, contact:

Phone: +49 (0) 551 604 - 0

Fax: +49 (0) 551 604 - 107

Email: [info@phywe.de](mailto:info@phywe.de)

Mail:

PHYWE Systeme GmbH und Co. KG

Robert-Bosch-Breite 10

37079 Göttingen

Germany

---

## CARE & MAINTENANCE OF YOUR BLUEGEL ELECTROPHORESIS SYSTEM

Please follow these recommendations to maintain your blueGel™ system in optimal working condition:

Rinse the casting platform, combs, gel tray, buffer chamber and cover in distilled water after each use. Do not wipe or handle platinum wire. Air dry.

Never submerge the blueGel™ base in water.

Do not use ethanol or organic solvents to clean parts.

Handle the buffer chamber, gel tray and cover with care to protect from scratching.

Always store blueGel™ components in the carrying pouch.

## SPECIFICATIONS & OPERATING CONDITIONS

- High Intensity blue LED panel
- Input voltage 100-240V AC-47-63Hz, 0.58A Max
- Output 48V DC 0.5A 24W Max
- Indoor use only
- Operating temperature 9°C - 30°C, max. humidity 70%

### Appendix A – blueGel™ accessories and replacement parts available at [www.minipcr.com](http://www.minipcr.com)

Description	Part No.
GelGreen® Agarose Tabs™, 15 3-in-1 Agarose Tablets	
GelGreen™ DNA stain	
Agarose, 20g	KLA-530-218
TBE Buffer, 20X	KLA-530-223
blueGel™ base	Upon request
blueGel™ cover	Upon request
blueGel™ casting platform	Upon request
blueGel™ gel tray	Upon request
blueGel™ comb	Upon request
blueGel™ buffer chamber	Upon request
blueGel™ power supply	QUpon request
blueGel™ carrying pouch	Upon request
blueGel™ Lens cleaning cloth	Upon request
Fold-a-View™ photo documentation hood	Upon request

### Appendix B – DNA gel stains compatible with blueGel™

DNA gel stain	Manufacturer
GreenView Plus, GreenView Ultra	Applied BioProbes
GelGreen	Biotium
SybrSafe or SybrGreen	ThermoFisher
EvaGreen	Jena Bioscience