

---

# Bio - Optica

Improving Pathology

**ALLGEMEINER KATALOG**

Vertrieb in Deutschland :  
RESOLAB GmbH  
Alter Rehmer Weg 7  
32574 Bad Oeynhausen  
Tel. 05731-8689890  
Fax 05731-8689891  
Email [info@resolab.de](mailto:info@resolab.de)  
Web [www.resolab.de](http://www.resolab.de)

---

# Bio - Optica

## Improving Pathology

**Seit über 40 Jahren stehen wir für herausragende histologische Anwendungen. Innovation, Erfahrung und Suche nach Perfektion: Das macht den Schlüssel zu unserem Erfolg aus.**

Seit 1977 haben wir uns als nicht mehr wegzudenkendes Unternehmen auf dem Markt konsolidiert, um eine maximale Leistung zu erzielen, wobei wir heute auf ein Produktportefeuille verweisen können, das auch in seinem Umfang und in seiner Vielfalt seinesgleichen sucht.

Als lange verwurzelt italienisches Unternehmen haben wir immer an unser Land geglaubt und bei unseren Investitionsbestrebungen stand Italien immer an erster Stelle, in unserer leidenschaftlichen Suche nach jener „Qualität made in Italy“, über welche wir das wertvollste Gut des Menschen gewährleisten wollten: die Gesundheit! Unsere Arbeit findet diskret hinter den Kulissen statt, sodass Ärzte und Techniker ein Optimum aus ihrer Tätigkeit herausholen, schnell und mit einem praktisch nicht vorhandenen Ungenauigkeitsfaktor, sodass wir in der Lage sind, für alle Patienten korrekte, schnelle und fehlerlose Diagnosen zu gewährleisten.

Wie können wir diese Vorgaben erreichen?

Indem wir uns immer ehrgeizigere Ziele im Bereich Forschung und Entwicklung stecken, immer schnellere Produktionen und Versendungen garantieren und unsere Produktpalette auf Grundlage der Markterfordernisse, der neuesten Erfindungen im Bereich Medizin und der neuen Leitlinien erweitern.

Wir möchten ein Unternehmen sein, das in der Lage ist, den Menschen durch sein Know-how, seine Qualität und seine Erfahrung zu helfen und ein langes, schönes und gesundes Leben für alle zu gewährleisten!

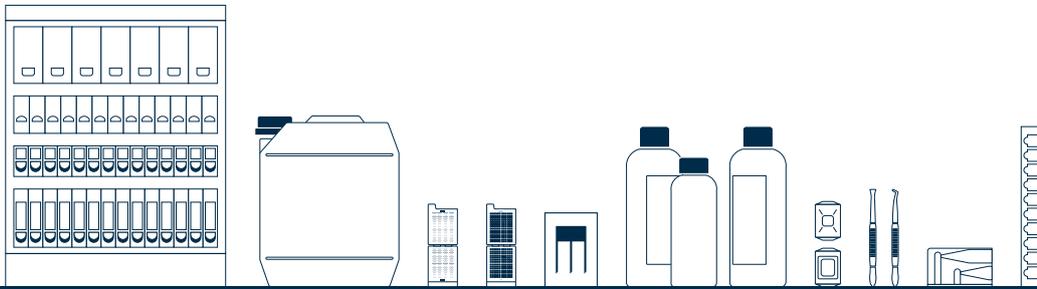




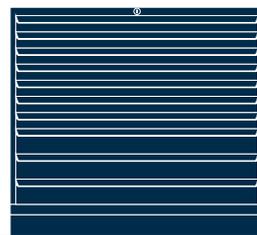
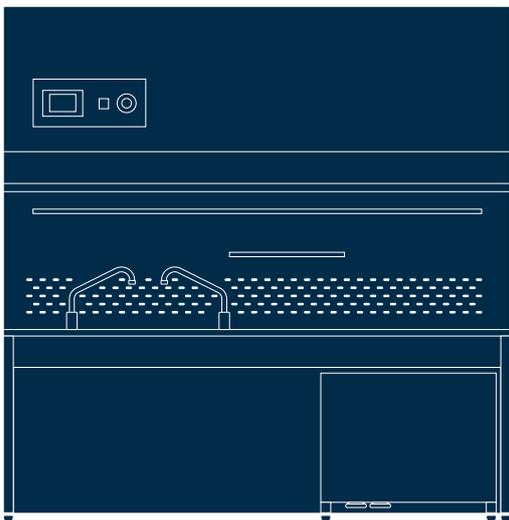








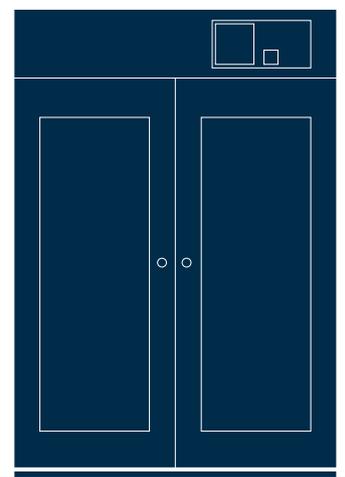
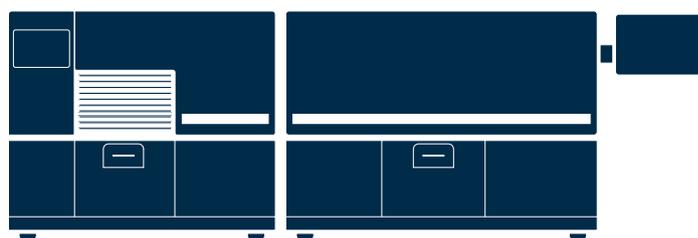
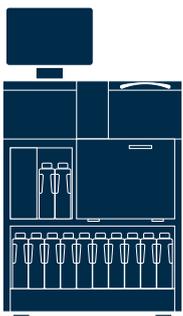
# Bio - Optica





## Inhaltsverzeichnis

Konservierung und sicherer Transport der Proben	seite Nr. 10
Zuschneiden	seite Nr. 18
Gewebeinfiltration	seite Nr. 34
Einbetten	seite Nr. 40
Mikrotomie	seite Nr. 46
Färbung und Eindecken	seite Nr. 54
Zytologie	seite Nr. 140
Archivierung	seite Nr. 146





Nr. 12

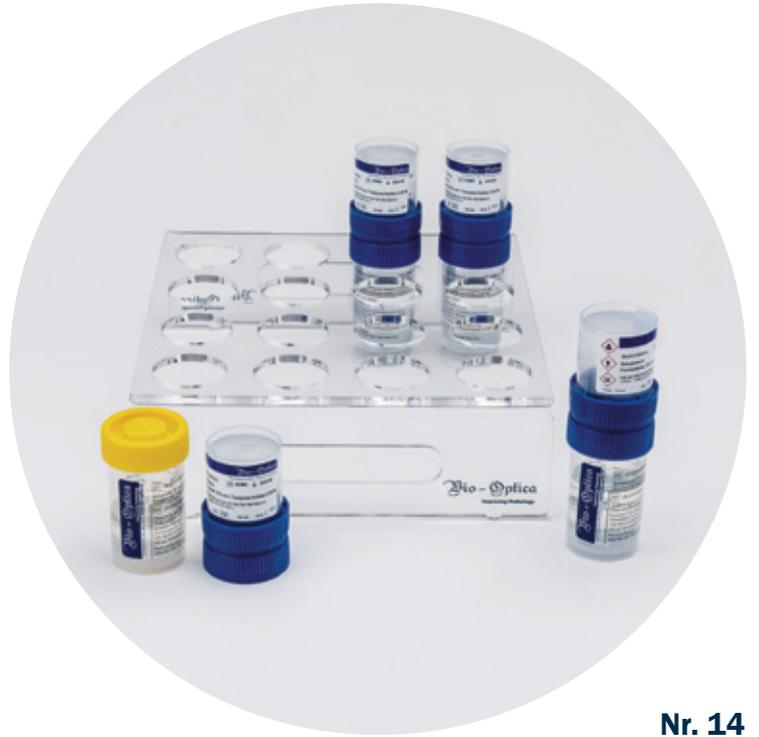


Nr. 12

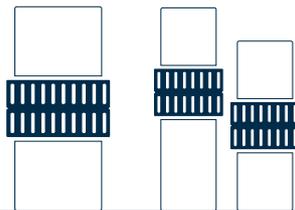




Nr. 17

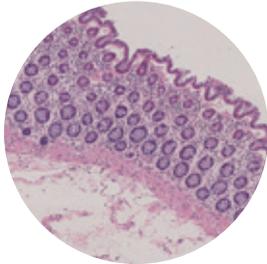


Nr. 14

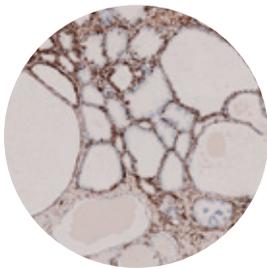




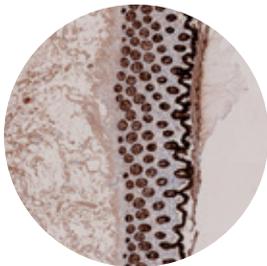
## Bio-Optica



Sigma (H&E)



Prostata (IHC, vimentin)



Sigma (IHC, CK8-18)



### HistoCold

#### Cold storage system

HistoCold ist ein Konservierungssystem für den sicheren Transport von histologischen Proben gemäß EU-Verordnung 605/2014.

Die HistoCold-Lösung ist untoxisch und gebrauchsfertig. Die Probe wird eingetaucht bis zu ihrem Einlangen in der pathologischen Anatomie konserviert, wo sie in Formalin fixiert und gemäß den Standardprotokollen verarbeitet werden kann.

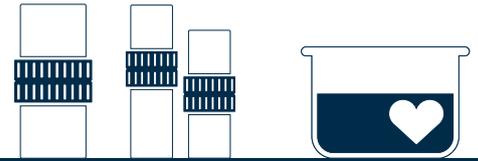
Die HistoCold-Lösung bietet eine Kombination der Wirkung ihrer patentierten Formel mit der Kältewirkung, sodass die mikrobielle Aktivität gehemmt sowie der pH-Wert und die physiologischen Osmolaritäten bewahrt werden, um eine Beeinträchtigung der Gewebe durch Schock zu vermeiden und die Wirkung der proteolytischen Enzyme zu verlangsamen.

Die HistoCold-Lösung wird zum Zeitpunkt der Verwendung mithilfe des speziellen Spenders, das mit einem Pedal für eine praktischere Abgabe der Lösung versehen ist, gekühlt.

#### Vorteile der HistoCold-Lösung:

- Kompatibel mit den Geweben: physiologischer pH-Wert und osmotischer Druck
- Nicht toxisch
- Gebrauchsfertig
- Stabil
- Lagerung bei Raumtemperatur
- Konservierung des Gewebes bis zu 72 Stunden bei 4 °C
- Keine Kompression der histologischen Probe

PRODUKT	KONFEKTION	CODE
HistoCold - Lösung	10 l	05-100100
Spender	1 Stk.	05-100200
Kühler für den Transport	1 Stk.	05-100300
Wagen für den Transport	1 Stk.	05-100400
Unterbrechungsfreie Stromversorgung	1 Stk.	65-SL2000
Grafische Temperaturlaufzeichnung	1 Stk.	05-100500
Eimer 125 ml	250 Stk.	05-100401
Eimer 250 ml	200 Stk.	05-100402
Eimer 500 ml	100 Stk.	05-100403
Eimer 1000 ml	100 Stk.	05-100404
Eimer 3000 ml	50 Stk.	05-100405
Eimer 5000 ml	20 Stk.	05-100406



Konservierung und sicherer Transport der Proben





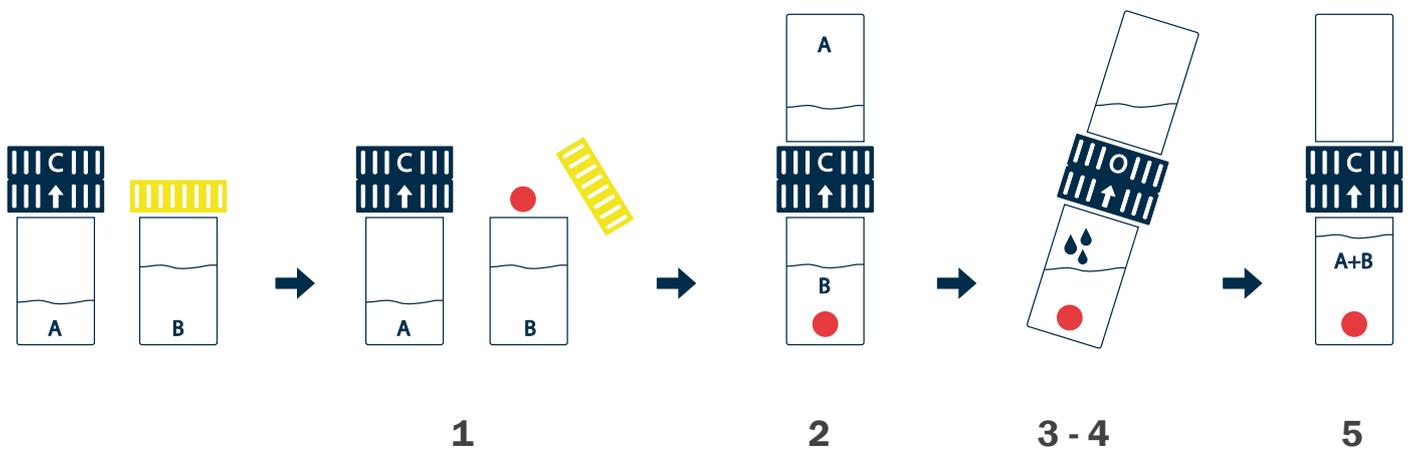
## Klessidra 2.0

Klessidra 2.0 ist die logische Weiterentwicklung von Klessidra: Diese Pufferlösung, bereits im Behälter vorhanden, dient als Hilfsmittel beim Vorgang der Loslösung der Biopsie von der Nadel. Der Behälter mit dem blauen Doppelschloss enthält konzentriertes Formalin. Das 10-prozentige neutrale und gepufferte Formalin bildet sich nach der Verbindung mit der Pufferlösung neu.

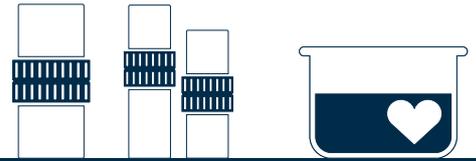
PRODUKT	KONFEKTION	CODE
<ul style="list-style-type: none"> <li>● <b>Klessidra 2.0</b> 10 ml Formaldehyd 12 % und 20 ml Puffer Phosphat</li> </ul>	27 Stk.	05-01V15PK
<ul style="list-style-type: none"> <li>● <b>Reagenzlashalterungsgestell</b> Für 16 Klessidra zur Erleichterung des Transports innerhalb des Krankenhauses</li> </ul>	1 Stk.	05-900900

## Gebrauchsanweisungen

- 1) Öffnen Sie den Behälter mit dem gelben Verschluss, der den Puffer enthält (Lösung B) und legen Sie die Biopsie ein
- 2) Schrauben Sie den zuvor mit Formalin (Lösung A) gefüllten Behälter auf dem Behälter auf, in dem die Biopsie eingelegt wurde
- 3) Drehen Sie die Verschlüsse in Öffnungsrichtung (der Pfeil muss mit dem Buchstaben O übereinstimmen)
- 4) Neigen Sie die Vorrichtung und lassen Sie das Formalin in den darunter befindlichen Behälter fließen
- 5) Drehen Sie die Verschlüsse in Verschlussrichtung



Lösung A: neutrales gepuffertes Formalin 30 %  
 Lösung B: Phosphatpuffer  
 Lösung A + B: neutrales gepuffertes Formalin 10 %



## Konservierung und sicherer Transport der Proben





## Bio-Optica



### Klessidra

Patentierte Sicherheitsvorrichtung mit geschlossenem Kreislauf, welche den Kontakt zwischen Formaldehyd und Benutzer verhindert. Dies entspricht den Vorgaben der EU-Verordnung 605/2014 in Bezug auf die Fixierung und den Transport von histologischen Proben geringer Größe.



PRODUKT	KONFEKTION	CODE
<ul style="list-style-type: none"> <li>● <b>Klessidra 10 ml</b> 10 ml neutrales gepuffertes 10-prozentiges Formalin in Behälter mit einem Fassungsvermögen von 35 ml Umfasst Endokit für die Ausrichtung von kleinen Biopsien</li> </ul>	27 Stk.	05-01V15PK
<ul style="list-style-type: none"> <li>● <b>Klessidra 20 ml</b> 20 ml neutrales gepuffertes 10-prozentiges Formalin in Behälter mit einem Fassungsvermögen von 55 ml</li> </ul>	27 Stk.	05-01V30PK
<ul style="list-style-type: none"> <li>● <b>Klessidra 30 ml</b> 30 ml neutrales gepuffertes 10-prozentiges Formalin in Behälter mit einem Fassungsvermögen von 35 ml Umfasst „Bio-Kassette“ und Filter für Biopsie</li> </ul>	24 Stk.	05-01V60PK

### Klessidra BN

Sicherheitsvorrichtung mit geschlossenem Kreislauf zur Verhinderung eines Kontakts zwischen Fixiermittel und Benutzer, vorgefüllt mit 30 ml Bouin-Lösung in Behälter mit Fassungsvermögen 55 ml.

PRODUKT	KONFEKTION	CODE
<ul style="list-style-type: none"> <li>● <b>Klessidra BN</b></li> </ul>	24 Stk.	05-01V60PKB



## Konservierung und sicherer Transport der Proben

### Klessidra 3.0

Klessidra 3.0 ist das größte Klessidra-Format.

Im Format 90 ml kann diese Einheit bis zu zwölf „Bio-Kassetten“ enthalten.

In der Maxi-Version zu 160 ml können zwei „SuperMegaKassetten“ für die Konservierung der Mukosektomien oder 20 Bio-Kassetten eingesetzt werden.



PRODUKT	KONFEKTION	CODE
<ul style="list-style-type: none"> <li>● <b>Klessidra 3.0 - 90 ml</b> 90 ml neutrales gepuffertes 10-prozentiges Formalin</li> </ul>	8 Stk.	05-01V125PK
<ul style="list-style-type: none"> <li>● <b>Klessidra 3.0 - 160 ml</b> 160 ml neutrales gepuffertes 10-prozentiges Formalin</li> </ul>	8 Stk.	05-01V250PK

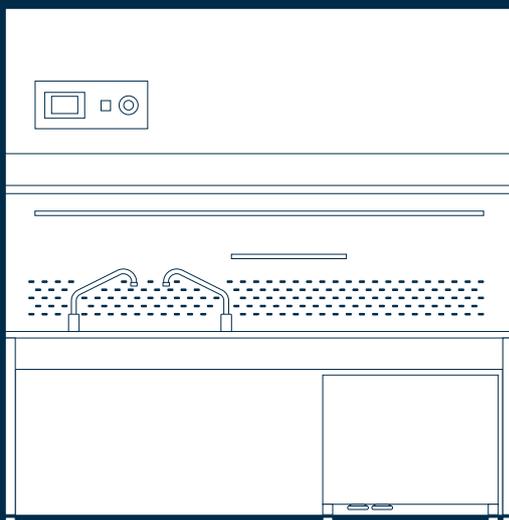




Nr. 20



Nr. 25

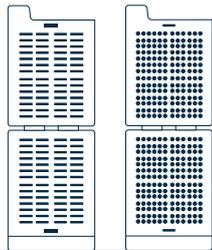


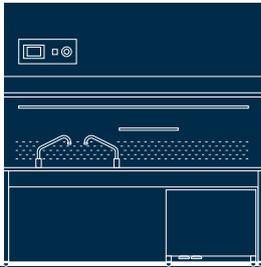


Nr. 32



Nr. 26





Bio-Optica

### Zuschneidetische für Histologie Trimming Tech

Die Zuschneidetische der Produktserie „Trimming Tech“ wurden nach Maßgabe hoher Qualitätsstandards geplant und gebaut, um alle bedienungstechnischen Anforderungen und Bedürfnisse hinsichtlich Prävention von chemischen Risiken in der Reduktionsphase der histologischen Proben zu vermeiden. Diese Produkte sind aus rostfreiem Stahl gefertigt und verfügen über ein Mehrfach-Ansaugsystem: von der Arbeitsfläche, von vorne und von oben. Über das Steuerpult mit „Soft-Touch“-Tastatur können die Arbeitsparameter auf intuitive Art und Weise eingestellt werden.

#### Bauliche Eigenschaften

- Struktur aus Inox-Stahl
- Vertikal elektrisch verschiebbare vordere Schutzscheibe für die Rauch- und Dampfeindämmung
- Filtertrommel und Abdeckung für Formalinwanne

#### Eigenschaften Arbeitsfläche

- Rutschfester Rand
- Spülbecken mit Pedal-Mischer und ausziehbarer Brause für die Reinigung der Fläche
- Formalinentsorgungswanne
- Auffangwannen für Abwässer, die mit einem unabhängigen Reinigungssystem abgesaugt werden

#### Absaugsystem

- Vorinstallierte Filter für Formalin in Aluminiumgranulat
- Vorinstallierte Kartuschen-Vorfilter aus synthetischer Faser





## Zuschneiden

PRODUKT	ARBEITSFLÄCHE	ABMESSUNGEN	CODE
● <b>Trimming Tech 90</b>	mit Spülbecken links mit Spüle rechts	900x750x2230 mm	50-090-001
			50-090-002
● <b>Trimming Tech 130</b>	mit Spülbecken links mit Spüle rechts	1300x750x2230 mm	50-130-001
			50-130-002
● <b>Trimming Tech 150</b>	mit Spülbecken links mit Spüle rechts	1500x750x2230 mm	50-150-001
			50-150-002
● <b>Trimming Tech 180</b>	mit Spülbecken links mit Spüle rechts	1800x750x2230 mm	50-180-001
			50-180-002
	mit Spüle in der Mitte	50-180-003	

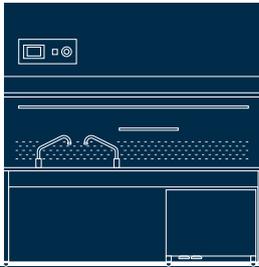


## Zubehörkomponenten für Reduktionsverschlüsse

PRODUKT	CODE
Abfallzerkleinerer für die Entsorgung der organischen Substanzen (*)	50-500-055
Millimeter-Lineal	50-500-054
Inox-Filter für Formalin-Spüle	50-500-059
Magnethalterung für Messerhalter (*)	50-500-060
UV-Lampe mit UV-Strahlen und Schutz-Innenplane (*)	50-500-057
HEPA-Filter (High Efficiency Particulate Air)	50-F005
Filter für Formalin in Aluminiumgranulat	50-F017
Vorfilter aus synthetischer Faser	50-F007
Inox-Filter für Wasser-Spüle	50-500-062

(\*)Zubehörkomponenten können nur in der Produktionsphase installiert werden





Bio-Optica



### Receiving Tech

Receiving Tech ist eine Absaugtisch, die für die Aufnahme von in Formalin konservierten histologischen Proben entwickelt wurde. Sie stellt eine optimale Lösung zur Gewährleistung der Sicherheit der Bediener in der Aufnahmephase bei Aufrechterhaltung des vollständigen Zugriffs auf die Proben dar. Über das Steuerpult mit „Soft-Touch“-Tastatur auf intuitive Art und Weise eingestellt werden.

#### Bauliche Eigenschaften

- Struktur aus Inox-Stahl
- Arbeitsfläche zur Gewährleistung einer größeren Auflagefläche

#### Absaugsystem

- Rauchabsaugsystem von der Auflagefläche und von der Frontseite
- Vorinstallierter Filter

PRODUKT	ABMESSUNGEN	CODE
Receiving Tech 130	1300x750x1200 mm	50-130-301
Receiving Tech 150	1500x750x1200 mm	50-150-301
Receiving Tech 180	1800x750x1200 mm	50-180-301
Aluminium-Filter für Formaldehyd		50-F003
Vorfilter aus synthetischer Faser		50-F007



## Zuschneiden

### Elektro-Absaug-Schwingsäge Swordfish 5000

Elektro-Schwingsäge für Autopsie mit Absaugsystem und Abfallauffangsystem.

Das Gerät besteht aus einem Start-Kit mit folgenden Komponenten:

- 1 Kreissägeblatt Durchmesser 64 mm
- 1 Kreissägeblatt für Gips Durchmesser 64 mm
- 1 Kreissägeblatt Durchmesser 76 mm
- 1 Segmentsägeblatt Durchmesser 51 mm
- 1 Filter aus Karton
- 1 Filter aus Stoff
- 1 HEPA-Mikrofilter



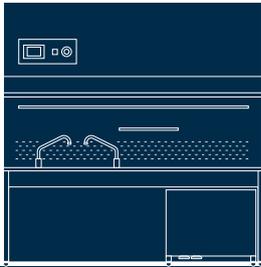
PRODUKT	CODE
<b>Elektro-Absaug-Schwingsäge</b>	32-MSYS5000

PRODUKT UND BESCHREIBUNG	CODE
<ul style="list-style-type: none"> <li>● <b>Kreissägeblatt 64 mm für Autopsie, Konfektion zu 10 Stk.</b> Es handelt sich dabei um das am stärksten nachgefragten Sägeblatte für die meisten Autopsie-Tätigkeiten. Grobwinklige Zähne sorgen für eine Minimalsperre. Fixierung an vier Punkten für eine bessere Sicherheit. Diese Punkte können an eine neue Position gedreht werden, sobald ein Bereich der Säge stumpf wird.</li> </ul>	32-MBC64M
<ul style="list-style-type: none"> <li>● <b>Kreissägeblatt 64 mm für Gips, Konfektion zu 10 Stk.</b> Feinwinklige Zähne gewährleisten eine genauere Arbeit und eine geringere Abrutschgefahr. Kann für einen stärkeren Gebrauch gedreht werden.</li> </ul>	32-MBC64P
<ul style="list-style-type: none"> <li>● <b>Kreissägeblatt 76 mm für Autopsie, Konfektion zu 10 Stk.</b> Ein breiteres Sägeblatt für eine größere Arbeitstiefe. Grobwinklige Zähne sorgen für eine Minimalsperre. Kann für einen stärkeren Gebrauch gedreht werden.</li> </ul>	32-MBC76
<ul style="list-style-type: none"> <li>● <b>Sägeblatt 51 mm mit Segmentradius, Konfektion zu 10 Stk.</b> Ein Segmentsägeblatt für präziseres Arbeiten in speziellen Umgebungen.</li> </ul>	32- MBS51



### Autopsie-Instrumente auf Nachfrage verfügbar

- |                                 |                                   |                         |
|---------------------------------|-----------------------------------|-------------------------|
| - Nadeln für Autopsie           | - Gebogene Zangen für Mikroskopie | - Sonden                |
| - Messer für Knorpel            | - Zangen für Muskeln              | - Rührlöffel            |
| - Messer für Gehirn             | - Anatomische Pinzetten           | - Schädelbrecher        |
| - Messer für Organe             | - Chirurgische Pinzetten          | - Kostotome             |
| - Gerade chirurgische Zangen    | - Hämostatische Zangen            | - Knochenzangen         |
| - Gebogene chirurgische Zangen  | - Hämmer                          | - Zangen für Osteotomie |
| - Darmknopfzangen               | - Feile                           | - Messgeräte            |
| - Dissektionszangen             | - Spitze Skalpelle                | - Bogensäge             |
| - Zangen für Inzision           | - Stille-Osteotom                 | - Fuchsschwanz          |
| - Gerade Zangen für Mikroskopie | - Hohlschaber                     |                         |



Bio-Optica

## Labor-Schutzausrüstung

### Einweg-Schürzen

In Polyethylen, ideal für Labor und Sezierraum.



PRODUKT	ABMESSUNGEN	KONFEKTION	CODE
Transparent	145x110 cm	25 Stk.	08-20450
Transparent	170x110 cm	25 Stk.	08-20700
Weiß mit Spender	140x75 cm	50 Stk.	08-22140
Weiß mit Spender	170x75 cm	50 Stk.	08-22170

### Schnittschutzhandschuhe Vantage

Handschuhe für die professionelle Verwendung. Diese gewährleisten eine exzellente Scherfestigkeit in Kombination mit Leichtigkeit und maximaler Handfertigkeit, Schutzklasse III.



ABMESSUNGEN	KONFEKTION	CODE
Klein	1 Paar	08-70-750/S
Mittel	1 Paar	08-70-750/M
Groß	1 Paar	08-70-750/L
Extra-large	1 Paar	08-70-750/XL

### Maschendraht-Handschuhe

Bei der Autopsie und bei der Reduktion von anatomischen Proben zu verwenden.



ABMESSUNGEN	KONFEKTION	CODE
Klein	1 Paar	08-530
Mittel	1 Paar	08-533
Groß	1 Paar	08-535

### Transportbehälter

Polypropylen-Säckchen für den Transport von Proben, inkl. Druck-Mikroschnäppchen für den Verschluss und Dokumententransporttasche.



ABMESSUNGEN	KONFEKTION	CODE
16 x 25 cm	500 Stk.	44-9590



## Zuschneiden

### Bio-Pads

Tücher aus speziellem Stoff für die Aufnahme von Formaldehyd. Ideal für die Aufnahme von ausgetretenem oder verschüttetem Formaldehyd bzw. von Formaldehyd, das bei der Reduktion von anatomischen Proben über Lecks ausweicht bzw. abtropft, wodurch das Expositionsrisiko gegenüber Formalin der Bediener reduziert wird.



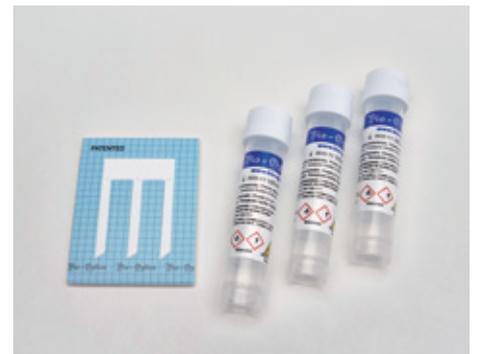
ABMESSUNGEN	KONFEKTION	CODE
203 x 254 mm	25 Stk.	08-FNP0810
406 x 508 mm	25 Stk.	08-FNP1620

### Zubehörkomponenten

#### Endokit

Patentiertes System für die korrekte Ausrichtung der endoskopischen Biopsien, bestehend aus folgenden Komponenten:

- Vorgeschnittene Streifen in Cellulosenitrat, mit einem abgeschrägten Ende
- Reagenzgläser, vorgefüllt mit neutralem gepuffertem 10 %igem Formalin, für die sofortige Fixierung der Biopsie



KONFEKTION	CODE
40 Endokit-Streifen und 80 vorgefüllte Reagenzgläser	08-8700N
40 Endokit	08-8710N

#### Mucosectomia Kit

Innovatives Kit für die ordnungsgemäße Ausrichtung und Positionierung der Mukosektomien, sodass diese ein ausreichendes histopathologisches Gewebe erzeugen können, das für eine korrekte Diagnose erforderlich ist.



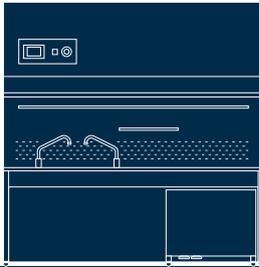
KONFEKTION	ABMESSUNGEN	CODE
5 Mukosektomie-Kits	70X50 mm	08-8800

#### Platte für Probenreduktion

Platten für die Dissektion von anatomischen Proben. Die Einweg-Platten verfügen über eine Millimeter-Skala.



ABMESSUNGEN	MATERIAL	KONFEKTION	CODE
30 x 50 cm	Polyethylen	1 Stk.	07-7807
15 x 21 cm	Karton	20 Stk.	08-8000 (monouso)
30 x 21 cm	Karton	20 Stk.	08-8010 (monouso)
30 x 42 cm	Karton	20 Stk.	08-8020 (monouso)
35 x 45 cm	Polyethylen	1 Stk.	19-AC515/PS



Bio-Optica

### Bio Marking Dyes

Bei den Bio-Optica-Rand-Markern handelt es sich um ungiftige Spezialtinten, die aus Polymeren natürlichen Ursprungs hergestellt und für die Markierung von chirurgischen Randzonen verwendet werden.

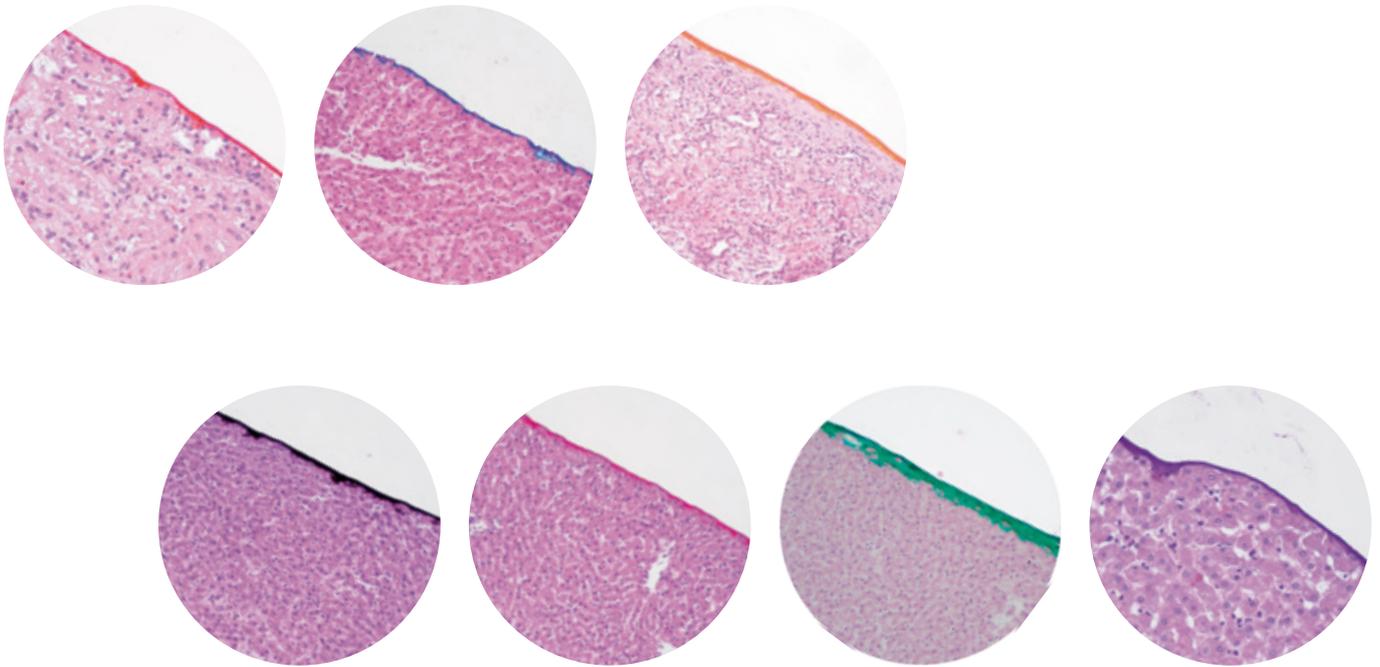
Das sind die Vorteile bei der Verwendung von „Bio Marking Dyes“:

- Es handelt sich um ungiftige Produkte mit Polymeren natürlichen Ursprungs
- Sie trocknen in 2–3 Minuten
- Sie benötigen keine zusätzlichen Übergänge in anderen Lösungen für die Farbfixierung
- Sie breiten sich nicht im Gewebe aus
- Sie können bei frischen oder bereits fixierten Proben angewendet werden
- Sie geben bei der Fixierung und Verarbeitung die Farbe nicht an die Lösungen ab





## Zuschneiden



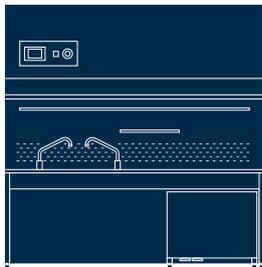
### Fläschchen zu 30 ml mit Spender

FARBE	KONFEKTION	CODE
Kit mit 7 Farben	1 kit	05-000-030
Blau	8 Stk.	05-014-030
Schwarz	8 Stk.	05-015-030
Grün	8 Stk.	05-016-030
Gelb	8 Stk.	05-017-030
Orange	8 Stk.	05-018-030
Rot	8 Stk.	05-019-030
Violett	8 Stk.	05-020-030

### Flaschen zu 240 ml

FARBE	KONFEKTION	CODE
Blau	1 Stk.	05-014-240
Schwarz	1 Stk.	05-015-240
Grün	1 Stk.	05-016-240
Gelb	1 Stk.	05-017-240
Orange	1 Stk.	05-018-240
Rot	1 Stk.	05-019-240
Violett	1 Stk.	05-020-240





Bio-Optica



## Eimer

Stoßresistente Behälter für die Konservierung von kleinen histologischen Proben.

FASSUNGSVERMÖGEN	KONFEKTION	VERSCHLUSS	CODE
10 ml	1800 Stk.	Druck	07-7760
20 ml	1000 Stk.	Druck	07-7770
30 ml	750 Stk.	Druck	07-7780
50 ml	500 Stk.	Druck	07-7790
40 ml	500 Stk.	Schrauben	07-M40
60 ml	500 Stk.	Schrauben	07-M60



Verpackungseimer mit Präzisionsverschluss und Dichtung für die Konservierung von histologischen Proben, bedruckt mit Symbolen und Risikosätzen für Formalin.

FASSUNGSVERMÖGEN	KONFEKTION	VERSCHLUSS	CODE
125 ml	250 Stk.	Druck	07-7700
250 ml	200 Stk.	Druck	07-7750
500 ml	100 Stk.	Druck	07-7710
1.000 ml	100 Stk.	Druck	07-7720
3.000 ml	50 Stk.	Druck	07-7730
5.000 ml	20 Stk.	Druck	07-7740

## Neutrales gepuffertes 10-prozentiges Formalin in vorbefüllten Behältern

FASSUNGSVERMÖGEN	KONFEKTION	VERSCHLUSS	CODE
10 ml	80x5 ml	mit Schrauben	05-01P05
35 ml	54x9 ml	mit Schrauben	05-01V15P
55 ml	54x18 ml	mit Schrauben	05-01V30P
55 ml	54x28 ml	mit Schrauben	05-01V60P
125 ml	24x75 ml	mit Schrauben	05-01V125P
250 ml	12x130 ml	mit Druck	05-01V250P
500 ml	6x300 ml	mit Druck	05-01V500P
1.000 ml	6x600 ml	mit Druck	05-01V1000P
3.000 ml	4x1.500 ml	mit Druck	05-01V3000P
5.000 ml	4x3.000 ml	mit Druck	05-01V5000P

## Gebrauchsfertiges Formalin

PRODUKT	KONFEKTION	CODE
● <b>Formalin 10 % mit Acetatpuffer</b>	4x 2,5 l	05-01011Q
	1x20 l	05-K01011
● <b>Neutrales gepuffertes 10-prozentiges Formalin</b>	4x2,5 l	05-01005Q
	1x5 l	05-01004F
	1x10 l	05-K01009
	1x20 l	05-K01004
Mit Wasserhahn	1x10 l	05-K01009R
	1x20 l	05-K01004R
● <b>10-prozentiges salzhaltiges Formalin</b>	4x2,5 l	05-01020Q



## Zuschneiden

### Formalinkonzentrate

PRODUKT	KONFEKTION	CODE
● <b>Formaldehyd 38–40 %</b>	4x2,5 l	05-01007Q
	1x20 l	05-K01007
● <b>Neutrales gepuffertes Formalinkonzentrat</b>	4x2,5 l	05-01006Q
	1x10 l	05-K01004/CO

### Sonstige Fixiermittel

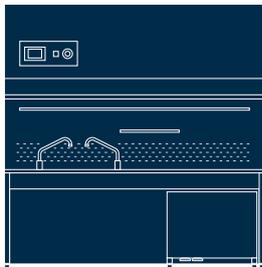
PRODUKT UND BESCHREIBUNG	KONFEKTION	CODE
● <b>B 5</b> Für das hämatopoetische Gewebe	1x500 ml	05-M01023
● <b>Bouin</b> Für osteomedulläre Biopsien	1x500 ml 4x2,5 l	05-M01008 05-01008Q
● <b>Bouin-Hollande-Lösung</b> Für Fixierung Hypophyse und endokrine Bauchspeicheldrüse	1x500 ml	05-M01026
● <b>Carnoy</b> Optional für Glykogen	1x500 ml 1x2,5 l	05-M01013 05-01013E
● <b>Carson</b> Für elektronische Mikroskopie	1x500 ml	05-M01019
● <b>Dubosq Brezil</b> Für Nadelbiopsie	1x500 ml	05-M01024
● <b>Fixiermittel F.A.A.</b> Mischung für fettreiche Proben	1x2,5 l	05-01001E
● <b>Hollande</b> Exzellente für Trichrom-Färbungen	54x18 ml 1x2,5 l	05-01030V30P 05-01030E
	● <b>Immunofix</b> Auf Basis Paraformaldehyd 4 % in Phosphatpuffer, ideal für immunohistochemische Verfahren	1x10 l



### Entkalker

Soluzioni decalcificanti e/o fissative per biopsie osteomidollari e tessuti calcificati.

PRODUKT UND BESCHREIBUNG	KONFEKTION	CODE
● <b>Mielodec</b> Entkalkendes Fixiermittel für osteomedulläre Zweikomponenten-Biopsien	10x100 ml	04-230827
● <b>Gooding- Stewart</b> Für verkalkten Knochen	1x2,5 l	05-03003E
● <b>Osteodec</b> Entkalker für Knochenbiopsien	1x500 ml 4x2,5 l	05-M03005 05-03005Q
	● <b>Biodec R</b> Schnellentkalker für mineralisierte Gewebe	1x500 ml 4x2,5 l
● <b>Electrolytic decalcifying agent</b> Entkalkermischung auf Basis Ameisensäure und Salzsäure	1x500 ml 4x2,5 l	05-M03004 05-03004Q



# Bio - Optica



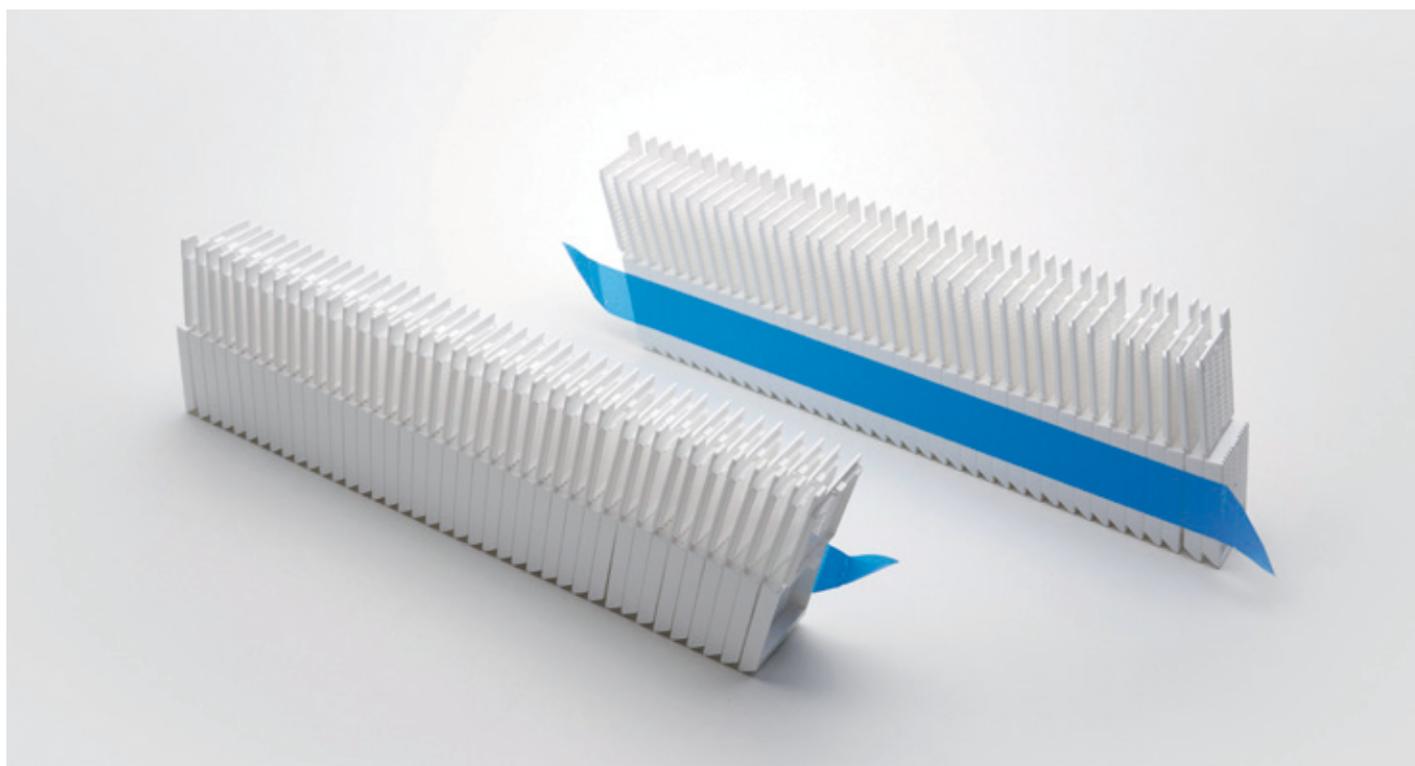


## Zuschneiden

### Bio-Kassetten mit Deckel, vorgestapelt, mit Band für Drucker

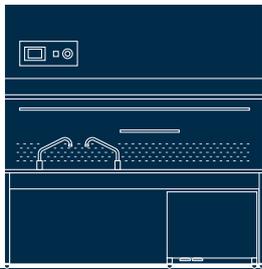
Bio-Kassetten aus Polyoxymethylen (Acetalharz), kompatibel mit den wichtigsten handelsüblichen Druckern.

FARBE	KONFEKTION	CODE
Weiß	40 Magazine zu 40 Stk.	07-9700
Orange	40 Magazine zu 40 Stk.	07-9710
Blau	40 Magazine zu 40 Stk.	07-9720
Gelb	40 Magazine zu 40 Stk.	07-9730
Lila	40 Magazine zu 40 Stk.	07-9740
Rosa	40 Magazine zu 40 Stk.	07-9750
Grün	40 Magazine zu 40 Stk.	07-9760



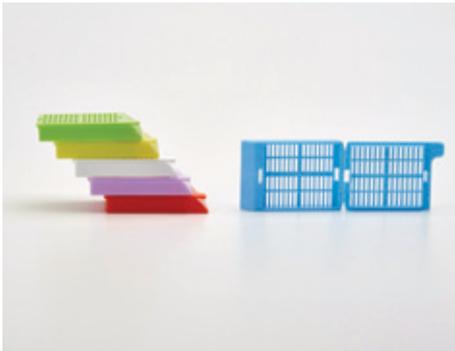
### KOMPATIBILITÄT MIT DEN HANDELSÜBLICHEN SCHRIFTSYSTEMEN

CODE	PRIMERA	LEICA IPC	SAKURA SMART WRITE	SAKURA AUTO WRITE	THERMO-DRUCK MATE	HANDSCHRIFT
07-9700	V	V	V	V	X	X
07-9710	V	V	V	V	X	X
07-9720	V	V	V	V	X	X
07-9730	V	V	V	V	X	X
07-9740	V	V	V	V	X	X
07-9750	V	V	V	V	X	X
07-9760	V	V	V	V	X	X



# Bio-Optica

## Einbettkassetten



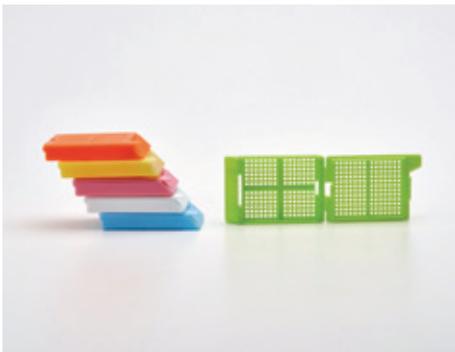
- **Bio-Kassetten** Gewebe-Einbettkassetten universal mit deckel

FARBE	KONFEKTION	CODE
Weiß	3x500 Stk.	07-7100
Orange	3x500 Stk.	07-7110
Blau	3x500 Stk.	07-7120
Gelb	3x500 Stk.	07-7130
Lila	3x500 Stk.	07-7140
Rosa	3x500 Stk.	07-7150
Grün	3x500 Stk.	07-7160
Grau	3x500 Stk.	07-7180



- **Bio-Kassetten II** Gewebe-Einbettkassetten universal mit separatem deckel

FARBE	KONFEKTION VERSCHLÜSSE + KASSETTEN	CODE
Weiß	1x2.000 Stk. + 2x1.000 Stk.	07-8100
Orange	1x2.000 Stk. + 2x1.000 Stk.	07-8110
Blau	1x2.000 Stk. + 2x1.000 Stk.	07-8120
Gelb	1x2.000 Stk. + 2x1.000 Stk.	07-8130
Lila	1x2.000 Stk. + 2x1.000 Stk.	07-8140
Rosa	1x2.000 Stk. + 2x1.000 Stk.	07-8150
Grün	1x2.000 Stk. + 2x1.000 Stk.	07-8160



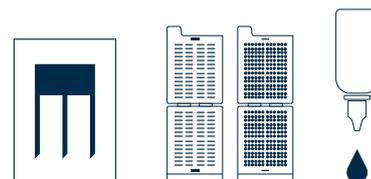
- **Biopsy-Kassetten** Gewebe-einbettkassetten für biopsien mit deckel

FARBE	KONFEKTION	CODE
Weiß	3x500 Stk.	07-7200
Orange	3x500 Stk.	07-7210
Blau	3x500 Stk.	07-7220
Gelb	3x500 Stk.	07-7230
Lila	3x500 Stk.	07-7250
Rosa	3x500 Stk.	07-7260
Grün	3x500 Stk.	07-7280



- **Biopsy-Kassetten II** Gewebe-einbettkassetten für biopsien mit separatem deckel

FARBE	KONFEKTION VERSCHLÜSSE + KASSETTEN	CODE
Weiß	1x2.000 Stk. + 2x1.000 Stk.	07-8200
Orange	1x2.000 Stk. + 2x1.000 Stk.	07-8210
Blau	1x2.000 Stk. + 2x1.000 Stk.	07-8220
Gelb	1x2.000 Stk. + 2x1.000 Stk.	07-8230
Lila	1x2.000 Stk. + 2x1.000 Stk.	07-8250
Rosa	1x2.000 Stk. + 2x1.000 Stk.	07-8260
Grün	1x2.000 Stk. + 2x1.000 Stk.	07-8280



## Zuschneiden

### Einbettkassetten, Mega

Einbettkassetten Mega mit deckel

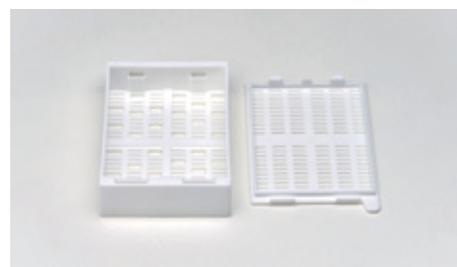
FARBE	KONFEKTION	CODE
Weiß	750 Stk.	07-7300



### Einbettkassetten, Supermega

Einbettkassetten für makrosectionen, hergestellt mit breiteren Maschen zur Vergrößerung der Kontaktfläche des Paraffins und zur Verhinderung der Abtrennung der Probe während des Mikrotom-Schnitts. Mit separatem Deckel.

FARBE	KONFEKTION	ABMESSUNGEN	CODE
Weiß	200 Stk.	70x50x15 mm	07-7000



### Embedding Kassetten

Einbettkassetten aus Polyoxymethylen (Acetalharz) standard mit runden Öffnungen.

BESCHREIBUNG	KONFEKTION	CODE
Weißer Einbettkassetten	3x1.000 Stk.	07-7350
Edelstahldeckel	10 Stk.	07-086-74195



### Filter für Biopsien

Filterpads aus lösungsmitteldurchlässigem Spezialmaterial; ermöglichen die Verarbeitung von sehr kleinen Proben ohne Risiko von Materialverlusten.

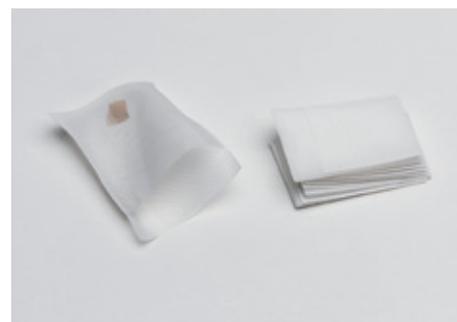
FARBE	KONFEKTION	CODE
Blau	500 Stk.	07-7290
Blau	5000 Stk.	07-7290/5
Blau	15000 Stk.	07-7290/15
Schwarz	5000 Stk.	07-7291



### Biopsie-Beutel

Feinmaschige Nylon-Beutel, paraffinbeständig und lösungsmittelbeständig, ideal für die Verarbeitung von histologischen Funden geringer Größe.

ABMESSUNGEN	KONFEKTION	CODE
30x45 mm	1000 Stk.	07-00005
45x60 mm	1000 Stk.	07-00003
75x73 mm	1000 Stk.	07-00004

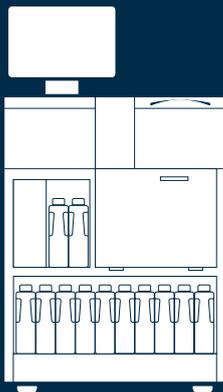




Nr. 39



Nr. 36

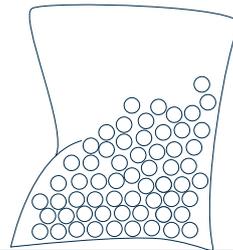
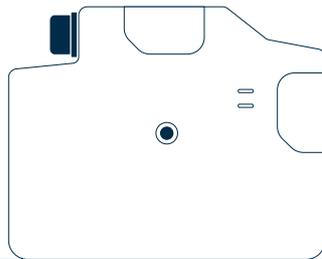
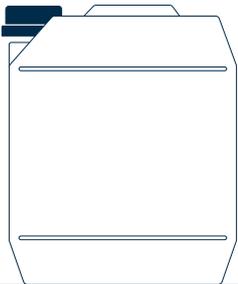




Nr. 36



Nr. 39





## Bio-Optica

### Gewebeinfiltrationsautomat VTP 300 und FTP 300

Bei den Gewebeinfiltrationsautomaten VTP300 und FTP300 handelt es sich um automatische Boden-Vakuumsysteme, die speziell für die routinemäßige Verarbeitung von histologischen Proben entwickelt wurden. Es sind kompakte Geräte, die dank des praktischen Formats der vorgeladenen Tanks eine intuitive Verwendung und eine außerordentlich begrenzte Wartung ermöglichen. Sie verfügen über alle Reagenzien und Verbrauchsmaterialien, einschließlich Paraffin, in kompakten und bequem handhabbaren Tanks, wodurch die manuellen Ladephasen verkürzt werden. Das neue Nachverfolgungssystem macht aus ihnen sichere Systeme, indem die Möglichkeit manueller Fehler ausgeschaltet wird, sowie durch eine einfache Identifizierung der wichtigsten Verarbeitungsparameter. Der Prozessor FTP300 unterscheidet sich insofern vom Prozessor VTP300, dass diese auch für die Schnellverarbeitung der Proben ausgelegt ist. FTP300 ermöglicht auf diese Weise die Verarbeitung von kleinen Biopsien in weniger als einer Stunde.



#### ● Eigenschaften

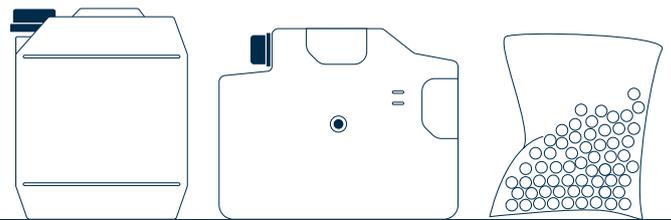
Abmessungen:	720 x 600 x 1300 mm (L x T x H)
Gewicht:	120 kg bei leerem Gerät
Betriebskapazität:	300 Kassetten pro Zyklus

#### Vorgeladene Tanks

PRODUKT	KONFEKTION	CODE
Formalin-Tank	6x2,7 l	65-30001S
Unyhol-Tank	6x2,7 l	65-30002S
X-Free-Tank	6x2,7 l	65-30016S
Paraffin-Bio-Plast-Tank	6x2,7 l	65-30006S
Tank für destilliertes Wasser	6x2,7 l	65-30007S
Dehyol 70-Tank	6x2,7 l	65-30013S
Dehyol 95-Tank	6x2,7 l	65-30008S
Dehyol-Absolut-Tank	6x2,7 l	65-30009S
Tank mit Aktivkohlefilter	6x2 kg	65-30011

PRODUKT	CODE
---------	------

- Gewebeinfiltrationsautomat für Schnellhistologie FTP300
- Gewebeinfiltrationsautomat für Histologie VTP300



## Gewebeinfiltration



### Gewebeinfiltrationsautomat VTP 360 und FTP 360

Bei den Gewebeinfiltrationsautomaten VTP360 und FTP360 handelt es sich um automatische Boden-Vakuumsysteme, die speziell für die routinemäßige Verarbeitung von histologischen Proben entwickelt wurden. Es sind kompakte Geräte, die dank des praktischen Formats der vorgeladenen Tanks eine intuitive Verwendung und eine außerordentlich begrenzte Wartung ermöglichen.

Das neue Nachverfolgungssystem macht aus ihnen sichere Systeme, indem die Möglichkeit manueller Fehler ausgeschaltet wird, sowie durch eine einfache Identifizierung der wichtigsten Verarbeitungsparameter.

Der Prozessor FTP360 unterscheidet sich insofern vom Prozessor VTP360, dass diese auch für die Schnellverarbeitung der Proben ausgelegt ist. FTP360 ermöglicht auf diese Weise die Verarbeitung von kleinen Biopsien in weniger als einer Stunde.

#### Eigenschaften

Abmessungen:	690 x 700 x 1,510 mm (L x T x H)
Gewicht:	225 kg
Betriebskapazität:	360/450 Kassetten pro Zyklus

#### Spezielle Reagenzien

PRODUKT	KONFEKTION	CODE
Formalin-Tank	4,1 l	65-30001F
Unyhol-Tank	4,1 l	65-30002F
Tank für destilliertes Wasser	4,1 l	65-30007F
Dehyol 70-Tank	4,1 l	65-30013F
Dehyol 95-Tank	4,1 l	65-30008F
Dehyol-Absolut-Tank	4,1 l	65-30009F
X-Free-Tank	4,1 l	65-30016F
Aktivkohlefilter-Tank	6x2 kg	65-30011
Paraffin Bio Plast	6x2 kg	08-7910



PRODUKT	CODE
---------	------

- Gewebeinfiltrationsautomat für Schnellhistologie FTP360 FTP360
- Gewebeinfiltrationsautomat für Histologie VTP360 VTP360



Bio-Optica

### Dehyol 70

Alkoholmischung 70 %, ideal als Ersatz für Ethanol 70 % bei allen Histologie-/Zytologie-Verfahren.

KONFEKTION	CODE
1x5 l	06-10075F
4x2,5 l	06-10075Q

### Dehyol 95

Alkoholmischung 95 %, ideal als Ersatz für Ethanol 95 % bei allen Histologie-/Zytologie-Verfahren.

KONFEKTION	CODE
1x5 l	06-10070F
4x2,5 l	06-10070Q

### Dehyol absolut

Alkoholmischung mit Absolutgrad, ideal als Ersatz für Absolutethanol bei allen Histologie-/Zytologie-Verfahren.

KONFEKTION	CODE
1x5 l	06-10077F
4x2,5 l	06-10077Q



### AlcoolPath 95

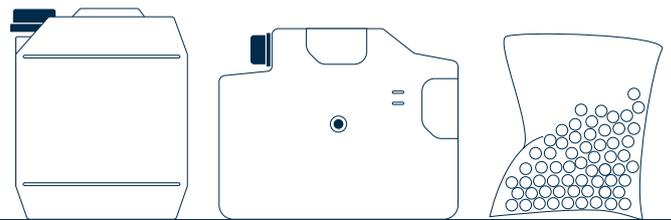
Alkoholmischung 95 % auf Basis Äthylalkohol, für die Arbeit auf dem Gerät Roche Symphony entwickelt und feineingestellt.

KONFEKTION	CODE
1x5 l	06-10031F
4x2,5 l	06-10031Q

### AlcoolPath absolut

Alkoholmischung mit Absolutgrad auf Basis Äthylalkohol, für die Arbeit auf dem Gerät Roche Symphony entwickelt und feineingestellt.

KONFEKTION	CODE
1x5 l	06-10030F
4x2,5 l	06-10030Q



## Gewebeinfiltration

### Unyhol

Unyhol ist eine Alkoholmischung, die entwickelt wurde, um eine zu starke Dehydratation der Proben zu vermeiden und die gesamte Alkoholskala zu ersetzen.

KONFEKTION	CODE
1x5 l	06-10071F
4x2,5 l	06-10071Q

### Bio Clear

Klärendes Reagens natürlichen Ursprungs, entwickelt als Ersatz für Xylol im Prozess der Verarbeitung, Entparaffinierung und Dehydratation der Objektträger.

KONFEKTION	CODE
4x2,5 l	06-1782Q

### Xylol für histologie

Lösungsmittel auf Xylolbasis für die histologischen bzw. zytologischen Prozesse und Verfahren.

KONFEKTION	CODE
4x2,5 l	06-1304Q
1x5 l	06-1304F

### X-Free

Lösungsmittel als Ersatz für Xylol, für die Verwendung in histologischen bzw. zytologischen Prozessen und Verfahren.

KONFEKTION	CODE
4x2,5 l	06-1305Q
5 l	06-1305F



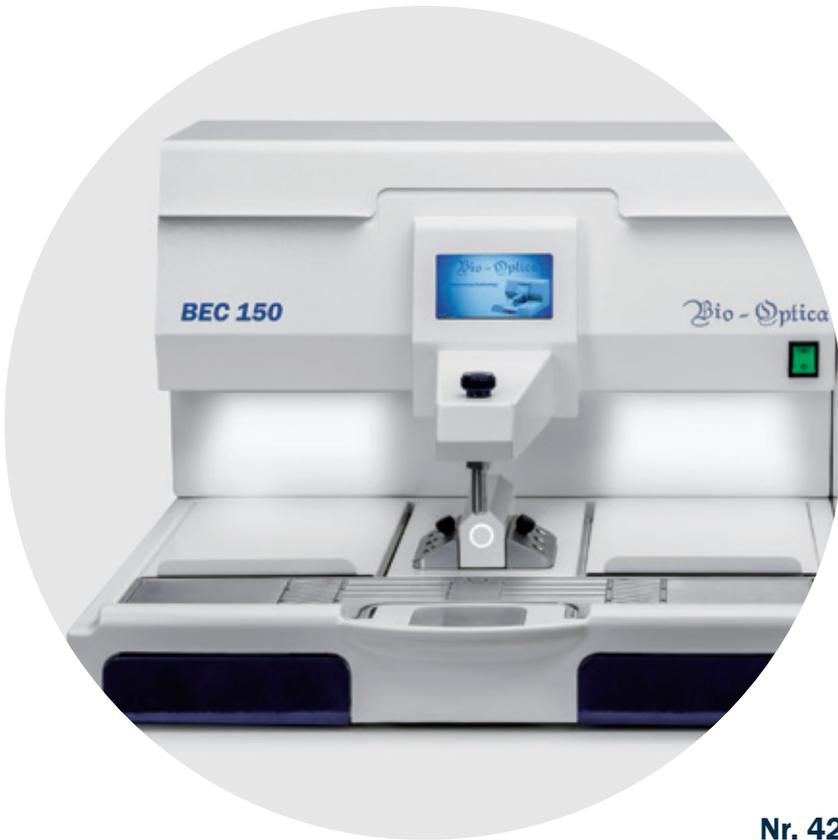
### Paraffine Bio-Plast

Exklusive Paraffin- und plastische Polymermischungen mit hoher Qualität. Optimale Penetration in allen Gewebetypen und verbesserte Elastizität während des Schneidevorgangs, für Serienschritte auch bei Faser-Geweben.

Sie enthalten kein Dimethylsulfoxid (DMSO).

BESCHREIBUNG	SCHMELZPUNKT	KONFEKTION	CODE
Standard, routinemäßig	56÷58 °C	6x2 kg	08-7910
Spezial, für Verarbeitung	52÷54 °C	6x2 kg	08-7915
Plus, Mischung hoher Qualität	56÷58 °C	6x2 kg	08-7920
Standard, routinemäßig	56÷58 °C	1x20 kg	08-7910/20
Plus, Mischung hoher Qualität	56÷58 °C	12x1 kg	08-7920K





**Nr. 42**



**Nr. 45**

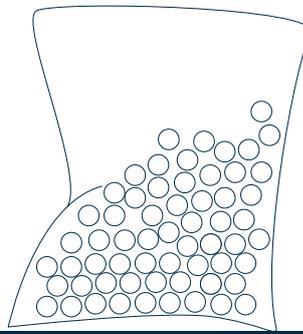
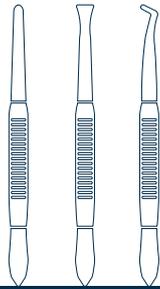
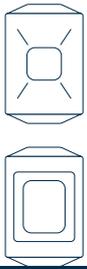




**Nr. 44**



**Nr. 39**





Bio-Optica



### Einbettssystem

Modulares Spiegelsystem für den Einbetten von histologischen Proben in Paraffin. Das System besteht aus zwei separaten Einheiten:

- Paraffinausgießstation
- Kühlplatte

Die Arbeitsparameter bzw. die Parameter für die Einschaltung und Ausschaltung der beiden Module können separat programmiert werden.

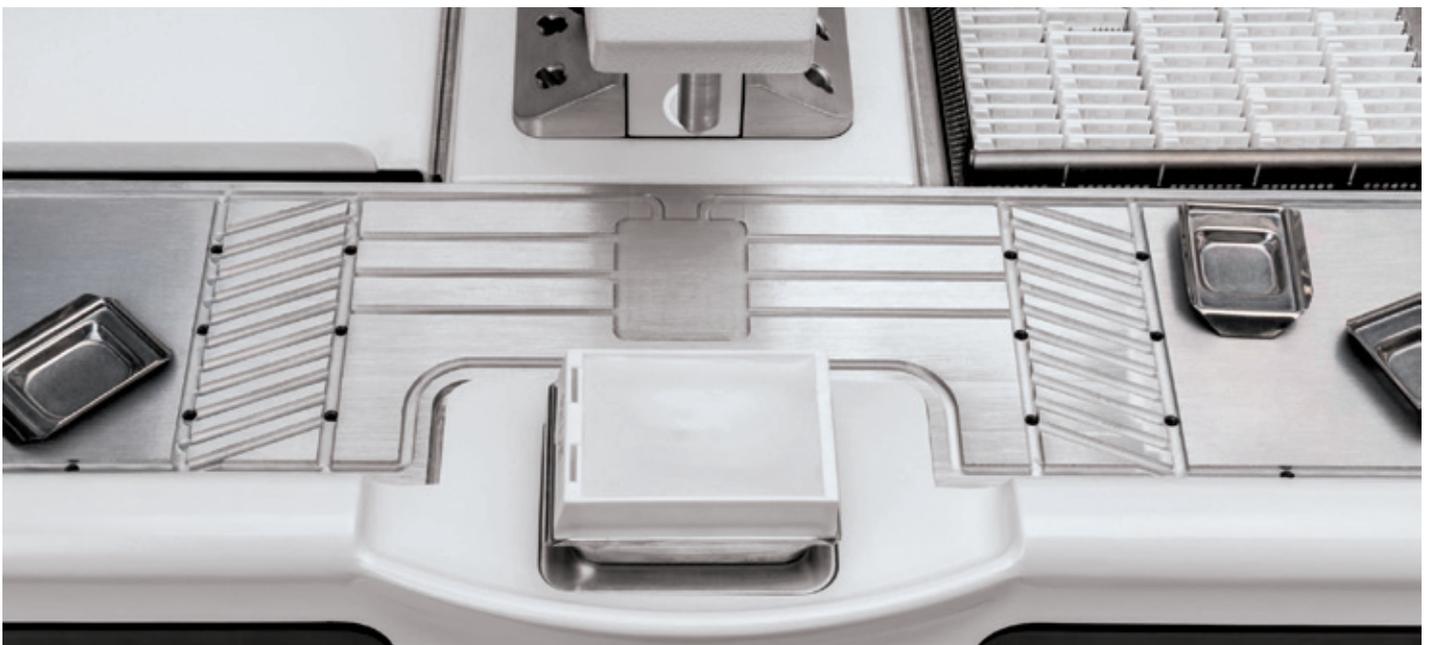
Der Paraffin-Ausgießstation BEC150 besteht aus folgenden Komponenten:

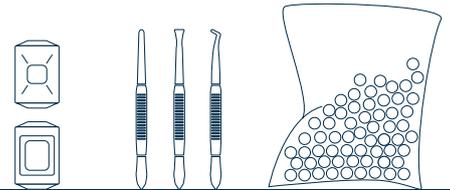
- Näherungssensor für die Paraffin-Abgabe, mit Möglichkeit der Flussregulierung
- 6 erwärmte Aufnahmen für Pinzetten, herausnehmbar
- 2 Paraffin-Auffangkassetten mit Einwegbehälter
- Objektträger-strecktisch mit Peltrier-Element, kann Einbettenschälche für den Einschluss von Makroschnitten aufnehmen
- Doppelte Thermoeinheit, kann Körbe jedes Boden-Prozessors aufnehmen
- Doppelklinke für erhitzte Zangen/Pinzetten oder Stößel
- Touchscreen-Monitor
- Vollständig beleuchtete Arbeitsfläche (Arbeitsplatte)

Die präzise Temperaturkontrolle (Thermostatisierung) der Paraffinwanne und der Arbeitsplatte sowie die separate Beheizung der Abgabedüse gewährleisten eine konstante Betriebstemperatur.

Die Kühlplatte BCP170 kann bis zu 70 Standard-Einbettkassetten aufnehmen und kann je nach den Erfordernissen des Bediener rechts oder links vom Paraffinspender positioniert werden.

Auf Anfrage kann der Spender auch mit der Kühlplatte mit Muldenvertiefungen BCP230 kombiniert werden.



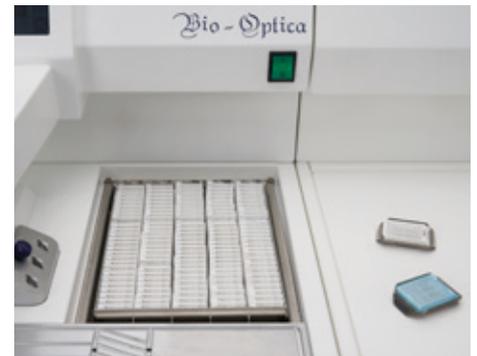


## Einbetten

### Eigenschaften

Gesamtgröße:	971 x 600 x 385 mm (L x T x H)
Gesamtgewicht:	60 kg
Objektträger-strecktisch:	aus Aluminium, eloxiert, Fläche 517 x 120 mm (L x T)
Paraffinwanne:	aus Aluminium, Fassungsvermögen ca. 4 Liter
Kammern (zwei) für Prozessorkörbe mit abnehmbarer Wanne:	aus Aluminium, Fläche 225 x 160 mm (L x T)
Kühlfläche:	aus lackiertem Aluminium, Fläche 375 x 355 mm (L x T)
Abmessungen Peltier-Element:	70 x 80 mm
Einstellbereich:	Heizelemente: +20 °C - +70 °C
	Kühlplatte: -8 °C

PRODUKT	CODE
Paraffinausgießstation BEC150	40-200-002
Kühlplatte BCP170	40-300-202
Kühlplatte BCP230	40-300-203





Bio-Optica



### Paraffin-Verteiler DP8R

Paraffin-Spender mit 8-Liter-Tank aus Inox-Stahl mit beheizter Basis, digitalem Elektrothermostat und Möglichkeit der Programmierung von Einschaltung und Ausschaltung.

#### Eigenschaften

Abmessungen:	450 x 370 x 540 mm (L x T x H)
Gewicht:	16 kg
Temperatur:	Regulierbar zwischen +20 °C und +70 °C

PRODUKT	CODE
Paraffin-Spender DP8R	40-200-101



### Elektrisch Beheizte Pinzette

Elektrisch temperaturregulierte Pinzetten für den Einbetten von Proben. Das Gerät ist für den Betrieb mit zwei gleichzeitig beheizten Zangen ausgelegt.

PRODUKT	CODE
Pinzetten (im Lieferumfang enthalten Spitze 1 mm)	40-200-050
Rote Pinzette mit Spitze 1 mm	40-200-053
Gelbe Pinzette mit Spitze 2 mm	40-300-054
Blaue Pinzette mit Spitze 4 mm	40-200-055



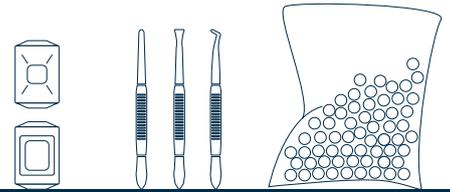
### Pinzetten

Pinzetten für Mikroskopie aus Polyesterharz und Glasfaser, säure-, basen- und hitzebeständig bis zu 200 °C.

PRODUKT	KONFEKTION	CODE
Gerade, spitz, 12 cm	1 Stk.	08-K2A
Gerade, breite Spitze, 12 cm	1 Stk.	08-K35A
Gebogen, spitz, 12 cm	1 Stk.	08-K6
Gerade, flache Spitze, 12 cm	1 Stk.	08-KR

Pinzetten für Mikroskopie aus säurebeständigem antimagnetischem Stahl.

PRODUKT	KONFEKTION	CODE
Flache und gebogene Spitze, 11,5 cm	1 Stk.	08-321
Flache Spitze für Objektträger, 10,5 cm	1 Stk.	08-325
Spitz und gerändelt, 14 cm	1 Stk.	08-524
Gebogen, mit Führung, 15,5 cm	1 Stk.	08-615



## Einbetten

### Einbettenschälchen

Einbettenschälchen edelstahl Stahl für den Paraffin-Einschluss von histologischen Präparaten.

- **Bio Mold**

ABMESSUNGEN WELL	KONFEKTION	CODE
7 x 7 x 5 mm	12 Stk.	07-BM775
15 x 15 x 5 mm	12 Stk.	07-BM15155
24 x 24 x 5 mm	12 Stk.	07-BM24245
30 x 24 x 5 mm	12 Stk.	07-BM30245
37 x 24 x 5 mm	12 Stk.	07-BM37245

- **Mega Mold**

ABMESSUNGEN WELL	KONFEKTION	CODE
33 x 24 x 12 mm	6 Stk.	07-MBM6

- **Super Mega Mold**

ABMESSUNGEN WELL	KONFEKTION	CODE
65 x 45 x 15 mm	10 Stk.	07-7010



### Dispomold aus PVC

Einbettenschälchen in PVC, Einweg.

ABMESSUNGEN WELL	KONFEKTION	CODE
7 x 7 x 5 mm	1.500 Stk.	07-MP7070
15 x 15 x 5 mm	1.500 Stk.	07-MP1515
24 x 24 x 5 mm	1.500 Stk.	07-MP2424
30 x 24 x 5 mm	1.500 Stk.	07-MP3024
37 x 24 x 5 mm	1.500 Stk.	07-MP3724

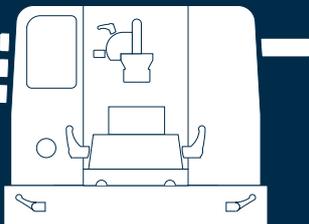


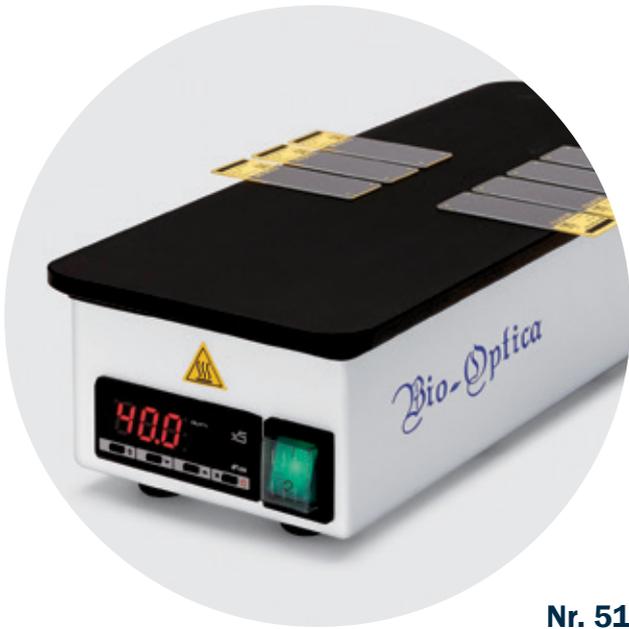


**Nr. 50**



**Nr. 48**

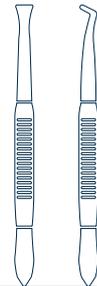
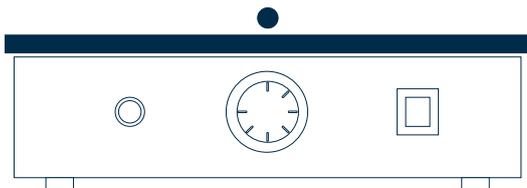


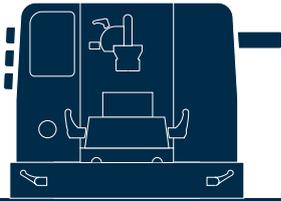


Nr. 51



Nr. 44

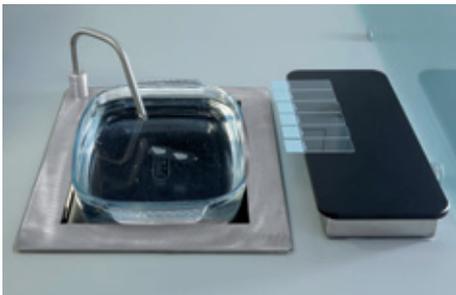




# Bio-Optica

## Microtome Bench

Bei „Microtome Bench“ handelt es sich um die einzige Schneidestation mit allen erforderlichen Instrumenten und Geräten für Mikrotomschnitte: Kühlplatte mit Muldenvertiefungen (Wells), Paraffin-streckbad und Objektträger-strecktisch. Diese Einheit ermöglicht durch eine zentralisierte Steuerung eine praktische und sichere Verwaltung und Handhabung der Zubehörkomponenten. Besondere Bedienerfreundlichkeit durch gut durchdachte ergonomische Anordnung der einzelnen Elemente.



### Eigenschaften

Abmessungen (L x T x H): 1500 x 800 x 1775 mm  
 Gewicht: 120 kg

#### Kühlplatte

Nutzbare Arbeitsfläche: 310 x 300 mm  
 Betriebskapazität: bis zu 170 Kassetten, in vertikaler Position  
 Mindesttemperatur: -20 °C

#### Paraffin-streckbad

Einstellbare Temperatur: +20 °C bis +70 °C  
 Beleuchtung Wanne: Neon-Licht

#### Objektträger-strecktisch

Kapazität: bis zu 24 Objektträger  
 Einstellbare Temperatur: +20 °C bis +70 °C

PRODUKT	CODE
Microtome Bench TMB	40-300-400

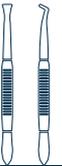
## Tisch TSO für zweiten Bediener

Zweite Schneidestation mit Paraffin-streckbad und Objektträger-strecktisch. Kann mit „Microtome Bench“ so kombiniert werden, dass zwei vollständige Stationen entstehen.

### Eigenschaften

Abmessungen (L x T x H): 1200 x 800 x 1775 mm  
 Gewicht: 100 kg

PRODUKT	CODE
Tisch für zweiten Bediener	40-300-401



### Kühlplatte mit Muldenvertiefungen (Wells), BCP230

Kühlplatte mit Arbeitswanne mit hohem Rand 48 mm, speziell entwickelt, um eine Kühlkammer zu erhalten und nicht nur eine simple kühle Auflagefläche.

Sie verfügt über einen Kammerabdeckverschluss.

Die Vorteile dieser Lösung:

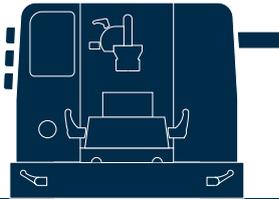
- Hohe Kühlleistung
- Keine Kondensflüssigkeit auf der Auflagefläche und kein Abtropfen auf der Bank
- Möglichkeit zur Kühlung einer größeren Anzahl von in Paraffin eingeschlossenen Blöcken (bis zu ca. 300) dank der speziellen, auf Anfrage erhältlichen Führungen.

#### ● Eigenschaften

Abmessungen:	410 x 600 x 385 (L x T x H)
Gewicht:	30 kg
Kapazität:	bis zu 300 Kassetten
Betriebstemperatur:	bis zu -20 °C
Kühlsystem:	FCKW-frei

PRODUKT	CODE
Kühlplatte BCP230	40-300-203
Metallführung für die Kassetten in vertikaler Position	40-300-251





Bio-Optica



### Paraffin-streckbad WB1770

Das Streckbad WB1770 verfügt über eine abnehmbare Pyrex-Wanne, sodass Wasser bequem angefüllt und entleert werden kann. Die Temperaturregelung erfolgt mittels einer Sonde, die sich in direktem Kontakt mit dem Wasser befindet und so eine absolute Präzision gewährleistet. Darüber hinaus verfügt das Produkt über eine beheizte obere Auflagefläche, welche bis zu 24 Objektträger aufnehmen kann.

#### ● Caratteristiche

Abmessungen:	350 x 365 x 155 mm (l x p x h)
Abmessungen Objektträgerrocknerplatte:	350 x 100 mm
Gewicht:	8 kg
Thermostat:	Elektronisches Thermostat mit digitalem Display
Temperatur Bad:	+20 °C bis +70 °C
Temperaturerfassung:	über Sonde NTC10K, direkt in Wasser eingetaucht, mit beweglichem Arm
Beleuchtung Wanne:	Neon-Lampe, 6 Watt
Temperatur Objektträger-Platte:	+20 °C bis +50 °C

PRODUKT	CODE
Paraffin-streckbad WB1770	40-300-000
Pyrex-Wanne	40-300-050.0
Opalglas-Abdeckung	40-300-051.0

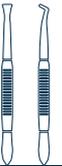
### Rundes Paraffin-streckbad WB100

Das runde Paraffin-streckbad WB100 ist einfach zu handhaben, zuverlässig und klein. Es verfügt über ein analoges Thermostat, eine Leuchtanzeige für die Erhitzung und eine breite Heizoberfläche für 24 Objektträger.

Abmessungen mm 345x100 (ø x H) und Abmessungen Innenwanne 225x50 (ø x H)

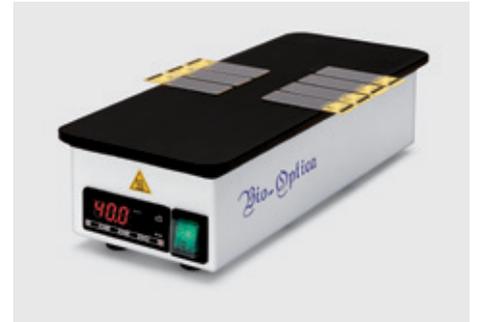
PRODUKT	TEMPERATUR BAD	CODE
Paraffin-streckbad WB100	von +30 °C bis +80 °C	40-300-002





### Objektträger-strecktisch PC800

Die beheizte Objektträger-strecktisch PC800 ermöglicht die gleichzeitige Trocknung von 30 Objektträgern. Sie verfügt über eine Arbeitsfläche aus eloxiertem Aluminium und ein digitales Elektrothermostat. Die Temperatur ist bis zu 90 °C regulierbar.



PRODUKT	ABMESSUNGEN	CODE
Objektträger-strecktisch PC800	150 x 380 x 100 mm	40-300-301

### Objektträger-schnelltrockner SVF100

Der Ofen für Histologie mit künstlichem Luftstrom SVF100 wurde für eine schnelle Trocknung der Objektträger und eine schnelle Erhitzung des Labormaterials entwickelt. Das digitale Display ermöglicht eine bequeme Veränderung der Betriebsparameter und die Programmierung der Einschaltung bzw. Ausschaltung.

Die Kammer verfügt über zwei höhenverstellbare Ebenen mit Öffnungen und eine Auffangwanne. Beide Elemente sind abnehmbar.

● **Eigenschaften**

Abmessungen:	490 x 340 x 610 mm (l x p x h)
Abmessungen Innenkammer:	410 x 300 x 430 mm (l x p x h)
Gewicht:	32 Kg
Leistung:	2.000 Watt
Thermostat:	elektronisch, mit Mikroprozessor mit zweisprachigem digitalem Display
Temperatur:	da +20 °C a +70 °C
Programmiermöglichkeit:	Einschaltung und Ausschaltung, wöchentlich



PRODUKT	CODE
Objektträger-schnelltrockner SVF100	40-300-101

### Objektträger-schnelltrockner SVN1790

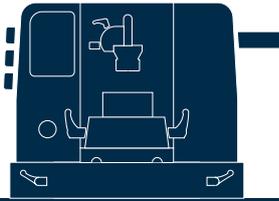
Der Ofen für Histologie mit natürlicher Belüftung SVN1790 wurde für die Trocknung der Objektträger und eine schnelle Erhitzung des Labormaterials entwickelt. Im Lieferumfang enthalten: zwei herausnehmbare Ebenen mit Öffnungen und eine Schale mit Vertiefungen.

● **Eigenschaften**

Abmessungen:	480 x 380 x 315 mm (l x p x h)
Abmessungen Kammer:	300 x 300 x 215 mm (l x p x h)
Temperaturregulierung:	+20 °C bis +100 °C mit digitalem elektronischem Thermostat



PRODUKT	CODE
Objektträger-schnelltrockner SVN1790	40-300-100



Bio-Optica



### Klingen aus Stahl

Fixe Klinge, Profil C. Aus gehärtetem Stahl für hochqualitativen Mikrotom-Schnitt / Kryostat-Schnitt und lange Lebensdauer.

LÄNGE	KONFEKTION	CODE
16 cm	1 Stk.	08-16/C



### Pinsel

Für Mikrotomie und Kryo-Mikrotomie.

PRODUKT	KONFEKTION	CODE
Klein für Sammlung Biopsien	4 Stk.	08-0822
Klein für Sammlung Mikrotom-Schnitte	4 Stk.	08-0823
Mittel für Sammlung Mikrotom-Schnitte	4 Stk.	08-0824
Mittel für Reinigung Klinge Mikrotom	2 Stk.	08-0825
Groß für Reinigung Mikrotom	2 Stk.	08-0826
Groß für Reinigung Kryostat	2 Stk.	08-0827
Set 5 Pinsel für Kryostat (Enthält die Codes 0822-0823-0824-0825-0827)	1 Stk.	08-0828
Set 5 Pinsel für Mikrotom (Enthält die Codes 0822-0823-0824-0825-0826)	1 Stk.	08-0829



### BioParaFree

Entparaffinierungslösung in Sprayform, vollständig geruchlos, für die Reinigung von Mikrotomen und schmutzigen Arbeitsstationen bzw. Arbeitsbänken von Paraffin. Im Fläschchen mit Zerstäuber.

KONFEKTION	CODE
1x100 ml	08-1750
4x100 ml	08-1750-X4



## Mikrotomie

### Killik

Ungiftiges Einschlussmittel für die Vorbereitung des histologischen Gewebes auf den Kryostat-Schnitt.

FARBE	KONFEKTION	CODE
Neutral	4x100 ml	05-9801
Blau	4x100 ml	05-9801B



### Kryochlor 0,3

Desinfektionsspray für Kryostat auf Basis Chlorhexidin (0,3 %) wirksam gegen Bakterien, Pilze und andere Viren (Hepatitis B, Polio, Herpes simplex).

KONFEKTION	CODE
1x125 ml	05-9802



### Cryo-Spray

Kühlspray für Histologie: Ermöglicht das schnelle Einfrieren von Geweben, die einem Kryostat-Schnitt unterzogen werden sollen und die Kühlung von Paraffineinschlüssen vor dem Mikrotom-Schnitt.

Die neue Formel enthält keine Treibhausgase und ist nicht entzündlich. Dieses Produkt ist damit für die Umwelt und den Bediener sicher.

KONFEKTION	CODE
12x150 ml	08-SPRAY



### Öl für Mikrotomie

Schmiermittel für Mikrotome/Kryostate.

PRODUKT	KONFEKTION	CODE
Für Mikrotom	1x100 ml	08-1721
Für Mikrotom	2x100 ml	08-1720
Für Kryostat	2x100 ml	57491





Nr. 56



Nr. 38

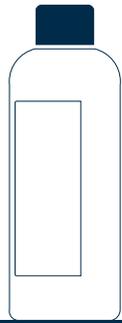
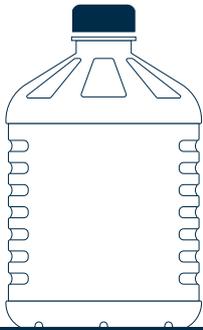


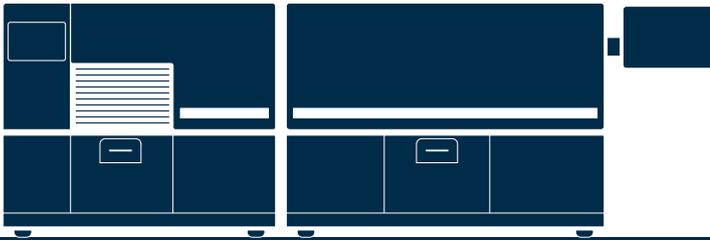


Nr. 136



Nr. 68





Bio-Optica



### Färbeautomat AUS240

Das automatische Färbeautomat für Histologie AUS240 mit Achsenübertragung X-Y ist vollständig programmierbar und eignet sich für alle histozytologische Färbungen sowohl routinemäßiger Natur als für Spezialfärbungen, mit der Möglichkeit, gleichzeitig eine Anzahl von Färbungen auszuführen, die nur durch die Verfügbarkeit der Wannen bzw. Schalen beschränkt wird (ca. 10–12 Prozesse).

Kontinuierliche Ladung von Körben mit 30 Objektträgern, mit einer vom Färbeprotokoll abhängigen Produktivität. Spezielle Bewegung der Wannen der Reagenzien (als „Waving Movement“ bezeichnet), welche die Verringerung der Menge der Präzipitate in diesen Wannen ermöglicht, wodurch das Reagens immer frisch gehalten wird. Das Färbegerät ASU240 ist mit der Eindeckautomat CVR 909 integrierbar.

#### ● Eigenschaften

Gesamtgröße:	1220 x 780 x 770 mm (l x p x h)
Monitor:	+ 400 mm (l)
Gesamtgewicht:	155 kg
Arbeitsstationen für Reagenzien:	28
Arbeitsstationen für Wasser:	5
Heizstationen für Trocknung:	2 (60 °C)
Entnahmestationen:	3
Ladestationen:	2
Kapazität Wannen:	485 ml
Halter:	Kapazität 30 Objektträger
Anzahl der Programme:	Bis zu 18 aus mehr als 100 Phasenschritten
Programmierungsmöglichkeit:	Für jede Station kann eine Eintauchzeit von 1" bis 99'59" (mit Berücksichtigung von 1") eingestellt werden
Schnittstelle:	Breiter Touchscreen-Farbmonitor zur Anzeige des Fortschrittsstatus der Arbeitsprotokolle, des Schemas der Prozessbäder und aller Parameter in Bezug auf die laufenden Färbeverfahren
Sicherheit:	Effizientes integriertes Dampffiltersystem

PRODUKT

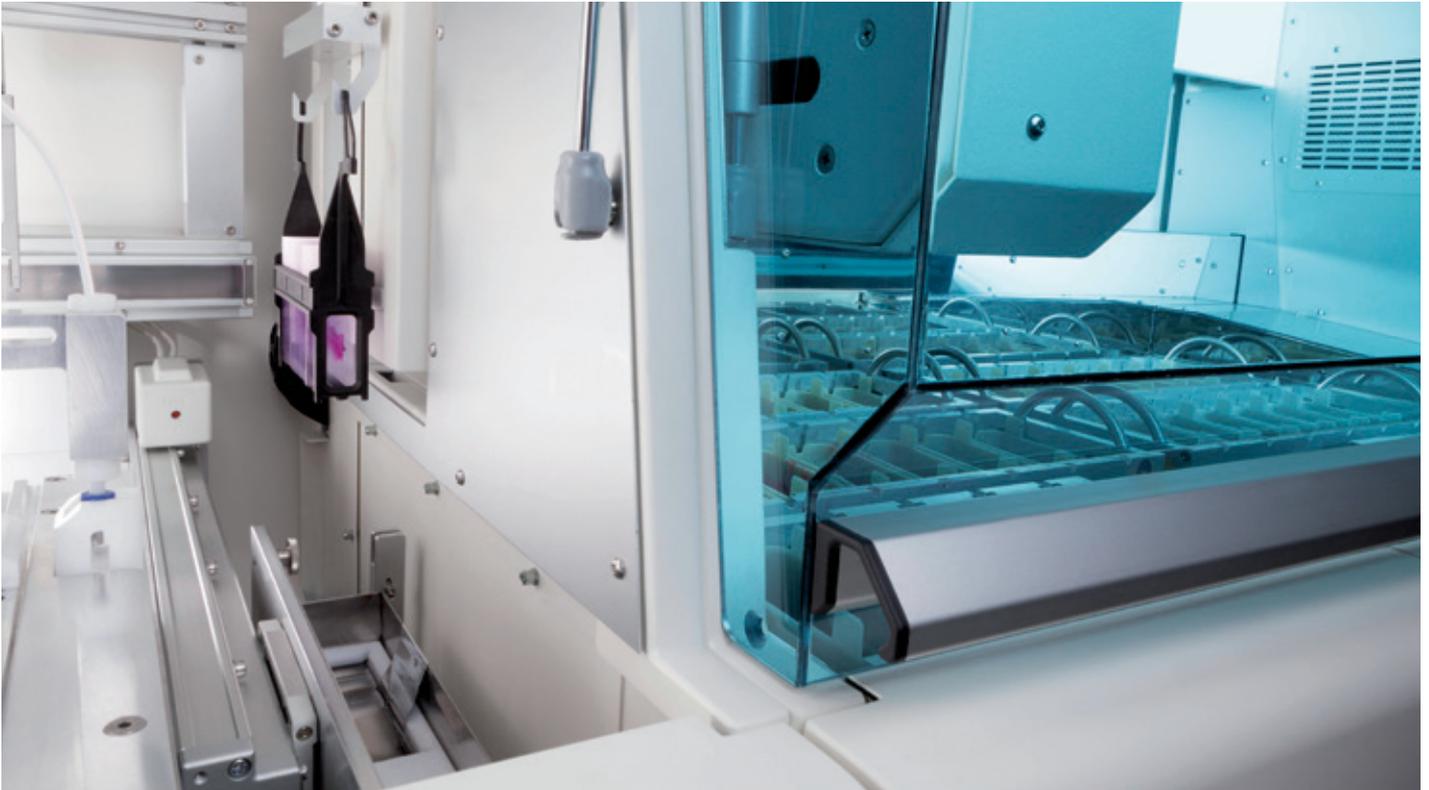
CODE

Färbeautomat AUS240

40-400-350



## Färbung und Eindecken



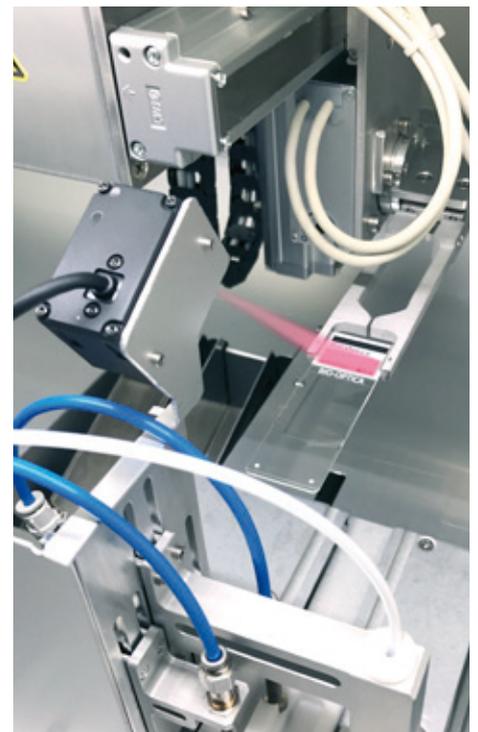
### Eindeckautomat CVR909

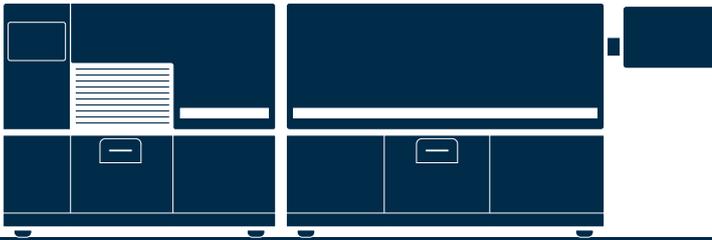
Die Eindeckautomat CVR909 ist das einzige Gerät auf dem Markt, das die eingelegten Objektträger direkt in stapelbaren Schalen anordnet. Das Gerät ist sehr benutzerfreundlich und wurde speziell zur Erleichterung der täglichen Laborroutine entwickelt. Durch die kontinuierliche Reinigung der Spendernadel wird eine hohe Eindeckqualität gewährleistet. Mithilfe des Barcodelesegeräts ist der gesamte Prozess im Rahmen der Laborroutine rückverfolgbar. In Kombination mit dem Färbegerät AUS240 wird die vollständige Automatisierung der Verfahren der Entparaffinierung, Färbung und Probeneindeckung gewährleistet. Möglichkeit der Verwendung von Deckglas mit drei unterschiedlichen Größen (24x40 – 24x50 – 24x60), sowie Möglichkeit der Einstellung der Menge und der Art der Abgabe des Eindeckmediums.

#### ● Caratteristiche

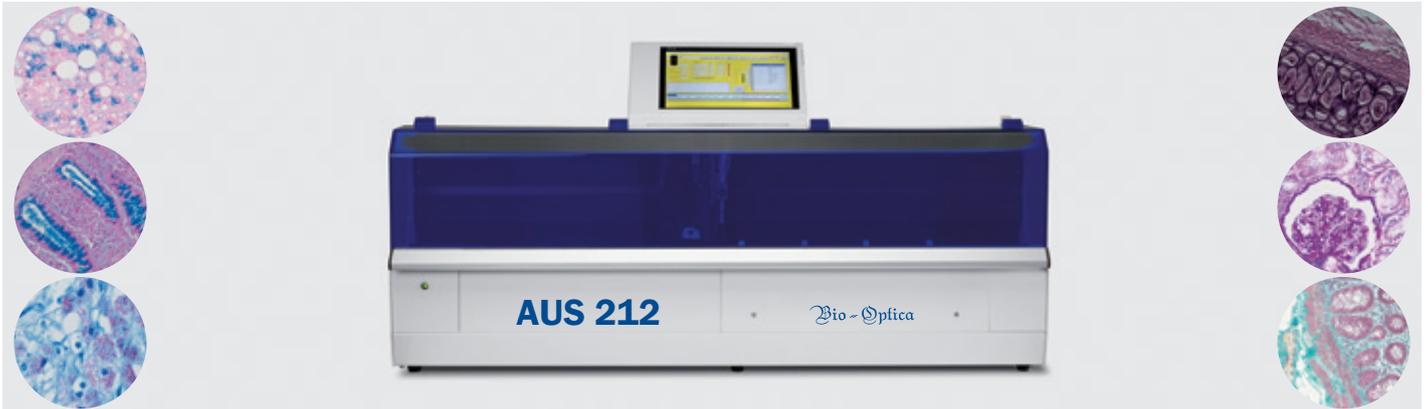
Gesamtgröße:	860 x 780 x 770 mm (l x p x h)
Gesamtgewicht:	80 kg
Produktivität:	180 Objektträger/Stunde (direkt auf Platte)
Eindeckmedium:	Behälter 500 ml
Ausgabe eingelegte Objektträger:	9 Platten zu je 10 Objektträgern (gesamt: 90 autonome Objektträger ohne Eingriff des Bediener)

PRODUKT	CODE
Eindeckautomat CVR909	40-500-000





Bio-Optica



### Färbeautomat AUS212

Das lineare Färbeautomat AUS212 zeichnet sich durch Kompaktheit und vielseitige Verwendbarkeit aus. Mithilfe der geheizten Färbeküvetten können die Vorbereitungsphasen der Proben bei den Hybridisationsverfahren „in situ“ sowie die histozytologischen Färbungen und die Spezialfärbungen, welche Heißphasenverfahrensschritte vorsehen, optimal ausgeführt werden.

Es handelt sich um ein geschlossenes System, das die Sicherheit des Benutzers mittels Aktivkohlefilter und Verschlüsse gewährleistet, welche die Ausdünstungen signifikant eindämmen. Die Einheit verfügt über ein Tropfschutzsystem, durch welches eine Kreuzkontamination der Reagenzien vermieden wird, sodass ein hoher Qualitätsstandard der Färbungen gewährleistet werden kann. Möglichkeit der Verwendung mit Schalen mit reduziertem Fassungsvermögen zur Verringerung des Reagensverbrauchs.

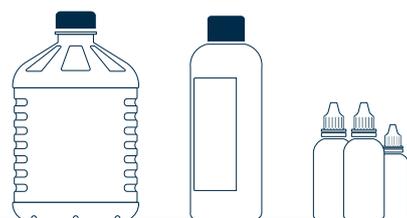


#### Eigenschaften

Gesamtgröße:	1010 x 350 x 380 mm (L x T x H)
Monitor:	+ 150 mm (h)
Gesamtgewicht:	20 kg
Arbeitsstationen für Reagenzien:	11
Arbeitsstationen für Wasser:	1
Beheizte Stationen:	4 (bis zu 98 °C)
Fassungsvermögen Standard-Küvetten:	250 ml
Fassungsvermögen Kleine Küvetten	80 ml
Halter:	Kapazität 23 Objektträger
Halter mit reduzierter Kapazität:	Kapazität 8 Objektträger
Anzahl der Programme:	Bis zu 100 aus mehr als 100 Phasenschritten
Programmiermöglichkeit:	Für jede Station kann eine Eintauchzeit von 1" bis 99'59" (mit Berücksichtigung von 1") eingestellt werden
Schnittstelle:	Touch-Screen-Farbmonitor zur Anzeige des Fortschrittsstatus der Arbeitsprotokolle, des Schemas der Prozessbäder und aller Parameter in Bezug auf die laufenden Färbeverfahren
Sicherheit:	Effizientes integriertes Dampffiltersystem



PRODUKT	CODE
Färbeautomat AUS212	40-400-150



## Färbung und Eindecken



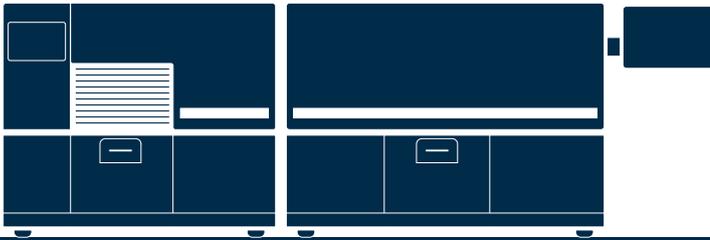
### Sequenzfärbeautomat AUS124

Automatisches Färbegerät mit Karussell AUS124. Bequem bedienbar und zuverlässig, sticht dieses System durch das integrierte Rauchabsaug- und -filtersystem heraus. Es verfügt über ein intuitives Programmiersystem, das die Einstellung von Betriebsparametern so ermöglicht, dass diverse Färbungen abwechselnd ausgeführt werden können.

#### ● Eigenschaften

Gesamtgröße:	600 x 700 x 600 mm (L x T x H)
Gesamtgewicht:	75 kg
Arbeitsstationen für Reagenzien:	22
Arbeitsstationen für Wasser:	2
Kapazität Wannan:	750 ml
Halter:	Kapazität 65 Objektträger
Anzahl der Programme:	bis zu 50 aus 30 Phasenschritten
Programmiermöglichkeit:	Für jede Station kann eine Eintauchzeit von 1" bis 50' eingestellt werden
Schnittstelle:	Breites Farb-Touchscreen-Steuerpult für die Anzeige der Parameter der laufenden Programmierung oder des laufenden Färbeprozesses
Sicherheit:	Breiter Sicherheitsverschluss zur Eindämmung der Verbreitung von Dämpfen
Sonstige Eigenschaften:	Pufferbatterie zur Versorgung des Geräts im Falle eines Stromausfalls

PRODUKT	CODE
Färbeautomat AUS124	40-400-000



## Bio-Optica

### Färbetische Lab Tech

Die Abzughaube Lab Tech ist die optimale Lösung, um eine vollkommen sicher Labortätigkeit zu gewährleisten.

#### Bauliche Eigenschaften

- Struktur aus Inox-Stahl
- Vertikal manuell verschiebbare vordere Schutzscheibe für die Rauch- und Dampfeindämmung innerhalb der Abzughaube
- Objektträgerkonsole
- Steuerpult mit „Soft-Touch“-Tastatur für die Einstellung der Arbeitsparameter

#### Absaugsystem/Filtersystem

- Vorinstallierte Filter und Vorfilter aus synthetischer Faser
- Voreinstellung für Aufnahme eines HEPA-Filters



PRODUKT	ARBEITSFLÄCHE	ABMESSUNGEN	CODE
● <b>Lab Tech 90</b>	mit Rückhalterand	900x750x2230 mm	50-090-101
	ohne Rückhalterand		50-090-102
	mit Spüle links		50-090-103
	mit Spüle rechts		50-090-104
● <b>Lab Tech 130</b>	mit Rückhalterand	1300x750x2230 mm	50-130-101
	ohne Rückhalterand		50-130-102
	mit Spüle links		50-130-103
	mit Spüle rechts		50-130-104
● <b>Lab Tech 150</b>	mit Rückhalterand	1500x750x2230 mm	50-150-101
	ohne Rückhalterand		50-150-102
	mit Spüle links		50-150-103
	mit Spüle rechts		50-150-104
	mit Doppelspüle		50-150-105
● <b>Lab Tech 180</b>	mit Rückhalterand	1800x750x2230 mm	50-180-101
	ohne Rückhalterand		50-180-102
	mit Spüle links		50-180-103
	mit Spüle rechts		50-180-104
	mit Doppelspüle		50-180-105

### Im Lieferumfang enthaltene Komponenten und optionale Zubehörteile

PRODUKT	CODE
Filter für Lösungsmittel	50-F018
Vorfilter aus synthetischer Faser	50-F007
HEPA-Filter	50-F005
UV-Lampe mit programmierbarer Selbstabschaltung und rollbarer Plane	50-500-057
Ersatzlampe für UV-System	50-500-070



## Färbung und Eindecken



### Aufsatzabsaugungen Bench Tech

Die Aufsatzabsaugungen Bench Tech ist die optimale Lösung, um eine vollkommen sicher Labortätigkeit zu gewährleisten. Diese kann auf jeder Laborbank angebracht werden und sorgt mithilfe ihres effizienten Mehrfachabsaugsystems für einen optimalen Schutz.

#### ● Eigenschaften

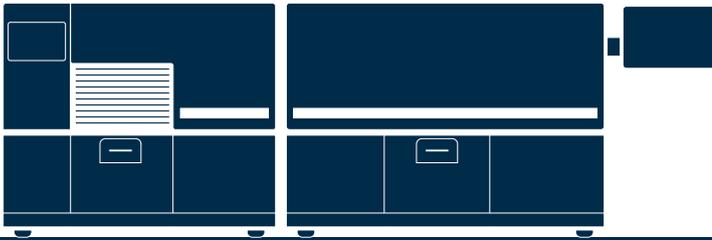
Absaugung:	1 regulierbarer Dreiphasen-Elektrosauger mit Funkenschutz
Beleuchtung:	2 LED-Röhren, gesamt 1500 Lux
Steuerpult:	Touchscreen-Monitor für die Steuerung, Kontrolle und Anzeige aller Funktionen

PRODUKT	ABMESSUNGEN	CODE
Bench Tech 90	900 x 750 x 1340 mm	50-090-201
Bench Tech 130	1300 x 750 x 1340 mm	50-130-201
Bench Tech 150	1500 x 750 x 1340 mm	50-150-201

#### Filter

Der Filteraustausch ist sehr vereinfacht, dank dem bequemen System von Bio Optica mit abnehmbarer Vorderplatte. Dieses System zeichnet alle Abzugshauben aus der Fertigung von Bio-Optica aus (Lab Tech, Trimming Tech, Bench Tech).

PRODUKT	CODE
HEPA-Filter	50-F005
Filter für Alkohol und Xylol	50-F004
Filter für Formalin	50-F003



Bio - Optica

### Manuelles Färbungsset

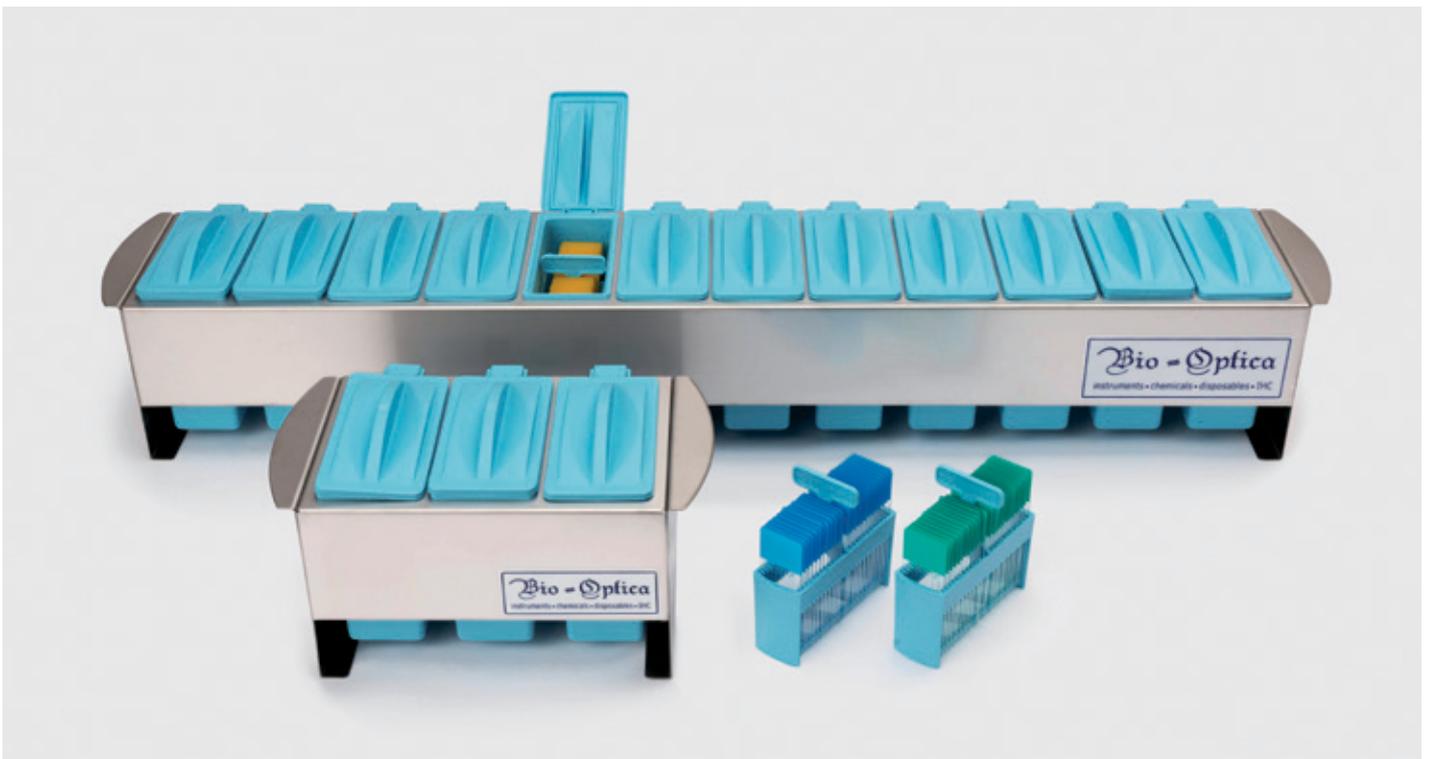
Das einfachste und kostengünstigste System für zytologische Färbungen aus thermoplastischem Harz: Das manuelle Färbungsset 10-10 besteht aus zwölf (12) Schalen mit Abdeckung (Fassungsvermögen 300 ml) in einer Stahlstruktur und einem Korb für 25 Objektträger. Die Produktversion für Hämatologie besteht aus nur drei Schalen mit Abdeckung und einem Korb.

Die Schalen und der Korb sind gegen Lösungsmittel und hohe Temperaturen (bis zu 170 °C) beständig und können auch in Mikrowellenherden verwendet werden.

PRODUKT	ANZ. SCHALEN	CODE
Set für Hämatologie	3	10-20
Färbungsset	12	10-10

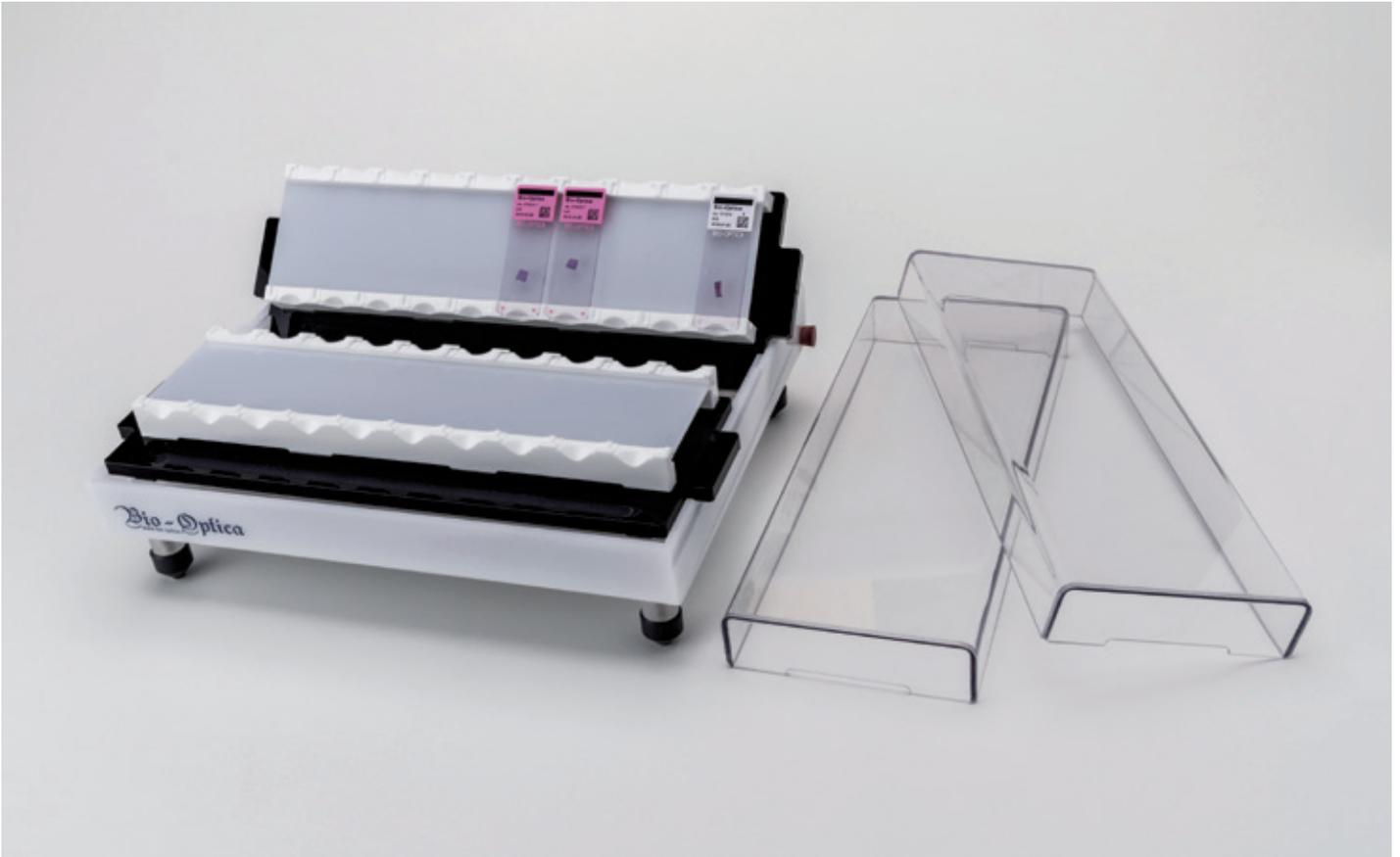
### ACCESSORI E RICAMBI

PRODUKT	KONFEKTION	CODE
Schale mit fixiertem Verschluss	12 Stk.	10-30
Schale mit separatem Verschluss (für Set altes Modell)	12 Stk.	10-33
Korb für 25 Objektträger mit Kunststoffgriff	6 Stk.	10-42





## Färbung und Eindecken



### „Slide Master“ für Spezialfärbungen und immunohistochemische Verfahren

Slide Master ist eine Halterung für Färbeverfahren (Trägerelement), optimal geeignet für manuelle und immunohistochemische Spezialfärbungen.

Diese Einheit verfügt über 20 Stationen, Feuchtkammer und Abdeckung. Sie ermöglicht eine Inkubation in horizontaler Position und die Reinigung in geneigter Position.

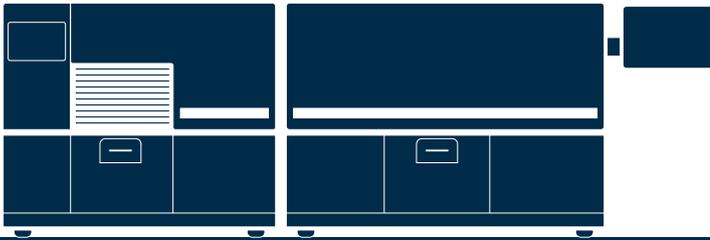
Die verstellbaren Füße und die Wasserwaage ermöglichen eine perfekte ebene Ausrichtung für eine effiziente Arbeit.

ABMESSUNGEN

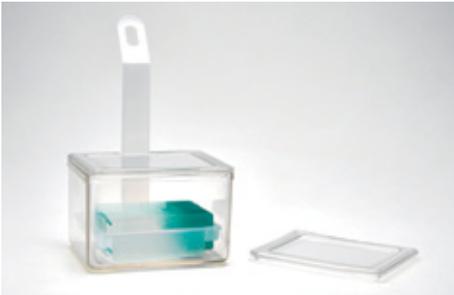
CODE

32 x 26 x 11 (l x p x h) cm

15-MEQ001



## Bio-Optica



### Kunststoff-Färbungsset

Bis zu 120 °C hitzebeständige Kuvette, mit 2 Abdeckungen. Eine für Totalverschluss, die zweite mit Spalt für die Einsetzung des Korbes während des Färbeverfahrens.

PRODUKT	KONFEKTION	CODE
Kuvette aus TPX (Abm. 81x101x70 mm)	4 Stk.	44-13091
Färbehälter mit 20 Positionen	2 Stk.	44-13092



### Färbungsset Glas

PRODUKT	CODE
Komplett-Set	10-2000
Kuvette mit Abdeckung (Abm. 81 x 101 x 70 mm) und Korb	10-1820
Färbehälter für 20 Objektträger	10-1910
Ersatzzangen für Korb 10-1910	10-2010



### Färbekuvetten

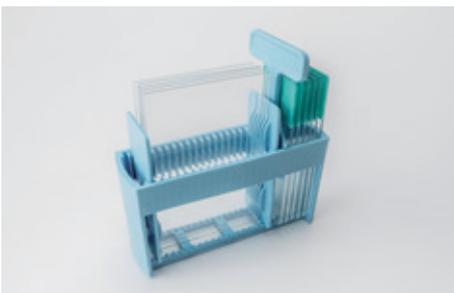
PRODUKT	KONFEKTION	CODE
Hellendahl aus Glas	1 Stk.	10-1410
Hellendahl aus TPX	4 Stk.	44-13101
Coplin aus Glas	1 Stk.	10-1710
Schefferdecker aus Glas	1 Stk.	10-1610
Schefferdecker aus TPX	1 Stk.	44-13111



### Timer

Labor-Kontaminat, lösungsmittelbeständig.

MODELL	KONFEKTION	CODE
Clip	1 pz.	44-10851
One hand	1 pz.	44-10852
Elektronisch	1 pz.	44-10853
Elektronisch-digital	1 pz.	44-06057A000



### Objektträger-Adapter für Makroschnitte

Verwendung: Mit Körben von automatischen und manuellen Färbeegeräten für die Färbung von Objektträgern mit Makroschnitten zusammen mit Standard-Objektträgern.

PRODUKT	KONFEKTION	CODE
Adapter für Objektträger für Makroschnitte	2 Stk.	20-E103/SL/R30A

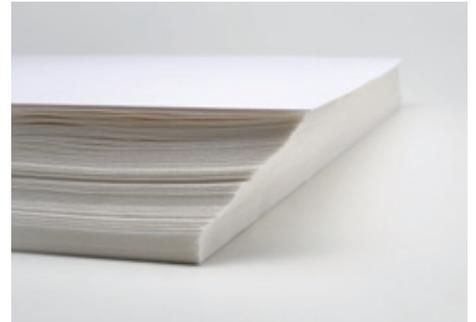


## Färbung und Eindecken

### Laborbank-Papier

Laborbank-Papier für alle Laborerfordernisse.

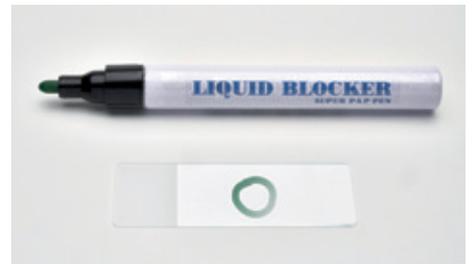
PRODUKT	ABMESSUNGEN	KONFEKTION	CODE
Plastifiziertes Papier	48 x 60 cm	100 Stk.	08-CA2000
Filterpapier	50 x 50 cm	500 Stk.	08-656



### Pap Pen

Legt zur Eingrenzung des Färbungsbereichs einen wachshaltigen und wasserabstoßenden Film auf dem Objektträger ab.

PRODUKT	DURCHMESSER SPITZE	KONFEKTION	CODE
Liquid Blocker	5 mm	1 Stk.	11-100
Liquid Blocker Mini	2 mm	1 Stk.	11-100M



### Histologie-Stift

Stift mit spezieller Permanent-Tinte, verfärbt während des Verarbeitungsprozesses nicht und gewährleistet eine sichere Identifikation der Präparate. Schreibt auf Glas, Metall, Porzellan und Kunststoff.

FARBE	KONFEKTION	CODE
Schwarz	12 Stk.	11-50



### Tube Checker

Stifte mit Spezialtinte für die unlöschbare Kennzeichnung von Einschlusskassetten. Die Tinte ist gegen Alkohol und Xylol beständig. Die Stifte verfügen über zwei Spitzen, eine feine und eine gröbere.

FARBE	KONFEKTION	CODE
Schwarz	1 Stk.	11-400

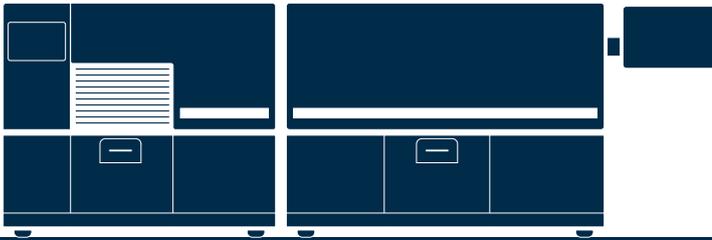


### Stift mit Diamantspitze

Für die unlöschbare Gravur auf Objektträger.

PRODUKT	KONFEKTION	CODE
Mit sechsseitigem Aluminium-Griff	1 Stk.	08-DS2F





Bio-Optica





## Färbung und Eindecken

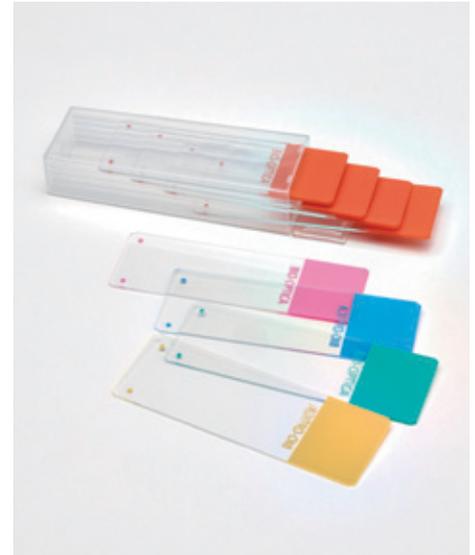
### Objektträger-Abdeckungen

Hochqualitative Objektträger, sauber und entfettet, original von Bio-Optica; cellophaniert, frei von Staub, Schmutz und Rissen.

Gegen enzymatische Behandlungen und Mikrowellen-Behandlungen (750–800 Watt) beständig.

Abmessungen: 25,5 x 75,5 mm.

AUF ANFRAGE SIND OBJEKTRÄGER MIT SPEZIELLEN ABMESSUNGEN VERFÜGBAR.



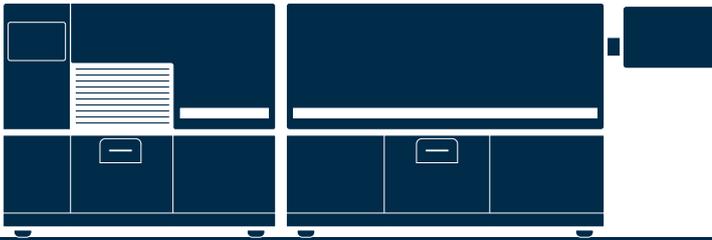
RAND	STREIFEN	KONFEKTION	CODE
● Geschnitten	Sandgestrahlt	2.500 Stk.	09-1000TB
● Geschliffen 90°- abgeschrägte Ecken 45°	Neutral	2.500 Stk.	09-1000M
● Geschliffen 90°- abgeschrägte Ecken 45°	Sandgestrahlt	2.500 Stk.	09-1000MB
● Geschliffen 90°- abgeschrägte Ecken 45°	Rosa	2.500 Stk.	09-1000
● Geschliffen 90°- abgeschrägte Ecken 45°	Blau	2.500 Stk.	09-1010
● Geschliffen 90°- abgeschrägte Ecken 45°	Grün	2.500 Stk.	09-1020
● Geschliffen 90°- abgeschrägte Ecken 45°	Weiß	2.500 Stk.	09-1030
● Geschliffen 90°- abgeschrägte Ecken 45°	Gelb	2.500 Stk.	09-1040
● Geschliffen 90°- abgeschrägte Ecken 45°	Orange	2.500 Stk.	09-1050
● Geschliffen 90°- abgeschrägte Ecken 45°	Weiß	72 Stk.	09-3000

mit positiver Ladung



### KOMPATIBILITÄT MIT DEN HANDELSÜBLICHEN SCHRIFTSYSTEMEN

CODE	HANDSCHRIFT	DRUCKER PRIMERA	THERMO-DRUCKER	DRUCKER LEICA
09-1000MB	✓	✗	✗	✗
09-1000	✓	✓	✓	✗
09-1010	✓	✓	✓	✗
09-1020	✓	✓	✓	✗
09-1030	✓	✓	✓	✗
09-1040	✓	✓	✓	✗
09-1050	✓	✓	✓	✗
09-3000	✓	✓	✓	✗



Bio - Optica

### Kit für manuelle Färbung

Die Kits für manuelle Färbung von Bio-Optica finden immer mehr Anklang sowohl bei den italienischen Benutzern als auch in den wichtigsten europäischen Ländern. Dieser Erfolg verdankt sich einigen speziellen Eigenschaften, zu denen unter anderem folgende gehören:

- Bequeme und schnelle Verwendbarkeit
- Reproduzierbarkeit der Resultate
- Gute Vorhersehbarkeit der anfallenden Kosten
- Optimale Sicherheit für die Benutzer
- Begrenzte Auswirkung auf die Umwelt

Nichtsdestotrotz engagiert sich Bio-Optica täglich für die weitere Verbesserung der Produkteigenschaften und der entsprechenden Einsatzmethoden. Diese Verbesserungen verdanken wir auch den Beobachtungen und den Empfehlungen und Vorschlägen unserer Kunden, die es uns ermöglichen, das hohe Qualitätsniveau unserer Produkte aufrechtzuerhalten.





## Färbung und Eindecken

### ALLGEMEINE HINWEISE

Für einen guten Erfolg der Verfahren empfehlen wir, die folgenden Hinweise zu beachten.

#### Mindestanzahl der Bestimmungen (der auszuführenden Tests)

Die Anzahl der Bestimmungen (Tests) wird mittels Annahme eines Reagenz-Verbrauchs von 10 Tropfen pro Test errechnet, wodurch auch eine bequeme Abdeckung von mittelgroßen Sektionen ermöglicht wird. Falls aufgrund der geringen Größe der Probe eine geringere Anzahl von Tropfen verwendet werden soll, muss man, um Ungleichgewichte zu vermeiden, die Reduktion vorsichtig auf jedes einzelne Reagenz ausweiten.

#### Verfahrenszeit

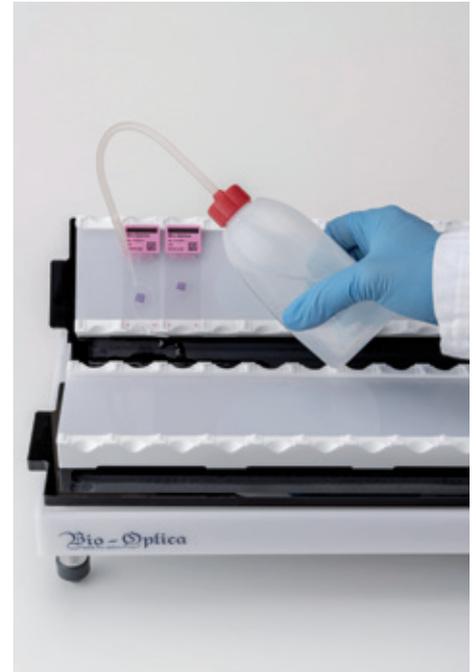
Die Verfahrenszeit wird anhand der Dauer der einzelnen im Verfahren vorgesehenen Passagen errechnet; davon ausgenommen sind die Zeiten, die für die Entparaffinierung, Hydratisierung bzw. Dehydratation des Schnitts verwendet werden.

#### Erforderliche Basis-Ausstattung

Für die Erstellung des Kits wurde von folgender Basis-Ausstattung ausgegangen:

- Slide Master, Code 15-MEQ0001, für die horizontale Färbung der Objektträger
- Besprühung mit destilliertem Wasser
- Zwei Reihen Lösungsmittel:  
In absteigender Folge zur Entparaffinierung und Zuführung von Wasser zu den Schnitten und in aufsteigender Folge zur Dehydratation und Aufhellung des Schnitts vor dem Eindecken mit der Objektträgerabdeckung.

Wir empfehlen die Verwendung von BioMount HM als Eindeckmedium.

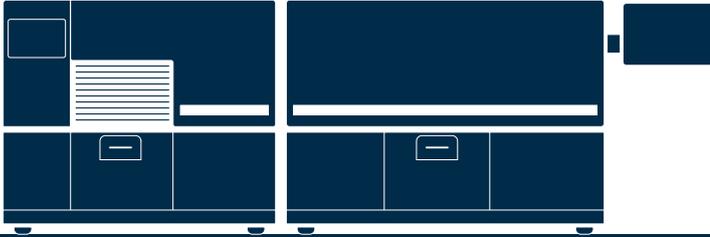


#### Ergänzende Ausstattung

Die einzelnen Anweisungen enthalten die Hinweise, welche Ausrüstungen nicht im Kit inkludiert für gewöhnlich vorhanden und für die Ausführung des Kits erforderlich sind.

#### Fixiermittel und Einschlussmedien

Die Verfahrenszeiten wurden anhand histologischer Schnitte FFPE.



# Bio - Optica

## Afog

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Afog Acid Fuchsin Orange G**

04-021002

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	22 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	15-25 °C
Ergänzende Ausrüstung	Nicht erforderlich

### Anwendung

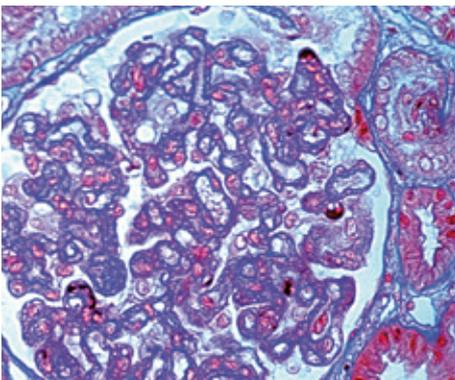
Referenzmethode zum Nachweis von Proteinablagerungen bei der Nierenbiopsie.  
Empfohlenes Fixiermittel: Bouin-Lösung.

### Methode

- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) 5 Tropfen des Reagens A und 5 Tropfen des Reagens B auf den Schnitt bringen: 10 Minuten einwirken lassen.
- 3) 5 Minuten in Leitungswasser spülen.
- 4) 10 Tropfen des Reagens C auf den Schnitt geben: 5 Minuten einwirken lassen.
- 5) In destilliertem Wasser spülen.
- 6) 10 Tropfen des Reagens D auf den Schnitt geben: 5 Minuten einwirken lassen.
- 7) In destilliertem Wasser spülen.
- 8) Rasch in aufsteigenden Alkoholbädern entwässern, dabei 1 Minute im letzten reinen Alkohol stehen lassen; Xylol und Fixiermittel.

NIERE

### Resultate



#### Resultat

Kollagenfibrillen	blau
Kerne	schwarz
Erythrozyten, Zytoplasma	orangerosa
Elastische Fasern	blassrosa – gelb oder farblos
Proteinablagerungen	rot



## Färbung und Eindecken

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

### AgNOR

● <b>AgNOR</b>	04-045801
Mindestanzahl der Bestimmungen	12 Präparate (bis zu 4 Objektträger pro Präparat)
Verfahrenszeit	30 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	1 Jahr
Lagerungsbedingungen	15-25 °C
Ergänzende Ausrüstung	Glasstab, Tröge für das Spülen in destilliertem Wasser

### Anwendung

Methode zum Nachweis von argentaffinen Proteinen (100 kD), die in der nukleolären Organisationsregion (NOR) in paraffineingebetteten Schnitten und Abstrichen vorhanden sind.

### Methode

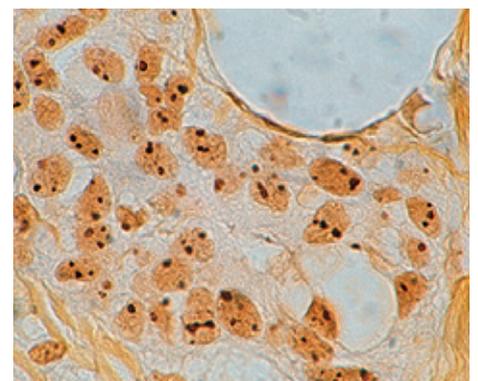
- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) Vorbereitung Arbeitslösung: Den Behälter für Objektträger in die dafür vorgesehene Polystyrolhalterung stellen. In den Behälter den gesamten Inhalt des Fläschchens A zusammen mit dem gesamten Inhalt des Fläschchens B geben. Kurz mit einem zuvor in destilliertem Wasser gespülten Glasstab umrühren.
- 3) Den Schnitt in die Lösung geben und bei Raumtemperatur 30 Minuten im Dunkeln inkubieren.
- 4) In 3 Spülvorgängen mit jeweils frischem destilliertem Wasser sorgfältig spülen.
- 5) 10 Tropfen des Reagens C auf den Schnitt geben: 1 Minute einwirken lassen.
- 6) In destilliertem Wasser spülen.
- 7) In aufsteigenden Alkoholbädern, Xylol und Fixiermittel entwässern.

### Resultat

AgNOR, argentaffine Granula      schwarz

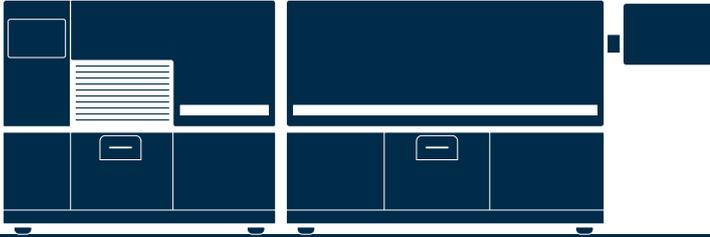
### Resultate

BRUST



### HINWEISE

- Zum Spülen muss destilliertes Wasser hervorragender Qualität verwendet werden.
- Keine polylysinisierten Objektträger verwenden.
- Verwendung von Metallgegenständen (Körbe, Pipetten) vermeiden.
- Nach der Fixierung die Objektträger im Dunkeln lagern.



# Bio-Optica

## Alcianblau pH 0.5

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Alcianblau pH 0.5**

04-165812

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	50 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	15-25 °C
Ergänzende Ausrüstung	Nicht erforderlich

### Anwendung

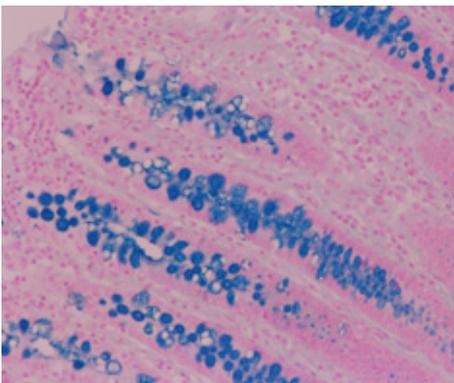
Empfohlene Methode für den Nachweis von stark schwefelnden Mucinen.

### Methode

- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) 10 Tropfen des Reagens A auf den Schnitt geben; 3 Minuten einwirken lassen.
- 3) Ohne zu spülen den Objektträger abtropfen lassen und 10 Tropfen des Reagens B auf den Schnitt geben: 30 Minuten einwirken lassen.
- 4) Ohne zu spülen den Objektträger abtropfen lassen und 10 Tropfen des Reagens C auf den Schnitt geben: 10 Minuten einwirken lassen.
- 5) In destilliertem Wasser spülen.
- 6) 10 Tropfen des Reagens D auf den Schnitt geben: 5 Minuten einwirken lassen.
- 7) In destilliertem Wasser spülen.
- 8) In aufsteigenden Alkoholbädern, Xylol und Fixiermittel entwässern.

DARM

### Resultate



#### Resultat

Stark geschwefelte Mucine	blau
Kerne	rot



## Färbung und Eindecken

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Alcianblau pH 1.0**

04-166802

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	50 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	15-25° C
Ergänzende Ausrüstung	Nicht erforderlich

## Alcianblau pH 1.0

### Anwendung

Empfohlene Methode für den Nachweis von sauren Mucopolysacchariden auf Gewebeschnitten.

### Methode

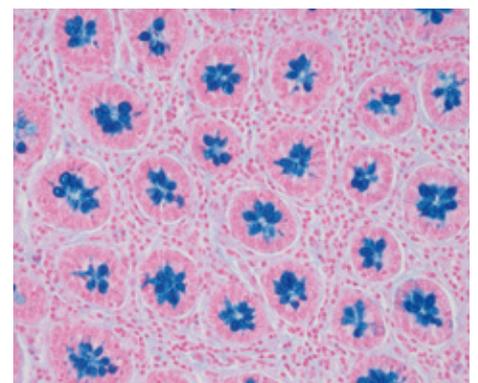
- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) 10 Tropfen des Reagens A auf den Schnitt geben: 30 Minuten einwirken lassen.
- 3) Ohne zu spülen den Objektträger abtropfen lassen und 10 Tropfen des Reagens B auf den Schnitt geben: 10 Minuten einwirken lassen.
- 4) In destilliertem Wasser spülen.
- 5) 10 Tropfen des Reagens C auf den Objektträger geben: 5 Minuten einwirken lassen.
- 6) In destilliertem Wasser spülen.
- 7) In aufsteigenden Alkoholbädern, Xylol und Fixiermittel entwässern.

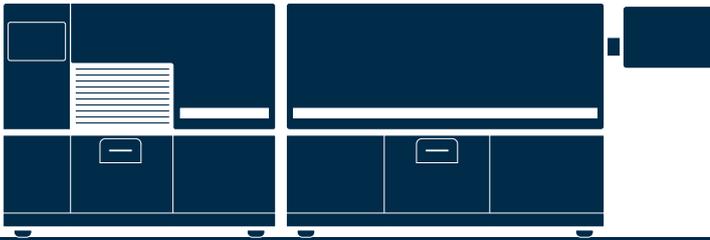
### Resultat

Saure Mucopolysaccharide	blau – türkisblau
Kerne	rot

### Resultate

KOLON





# Bio-Optica

## Alcianblau pH 2.5

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Alcianblau pH 2.5**

04-160802

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	50 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	15-25 °C
Ergänzende Ausrüstung	Nicht erforderlich

### Anwendung

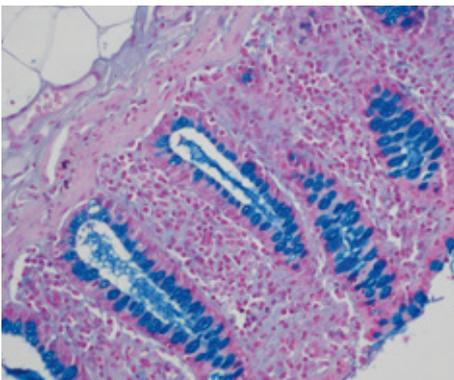
Empfohlene Methode für den Nachweis von sauren Mucopolysacchariden auf Gewebeschnitten.

### Methode

- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) 10 Tropfen des Reagens A auf den Schnitt geben: 30 Minuten einwirken lassen.
- 3) Ohne zu spülen den Objektträger abtropfen lassen und 10 Tropfen des Reagens B auf den Schnitt geben: 10 Minuten einwirken lassen.
- 4) In destilliertem Wasser spülen.
- 5) 10 Tropfen des Reagens C auf den Objektträger geben: 5 Minuten einwirken lassen.
- 6) In destilliertem Wasser spülen.
- 7) In aufsteigenden Alkoholbädern, Xylol und Fixiermittel entwässern.

DARM

### Resultate



#### Resultat

Saure Mucopolysaccharide	blau - türkisblau
Kerne	rot



## Färbung und Eindecken

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Alcianblau pH 2.5 - pH 1**

04-161802

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	50 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	15-25 °C
Ergänzende Ausrüstung	Nicht erforderlich

## Alcianblau pH 2.5 - pH 1

### Anwendung

Empfohlene Methode für den Nachweis und die Differenzierung von sauren Mucopolysacchariden auf Gewebeschnitten.

Für den Nachweis und die Differenzierung von schwefelnden von schwach schwefelnden Mucinen, Hyaluronsäure und Sialomucinen sieht die Methode die Verwendung von 2 Serienschnitten vor.

Durch Behandlung des ersten Elements mit der Färbelösung Alcianblau pH 2,5 und des folgenden mit der Lösung Alcianblau pH 1 ist es durch Vergleich der Präparate möglich, die schwach geschwefelten Mucine, Hyaluronsäuren und Sialomucinen zu differenzieren.

### Methode

#### METHODE FÜR pH 2,5

- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) 10 Tropfen des Reagens A auf den Schnitt geben; 30 Minuten einwirken lassen.
- 3) Ohne zu spülen den Objektträger abtropfen lassen und 10 Tropfen des Reagens B auf den Schnitt geben: 10 Minuten einwirken lassen.
- 4) In destilliertem Wasser spülen.
- 5) In aufsteigenden Alkoholbädern, Xylol und Fixiermittel entwässern.

#### METHODE FÜR pH 1.0

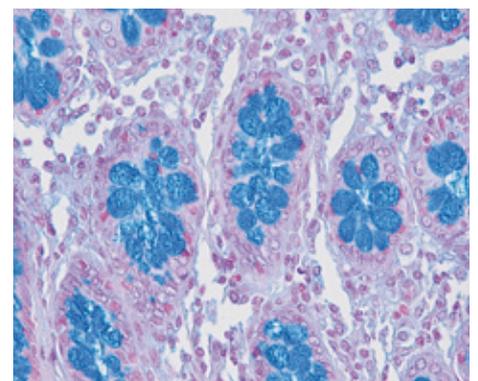
- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) 10 Tropfen des Reagens C auf den Schnitt geben: 30 Minuten einwirken lassen.
- 3) Ohne zu spülen den Objektträger abtropfen lassen und 10 Tropfen des Reagens D auf den Schnitt geben: 10 Minuten einwirken lassen.
- 4) In destilliertem Wasser spülen.
- 5) In aufsteigenden Alkoholbädern, Xylol und Fixiermittel entwässern.

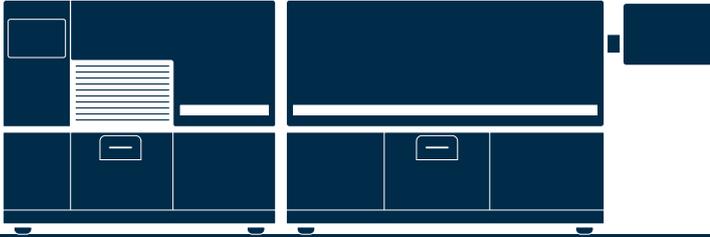
### Resultat

Saure Mucopolysaccharide blau - türkisblau

### Resultate

KOLON





# Bio - Optica

## Alcianblau pH 2.5 P.A.S.

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Alcianblau pH 2,5 PAS**

04-163802

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	1 Stunde und 25 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	1 Jahr
Lagerungsbedingungen	2-8 °C
Ergänzende Ausrüstung	Nicht erforderlich

### Anwendung

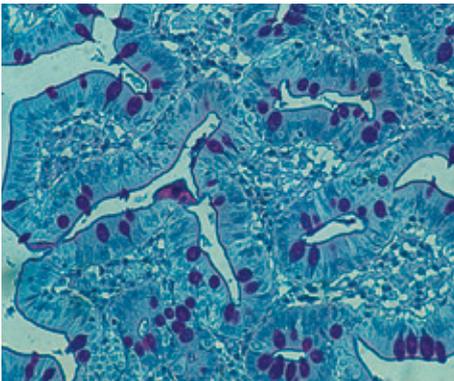
Kombinierte Methode für die Differenzierung von sauren Mucinen, neutralen Mucinen und Kohlenhydraten aus Gewebeschnitten.

### Methode

- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) 10 Tropfen des Reagens A auf den Schnitt geben: 30 Minuten einwirken lassen.
- 3) Ohne zu spülen den Objektträger abtropfen lassen und 15 Tropfen des Reagens B auf den Schnitt geben: 10 Minuten einwirken lassen.
- 4) 5 Minuten in Leitungswasser und 2 Minuten in destilliertem Wasser spülen.
- 5) 10 Tropfen des Reagens C auf den Schnitt geben; 10 Minuten einwirken lassen.
- 6) In destilliertem Wasser spülen.
- 7) 10 Tropfen des Reagens D auf den Schnitt geben: 20 Minuten einwirken lassen.
- 8) In destilliertem Wasser spülen.
- 9) 10 Tropfen des Reagens E auf den Schnitt geben: 2 Minuten einwirken lassen.
- 10) Ohne zu spülen den Objektträger abtropfen lassen und 10 Tropfen des Reagens F auf den Schnitt geben: 3 Minuten einwirken lassen.
- 11) In destilliertem Wasser spülen.
- 12) 10 Tropfen des Reagens G auf den Schnitt geben: 2 Minuten einwirken lassen.
- 13) 5 Minuten in fließendem Leitungswasser färben lassen.
- 14) In aufsteigenden Alkoholbädern, Xylol und Fixiermittel entwässern.

DARM

### Resultate



#### Resultat

P.A.S-positive Substanzen	magentarot
Saure Mucopolysaccharide	blau - türkisblau
Einige saure Mucine und Knorpel	purpurrot bis dunkelblau



## Färbung und Eindecken

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

- **Alciangelb – toluidinblau für Helicobacter pylori** 04-169812

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	25 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	15-25 °C
Ergänzende Ausrüstung	Nicht erforderlich

## Alciangelb – toluidinblau

### Anwendung

Kombinierte Methode für den Nachweis von Helicobacter pylori und epithelialen Mucinen auf gastrischen Gewebeschnitten; empfohlene Dicke des Schnitts: 5 Mikron.

### Methode

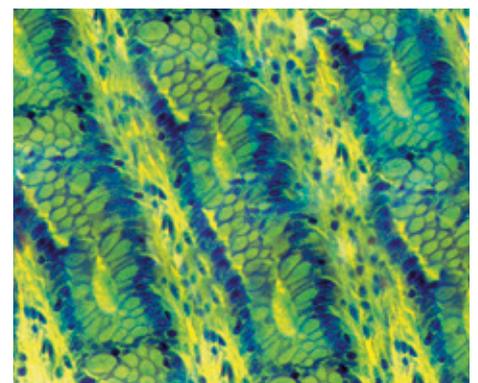
- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) 10 Tropfen des Reagens A auf den Schnitt geben; 10 Minuten einwirken lassen.
- 3) Sorgfältig in destilliertem Wasser spülen.
- 4) 10 Tropfen des Reagens B auf den Schnitt geben; 5 Minuten einwirken lassen.
- 5) 2 Minuten in Leitungswasser spülen.
- 6) 10 Tropfen des Reagens C auf den Objektträger geben; 5 Minuten einwirken lassen.
- 7) Sorgfältig in destilliertem Wasser spülen.
- 8) 8 Tropfen des Reagens D und 2 Tropfen des Reagens E auf den Schnitt bringen: 3 Minuten einwirken lassen.
- 9) Sorgfältig in destilliertem Wasser spülen.
- 10) An der Luft trocknen lassen.
- 11) In Alkohol, Xylol und Fixiermittel entwässern.

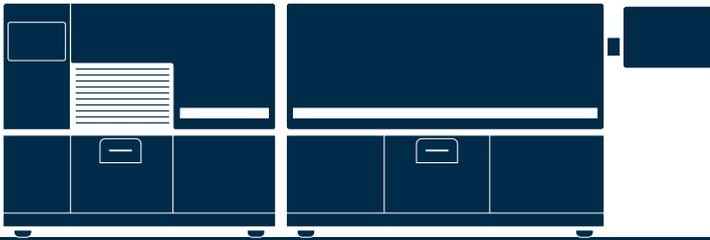
### Resultat

Helicobacter pylori	blau
Mucine	gelb
Hintergrund	blau

### Resultate

DARM





# Bio-Optica

## Amylase für den enzymatischen Abbau

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

- **Amylase – für den enzymatischen Abbau**

04-140808

Mindestanzahl der Bestimmungen 100

Verfahrenszeit 10 Minuten

Haltbarkeit des Produkts 1 Jahr

Lagerungsbedingungen 2-8 °C

Ergänzende Ausrüstung Vertikale Schale

### Anwendung

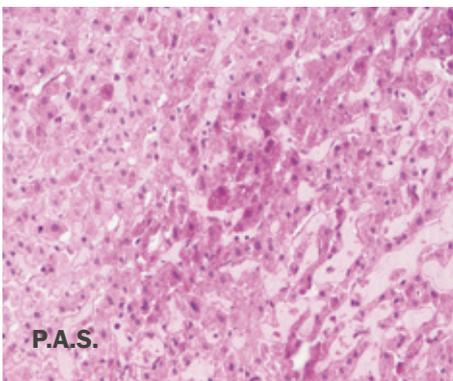
Eliminierung von Glykogen aus

- dem hepatischen Gewebe, paraffineingebetteten Schnitten: Der Verdau auf histologischem Schnitt mit einer Amylase-Lösung ist dann indiziert, wenn das Glykogen eliminiert werden soll, um ausschließlich die neutralen epithelialen Mucine zu beobachten. Dabei handelt es sich um eine bevorzugte Methode in der Leberbiopsie.

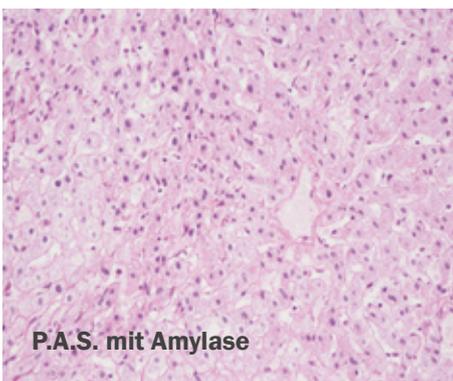
- Muskelgewebe: Die Untersuchung von anliegenden kryostatischen Schnitten, von denen eine mit Amylase behandelt wurde, ermöglicht eine qualitative Bewertung des Vorhandenseins von Glykogen.

LEBER

### Resultate



LEBER



### Methode

- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) Die Amylase-Lösung auf Raumtemperatur bringen.
- 3) Den Schnitt mit der Amylase-Lösung bedecken: 10 Minuten bei Raumtemperatur einwirken lassen.
- 4) Den Objektträger mehrmals in destilliertem Wasser spülen.
- 5) Wie gewohnt mit der PAS-Reaktion fortfahren.

### Resultat

Die Eliminierung von Glykogen ist nach der PAS-Reaktion beim Vergleich des Probenschnitts mit einem benachbarten, nicht mit Amylase behandelten Schnitt desselben Präparats feststellbar.



## Färbung und Eindecken

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Azan Färbung**

04-001802

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	1 Stunde und 40 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	15-25 °C
Ergänzende Ausrüstung	Vertikale Schale für Histologie, Ofen

## Azan Färbung

### Anwendung

Empfohlene Methode für das Bindegewebe, besonders indiziert für Muskelfasern, Gliazellen, Kollagen, Retikulum, glomeruläres Stroma der Niere, Erythrozyten und nukleäres Chromatin auf histologischen Schnitten.

### Methode

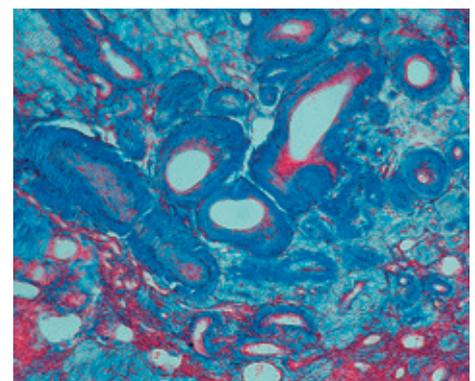
- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) Den Schnitt im Reagens A bei 56 °C im Ofen 30 Minuten inkubieren. Dann aus dem Ofen nehmen und 5 Minuten warten. Den Farbstoff im Fläschchen A ohne Filterung recyceln.
- 3) In destilliertem Wasser spülen.
- 4) 10 Tropfen der Lösung B auf den Schnitt geben; 1 Minute einwirken lassen.
- 5) Auf Filterpapier abtropfen lassen, dann 10 Tropfen des Reagens C auf den Schnitt geben: 1 Minute einwirken lassen.
- 6) Auf Filterpapier abtropfen lassen, dann 10 Tropfen des Reagens D auf den Schnitt geben: 30 Minuten einwirken lassen.
- 7) Auf Filterpapier abtropfen lassen, dann ohne zu spülen 10 Tropfen des Reagens E auf den Schnitt geben: 30 Minuten einwirken lassen.
- 8) Schnell in Ethanol 95 % spülen. In aufsteigenden Alkoholbädern entwässern; Xylol und Fixiermittel.

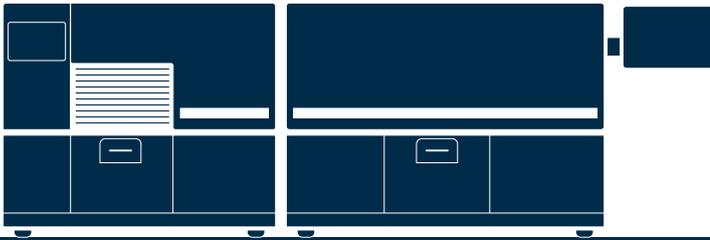
### Resultat

Kollagen, Retikulum, basophile zytoplasmatische Granula der Hypophyse, juxtaglomeruläre Granula und glomeruläres Stroma der Niere	blau
Neurofibrillen (Neuroglia)	rötlich
Muskel	orange
Kerne, Erythrozyten und acidophile Granula der Hypophyse	rot
Zytoplasmatische Granula der Delta-Zellen der Hypophyse	blau

### Resultate

EIERSTOCK





# Bio - Optica

## Bielschowsky

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

- **Bielschowsky für Neurofibrillen** 04-040805

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	45 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	1 Jahr
Lagerungsbedingungen	2-8 °C
Ergänzende Ausrüstung	Ofen, Coplin-Färbetrog 50 ml, Glasstab

### Anwendung

Empfohlene (optionale) Methode zur Darstellung von Neurofibrillen, Axonen, Dendriten, senilen Plaques.

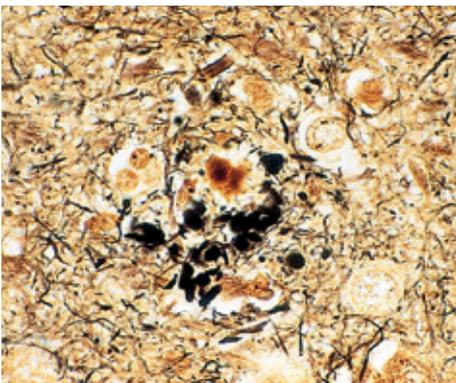
Verwendbar auf formalinfixierten (10 %) und paraffineingebetteten Schnitten mit einer Stärke von 8-10 µm.

### Methode

- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) Den Objektträger in die Feuchtkammer einsetzen. 10 Tropfen des Reagens A auf den Schnitt geben, die Abdeckung schließen und bei 40 °C im Ofen 15 Minuten inkubieren.
- 3) Den Objektträger aus der Feuchtkammer nehmen und den Schnitt sorgfältig in destilliertem Wasser spülen.
- 4) Den Objektträger wieder in die Feuchtkammer einsetzen. 10 Tropfen des Reagens B auf den Schnitt geben, die Abdeckung schließen und bei 50/55 °C im Ofen 20 Minuten inkubieren. Während dieser Inkubationsphase die Reduktionslösung folgendermaßen vorbereiten: In einen Coplin-Trog 50 ml destilliertes Wasser geben und 20 Tropfen des Reagens C, 8 Tropfen des Reagens D, 8 Tropfen des Reagens E und 8 Tropfen des Reagens F hinzufügen.  
Kurz mit einem Glasstab umrühren.
- 5) Ohne zu spülen den Objektträger abtropfen lassen und in die Reduktionslösung geben: 1-2 Minuten einwirken lassen.
- 6) Zweimal in destilliertem Wasser spülen.
- 7) 10 Tropfen des Reagens G auf den Schnitt geben: 3 Minuten einwirken lassen.
- 8) Zweimal in destilliertem Wasser spülen.
- 9) In aufsteigenden Alkoholbädern, Xylol und Fixiermittel entwässern.

GROSSHIRNRINDE

### Resultate



#### Resultat

Neurofibrillen und senile Plaques	schwarz
Background	gelb bis braun

### HINWEISE

Das Gelingen der Reaktion hängt von der genauen Einhaltung der folgenden Regeln ab:

- Immer destilliertes oder deionisiertes Wasser von guter Qualität und ohne Chlor verwenden.
- Nur gründlich gereinigte Glas- oder Kunststoffgeräte verwenden.
- Niemals Metallgegenstände (Zangen etc.) mit den Lösungen in Kontakt bringen.



## Färbung und Eindecken

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Brown - Brenn für bakterien**

04-100807

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	8 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	15-25 °C
Ergänzende Ausrüstung	Nicht erforderlich

## Brown - Brenn

### Anwendung

Methode zur Differenzierung gram-positiver und gram-negativer Bakterien auf histologischen Schnitten und Abstrichen.

### Methode

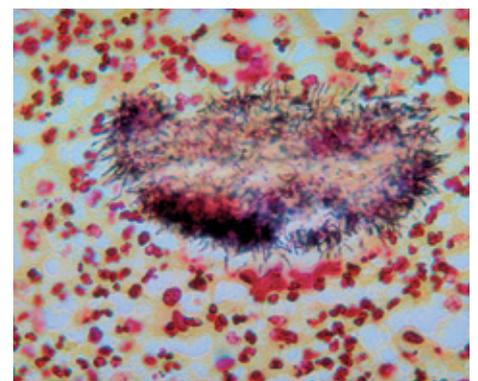
- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) 8 Tropfen des Reagens A und 2 Tropfen des Reagens B auf den Schnitt bringen: 1 Minute einwirken lassen.
- 3) In destilliertem Wasser spülen.
- 4) 10 Tropfen des Reagens C auf den Schnitt geben: 3 Minuten einwirken lassen
- 5) In destilliertem Wasser spülen und den Objektträger mit Filterpapier abtrocknen.
- 6) 10 Tropfen des Reagens D auf den Schnitt geben: 1 Minute einwirken lassen.
- 7) Ohne zu spülen abtropfen lassen und 10 Tropfen des Reagens E auf den Schnitt geben: 1 Minute einwirken lassen
- 8) In destilliertem Wasser spülen und den Objektträger mit Filterpapier abtrocknen.
- 9) 10 Tropfen des Reagens F auf den Schnitt geben; 1 Minute einwirken lassen.
- 10) Ohne zu spülen abtropfen lassen und 10 Tropfen des Reagens G auf den Schnitt geben: 30 Sekunden einwirken lassen.
- 11) Xylol und Fixiermittel.

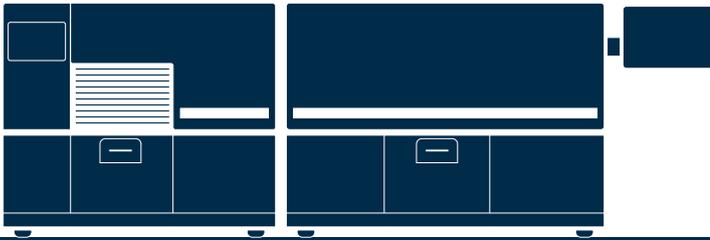
### Resultat

Gram-positive Bakterien	blau
Gram-negative Bakterien	rot
Actinomyceten (Nocardia)	blau
Kerne	rot
Andere Gewebebestandteile	gelb

### Resultate

EIERSTOCK





# Bio-Optica

## Dane

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Dane für Keratin, modifiziert**

04-220822

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	40 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	15-25 °C
Ergänzende Ausrüstung	Nicht erforderlich

## Anwendung

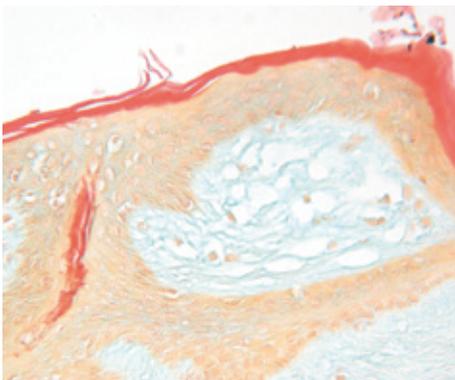
Für die Darstellung von Präkeratin, Keratin und Mucin auf histologischen Schnitten, daher besonders in der Hautpathologie indiziert.

## Methode

- 1) Schnitt entparaffinieren und in destilliertes Wasser geben.
- 2) 10 Tropfen des Reagens A auf den Schnitt geben: 10 Minuten einwirken lassen.
- 3) 5 Minuten in fließendem Leitungswasser färben lassen.
- 4) 10 Tropfen des Reagens B auf den Schnitt geben; 3 Minuten einwirken lassen.
- 5) 3 Minuten in Leitungswasser spülen.
- 6) 10 Tropfen des Reagens C auf den Schnitt geben: 5 Minuten einwirken lassen.
- 7) In Leitungswasser spülen.
- 8) 10 Tropfen des Reagens D auf den Schnitt geben: 13 Minuten einwirken lassen.
- 9) In destilliertem Wasser spülen und rasch in aufsteigenden Alkoholbädern entwässern, dabei 1 Minute im letzten reinen Alkohol, Xylol und Fixiermittel stehen lassen.

HAUT

## Resultate



### Resultat

Präkeratin und Keratin	orange, rot-orange
Mucine	türkisblau
Kerne	orange-braun



## Färbung und Eindecken

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Diastase – für den enzymatischen Abbau**

04-140805

Mindestanzahl der Bestimmungen	40
Verfahrenszeit	30 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	1 Jahr
Lagerungsbedingungen	2-8 °C
Ergänzende Ausrüstung	Vertikale Schale

### Anwendung

Der Abbau auf histologischem Schnitt mit einer Diastaselösung ist dann indiziert, wenn das Glykogen eliminiert werden soll, um nur die neutralen epithelialen Mucine zu beobachten. Dabei handelt es sich um eine bevorzugte Methode in der Leberbiopsie.

### Methode

- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) Die Diastaselösung auf Raumtemperatur bringen.
- 3) Den Objektträger 30 Minuten bei Raumtemperatur inkubieren.
- 4) Den Objektträger mehrmals in destilliertem Wasser spülen.
- 5) Wie gewohnt mit der PAS-Reaktion fortfahren.

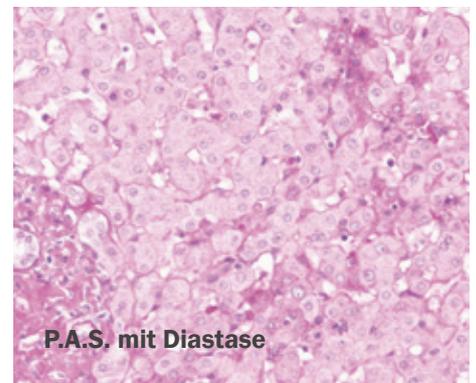
### Resultat

Die Entfernung von Glykogen ist nach der PAS-Reaktion beim Vergleich des Probenschnitts mit einem benachbarten, nicht mit Diastase behandelten Schnitt desselben Präparats feststellbar.

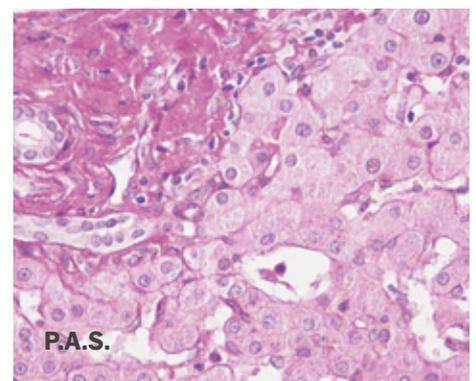
## Diastase für den enzymatischen Abbau

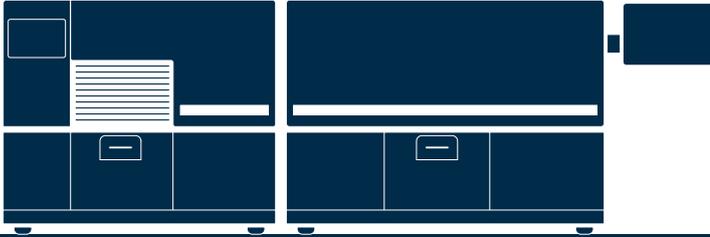
### Resultate

LEBER



LEBER





# Bio-Optica

## Kolloidales Eisen

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Kolloidal-Eisen für saure Mucine**

04-180809

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	1 Stunde und 35 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	15-25 °C
Ergänzende Ausrüstung	vertikaler Histologie-Färbetrog 50 ml, Messzylinder und Glasstab

### Anwendung

Empfohlene Methode zur Darstellung von sauren Mucinen.

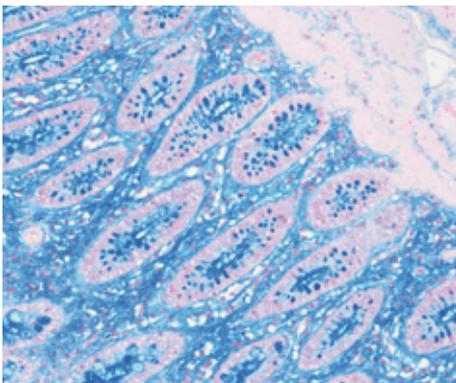
Spezifität: Durch die Reaktion wird das Vorhandensein von sauren Mucinen (Speichel und Solfomucin) nachgewiesen, deren saure Gruppen sich beim pH der Reaktion in anionischer Form finden und somit in der Lage sind, einen stabilen Komplex mit positivem dreiwertigem Eisen zu bilden.

### Methode

- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) 10 Tropfen des Reagens A auf den Schnitt geben; 2 Minuten einwirken lassen.
- 3) Feuchtkammer folgendermaßen vorbereiten: das Filterpapierscheibchen mit ca. 1 ml destilliertem Wasser durchtränken, den Objektträger einsetzen und 5 Tropfen des Reagens B und 5 Tropfen des Reagens C auf den Schnitt geben. Die Abdeckung schließt und 1 Stunde inkubieren.
- 4) Ohne zu spülen den Objektträger abtropfen lassen und 10 Tropfen des Reagens D darauf geben: 1 Minute einwirken lassen. Abtropfen lassen und den Schritt wiederholen.
- 5) Ohne zu spülen den Objektträger abtropfen lassen und 10 Tropfen des Reagens E darauf geben: 1 Minute einwirken lassen. Abtropfen lassen und den Schritt wiederholen.
- 6) Den Objektträger abtropfen lassen.
- 7) Die Kaliumferrocyanidlösung folgendermaßen vorbereiten: Den gesamten Inhalt des Fläschchens F in einen 50ml-Coplin-Trog geben. In der genannten Reihenfolge 30 ml destilliertes Wasser und 4 ml des Reagens G hinzugeben. Kurz umrühren. Den Schnitt 10 Minuten lang eintauchen.
- 8) Sorgfältig in destilliertem Wasser spülen.
- 9) 10 Tropfen des Reagens H auf den Schnitt geben: 5 Minuten einwirken lassen.
- 10) In destilliertem Wasser spülen.
- 11) In Ethanol 95 % Xylol und Fixiermittel entwässern.

DARM

### Resultate



#### Resultat

Saure Mucine	blau
Zellkerne	rot



## Färbung und Eindecken

### Feulgen-Färbung

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

- **Feulgen - Reaktion für DNS** 04-120802

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	1 Stunde und 5 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	1 Jahr
Lagerungsbedingungen	2-8 °C
Ergänzende Ausrüstung	Nicht erforderlich

### Anwendung

Diese Methode wird für den Nachweis von Desoxyribonucleinsäure (DNS) auf Gewebeschnitten verwendet.

### Methode

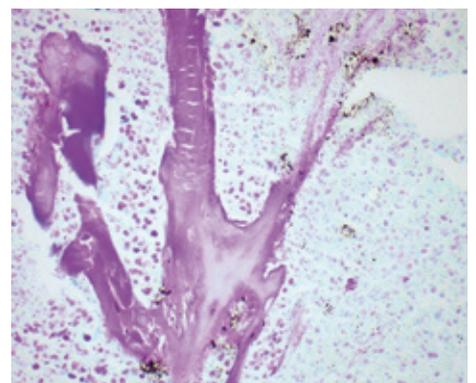
- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) 10 Tropfen des Reagens A auf den Schnitt geben; 40 Minuten einwirken lassen.  
ACHTUNG: Das Reagens A ist ätzend. Vorsichtig und in sauberer Umgebung handhaben. Den Kontakt mit Haut und Augen vermeiden. Schutzhandschuhe und Schutzbrillen tragen.
- 3) Zweimal in destilliertem Wasser spülen.
- 4) 10 Tropfen des Reagens B auf den Schnitt geben; 10 Minuten einwirken lassen.
- 5) Ohne zu spülen den Objektträger abtropfen lassen und 10 Tropfen des Reagens C darauf geben: 2 Minuten einwirken lassen.
- 6) Ohne zu spülen den Objektträger abtropfen lassen und 10 Tropfen des Reagens D darauf geben: 3 Minute einwirken lassen.
- 7) 5 Minuten in fließendem Leitungswasser spülen.
- 8) In aufsteigenden Alkoholbädern, Xylol und Fixiermittel entwässern.

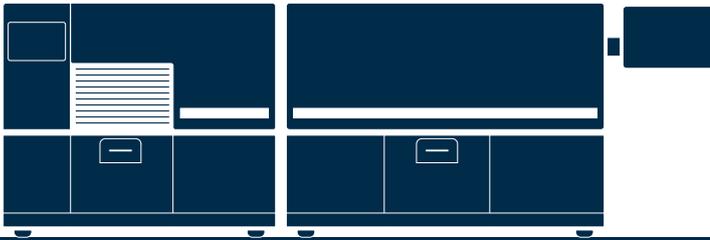
### Resultat

DNS magentarot

### Resultate

LUNGE





# Bio-Optica

## Fouchet Färbung

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Fouchet Färbung für Bilirubin**

04-121872

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	35 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	15-25 °C
Ergänzende Ausrüstung	Nicht erforderlich

### Anwendung

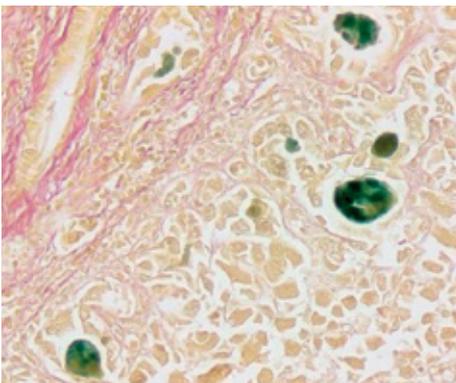
Für den Nachweis des Bilirubinpigments auf Gewebeschnitten.

### Methode

- 1) Schnitte in destilliertes Wasser geben.
- 2) 5 Tropfen des Reagens A auf den Schnitt geben und 5 Tropfen des Reagens B hinzugeben: 5 Minuten einwirken lassen.
- 3) In destilliertem Wasser spülen.
- 4) 10 Tropfen des Reagens C auf den Schnitt geben: 7 Minuten einwirken lassen.
- 5) Ohne zu spülen Objektträger abtropfen lassen und zuerst mit Filterpapier und anschließend 5 Minuten an der Luft trocknen.
- 6) Reiner Alkohol (Alkohol absolut), 15 Sekunden, Xylol und Fixiermittel.

BILIRUBINABLAGERUNGEN

### Resultate



#### Resultat

Bilirubin	grün
Bindegewebe	rot
Kollagen	gelb



## Färbung und Eindecken

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

- **Fuchsin - Paraldehyd – Gomori Färbung** 04-045872

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	1 Stunde und 15 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	15-25° C
Ergänzende Ausrüstung	Nicht erforderlich

### Anwendung

Für die Darstellung von elastischen Fasern und Sekretgranula in den Alpha- und Betazellen der Langerhans-Inseln des endokrinen Pankreas auf histologischen Schnitten.

### Methode

- 1) Schnitte in destilliertes Wasser geben.
- 2) 5 Tropfen des Reagens A auf den Schnitt geben und 5 Tropfen des Reagens B hinzugeben: 10 Minuten einwirken lassen.
- 3) In destilliertem Wasser spülen.
- 4) 10 Tropfen des Reagens C auf den Schnitt geben, 5 Minuten einwirken lassen.
- 5) In destilliertem Wasser spülen.
- 6) 10 Tropfen des Reagens D auf den Schnitt geben, 5 Minuten einwirken lassen.
- 7) Ohne zu spülen den Objektträger abtropfen lassen und in die Feuchtkammer geben. Dann 10 Tropfen des Reagens E auf den Schnitt geben: 20 Minuten einwirken lassen.
- 8) Objektträger abtropfen lassen und 10 Tropfen des Reagens F auf den Schnitt geben; 10 Minuten einwirken lassen.
- 9) Den Objektträger in destilliertem Wasser spülen.
- 10) 10 Tropfen des Reagens G auf den Schnitt geben, 10 Minuten einwirken lassen.
- 11) In destilliertem Wasser spülen.
- 12) 10 Tropfen des Reagens H auf den Schnitt geben; 30 Sekunden einwirken lassen.
- 13) In destilliertem Wasser spülen und mit Alkohol 95 und reinem Alkohol (Absolut-Alkohol) Xylol und Fixiermittel entwässern.

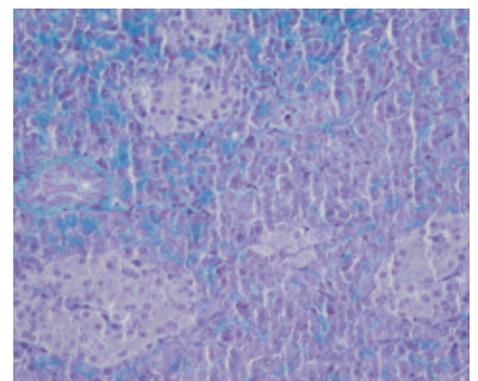
### Resultat

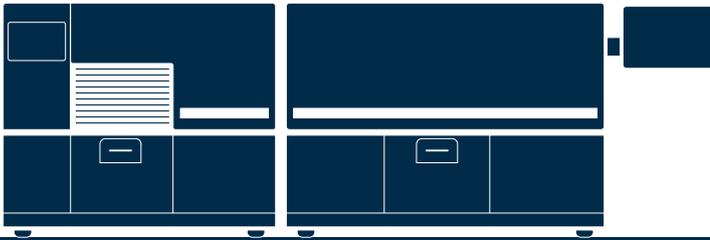
Granula der pankreatischen Betazellen	dunkelviolet
Elastische Fasern	dunkelviolet
Zellkerne	rot
Bindegewebe	grün

## Fuchsin - Paraldehyd

### Resultate

BAUCHSPEICHELDRÜSE





# Bio - Optica

## Giemsa - Färbung

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Giemsa - Färbung für Helicobacter pylori**

04-090803

Mindestanzahl der Bestimmungen	75
Verfahrenszeit	1 Stunde
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	15-25 °C
Ergänzende Ausrüstung	Messzylinder

### Anwendung

Methode zur Darstellung des Bakteriums Helicobacter Pylori auf gastrischen Biopsieschnitten.

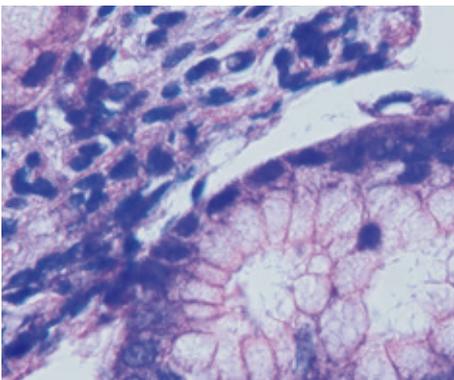
Die qualitativ-quantitative Zusammensetzung der Farbmischung und eine sorgfältige Differenzierung ermöglichen den selektiven Nachweis der Bakterien auf einem besonders sauberen Hintergrund.

### Methode

- 1) Die Schnitte entparaffinieren und ins Wasser geben.
- 2) Vorbereitung der Pufferlösung: Aus dem Fläschchen B 5 ml der Lösung entnehmen und im Verhältnis 1:10 verdünnen.  
Die so erhaltene Lösung für das Ansetzen der Giemsa-Arbeitslösung verwenden.
- 3) Vorbereitung der Giemsa-Arbeitslösung: 10 ml des Reagens A entnehmen und mit der zuvor vorbereiteten Pufferlösung auf 40 ml auffüllen.
- 4) Die Lösung in den Trog geben und die Schnitte darin 30 Minuten eintauchen.
- 5) Abtropfen lassen und den Schnitt ohne zu spülen 15 Sekunden in das Reagens C geben.
- 6) Den unter Punkt 5 beschriebenen Vorgang mit den Reagenzien D und E wiederholen.
- 7) In Xylol aufhellen und mit Fixiermittel fixieren.

MAGENSCHLEIMHAUT

### Resultate



#### Resultat

Helicobacter pylori	blau, in der charakteristischen Form mit Möwenflügel
Kerne	blau
Zytoplasma	rosa



## Färbung und Eindecken

### Gordon - Sweet Färbung

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

- **Gordon - Sweet - Färbung – für Raster** 04-040802

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	40 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	1 Jahr
Lagerungsbedingungen	2-8 °C
Ergänzende Ausrüstung	Nicht erforderlich

#### Anwendung

Empfohlene Methode zur Darstellung der argyrophilen retikulären Fasern des Bindegewebes.

#### Methode

- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) 5 Tropfen des Reagens A und 5 Tropfen des Reagens B auf den Schnitt bringen: 5 Minuten einwirken lassen.
- 3) In destilliertem Wasser spülen.
- 4) 10 Tropfen des Reagens C auf den Schnitt geben: 1 Minute einwirken lassen.
- 5) Zweimal in destilliertem Wasser spülen.
- 6) 10 Tropfen des Reagens D auf den Schnitt geben: 3 Minuten einwirken lassen.
- 7) Zweimal in destilliertem Wasser spülen.
- 8) 10 Tropfen des Reagens E auf den Schnitt geben: 3 Minuten einwirken lassen.
- 9) In destilliertem Wasser spülen.
- 10) 10 Tropfen des Reagens F auf den Schnitt geben; 5 Minute einwirken lassen.
- 11) Zweimal in destilliertem Wasser spülen.
- 12) 10 Tropfen des Reagens G auf den Schnitt geben: 2 Minuten einwirken lassen.
- 13) In destilliertem Wasser spülen.
- 14) 10 Tropfen des Reagens H auf den Schnitt geben: 2 Minuten einwirken lassen.
- 15) In destilliertem Wasser spülen.
- 16) 10 Tropfen des Reagens I auf den Schnitt geben: 5 Minuten einwirken lassen.
- 17) In aufsteigenden Alkoholbädern, Xylol und Fixiermittel entwässern.

#### Resultat

Retikuläre und Nervenfasern	schwarz
Kerne	rot, rosa

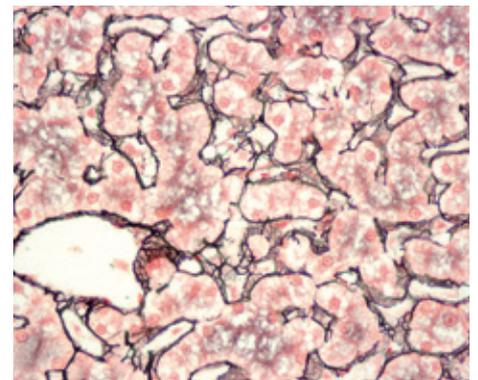
#### HINWEISE

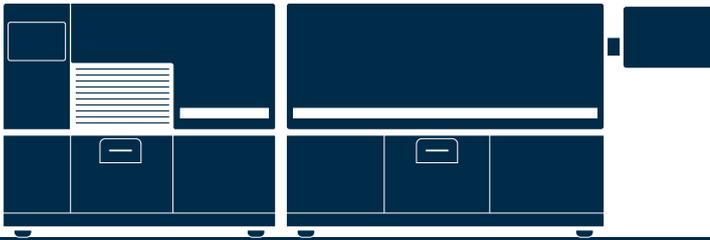
Das Gelingen der Reaktion hängt von der genauen Einhaltung der folgenden Regeln ab:

- Immer destilliertes oder deionisiertes Wasser von guter Qualität und ohne Chlor verwenden.
- Nur gründlich gereinigte Glasgeräte verwenden.
- Staubablagerungen auf den Schnitten vermeiden.
- Niemals Metallgegenstände (Zangen etc.) mit den Lösungen in Kontakt bringen.

#### Resultate

LEBER





# Bio - Optica

## Gram - Färbung

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Gram - Färbung für Bakterien**

04-100802

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	40 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	15-25 °C
Ergänzende Ausrüstung	3 vertikale Histologie-Färbewannen aus Glas, Trichter, Filter, Ofen

### Anwendung

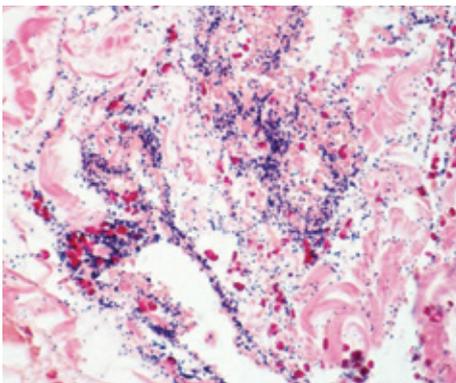
Methode zur Differenzierung grampositiver und gramnegativer Bakterien auf histologischen Schnitten, Abstrichen und Gewebeappositionen.

### Methode

- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) Den Inhalt des Fläschchens A in einen senkrechten Histologie-Färbetrog schütten, den Objektträger hineinlegen und 15 Minuten bei 56–58 °C inkubieren; die Lösung mithilfe von Filterpapier zurück in das Fläschchen A filtern.
- 3) In destilliertem Wasser spülen.
- 4) 10 Tropfen des Reagens B auf den Schnitt geben; 3 Minuten einwirken lassen.
- 5) Den Objektträger abtropfen lassen und 10 Tropfen der Lösung C auf den Schnitt geben; 3 Minuten einwirken lassen.
- 6) In destilliertem Wasser spülen und Objektträger zuerst mit Filterpapier und anschließend 10 Minuten an der Luft trocknen.
- 7) Den Inhalt des Fläschchens D in einen senkrechten Histologie-Färbetrog schütten, den Objektträger darin 1 Minute lang schütteln; die Lösung mithilfe von Filterpapier zurück in das Fläschchen D filtern.
- 8) Schritt 7 mit dem Reagens E wiederholen.
- 9) Xylol und Fixiermittel.

NEKROTISIERENDE FASCIITIS

### Resultate



#### Resultat

Gram-positive Bakterien	blau
Gram-negative Bakterien	rot
Kerne	rot



## Färbung und Eindecken

### Grimelius - Färbung

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

- **Grimelius - Färbung für argyrophile Elemente** 04-044822

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	3 Stunden und 35 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	1 Jahr
Lagerungsbedingungen	2-8 °C
Ergänzende Ausrüstung	Messzylinder, 50-ml-Trog für Histologie, Ofen

#### Anwendung

Für die Darstellung argyrophiler Substanzen auf Gewebeschnitten und Appositionen.

#### Methode

- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) In einen Messzylinder 40 ml destilliertes Wasser geben, 10 Tropfen des Reagens A und 10 Tropfen des Reagens B hinzugeben, alles in einen vertikalen Trog für Histologie (50 ml) geben und den Schnitt 3 Stunden lang im Ofen bei einer Temperatur von 60 °C inkubieren.
- 3) Den Trog vom Herd nehmen und 5 Minuten warten: Den Objektträger entnehmen, abtropfen lassen und ohne zu spülen auf den Schnitt 10 Tropfen des Reagens C und 10 Tropfen des Reagens D geben: 5 Minuten einwirken lassen.
- 4) In destilliertem Wasser spülen und 10 Tropfen des Reagens G auf den Schnitt geben: 5 Minuten einwirken lassen.
- 5) Objektträger spülen und 10 Tropfen des Reagens E auf den Schnitt geben; 10 Minuten einwirken lassen.
- 6) Ohne zu spülen den Objektträger abtropfen lassen und 10 Tropfen des Reagens F auf den Schnitt geben: 5 Minuten einwirken lassen.
- 7) Objektträger spülen und 10 Tropfen des Reagens G auf den Schnitt geben: 5 Minuten einwirken lassen.
- 8) Objektträger in destilliertem Wasser spülen, in aufsteigenden Alkoholbädern entwässern; Xylol und Fixiermittel.

#### Resultat

Argyrophile Granulationen hellbraun bis schwarz

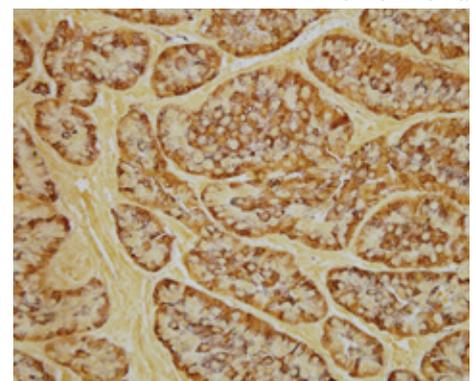
#### HINWEISE

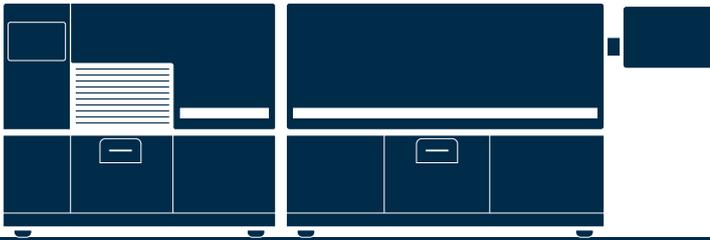
Nur sorgfältig gereinigte Glasgeräte und Glasinstrumente verwenden

- Vermeiden, dass metallische Teile (Pinzetten etc.) mit Lösungen in Kontakt kommen, die Silber enthalten.
- Nur destilliertes (oder entionisiertes) Wasser bester Qualität verwenden.
- Fixiermittel vermeiden, die Schwermetallsalze enthalten.

#### Resultate

OVARIALTUMOR  
METASTASIERUNG





# Bio-Optica

## Grocott

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Grocott für Pilzsporen**

04-043823

Mindestanzahl der Bestimmungen	120
Verfahrenszeit	1 Stunde 50 Min.
Haltbarkeit des Produkts	1 Jahr
Lagerungsbedingungen	2-8 °C
Ergänzende Ausrüstung	Messzylinder, Glasstab, Ofen

### Anwendung

Methode zur Darstellung von Pilzen auf Gewebeschnitten.

### Methode

- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) 10 Tropfen des Reagens A auf den Schnitt geben; 20 Minuten einwirken lassen.
- Einige Sekunden unter fließendem Leitungswasser abspülen.
- 3) 10 Tropfen des Reagens B auf den Schnitt geben; 1 Minute einwirken lassen. 5 Minuten in Leitungswasser spülen.
- 4) In vier Spülvorgängen mit jeweils frischem destilliertem Wasser spülen.
- 5) 17 ml destilliertes Wasser in den Behälter für Objektträger geben und folgende Elemente hinzufügen: 20 Tropfen des Reagens C, 10 Tropfen des Reagens D, 20 Tropfen des Reagens E. Kurz mit einem in destilliertem Wasser gespülten Glasstab umrühren.
- 6) Den Objektträger in den Behälter einsetzen und im Ofen 1 Stunde bei 60 °C inkubieren.
- 7) Behälter aus dem Ofen nehmen und 10 Minuten abkühlen lassen. In 6 Spülvorgängen mit jeweils frischem destilliertem Wasser spülen.
- 8) 10 Tropfen des Reagens F auf den Schnitt geben; 3 Minuten einwirken lassen. In destilliertem Wasser spülen.
- 9) 10 Tropfen des Reagens G auf den Schnitt geben; 5 Minuten einwirken lassen. In Leitungswasser spülen.
- 10) 10 Tropfen des Reagens H auf den Schnitt geben; 30 Sekunden einwirken lassen.
- 11) In aufsteigenden Alkoholbädern, Xylol und Fixiermittel entwässern.

### Resultat

Pilze	deutlich schwarz konturiert
Mucine	dunkelgrau
Hintergrund	grün

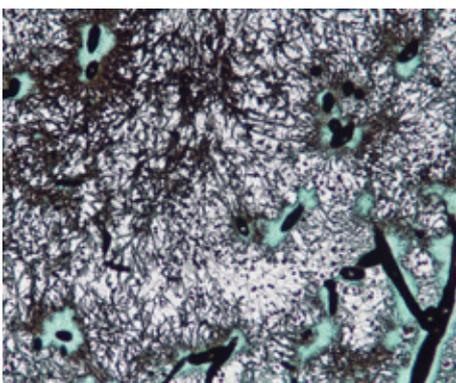
### HINWEISE

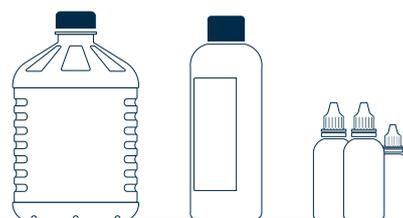
Das Gelingen der Reaktion hängt von der genauen Einhaltung der folgenden Regeln ab:

- Die Kontamination des Schnitts und des Objektträgers mit nicht-pathogenen Pilzen vermeiden (nur mit Handschuhen handhaben, Präparat nicht an der Luft stehen lassen).
- Stets frisches destilliertes Wasser verwenden.
- Nur gründlich gereinigte Glasgeräte verwenden.
- Staubablagerungen auf den Schnitten vermeiden.
- Niemals Metallgegenstände (Zangen etc.) mit den Lösungen in Kontakt bringen.

LUNGE

Resultate





## Färbung und Eindecken

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Grocott MW für Pilzsporen**

04-043823W

Mindestanzahl der Bestimmungen	120
Verfahrenszeit	50 Min.
Haltbarkeit des Produkts	1 Jahr
Lagerungsbedingungen	2-8 °C
Ergänzende Ausrüstung	Messzylinder, Glasstab, Ofen

## Grocott für Mikrowellenherde

### Anwendung

Methode zur Darstellung von Pilzen auf Gewebeschnitten.

### Methode

- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) 10 Tropfen des Reagens A auf den Schnitt geben; 20 Minuten einwirken lassen. Einige Sekunden unter fließendem Leitungswasser abspülen.
- 3) 10 Tropfen des Reagens B auf den Schnitt geben; 1 Minute einwirken lassen. 5 Minuten in Leitungswasser spülen.
- 4) In vier Spülvorgängen mit jeweils frischem destilliertem Wasser spülen.
- 5) In einen 50-ml-Coplin-Trog 40 ml destilliertes Wasser geben und folgende Elemente hinzufügen: 30 Tropfen des Reagens C, 15 Tropfen des Reagens D, 20 Tropfen des Reagens E. Kurz mit einem in destilliertem Wasser gespülten Glasstab umrühren.
- 6) Die Objektträger in den Trog geben und für 1 Minute bei 500W in den Mikrowellenherd stellen.
- 7) Trog aus dem Herd nehmen und 5 Minuten abkühlen lassen. In 6 Spülvorgängen mit jeweils frischem destilliertem Wasser spülen.
- 8) 10 Tropfen des Reagens F auf den Schnitt geben; 3 Minuten einwirken lassen. In destilliertem Wasser spülen.
- 9) 10 Tropfen des Reagens G auf den Schnitt geben; 5 Minuten einwirken lassen. In Leitungswasser spülen.
- 10) 10 Tropfen des Reagens H auf den Schnitt geben; 30 Sekunden einwirken lassen.
- 11) In aufsteigenden Alkoholbädern, Xylol und Fixiermittel entwässern.

#### Resultat

Pilze	deutlich schwarz konturiert
Mucine	dunkelgrau
Hintergrund	grün

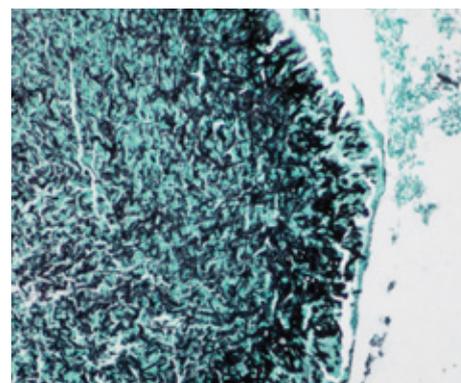
### HINWEISE

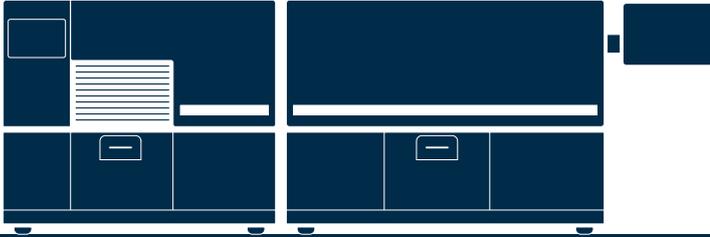
Das Gelingen der Reaktion hängt von der genauen Einhaltung der folgenden Regeln ab:

- Die Kontamination des Schnitts und des Objektträgers mit nicht-pathogenen Pilzen vermeiden (nur mit Handschuhen handhaben, Präparat nicht an der Luft stehen lassen).
- Stets frisches destilliertes Wasser verwenden.
- Nur gründlich gereinigte Glasgeräte verwenden.
- Staubablagerungen auf den Schnitten vermeiden.
- Niemals Metallgegenstände (Zangen etc.) mit den Lösungen in Kontakt bringen.

### Resultate

NASENPOLYP





## Bio-Optica

### Hyaluronidase für den enzymatischen Abbau

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

- **Hyaluronidase, für den enzymatischen Abbau**

04-150805

Mindestanzahl der Bestimmungen 10

Verfahrenszeit 10 Minuten

Haltbarkeit des Produkts 1 Jahr

Lagerungsbedingungen 2-8 °C

Ergänzende Ausrüstung Vertikale Schale 100 ml, Ofen

#### Anwendung

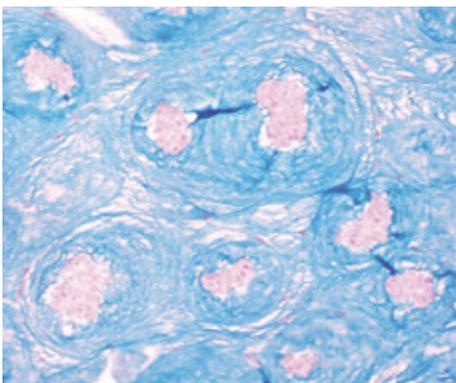
Der Abbau von histologischen Schnitten mittels Hyaluronidase empfiehlt sich für die Entfernung der folgenden komplexen Kohlenhydrate: Hyaluronsäure und Chondroitinsulfat A und B.

#### Methode

- 1) Zwei Serienschnitte ins Wasser geben (einen Probenschnitt und einen Kontrollschnitt).
- 2) Vorbereitung der Hyaluronidaselösung: Den gesamten Inhalt des Fläschchens B in das Fläschchen A geben (es empfiehlt sich, einen Anteil des Puffers A beiseitezulegen und diesen für die Spülung des Fläschchens B nach der Übertragung des Enzyms zu verwenden.) Gut umrühren, bis eine vollständige Auflösung erfolgt ist. Die erhaltene Lösung in einen vertikalen Trog für Histologie übertragen. Den Probenschnitt hineingeben.
- 3) Den gesamten Inhalt des Fläschchens C in einen vertikalen Trog für Histologie übertragen. Den Kontrollschnitt hineingeben.
- 4) Beide Schnitte eine Stunde lang bei 37 °C inkubieren.
- 5) Beide Objektträger in fließendem Wasser 5 Minuten spülen.
- 6) Mit Alcianblau färben.

KOLON

#### Resultate



#### Resultat

Eine nicht erfolgte Färbung mit Alcianblau, die auf dem Probenschnitt feststellbar ist, korreliert mit dem Vorhandensein von Hyaluronsäure oder Chondroitinsulfat.



## Färbung und Eindecken

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Silberimprägnation für Raster**

04-040801

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	35 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	1 Jahr
Lagerungsbedingungen	2-8 °C
Ergänzende Ausrüstung	Nicht erforderlich

### Anwendung

Empfohlene Methode zur Darstellung der argyrophilen retikulären Fasern des Bindegewebes.

### Methode

- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) 5 Tropfen des Reagens A und 5 Tropfen des Reagens B auf den Schnitt bringen: 5 Minuten einwirken lassen.
- 3) In destilliertem Wasser spülen.
- 4) 10 Tropfen des Reagens C auf den Schnitt geben: 3 Minute einwirken lassen.
- 5) Zweimal in destilliertem Wasser spülen.
- 6) 10 Tropfen des Reagens D auf den Schnitt geben: 3 Minuten einwirken lassen.
- 7) Zweimal in destilliertem Wasser spülen.
- 8) 10 Tropfen des Reagens E auf den Schnitt geben: 3 Minuten einwirken lassen.
- 9) In destilliertem Wasser spülen.
- 10) 10 Tropfen des Reagens F auf den Schnitt geben; 5 Minute einwirken lassen.
- 11) Zweimal in destilliertem Wasser spülen.
- 12) 10 Tropfen des Reagens G auf den Schnitt geben: 5 Minuten einwirken lassen.
- 13) 5 Minuten in Leitungswasser spülen.
- 14) In aufsteigenden Alkoholbädern, Xylol und Fixiermittel entwässern.

#### Resultat

Retikuläre und Nervenfasern	schwarz
Bindegewebe	braun
Kollagen	gelb

### HINWEISE

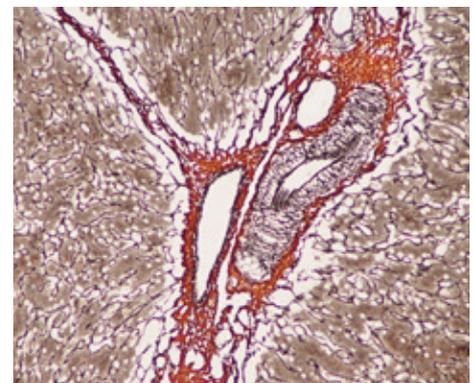
Das Gelingen der Reaktion hängt von der genauen Einhaltung der folgenden Regeln ab:

- Immer destilliertes oder deionisiertes Wasser von guter Qualität und ohne Chlor verwenden.
- Nur gründlich gereinigte Glasgeräte verwenden.
- Staubablagerungen auf den Schnitten vermeiden.
- Niemals Metallgegenstände (Zangen etc.) mit den Lösungen in Kontakt bringen.

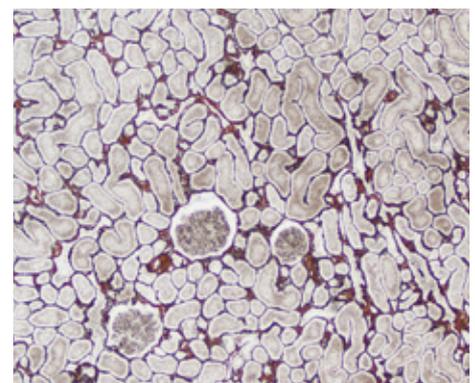
## Silberimprägnation

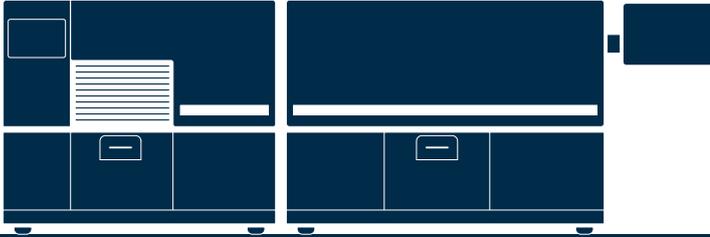
### Resultate

LEBER



NIERE





# Bio - Optica

## Luxol - Fast - Blue

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Luxol - Fast - Blue nach Klüver Barrera**

04-200812

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	20 Minuten + über Nacht
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	15-25 °C
Ergänzende Ausrüstung	Nicht erforderlich

### Anwendung

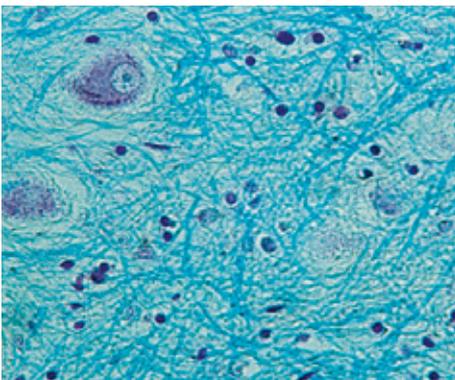
Empfohlene Methode zum Nachweis von Myelin und Phospholipiden auf histologischen Schnitten.

### Methode

- 1) Schnitt entparaffinieren und in Ethanol 95 % geben.
- 2) Feuchtkammer vorbereiten und dabei mit destilliertem Wasser den Filter in der Petrikschale nassen, den Objektträger auf die Halterung geben und danach 10 Tropfen des Reagens A auf den Schnitt geben; die Abdeckung der Schale sofort schließen und im Ofen bei 56 °C eine Nacht inkubieren.
- 3) Den Objektträger aus der Feuchtkammer nehmen und diesen in Ethanol 95 % spülen (es müssen sich auch die kristallisierten Rückstände des Reagens A auflösen).
- 4) In destilliertem Wasser spülen.
- 5) 10 Tropfen des Reagens B auf den Schnitt geben; 30 Sekunden einwirken lassen.
- 6) In Ethanol 70 % differenzieren, bis die Myelinfasern in blauer Farbe vor einem beinahe farblosen Hintergrund erscheinen (falls die Differenzierung schwierig ist, den Schritt des Punkts 5 über einen Zeitraum von 30 Sekunden wiederholen und das Präparat nochmals in Ethanol 70° geben).
- 7) Gut in destilliertem Wasser spülen (mindestens 2 Wechsel).
- 8) Die Feuchtkammer erneut vorbereiten, 10 Tropfen des Reagens C und 5 Tropfen des Reagens D auf das Präparat geben, bei 56 °C über einen Zeitraum von 20 Minuten inkubieren.
- 9) Das Präparat in Ethanol 95 % differenzieren, bis die Nissl-Substanz blassrosa erscheint.
- 10) In reinem Ethanol (Ethanol absolut), Xylol und Fixiermittel entwässern.

KLEINHIRN

### Resultate



#### Resultat

Myelin	türkisblau
Neuronen und Gliakerne	rosa bis violett
Nissl-Substanz	blassrosa



## Färbung und Eindecken

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Mallory - Trichrom**

04-020802

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	20 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	15-25 °C
Ergänzende Ausrüstung	Nicht erforderlich

### Anwendung

Referenzmethode zur Darstellung des Bindegewebes auf histologischen Schnitten; besonders indiziert für den Nachweis von Kollagen, Retikulum, Knorpel, Knochen, Amyloid.

### Methode

- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) 10 Tropfen des Reagens A auf den Schnitt geben; 10 Minuten einwirken lassen.
- 3) In destilliertem Wasser spülen.
- 4) 10 Tropfen des Reagens B auf den Schnitt geben; 2 Minuten einwirken lassen.
- 5) In Leitungswasser (2–3 Sekunden spülen) und 10 Tropfen des Reagens C auf den Schnitt geben; 5 Minuten einwirken lassen.
- 6) Ohne zu spülen den Objektträger abtropfen lassen und 10 Tropfen der Lösung D auf den Schnitt geben; 1 Minute einwirken lassen.
- 7) In destilliertem Wasser spülen und rasch in aufsteigenden Alkoholbädern entwässern, dabei 1 Minute im letzten reinen Alkohol, Xylol und Fixiermittel stehen lassen.

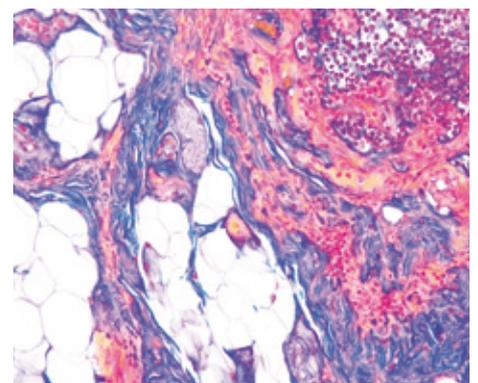
### Resultat

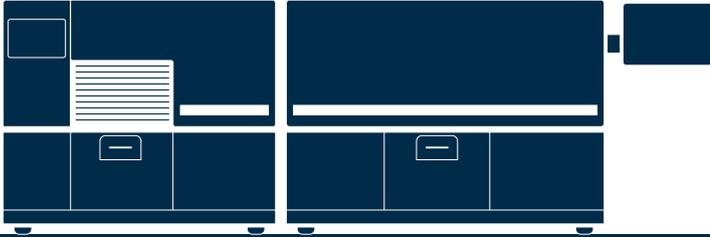
Kerne, Neurofibrillen, Myoglobin, Knorpel und Knochengewebe	rot
Kollagenfibrillen	blau
Myelin	goldgelb
Elastische Fasern	blassrosa – gelb oder farblos
Erythrozyten	gelb

## Mallory - Trichrom

### Resultate

KOLON





# Bio - Optica

## Masson - Fontana

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Masson - Fontana für Melanin**

04-041822

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	45 Minuten + über Nacht
Haltbarkeit des Produkts	1 Jahr
Lagerungsbedingungen	2-8 °C
Ergänzende Ausrüstung	Nicht erforderlich

### Anwendung

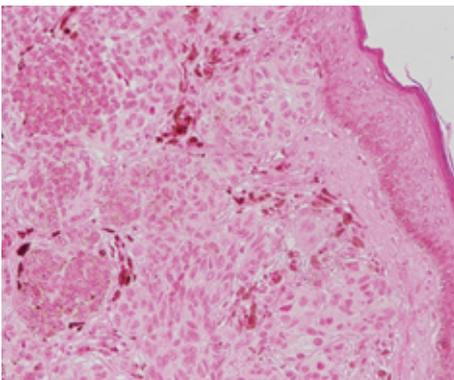
Empfohlene Methode für den Nachweis des melanotischen Pigments auf histologischen Gewebeschnitten.

### Methode

- 1) Zwei Objektträger mit demselben Präparat zum destillierten Wasser geben.
- 2) Einen der beiden Objektträger als „Kontrolle“ verwenden. Die in den Punkten 3-4 beschriebenen Schritte nur auf dem Kontrollschnitt ausführen.
- 3) 10 Tropfen des Reagens B und 10 Tropfen des Reagens C auf den Kontrollobjektträger geben: 20 Minuten einwirken lassen und danach mit destilliertem Wasser spülen.
- 4) 10 Tropfen des Reagens D auf den Kontrollobjektträger geben: 5 Minuten einwirken lassen und mit destilliertem Wasser spielen.
- 5) Die Feuchtkammer vorbereiten und die beiden Objektträger (Probe und Kontrolle) dort ablegen, 10 Tropfen des Reagens A auf jeden Schnitt geben, die Abdeckung der Feuchtkammer schließen und 1 Nacht einwirken lassen.
- 6) Die inkubierten Schnitte in destilliertem Wasser spülen und 10 Tropfen des Reagens E darauf geben: 5 Minuten einwirken lassen.
- 7) In destilliertem Wasser spülen.
- 8) Auf den Kontrollobjektträger und den Probenobjektträger 10 Tropfen des Reagens F geben: 10 Minuten einwirken lassen.
- 9) In destilliertem Wasser spülen.
- 10) In aufsteigenden Alkoholbädern, Xylol und Fixiermittel entwässern.

HAUT

### Resultate



#### Resultat

Melanotisches Pigment	ziegelrot-schwarz auf dem überprüften Schnitt; nicht vorhanden im Kontrollschnitt (vorhandenes schwarzes Präzipitat auf dem Kontrollschnitt ist ein Indiz für falsche Positivität)
Kerne	rosa



## Färbung und Eindecken

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Masson - Trichrom mit Anilinblau**

04-010802

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	35 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	15-25 °C
Ergänzende Ausrüstung	Nicht erforderlich

### Anwendung

Empfohlene Methode für Bindegewebe, besonders geeignet für Gameten, Kerne, Neurofibrillen, Neuroglia, Kollagen, Keratin, intrazelluläre Fibrillen und Negativbilder des Golgi-Apparats.

### Methode

- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) 6 Tropfen des Reagens A auf den Schnitt bringen, 6 Tropfen des Reagens B hinzugeben: 10 Minuten einwirken lassen.
- 3) Ohne zu spülen den Objektträger abtropfen lassen und 10 Tropfen der Lösung C auf den Schnitt geben: 4 Minuten einwirken lassen.
- 4) Schnell (3–4 Sekunden) in destilliertem Wasser spülen, sodass der Schnitt eine gelbe Farbe annimmt und 10 Tropfen der Lösung D auf den Objektträger geben: 4 Minuten einwirken lassen.
- 5) In destilliertem Wasser spülen und 10 Tropfen der Lösung E auf den Schnitt geben: 10 Minuten einwirken lassen.
- 6) Ohne zu spülen den Objektträger abtropfen lassen und 10 Tropfen der Lösung F auf den Schnitt geben: 5 Minuten einwirken lassen.
- 7) In destilliertem Wasser spülen und rasch in aufsteigenden Alkoholbädern entwässern, dabei 1 Minute im letzten reinen Alkohol Xylol und Fixiermittel stehen lassen.

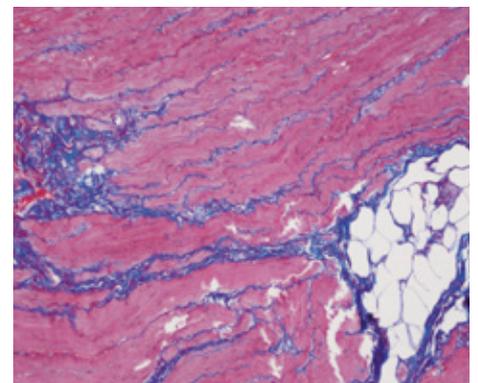
### Resultat

Kerne und Gameten	schwarz
Cytoplasma, Keratin, Muskelfasern, azidophile Granula	rot
Kollagen, Schleim, basophile Granula der Hypophyse	blau
Deltazellen-Granula der Hypophyse	blau
Erythrozyten	gelb

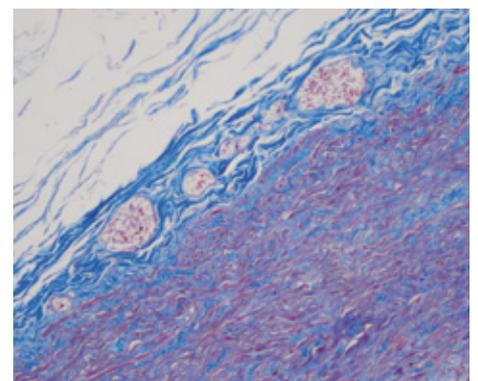
## Masson - Färbung

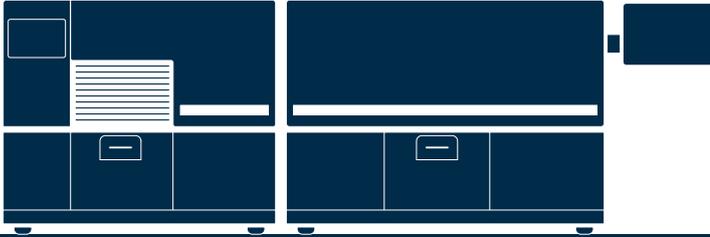
### Resultate

MAGEN



ARTERIEN





# Bio - Optica

## Masson - Goldner Trichrom

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

- **Masson - Goldner - Trichrom mit grünem Licht**

04-011802

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	35 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	15-25 °C
Ergänzende Ausrüstung	Nicht erforderlich

### Anwendung

Empfohlene Methode für Bindegewebe, geeignet zum Nachweis von Gameten, Kernen, Neurofibrillen, Neuroglia, Kollagen, Keratin, intrazellulären Fibrillen und Negativbildern des Golgi-Apparats.

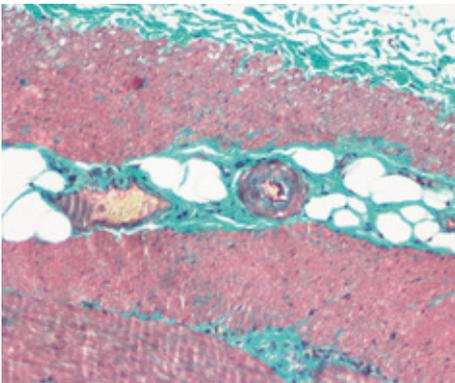
Besonders geeignet zur Schwarz-Weiß-Mikrofotografie.

### Methode

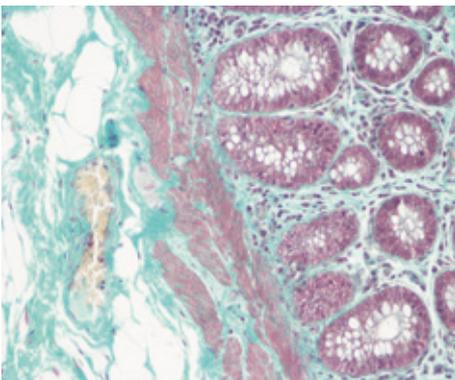
- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) 6 Tropfen des Reagens A auf den Schnitt bringen, 6 Tropfen des Reagens B hinzugeben: 10 Minuten einwirken lassen.
- 3) Ohne zu spülen den Objektträger abtropfen lassen und 10 Tropfen der Lösung C auf den Schnitt geben: 4 Minuten einwirken lassen.
- 4) Schnell (3–4 Sekunden) in destilliertem Wasser spülen und 10 Tropfen der Lösung D auf den Objektträger geben: 4 Minuten einwirken lassen.
- 5) In destilliertem Wasser spülen und 10 Tropfen der Lösung E auf den Schnitt geben: 10 Minuten einwirken lassen.
- 6) Ohne zu spülen den Objektträger abtropfen lassen und 10 Tropfen der Lösung F auf den Schnitt geben: 5 Minuten einwirken lassen.
- 7) In destilliertem Wasser spülen und rasch in aufsteigenden Alkoholbädern entwässern, dabei 1 Minute im letzten reinen Alkohol, Xylol und Fixiermittel stehen lassen.

KOLON

### Resultate



KOLON



### Resultat

Kerne und Gameten	schwarz
Cytoplasma, Keratin, Muskelfasern, azidophile Granula	rot
Kollagen, Schleim, basophile Granula der Hypophyse	grün
Deltazellen-Granula der Hypophyse	grün
Erythrozyten	gelb



## Färbung und Eindecken

### May Grünwald Giemsa

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

- **May Grünwald Giemsa für Schnitte** 04-081802

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	35 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	15-25° C
Ergänzende Ausrüstung	Messzylinder

#### Anwendung

Elektive Methode für die Differenzierung von Zelltypen und den Nachweis von Parasiten auf Gewebeschnitten; besonders empfohlen für lymphohämatopoetische Gewebe. Diese Färbung wird häufig für den Nachweis bzw. die Kennzeichnung des endothelialen Retikulums verwendet.

#### Methode

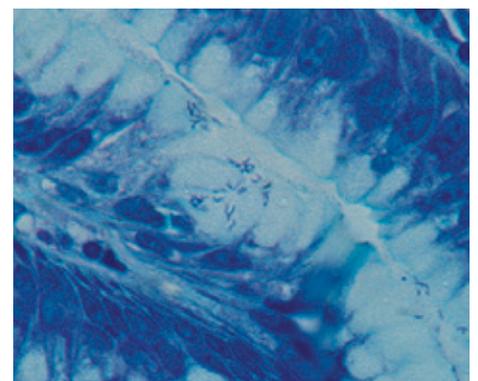
- 1) Schnitt entparaffinieren und in Ethanol 70 % geben.
- 2) Vorbereitung der Pufferlösung: In den im Lieferumfang enthaltenen Behälter 20 ml destilliertes Wasser geben und 10 Tropfen der konzentrierten Lösung B hinzugeben. Die so erhaltene verdünnte Lösung wird als „Pufferlösung B“ bezeichnet.
- 3) 10 Tropfen der Pufferlösung B auf den Schnitt geben: 2 Minuten einwirken lassen.
- 4) Objektträger abtropfen lassen und 10 Tropfen des Reagens A und 5 Tropfen der Pufferlösung B darauf geben: 5 Minuten einwirken lassen.
- 5) 10 ml der Pufferlösung B pipettieren und den Objektträger sorgfältig damit spülen.
- 6) In die Kapsel 10 Tropfen des Reagens C und 10 Tropfen der Pufferlösung B geben, nach dem Umrühren auf den Objektträger geben und 12 Minuten einwirken lassen.
- 7) Differenzieren in: Ethanol 95 % für 10 Sekunden, Ethanol absolut für 30 Sekunden; Ethanol absolut für 30 Sekunden.
- 8) Xylol und Fixiermittel.

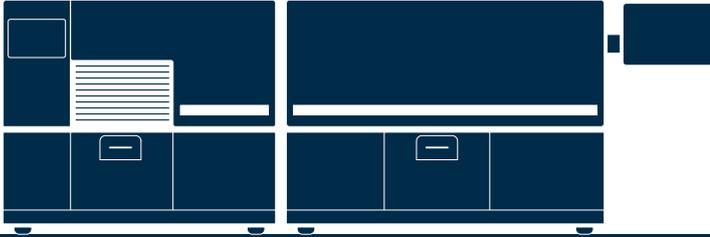
#### Resultat

Kerne	blau
Basophile Zytoplasmen	himmelblau bis dunkelblau
Acidophile Zytoplasmen	rosa
Bakterien	blau

#### Resultate

MAGEN





# Bio - Optica

## Mucicarmin - Färbung

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Mucicarmin - Färbung nach Mayer**

04-190812

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	50 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	1 Jahr
Lagerungsbedingungen	15-25 °C
Ergänzende Ausrüstung	Messpipette

### Anwendung

Empfohlene Methode für den Nachweis von sauren Mucopolysacchariden epithelialer Natur (Mucine) auf histologischen Schnitten.

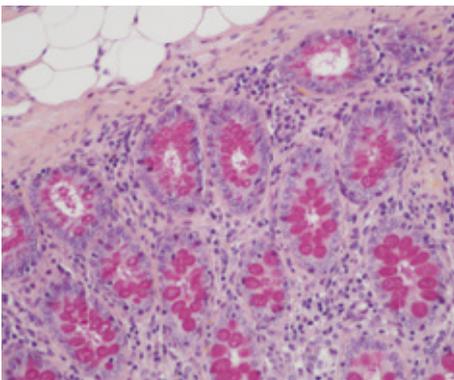
Die Verwendung von Mucicarmin ist von relativer Spezifität, da sich die aus den Fibroblasten abgeleiteten Mucine im Allgemeinen nur schwach nachweisen lassen.

### Methode

- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) 10 Tropfen des Reagens A auf den Schnitt geben; 5 Minuten einwirken lassen.
- 3) In destilliertem Wasser spülen.
- 4) Etwa 5 Minuten in fließendem Leitungswasser färben lassen.
- 5) 0,5 ml destilliertes Wasser in die Kapsel pipettieren und 10 Tropfen des Reagens B hinzufügen, umrühren und die so entstandene Mischung auf den Objektträger geben; 30 Minuten einwirken lassen.
- 6) In destilliertem Wasser spülen.
- 7) 10 Tropfen des Reagens C auf den Schnitt geben: 1 Minute einwirken lassen.
- 8) In destilliertem Wasser spülen.
- 9) Rasch in aufsteigenden Alkoholbädern entwässern, dabei im letzten reinen Alkohol, Xylol und Fixiermittel stehen lassen.

KOLON

### Resultate



#### Resultat

Mucine	dunkelrosa bis rot
Kerne	blau-violett
Weitere Bestandteile	orange



## Färbung und Eindecken

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

- **Nitroblau - Tetrazolium** 04-253031

Mindestanzahl der Bestimmungen	15
Verfahrenszeit	30 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	2-8 °C
Ergänzende Ausrüstung	Ofen

## Nitroblau - Tetrazolium

### Anwendung

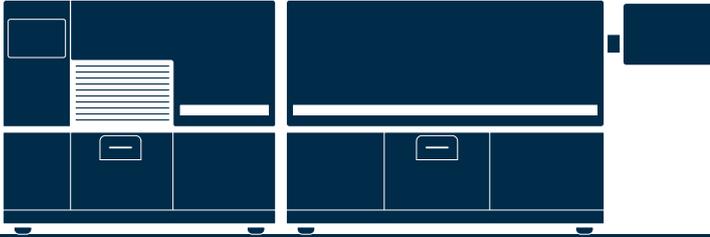
Die von einem Infarkt betroffenen Regionen unterliegen nach dem Tod in zeitlicher Abfolge einer Reihe von sichtbaren Veränderungen. In den ersten 6–12 Stunden nach der akuten Infarktepisode ist der Herzinfarkt für gewöhnlich weder makroskopisch noch mikroskopisch nachweisbar. Eine Ischämie kann jedoch nachgewiesen werden, indem man den Verlust der oxidativen Tätigkeit des ischämischen Muskels mittels Nitroblau-Tetrazolium-Färbung auf einer frischen Probe beweist: Der Infarktbereich erscheint nicht gefärbt.

### Methode

- 1) Für die Zubereitung von 150 ml gebrauchsfertiger Lösung: In einen Behälter mit adäquater Größe und adäquatem Fassungsvermögen den gesamten Inhalt der Reagenzien A, B und C geben. Kurz mischen.
- 2) Die Herzprobe in die erhaltene Lösung tauchen und 20–30 Minuten bei 37 °C inkubieren.
- 3) In Leitungswasser spülen und die Probe beobachten: Der vom Infarkt betroffene Bereich erscheint blass, nicht farbig.

### Resultat

Der vom Infarkt betroffene Bereich erscheint blass, nicht farbig



# Bio-Optica

## Oil red O

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Oil red O**

04-220923

Mindestanzahl der Bestimmungen 100

Verfahrenszeit 25 Minuten

Haltbarkeit des Produkts 2 Jahre

Lagerungsbedingungen 15-25 °C

Ergänzende Ausrüstung Histologie-Trog aus Glas mit Abdeckung

### Anwendung

Empfohlene Methode für den Nachweis von Lipiden auf kryostatischen Gewebeschnitten mit einer Stärke von 5 µm.

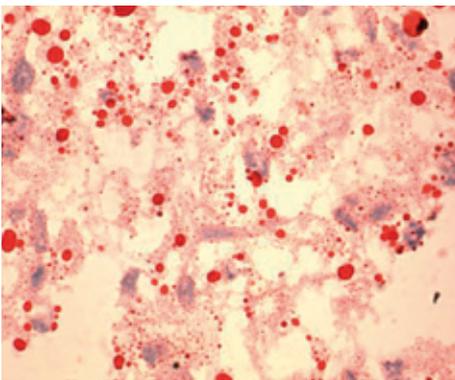
Fixierung: Es wird die Verwendung von salzhaltigem Formalin oder eines Baker-Fixiermittels empfohlen, um die Phospholipiden weniger löslich zu machen.

### Methode

- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) Reagens A in den Trog geben und den Schnitt darin 20 Minuten eintauchen.
- 3) Kurz in Leitungswasser spülen.
- 4) Abtropfen lassen und 10 Tropfen des Reagens B auf den Schnitt geben: 30 Minuten einwirken lassen.
- 5) 3 Minuten in Leitungswasser färben lassen.
- 6) Abtropfen lassen und mit wässrigem Fixiermittel fixieren.

FETTGEWEBE

### Resultate



#### Resultat

Fettsäuren leuchtendes Rot

Kerne blau



## Färbung und Eindecken

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Orcein für elastische Fasern**

04-055802

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	30 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	15-25 °C
Ergänzende Ausrüstung	Nicht erforderlich

## Orcein

### Anwendung

Nachweis von elastischen Fasern auf Gewebeschnitten.

### Methode

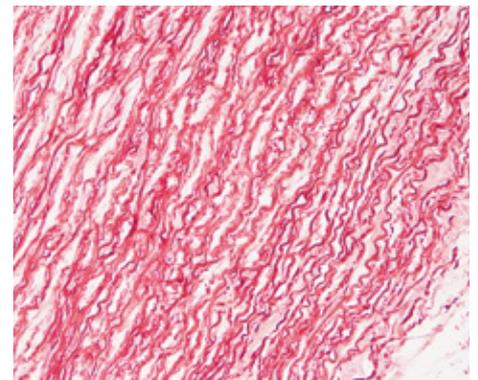
- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) 5 Tropfen des Reagens A und 5 Tropfen des Reagens B auf den Schnitt bringen: 4 Minuten einwirken lassen.
- 3) In destilliertem Wasser spülen.
- 4) 10 Tropfen des Reagens C auf den Schnitt geben: 1 Minute einwirken lassen.
- 5) In destilliertem Wasser spülen.
- 6) Feuchtkammer folgendermaßen vorbereiten: das Filterpapierscheibchen mit 20 Tropfen des Reagens D durchtränken, den Objektträger in die Feuchtkammer einsetzen und 10 Tropfen des Reagens E auf den Schnitt geben. Die Abdeckung schließen und 20 Minuten inkubieren.
- 7) In destilliertem Wasser spülen.
- 8) 10 Tropfen des Reagens F auf den Schnitt geben: 2 Minute einwirken lassen.
- 9) Unter fließendem Wasser 1 Minute spülen.
- 10) In aufsteigenden Alkoholbädern, Xylol und Fixiermittel entwässern.

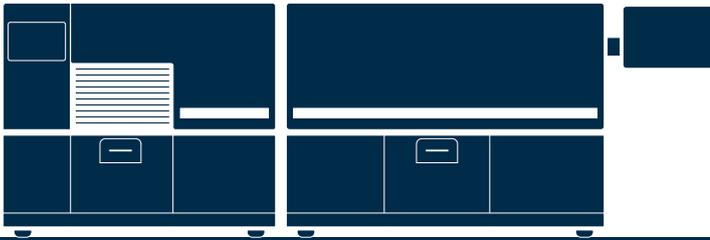
### Resultate

ELASTISCHE FASERN

#### Resultat

Elastische Fasern	von dunkelbraun bis dunkelpurpurrot
Hintergrund	fast farblos





# Bio-Optica

## P.A.S. Reaktion

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **P.A.S. Reaktion**

04-130802

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	50 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	1 Jahr
Lagerungsbedingungen	2-8 °C
Ergänzende Ausrüstung	Nicht erforderlich

### Anwendung

Für den Nachweis von normalen oder pathologischen Gewebebestandteilen, gekennzeichnet durch benachbarte glykolische oder aminoid-rötliche Gruppen auf histologischen Schnitten und auf Blutabstrichen bzw. zytologischen Abstrichen.

### Methode

#### METHODE FÜR HISTOLOGISCHE SCHNITTE

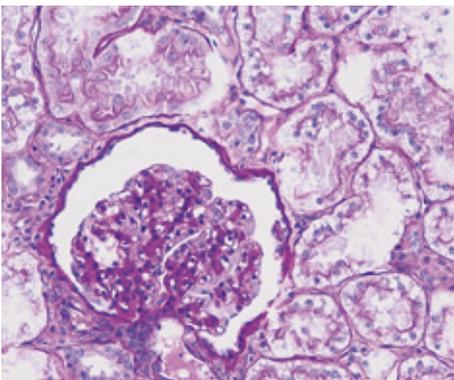
- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) 10 Tropfen des Reagens A auf den Schnitt geben; 10 Minuten einwirken lassen.
- 3) In destilliertem Wasser spülen.
- 4) 10 Tropfen des Reagens B auf den Schnitt geben; 20 Minuten einwirken lassen.
- 5) In destilliertem Wasser spülen.
- 6) 10 Tropfen der Lösung C auf den Schnitt geben; 2 Minuten einwirken lassen.
- 7) Objektträger abtropfen lassen und ohne zu spülen 10 Tropfen des Reagens D auf den Schnitt geben; 2 Minuten einwirken lassen.
- 8) In destilliertem Wasser spülen.
- 9) 10 Tropfen des Reagens E auf den Schnitt geben; 3 Minuten einwirken lassen.
- 10) Etwa 5 Minuten in fließendem Leitungswasser färben lassen.
- 11) In aufsteigenden Alkoholbädern, Xylol und Fixiermittel entwässern.

#### METHODE FÜR BLUTABSTRICHE UND ZYTOLOGISCHE ABSTRICHE

- 1) Die an der Luft getrockneten Abstriche in destilliertes Wasser geben.
- 2) 10 Tropfen des Reagens A auf den Abstrich geben; 10 Minuten einwirken lassen.
- 3) In destilliertem Wasser spülen.
- 4) 10 Tropfen des Reagens B auf den Abstrich geben; 20 Minuten einwirken lassen.
- 5) In destilliertem Wasser spülen.
- 6) 10 Tropfen der Lösung C auf den Abstrich geben; 2 Minuten einwirken lassen.
- 7) Objektträger abtropfen lassen und ohne zu spülen 10 Tropfen des Reagens D auf den Abstrich geben; 2 Minuten einwirken lassen.
- 8) In destilliertem Wasser spülen.
- 9) 10 Tropfen des Reagens E auf den Abstrich geben; 3 Minuten einwirken lassen.
- 10) Etwa 5 Minuten in fließendem Leitungswasser färben lassen.
- 11) In aufsteigenden Alkoholbädern, Xylol und Fixiermittel entwässern.

NIERE

### Resultate



#### Resultat

P.A.S-positive Substanzen	magentarot
Kerne	blau



## Färbung und Eindecken

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

- **P.A.S. Picro - Indigo-Karmin nach Morel - Maronger, modifiziert** 04-131802

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	45 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	1 Jahr
Lagerungsbedingungen	2-8 °C
Ergänzende Ausrüstung	Nicht erforderlich

## P.A.S. Picro - Indigo - Karmin

### Anwendung

Empfohlene Methode für die gleichzeitige Darstellung von neutralen Mucopolysacchariden und des Gewebes auf Gewebeschnitten.

### Methode

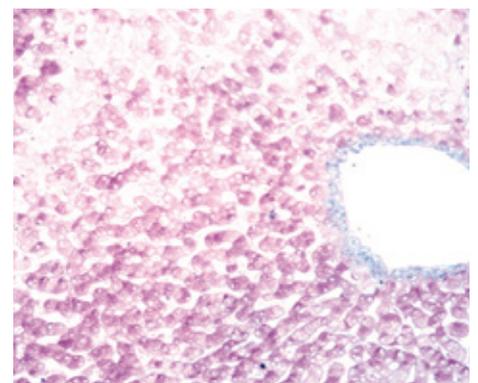
- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) 10 Tropfen des Reagens A auf den Schnitt geben; 10 Minuten einwirken lassen.
- 3) In destilliertem Wasser spülen.
- 4) 10 Tropfen des Reagens B auf den Schnitt geben; 15 Minuten einwirken lassen.
- 5) In destilliertem Wasser spülen.
- 6) 10 Tropfen des Reagens C auf den Schnitt geben; 2 Minuten einwirken lassen.
- 7) Objektträger abtropfen lassen und ohne zu spülen 10 Tropfen des Reagens D auf den Schnitt geben; 3 Minuten einwirken lassen.
- 8) Zuerst in destilliertem Wasser und dann unter Leitungswasser 5 Minuten spülen.
- 9) 10 Tropfen der Lösung E auf den Objektträger geben; 5 Minuten einwirken lassen.
- 10) In destilliertem Wasser spülen und rasch in aufsteigenden Alkoholbädern entwässern, dabei 1 Minute im letzten reinen Alkohol, Xylol und Fixiermittel stehen lassen.

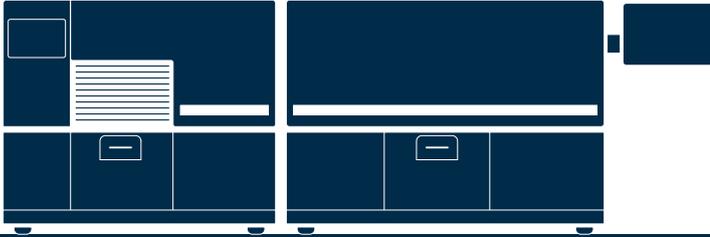
### Resultat

P.A.S-positive Substanzen	magentarot
Bindegewebe	blau-grün
Muskel, Hornschicht des Epithels, Neurogliafasern und Erythrozyten	gelb-grün

### Resultate

LUNGE





# Bio - Optica

## P.A.S. Pearse - Färbung

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **P.A.S. Pearse - Färbung**

04-132802

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	60 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	1 Jahr
Lagerungsbedingungen	2-8 °C
Ergänzende Ausrüstung	Nicht erforderlich

### Anwendung

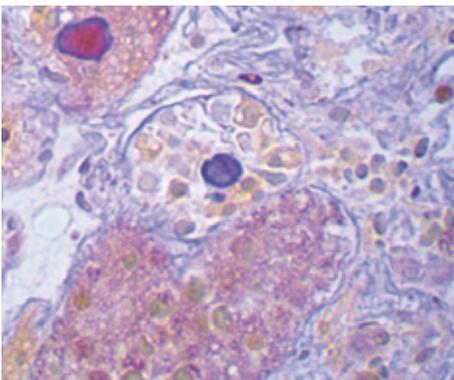
P.A.S.-Reaktion, besonders indiziert für die Hypophyse für die Differenzierung der Alpha- von den Betazellen. Die Resultate sind auf allen Geweben gut.

### Methode

- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) 10 Tropfen des Reagens A auf den Schnitt geben: 10 Minuten einwirken lassen.
- 3) In bidestilliertem Wasser spülen.
- 4) 10 Tropfen des Reagens B auf den Schnitt geben; 15 Minuten einwirken lassen.
- 5) In destilliertem Wasser spülen.
- 6) 10 Tropfen der Lösung C auf den Schnitt geben; 2 Minuten einwirken lassen.
- 7) Objektträger abtropfen lassen und ohne zu spülen 10 Tropfen des Reagens D auf den Schnitt geben: 2 Minuten einwirken lassen.
- 8) In destilliertem Wasser spülen.
- 9) 5 Tropfen der Lösung E auf den Schnitt geben und 5 Tropfen der Lösung F hinzugeben: 10 Minuten einwirken lassen.
- 10) In destilliertem Wasser spülen.
- 11) 10 Tropfen des Reagens G auf den Schnitt geben: 5 Minuten einwirken lassen.
- 12) In destilliertem Wasser spülen.
- 13) Rasch in aufsteigenden Alkoholbädern, Xylol und Fixiermittel entwässern.

HYPOPHYSE

### Resultate



#### Resultat

P.A.S.-positive Substanzen, magentarot

Granulationen der Alpha-Zellen der Hypophyse

Granulationen der Beta-Zellen der Hypophyse, rote Blutkörperchen

Granulationen der Gamma-Zellen der Hypophyse



## Färbung und Eindecken

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

- **P.A.S. - Amylase** 04-130803

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	60 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	1 Jahr
Lagerungsbedingungen	2-8 °C
Ergänzende Ausrüstung	Nicht erforderlich

### Anwendung

Der Abbau auf histologischem Schnitt mit Amylase-Lösung, gefolgt von einer PAS-Reaktion ist dann indiziert, wenn das Glykogen eliminiert werden soll, um nur die neutralen epithelialen Mucine zu beobachten.

Die PAS-Reaktion / Amylase ist die bevorzugte Methode für die Bewertung des Vorhandenseins von Glykogen im hepatischen Gewebe in formalinfixierten und in paraffineingebetteten Schnitten sowie im Muskelgewebe auf kryostatischen Gewebeschnitten.

In beiden Fällen ermöglicht die Untersuchung von anliegenden Schnitten, von denen eine mit Amylase behandelt wurde, eine qualitative Bewertung des Vorhandenseins von Glykogen.

### Methode

- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) Reagens A auf Raumtemperatur bringen.
- 3) 10 Tropfen des Reagens A zugeben; 10 Minuten bei Raumtemperatur einwirken lassen.
- 4) Den Objektträger mehrmals in destilliertem Wasser spülen.
- 5) 10 Tropfen des Reagens B auf den Schnitt geben; 10 Minuten einwirken lassen.
- 6) In destilliertem Wasser spülen.
- 7) 10 Tropfen des Reagens C auf den Schnitt geben; 20 Minuten einwirken lassen.
- 8) In destilliertem Wasser spülen.
- 9) 10 Tropfen der Lösung D auf den Schnitt geben; 2 Minuten einwirken lassen.
- 10) Objektträger abtropfen lassen und ohne zu spülen 10 Tropfen des Reagens E auf den Schnitt geben; 2 Minuten einwirken lassen.
- 11) In destilliertem Wasser spülen.
- 12) 10 Tropfen des Reagens F auf den Schnitt geben; 3 Minuten einwirken lassen.
- 13) Etwa 5 Minuten in fließendem Leitungswasser färben lassen.
- 14) In aufsteigenden Alkoholbädern, Xylol und Fixiermittel entwässern.

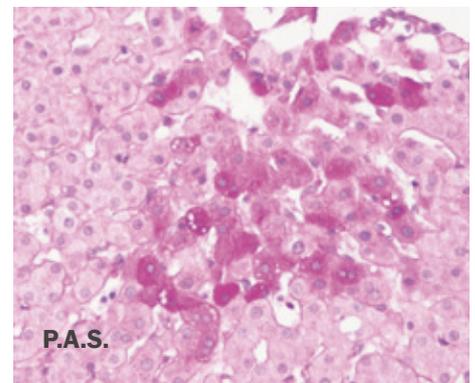
### Resultat

P.A.S-positive Substanzen	magentarot
Kerne	blau

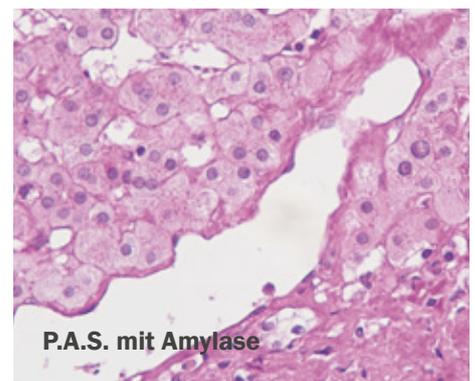
## P.A.S. - A

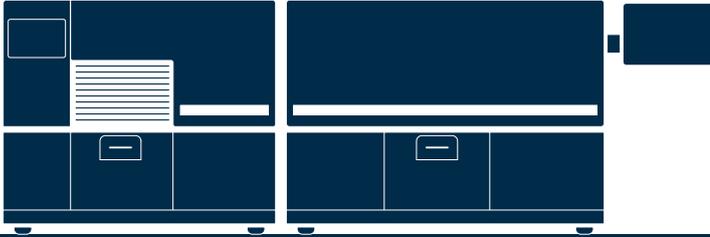
### Resultate

LEBER



LEBER





# Bio-Optica

## Perls

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Perls - Verfahren für Eisen**

04-180807

Mindestanzahl der Bestimmungen	72
Verfahrenszeit	35 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	15-25 °C
Ergänzende Ausrüstung	vertikaler Histologie-Färbetrog 50 ml, Messzylinder und Glasstab

### Anwendung

Empfohlene Methode zur Darstellung von reaktivem Ferri-Eisen auf Gewebeschnitten oder auf Blut- bzw. Knochenmarkabstrichen. Spezifität: Mithilfe der Perls-Reaktion kann nicht das gesamte im Gewebe vorhandene Eisen nachgewiesen werden: das Eisen, das an Hämoglobin, das Malaria-Pigment, Ferritin und an die durch die Verwendung von Formalinsäure und Ferri-Eisen erzeugten Pigmente, gebunden ist, reagiert nicht.

### Methode

#### METHODE FÜR HISTOLOGISCHE SCHNITTE

- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) Den gesamten Inhalt des Fläschchens A in einen Coplin-Trog 50 ml geben. In der genannten Reihenfolge 30 ml destilliertes Wasser und 4 ml des Reagens B hinzugeben. Kurz umrühren. Den Schnitt 20 Minuten lang eintauchen.
- 3) Sorgfältig in destilliertem Wasser spülen.
- 4) 10 Tropfen des Reagens C auf den Schnitt geben: 5 Minuten einwirken lassen.
- 5) In destilliertem Wasser spülen.
- 6) In aufsteigenden Alkoholbädern, Xylol und Fixiermittel entwässern

#### METHODE FÜR BLUTABSTRICHE ODER KNOCHENMARKABSTRICHE

- 1) Die zuvor getrockneten Abstriche 3 Minuten lang in Methanol fixieren. Objektträger herausnehmen und trocknen lassen.
- 2) Den gesamten Inhalt des Fläschchens A in einen Coplin-Trog 50 ml geben. In der genannten Reihenfolge 30 ml destilliertes Wasser und 4 ml des Reagens B hinzugeben. Kurz umrühren. Den Schnitt 20 Minuten lang eintauchen.
- 3) Sorgfältig in destilliertem Wasser spülen.
- 4) 10 Tropfen des Reagens C auf die Abstriche geben: 5 Minuten einwirken lassen.
- 5) In destilliertem Wasser spülen.
- 6) An der Luft trocknen lassen.

#### Resultat

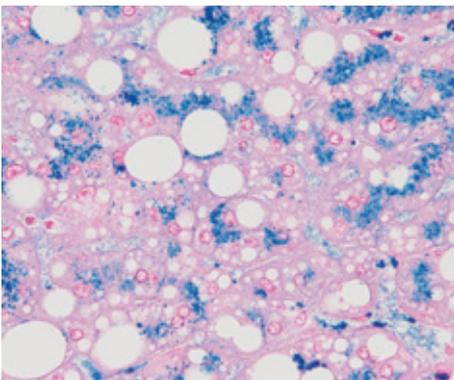
Reaktives Ferri-Eisen	blau
Kerne	rot

### Hinweise:

- Falsche Positivitäten können durch drei leicht identifizierbare Faktoren verursacht werden: nicht frisch zubereitete Ferrocyamid-Salzsäure-Lösungen;
- Eisenionen, die die Glasgeräte und das Einlegewasser der Schnitte kontaminieren (Rost), Verwendung von Metallinstrumenten, die in Kontakt mit der Lösung geraten;
- Asbestose: gegebenenfalls vorhandener Asbest kann eine positive Reaktion verursachen.

LEBER

### Resultate





## Färbung und Eindecken

### Perls - Van Gieson

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

- **Perls - Van Gieson für Ferri - Eisen und Bindegewebe** 04-181807

Mindestanzahl der Bestimmungen	72
Verfahrenszeit	35 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	15-25 °C
Ergänzende Ausrüstung	vertikaler Histologie-Färbetrog 50 ml, Messzylinder und Glasstab

### Anwendung

Empfohlene Methode für die gleichzeitige Darstellung von reaktivem Ferri-Eisen, Kollagen und Gewebe auf Gewebeschnitten.

### Methode

- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) Den gesamten Inhalt des Fläschchens A in einen Coplin-Trog 50 ml geben. In der genannten Reihenfolge 30 ml destilliertes Wasser und 4 ml des Reagens B hinzugeben. Kurz umrühren. Den Schnitt 20 Minuten lang eintauchen.
- 3) Sorgfältig in destilliertem Wasser spülen.
- 4) 10 Tropfen des Reagens C auf den Schnitt geben: 10 Minuten einwirken lassen.
- 5) In destilliertem Wasser spülen.
- 6) Rasch in aufsteigenden Alkoholbädern entwässern, dabei 1 Minute im letzten reinen Alkohol, Xylol und Fixiermittel stehen lassen.

### Resultat

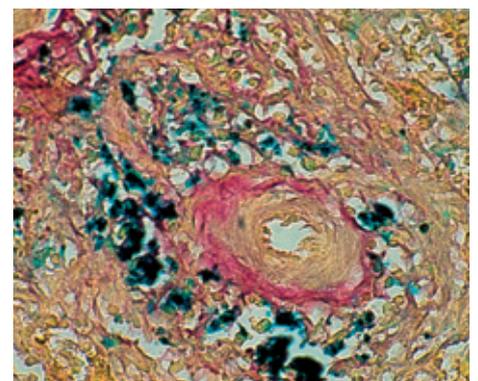
Reaktives Ferri-Eisen	blau
Kollagen	purpurrot
Zytoplasma, Muskulatur, Hornschicht des Epithels, Neuroglia und Erythrozyten	gelb

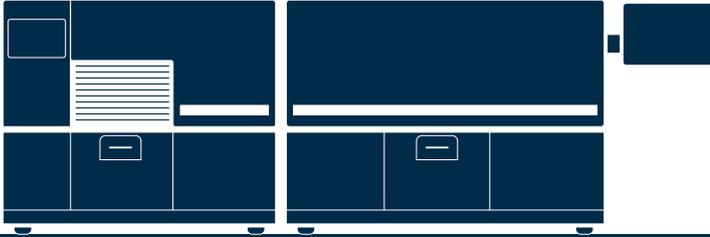
### Hinweise:

- Falsche Positivitäten können durch drei leicht identifizierbare Faktoren verursacht werden:
- nicht frisch zubereitete Ferrocyanid-Salzsäure-Lösungen;
- Eisenionen, die die Glasgeräte und das Einlegewasser der Schnitte kontaminieren (Rost), Verwendung von Metallinstrumenten, die in Kontakt mit der Lösung geraten;
- Asbestose: gegebenenfalls vorhandener Asbest kann eine positive Reaktion verursachen.

### Resultate

LEBER





# Bio - Optica

## Picro-Mallory-Trichrom

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Picro-Mallory-Trichrom**

04-021822

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	40 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	15-25 °C
Ergänzende Ausrüstung	Nicht erforderlich

### Anwendung

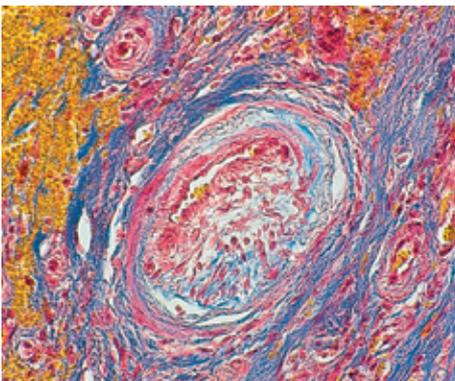
Trichromfärbung für Bindegewebe empfohlen.

### Methode

- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) 5 Tropfen des Reagens A und 5 Tropfen des Reagens B auf den Schnitt bringen: 10 Minuten einwirken lassen.
- 3) In destilliertem Wasser spülen.
- 4) 5 Minuten in fließendem Leitungswasser färben lassen.
- 5) 10 Tropfen des Reagens C auf den Schnitt geben; 2 Minuten einwirken lassen.
- 6) In destilliertem Wasser spülen.
- 7) 10 Tropfen des Reagens D auf den Schnitt geben; 1 Minute einwirken lassen.
- 8) In destilliertem Wasser spülen.
- 9) 10 Tropfen des Reagens E auf den Schnitt geben; 15 Minuten einwirken lassen.
- 10) In destilliertem Wasser spülen.
- 11) 10 Tropfen des Reagens F auf den Schnitt geben; 1 Minute einwirken lassen.
- 12) In aufsteigenden Alkoholbädern entwässern, dabei 1 Minute im letzten reinen Alkohol, Xylol und Fixiermittel entwässern.

BINDEGEWEBE

### Resultate



#### Resultat

Kerne	dunkelbraun
Kollagenfasern	dunkelblau
Knorpel, Knochen, schleim, basophile Granula der Hypophyse und amyloid	blau in verschiedenen Farben
Neuroglia, axone und Fibrin	rot
Acidophile Granula der Hypophyse	orange
Myelin und Erythrozyten	blassrosa - gelb
Elastische Fasern	blassrosa - gelb oder farblos



## Färbung und Eindecken

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

- **P.T.A.H. Hämatoxylin Phosphorwolframsäure** 04-060802

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	13 Minuten + über Nacht
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	15-25 °C
Ergänzende Ausrüstung	Nicht erforderlich

### Anwendung

Die Methode, die ursprünglich für die Färbung der Neuroglia vorgesehen war und heute für gewöhnlich zur Differenzierung des glatten vom gestreiften Muskelgewebe empfohlen wird (wobei sich die isotropen Banden der Myofibrillen des Skelettmuskels färben), ist eine weitere wählbare Methode für Fibrin.

### Methode

- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) 5 Tropfen der Lösung A auf den Schnitt geben und 5 Tropfen der Lösung B hinzugeben; 5 Minuten einwirken lassen.
- 3) In destilliertem Wasser spülen.
- 4) 10 Tropfen der Lösung C auf den Schnitt geben; 5 Minuten einwirken lassen.
- 5) In destilliertem Wasser spülen.
- 6) Den gesamten Inhalt des Fläschchens mit dem Reagens D in den leeren Behälter geben, der im Lieferumfang der Verpackung enthalten ist. Den Schnitt darin eintauchen und eine Nacht einwirken lassen.
- 7) Schnell in destilliertem Wasser spülen (3–4 Sekunden).
- 8) Den Schnitt rasch in aufsteigenden Alkoholbädern entwässern, dabei 1 Minute im letzten reinen Alkohol, Xylol und Fixiermittel stehen lassen.

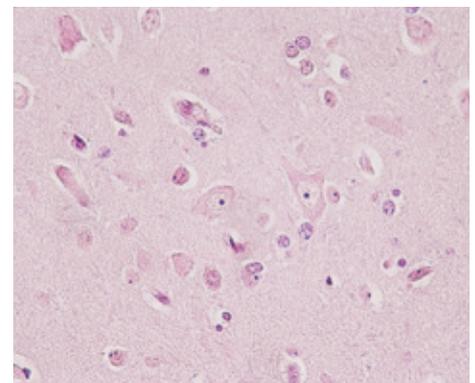
### Resultat

Kerne, Fibrin (größter Teil), Myofibrillen, Astrozyten, einige elastische Fasern, Neuroglia, Myelinfasern	dunkelblau
Kollagen, Knochenmatrix, Knorpel	ziegelrot in diversen Tönen

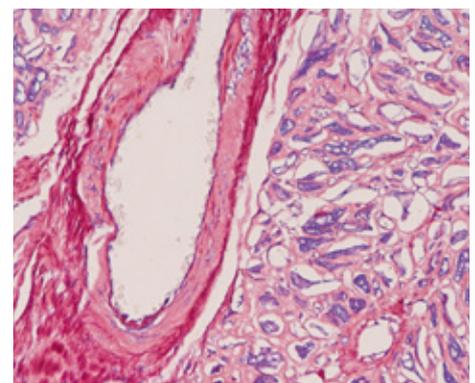
## P.T.A.H. Hämatoxylin Phosphorwolframsäure

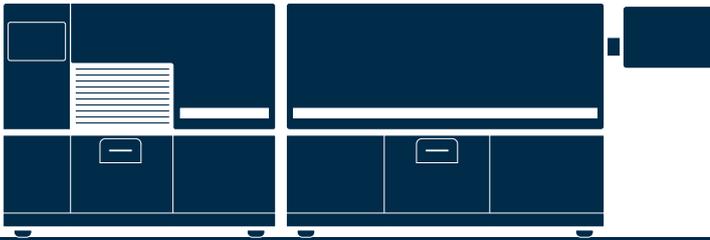
### Resultate

GEHIRN



BLUTGEFÄSS





# Bio-Optica

## Rapid frozen sections

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Rapid frozen sections - H&E Färbungs-Kit**

04-061010

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	ca. 3 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	15-25 °C
Ergänzende Ausrüstung	Trog 100 ml für Puffervorbereitung, Trog für Spülungen

### Anwendung

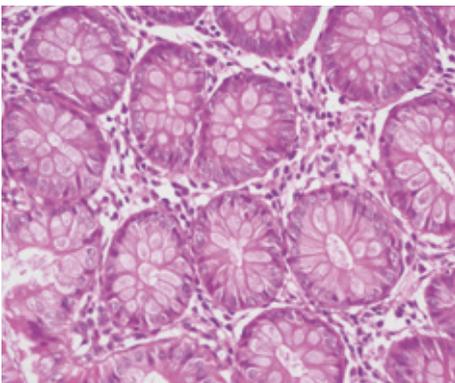
Schnelle Färbemethode für Kryostatschnitte mit einer Dicke von 6 Mikron.

### Methode

- 1) Vorbereitung der Färbungslösung: In einen 100-ml-Trog 10 Tropfen des Reagens B geben. Mit dem Kit können 100 Färbungslösungen vorbereitet werden. Wir empfehlen daher, die Arbeitslösung in häufigen Abständen zu erneuern.
- 2) Den Schnitt für eine Zeitspanne von 45–60 Sekunden in den mit REAGENS A gekennzeichneten Behälter geben.
- 3) In Leitungswasser spülen, 5 Tauchvorgänge.
- 4) In die Färbungslösung geben, 5 Tauchvorgänge.
- 5) In Leitungswasser spülen, 5 Tauchvorgänge.
- 6) Den Schnitt für eine Zeitspanne von 30 Sekunden in den mit REAGENS C gekennzeichneten Behälter geben.
- 7) Ethanol 95 %, 5 Tauchvorgänge.
- 8) Ethanol 95 %, 5 Tauchvorgänge.
- 9) Ethanol absolut, 5 Tauchvorgänge.
- 10) Ethanol absolut, 5 Tauchvorgänge.
- 11) Xylol, Bio-Clear oder X-Free, 10 Tauchvorgänge.
- 12) Xylol, Bio-Clear oder X-Free, 10 Tauchvorgänge.

KOLON

### Resultate



#### Resultat

Zytoplasma, Bindegewebe	diverse Töne und Intensitäten von Rosa-Färbung
Kerne	blau



## Färbung und Eindecken

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Kongorot nach Highman**

04-210822

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	35 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	15-25 °C
Ergänzende Ausrüstung	Nicht erforderlich

## Kongorot

### Anwendung

Methode zum Nachweis von Amyloid auf Gewebeschnitten.

### Methode

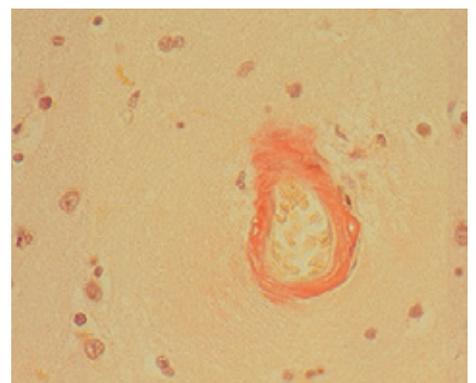
- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) 10 Tropfen des Reagens A auf den Schnitt geben; 15 Minuten einwirken lassen.
- 3) In destilliertem Wasser spülen.
- 4) 10 Tropfen des Reagens B auf den Schnitt geben; 30 Sekunden einwirken lassen.
- 5) 5 Minuten unter fließendem Leitungswasser spülen.
- 6) 10 Tropfen des Reagens C auf den Schnitt geben; 2 Minute einwirken lassen.
- 7) 10 Tropfen des Reagens D auf den Schnitt geben; 5 Minuten einwirken lassen.
- 8) Etwa 5 Minuten in Leitungswasser färben lassen.
- 9) In aufsteigenden Alkoholbädern, Xylol und Fixiermittel entwässern.

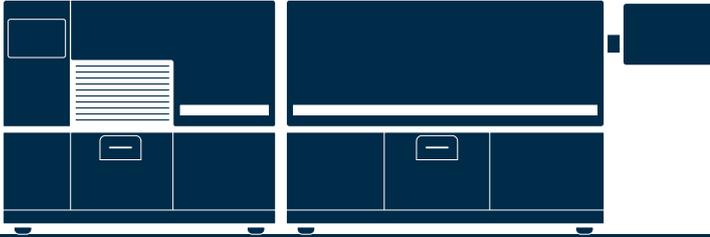
### Resultat

Amyloidsubstanz	ziegelrot mit Doppelbrechung in polarisiertem Licht
Kerne	blau

### Resultate

BLUTGEFÄSS





# Bio - Optica

## Siriusrot

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Siriusrot**

04-210923

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	1 Stunde und 15 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	15-25 °C
Ergänzende Ausrüstung	Nicht erforderlich

### Anwendung

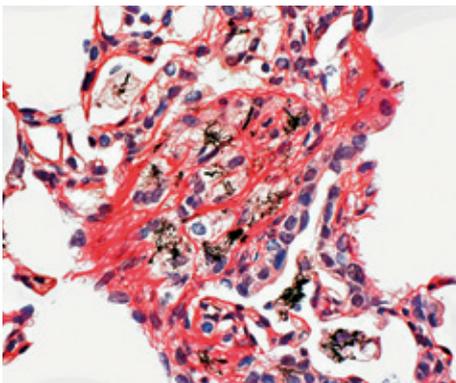
Methode zum Nachweis von Amyloid in formalinfixierten und paraffineingebetteten Geweben.

### Methode

- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) Die Feuchtkammer vorbereiten und den Objektträger mit dem Schnitt nach oben dort ablegen. 10 Tropfen des Reagens A auf den Schnitt geben, Feuchtkammer schließen und im Ofen bei 60 °C inkubieren. 60-90 Minuten einwirken lassen.
- 3) 10 Tropfen des Reagens B für 1-2 Minuten auf den Schnitt geben.
- 4) Objektträger abtropfen lassen und 10 Tropfen des Reagens C auf den Schnitt geben; 1-2 Minuten einwirken lassen.
- 5) 10 Tropfen des Reagens D auf den Schnitt geben: 5 Minuten einwirken lassen.
- 6) Etwa 5 Minuten in fließendem Leitungswasser färben lassen.
- 7) In aufsteigenden Alkoholbädern, Xylol und Fixiermittel entwässern.

AMYLOIDSUBSTANZ

### Resultate



**Resultat**

Amyloidsubstanz	rosa - rot
Kerne	blau



## Färbung und Eindecken

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Pikro - Siriusrot für Kollagen**

04-121873

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	60 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	15-25 °C
Ergänzende Ausrüstung	Nicht erforderlich

### Anwendung

Empfohlene Methode für den Nachweis von Kollagenfasern und biliären Pigmenten in formalinfixierten und paraffineingebetteten Gewebeschnitten.

### Methode

- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) 10 Tropfen des Reagens A auf den Schnitt geben; 50 Minuten einwirken lassen.
- 3) Kurz in destilliertem Wasser spülen.
- 4) 10 Tropfen des Reagens B auf den Schnitt geben; 2 Minuten einwirken lassen. Vorgang zweimal wiederholen.
- 5) Kurz in destilliertem Wasser spülen und Objektträger abtropfen lassen.
- 6) 10 Tropfen des Reagens C auf den Schnitt geben; 3 Minute einwirken lassen.
- 7) In Leitungswasser färben lassen: 3 Minuten.
- 8) In destilliertem Wasser spülen und rasch in aufsteigenden Alkoholbädern entwässern, dabei 1 Minute im letzten reinen Alkohol, Xylol und Fixiermittel stehen lassen.

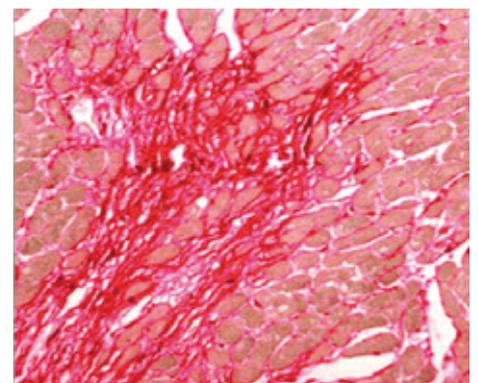
## Pikro - Siriusrot - Färbung

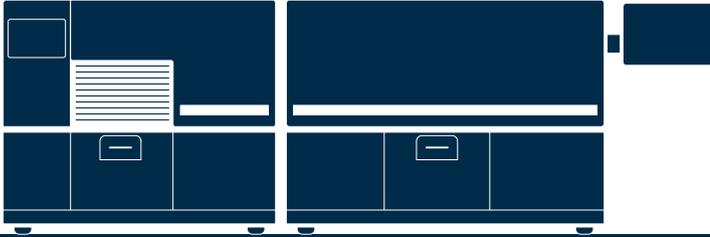
### Resultat

Bilirubin	grün
Kollagenfasern	rot
Kerne	blau
Erythrozyten	rot

### Resultate

LEBER





# Bio-Optica

## Silber Methenamin

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Silber Methenamin nach Gomori**

04-043822

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	1 Stunde und 15 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	1 Jahr
Lagerungsbedingungen	2–8 °C
Ergänzende Ausrüstung	Ofen

### Anwendung

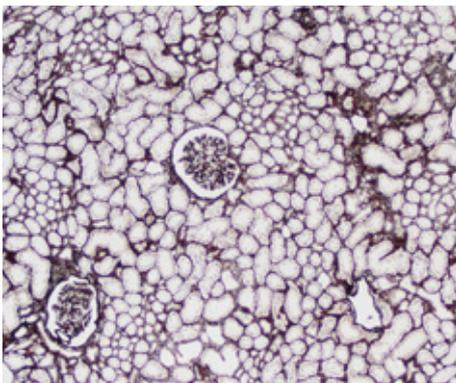
Verfahren für die Darstellung von argyrophilen Elementen und Mucopolysacchariden (Basalmembrane, Pilze, Bakterien etc.) auf Gewebeschnitten. Es handelt sich dabei um die bevorzugte Methode zur Untersuchung der Basalmembran bei der Nierenbiopsie.

### Methode

- 1) Schnitte in destilliertes Wasser geben.
- 2) 10 Tropfen des Reagens A auf den Schnitt geben: 30 Minuten einwirken lassen.
- 3) In destilliertem Wasser spülen.
- 4) Die Feuchtkammer vorbereiten und den Objektträger mit dem Schnitt nach oben dort ablegen. In die kleine mit der Packung verbundene Kapsel 10 Tropfen des Reagens B geben, 10 Tropfen des Reagens C und 10 Tropfen des Reagens D hinzufügen, umrühren und die so entstandene Lösung auf den Schnitt geben: Die Feuchtkammer schließen und im Ofen bei 60 °C inkubieren. 30–40 Minuten einwirken lassen.
- 5) Die Feuchtkammer aus dem Ofen nehmen, die Abdeckung öffnen und den Imprägnierungston überprüfen: Falls die Schwarzfärbung korrekt ist, den Objektträger 5 Minuten abkühlen lassen und in destilliertem Wasser spülen, falls diese unzureichend ist, neuerlich im Ofen inkubieren und alle 5 Minuten kontrollieren.
- 6) 10 Tropfen des Reagens E auf den Schnitt geben: 1 Minute einwirken lassen.
- 7) In destilliertem Wasser spülen.
- 8) 10 Tropfen des Reagens F auf den Schnitt geben: 1 Minute einwirken lassen.
- 9) In destilliertem Wasser spülen.
- 10) In aufsteigenden Alkoholbädern, Xylol und Fixiermittel entwässern.

NIERE

### Resultate



#### Resultat

Basalmembrane, Glykogen, Pilz- und Bakterienkapsel schwarz

### HINWEISE

Wie bei allen Reaktionen auf Basis von Silbersalzen empfehlen wir eine ausgesprochen gründliche Reinigung der Glasgeräte sowie die Verwendung von destilliertem oder entionisiertem Wasser von guter Qualität. Wir empfehlen darüber hinaus, einen Kontakt von Metallinstrumenten (Pinzetten etc.) mit Reagenzien zu vermeiden, die Silbersalze enthalten.



## Färbung und Eindecken

### Van Gieson Färbung

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Van Gieson Färbung**

04-030802

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	35 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	15-25° C
Ergänzende Ausrüstung	Nicht erforderlich

#### Anwendung

Empfohlene Methode für das Bindegewebe, insbesondere indiziert für den Nachweis von Kollagenfasern bei ihrer gleichzeitigen Differenzierung vom Bindegewebe.

#### Methode

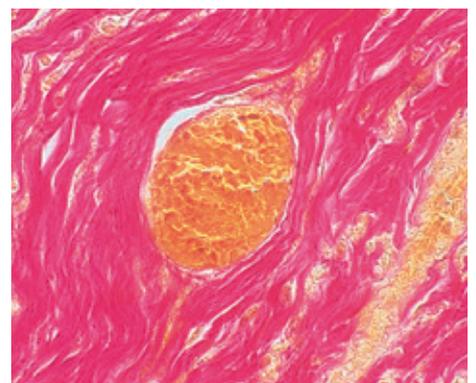
- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) 5 Tropfen des Reagens A auf den Schnitt bringen und 5 Tropfen des Reagens B hinzugeben: 10 Minuten einwirken lassen.
- 3) 10 Minuten in Leitungswasser färben lassen.
- 4) 10 Tropfen der Lösung C auf den Schnitt geben; 10 Minuten einwirken lassen.
- 5) Schnell (2–3 Sekunden) in destilliertem Wasser spülen und rasch in aufsteigenden Alkoholbädern entwässern, dabei 1 Minute im letzten reinen Alkohol stehen lassen; Xylol und Fixiermittel.

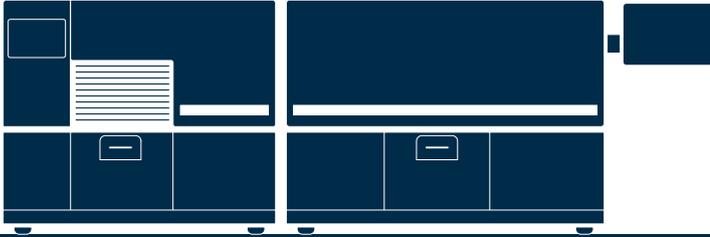
#### Resultat

Kerne	schwarz
Kollagenfasern	purpurrot
Zytoplasma, glatte und gestreifte Muskulatur, Hornschicht des Epithels, Neuroglia und Erythrozyten	gelb

#### Resultate

BINDEGEWEBE





# Bio - Optica

## Methylgrün - Pyronin

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Methylgrün - Pyronin**

04-121812

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	45 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	15-25 °C
Ergänzende Ausrüstung	Nicht erforderlich

### Anwendung

Empfohlene Methode für die gleichzeitige Darstellung von DNS und RNS auf histologischen Schnitten.

Besonders empfohlen für den Nachweis von Plasmazellen und RNS auf histologischen Schnitten und zytologischen Präparaten.

### Methode

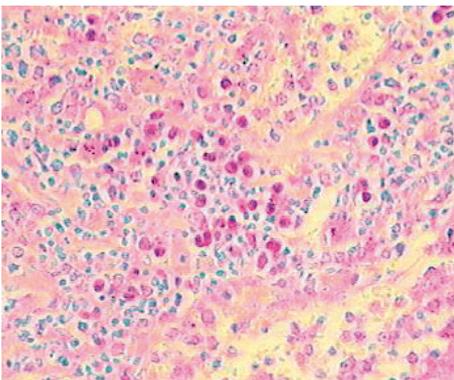
- 1) Die Objektträger entparaffinieren und in Ethanol 70 % geben.
- 2) 10 Tropfen des Reagens A auf den Schnitt geben: 10 Minuten einwirken lassen.
- 3) Nach dem Abtropfen 10 Tropfen des Reagens B auf den Schnitt geben: 15 Minuten einwirken lassen.
- 4) Objektträger abtropfen lassen und 10 Tropfen des Reagens C auf den Schnitt geben; 3 Minuten einwirken lassen.
- 5) Die Objektträger in fließendem Wasser 10 Minuten spülen.
- 6) In destilliertem Wasser spülen.
- 7) 10 Tropfen des Reagens D auf den Schnitt geben: 7 Minuten einwirken lassen.
- 8) Schnell in destilliertem Wasser spülen und die Objektträger zuerst mit Filterpapier und anschließend 10 Minuten an der Luft trocknen.
- 9) In mindestens 2 Phasenschritten mit Xylol und Fixiermittel aufhellen.

### Resultat

DNS	blassgrün
RNS (Plasmazellen, Nukleole, Blasten)	rosa / rot
Mastzellengranula	blau
Hintergrundkontrast	türkis

BINDEGEWEBE

**Resultate**



### HINWEISE

- Keine Fixiermittel mit einem Formaldehydgehalt von mehr als 10 % verwenden: Durch höhere Konzentrationen werden die aminischen Gruppen der DNS blockiert.
- Nicht zu saure Fixiermittel verwenden: Diese blockieren die Reaktion und verursachen eine Hydrolyse.
- Es ist sehr wichtig, die DNS nicht mit zu hohen Temperaturen zu depolymerisieren (Imprägnierung in Paraffin und vor allem Einlegebad für die Schnitte); auf diese Weise entfernen sich die phosphorigen Gruppen des DNS-Moleküls voneinander und reduzieren bzw. eliminieren die Angriffsstellen des Methylgrüns (DNS-Pyroninophilie).



## Färbung und Eindecken

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

- **Verhoeff** 04-056802

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	60 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	15-25° C
Ergänzende Ausrüstung	Nicht erforderlich

## Verhoeff

### Anwendung

Methode für die Darstellung von elastischen Fasern auf histologischen Schnitten, besonders empfohlen für vaskuläre Pathologie.

### Methode

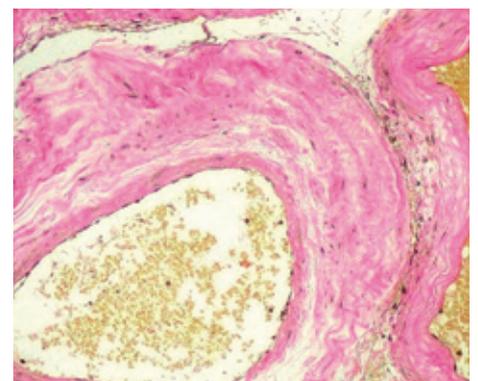
- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) 10 Tropfen des Reagens A auf den Schnitt geben; 30 Minuten einwirken lassen.
- 3) In destilliertem Wasser spülen.
- 4) In Leitungswasser differenzieren.
- 5) Den Objektträger in die Feuchtkammer geben und 8 Tropfen des Reagens B + 4 Tropfen des Reagens C + 4 Tropfen des Reagens D auf den Schnitt geben. 25 Minuten einwirken lassen.
- 6) In destilliertem Wasser spülen.
- 7) Mit Reagens E differenzieren: In zwei oder drei Vorgängen von je 15 Sekunden.
- 8) Sorgfältig in destilliertem Wasser spülen.
- 9) 10 Tropfen des Reagens F auf den Schnitt geben; 1 Minute einwirken lassen.
- 10) In destilliertem Wasser spülen.
- 11) In aufsteigenden Alkoholbädern, Xylol und Fixiermittel entwässern.

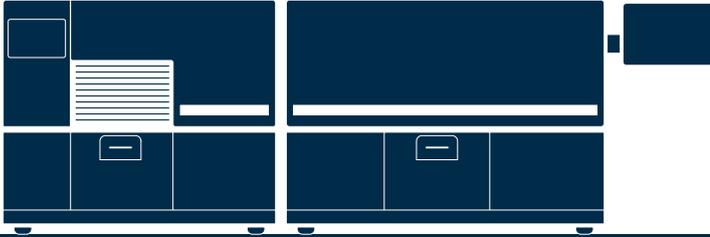
### Resultat

Elastische Fasern und Kerne	schwarz
Kollagen	rot
Andere Gewebebestandteile	gelb

### Resultate

ARTERIEN





# Bio-Optica

## Von Kossa

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Von Kossa für Kalk**

04-170801

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	1 Stunde und 25 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	1 Jahr
Lagerungsbedingungen	2-8 °C
Ergänzende Ausrüstung	Nicht erforderlich

### Anwendung

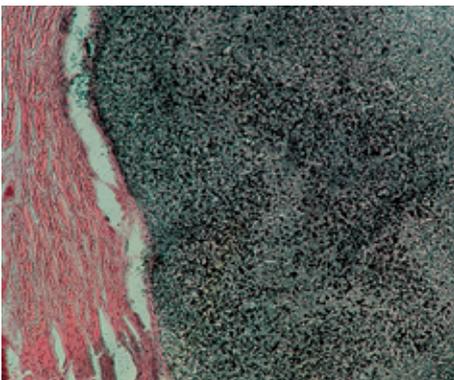
Empfohlene Methode für die Darstellung von Kalziumionen auf histologischen Schnitten.

### Methode

- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) 10 Tropfen des Reagens A auf den Schnitt geben; 10 Minuten einwirken lassen.
- 3) Sorgfältig in destilliertem Wasser spülen.
- 4) 10 Tropfen des Reagens B auf den Schnitt geben; 1 Stunde im Dunkeln einwirken lassen.
- 5) Sorgfältig in destilliertem Wasser spülen.
- 6) 10 Tropfen destilliertes Wasser auf den Schnitt geben und 10 Tropfen des Reagens C hinzugeben; 5 Minuten einwirken lassen (bis zur Schwärzung der Silbersalze).
- 7) In destilliertem Wasser spülen.
- 8) 10 Tropfen des Reagens D auf den Schnitt geben; 5 Minuten einwirken lassen.
- 9) In destilliertem Wasser spülen.
- 10) 10 Tropfen des Reagens E auf den Schnitt geben; 5 Minuten einwirken lassen.
- 11) In destilliertem Wasser spülen, in aufsteigenden Alkoholbädern, Xylol und Fixiermittel entwässern.

KNOCHEN

### Resultate



#### Resultat

Stellen, an denen Kalziumsalze vorhanden waren	schwarz
Kerne	rot



## Färbung und Eindecken

### Warthin - Starry - Färbung

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

- **Warthin-Starry für Spirochäten** 04-040903

Mindestanzahl der Bestimmungen	40
Verfahrenszeit	1 Stunde und 45 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	1 Jahr
Lagerungsbedingungen	2-8 °C
Ergänzende Ausrüstung	Ofen, Schale zur Pufferverdünnung, Messpipette, Glasstab

#### Anwendung

Methode zum Nachweis von Spirochäten.

#### Methode

- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) Ansetzen der „Imprägnierlösung“: 13 ml destilliertes Wasser in den Behälter geben, 4,5 ml des Reagens A und 20 Tropfen des Reagens B hinzugeben. Kurz mit einem zuvor in destilliertem Wasser gespülten Glasstab umrühren.
- 3) Den Schnitt in die Lösung geben und 90 Minuten bei 60–70 °C inkubieren.
- 4) Behälter aus dem Ofen nehmen und 5 Minuten abkühlen lassen.
- 5) Während der Imprägnierreaktion die „Entwicklerlösung“ ansetzen.  
Hinweis: Es empfiehlt sich, die angegebenen Arbeitsschritte in den letzten 12 Minuten der in Schritt 3 begonnenen Inkubation durchzuführen. Ein Fläschchen C und ein Fläschchen D im Ofen 10 Minuten bei 50 °C vorwärmen.  
Den gesamten Inhalt der beiden vorgewärmten Fläschchen in den zweiten Objektträger-Behälter geben (auf die Temperatur der Fläschchen achtgeben – Schutzhandschuhe verwenden), kurz mit einem zuvor in destilliertem Wasser gespülten Glasstab umrühren, anschließend den gesamten Inhalt in ein Fläschchen E geben und erneut umrühren.
- 6) Den Schnitt in die soeben angesetzte „Entwicklerlösung“ geben und für 5–10 Minuten bei 50 °C in den Ofen stellen.
- 7) 2 Minuten unter warmem Leitungswasser abspülen.
- 8) In aufsteigenden Alkoholbädern, Xylol und Fixiermittel entwässern.

#### Resultat

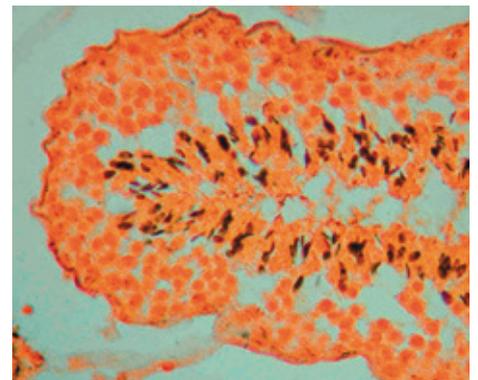
Spirochäten und andere Mikroorganismen	schwarz
Hintergrund	goldbraun

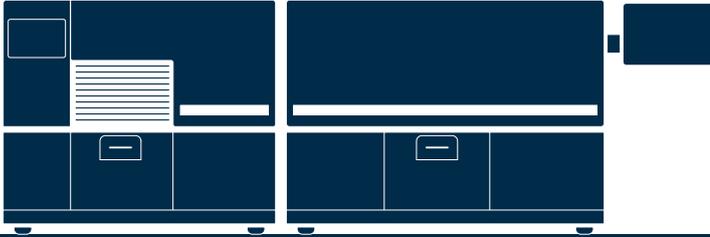
#### HINWEISE

- Zum Spülen muss destilliertes Wasser hervorragender Qualität verwendet werden.
- Keine polylysinieren Objektträger verwenden.
- Verwendung von Metallgegenständen (Körbe, Pipetten) vermeiden.

#### Resultate

#### SPIROCHÄTEN





## Bio - Optica

### Weigert - Färbung Langverfahren

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Weigert-Elastika-Färbung (Langverfahren)**

04-050802

Mindestanzahl der Bestimmungen 100

Verfahrenszeit Overnight + 25 Minuten

Haltbarkeit des Produkts 2 Jahre

Lagerungsbedingungen 15-25 °C

Ergänzende Ausrüstung Histologie-Trog mit Abdeckung

### Anwendung

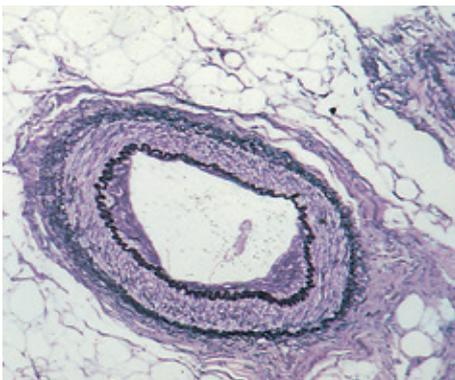
Empfohlene Methode für die Darstellung von elastischen Fasern auf histologischen Schnitten.

### Methode

- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) 5 Tropfen der Lösung A auf den Schnitt geben und 5 Tropfen der Lösung B hinzugeben: 5 Minuten einwirken lassen.
- 3) In destilliertem Wasser spülen.
- 4) 10 Tropfen der Lösung C auf den Schnitt geben; 5 Minuten einwirken lassen.
- 5) In destilliertem Wasser spülen.
- 6) Reagens D in einen vertikalen Trog für Histologie geben, den Schnitt darin eintauchen und gut verschließen: 1 Nacht einwirken lassen.  
Um nach dem Gebrauch ein Verdampfen des Ethanolts möglichst zu vermeiden, empfiehlt es sich, die Lösung wieder in das Originalfläschchen zu füllen.
- 7) In destilliertem Wasser spülen.
- 8) 10 Tropfen der Lösung E auf den Schnitt geben; 10 Minuten einwirken lassen.
- 9) In destilliertem Wasser spülen.
- 10) In aufsteigenden Alkoholbädern, Xylol und Fixiermittel entwässern.

BLUTGEFÄSS

**Resultate**



**Resultat**

Elastische Fasern

dunkelblau bis schwarz



## Färbung und Eindecken

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Weigert-Elastika-Färbung (Schnellverfahren)**

04-052812

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	60 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	15-25 °C
Ergänzende Ausrüstung	Messpipette

## Weigert – Färbung Schnellverfahren

### Anwendung

Empfohlene Methode für die Darstellung von elastischen Fasern auf histologischen Schnitten, besonders empfohlen für vaskuläre Pathologie.

### Methode

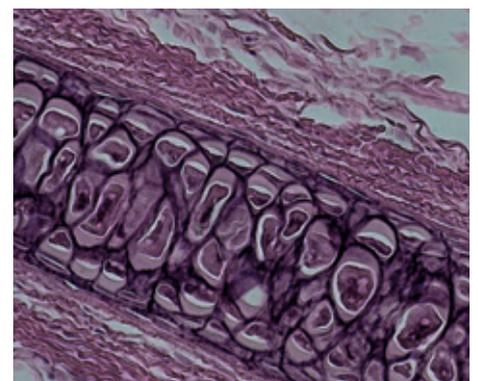
- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) 10 Tropfen der Lösung A auf den Schnitt geben; 5 Minuten einwirken lassen.
- 3) In destilliertem Wasser spülen.
- 4) Feuchtkammer folgendermaßen vorbereiten: das Filterpapierscheibchen mit 20 Tropfen des Reagens B durchtränken, den Objektträger in die Feuchtkammer einsetzen und 10 Tropfen des Reagens C auf den Schnitt geben. Die Abdeckung schließen und 30 Minuten inkubieren.
- 5) In destilliertem Wasser spülen.
- 6) 10 Tropfen des Reagens D auf den Schnitt geben: 2 Minuten einwirken lassen.
- 7) 5 Minuten in fließendem Wasser spülen
- 8) In destilliertem Wasser spülen.
- 9) 10 Tropfen des Reagens E auf den Schnitt geben: 5 Minuten einwirken lassen.
- 10) In destilliertem Wasser spülen.
- 11) In aufsteigenden Alkoholbädern, Xylol und Fixiermittel entwässern.

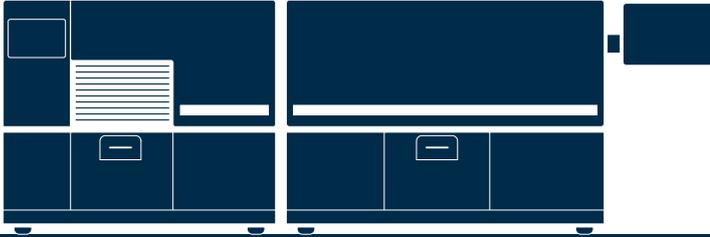
### Resultat

Elastische Fasern	purpurrot-braun
Kerne	rot

### Resultate

ELASTISCHE FASERN





# Bio-Optica

## Weigert-Van Gieson-Färbung Langverfahren

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Weigert-Van Gieson (Langverfahren)**

04-051802

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	50 Minuten + über Nacht
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	15-25 °C
Ergänzende Ausrüstung	Vertikaler Histologie-Trog mit Abdeckung

### Anwendung

Kombiverfahren für die Darstellung der elastischen Fasern, des Bindegewebes, des Kollagens und der Kerne auf dem Präparat selbst.

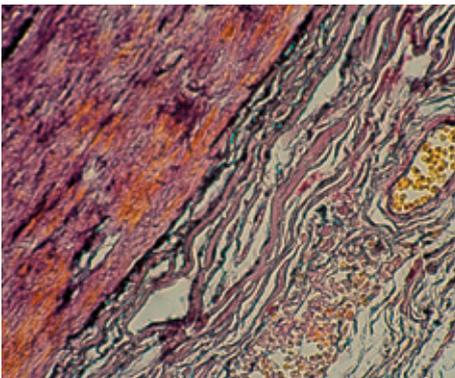
Die Van-Gieson-Trichrom-Färbung ist die in Kombination mit der Weigert-Färbung am häufigsten verwendete Methode für elastische Fasern.

### Methode

- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) 10 Tropfen der Lösung A auf den Schnitt geben: 5 Minuten einwirken lassen.
- 3) In destilliertem Wasser spülen.
- 4) Reagens B in einen vertikalen Trog für Histologie geben, den Schnitt darin eintauchen und gut verschließen: 1 Nacht einwirken lassen. Nach dem Gebrauch empfiehlt es sich, die Lösung wieder in das Originalfläschchen zu füllen.
- 5) In destilliertem Wasser spülen.
- 6) 10 Tropfen des Reagens C auf den Schnitt geben: 10 Minute einwirken lassen.
- 7) In destilliertem Wasser spülen.
- 8) 5 Tropfen der Lösung D auf den Schnitt geben und 5 Tropfen der Lösung E hinzugeben: 10 Minuten einwirken lassen.
- 9) Etwa 10 Minuten in Leitungswasser färben lassen.
- 10) 10 Tropfen der Lösung F auf den Schnitt geben: 7 Minuten einwirken lassen.
- 11) Schnell (2–3 Sekunden) in destilliertem Wasser spülen und rasch in aufsteigenden Alkoholbädern entwässern, dabei 1 Minute im letzten reinen Alkohol stehen lassen; Xylol und Fixiermittel.

BINDEGEWEBE UND  
ELASTISCHE FASERN

### Resultate



#### Resultat

Elastische Fasern	purpurrot-braun
Kerne	schwarz
Kollagen	rot, in diversen Tönen
Bindegewebe, Erythrozyten	gelb



## Färbung und Eindecken

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Weigert-Van Gieson (Schnellverfahren)**

04-053812

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	1 Stunde und 20 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	15-25 °C
Ergänzende Ausrüstung	Messpipette

## Weigert-Van Gieson-Färbung Schnellverfahren

### Anwendung

Kombiverfahren für die Darstellung der elastischen Fasern, des Bindegewebes, des Kollagens und der Kerne auf dem Präparat selbst.

Die Van-Gieson-Trichrom-Färbung ist die in Kombination mit der Weigert-Färbung am häufigsten verwendete Methode für elastische Fasern.

### Methode

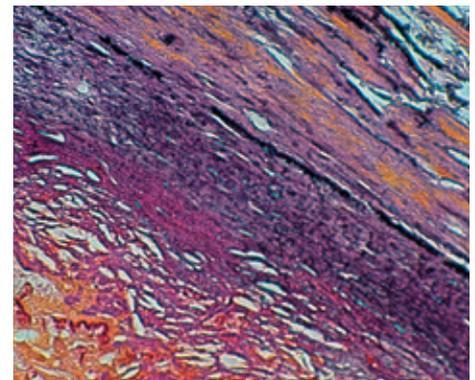
- 1) Schnitt in destilliertes Wasser geben.
- 2) 10 Tropfen der Lösung A auf den Schnitt geben: 5 Minuten einwirken lassen.
- 3) In destilliertem Wasser spülen.
- 4) Feuchtkammer folgendermaßen vorbereiten: das Filterpapierscheibchen mit 20 Tropfen des Reagens B durchtränken, den Objektträger in die Feuchtkammer einsetzen und 10 Tropfen des Reagens C auf den Schnitt geben. Die Abdeckung schließen und 30 Minuten inkubieren.
- 5) In destilliertem Wasser spülen.
- 6) 10 Tropfen des Reagens D auf den Schnitt geben: 2 Minuten einwirken lassen.
- 7) 5 Minuten in Leitungswasser spülen.
- 8) In destilliertem Wasser spülen.
- 9) 5 Tropfen der Lösung E auf den Schnitt geben und 5 Tropfen der Lösung F hinzugeben: 10 Minuten einwirken lassen.
- 10) Etwa 10 Minuten in Leitungswasser färben lassen.
- 11) 10 Tropfen der Lösung G auf den Schnitt geben: 10 Minuten einwirken lassen.
- 12) Schnell (2–3 Sekunden) in destilliertem Wasser spülen und rasch in aufsteigenden Alkoholbädern entwässern, dabei 1 Minute im letzten reinen Alkohol stehen lassen; Xylol und Fixiermittel.

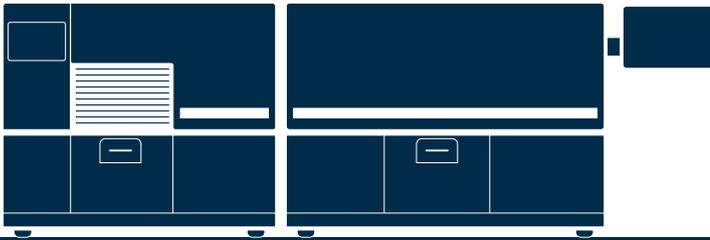
### Resultat

Elastische Fasern	purpurrot–braun
Kerne	schwarz
Kollagen	rot, in diversen Tönen
Bindegewebe, Erythrozyten	gelb

### Resultate

BINDEGEWEBE UND  
ELASTISCHE FASERN





# Bio-Optica

## Wilson's Disease Stain

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Morbus-Wilson-Färbung**

04-182807

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	3 Stunden und 15 Minuten oder über Nacht, je nach Inkubationstemperatur
Haltbarkeit des Produkts	1 Jahr
Lagerungsbedingungen	15-25 °C
Ergänzende Ausrüstung	Messzylinder, Glasstab, Ofen, Coplin-Trog mit 50 ml

### Anwendung

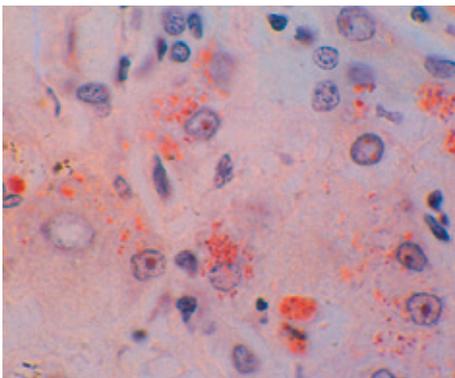
Methode für die Darstellung von Kupfer auf hepatischen Gewebeschnitten.

### Methode

- 1) Schnitte in destilliertes Wasser geben.
- 2) Vorbereitung Rhodaninlösung:  
In den 50-ml-Coplin-Trog 40 ml destilliertes Wasser geben, 1 ml des Reagens A, 1 ml des Reagens B und 20 Tropfen des Reagens C hinzugeben. Kurz mit einem Glasstab umrühren.
- 3) Den Objektträger in die erhaltene Lösung geben und bei 56 °C im Ofen 3 Stunden oder bei 37 °C über Nacht inkubieren.
- 4) Objektträger in 3 Spülvorgängen mit jeweils frischem destilliertem Wasser spülen.
- 5) 10 Tropfen des Reagens D auf den Schnitt geben: 3 Minuten einwirken lassen.
- 6) 2 Minuten in Leitungswasser färben lassen.
- 7) In aufsteigenden Alkoholbädern, Xylol und Fixiermittel entwässern.

LEBER

### Resultate



#### Resultat

Kupfer	rot - orange
Kerne	blau



## Färbung und Eindecken

### Ziehl-Neelsen-Färbung

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Ziehl-Neelsen-Färbung für Mikrobakterien**

04-110802

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	50 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	15-25 °C
Ergänzende Ausrüstung	Nicht erforderlich

#### Anwendung

Zum Nachweis pathogener Mykobakterien (insbesondere des Koch-Bazillus) auf histologischen Schnitten, Sputumabstrichen, Kulturbabstrichen und Appositionen.

#### Methode

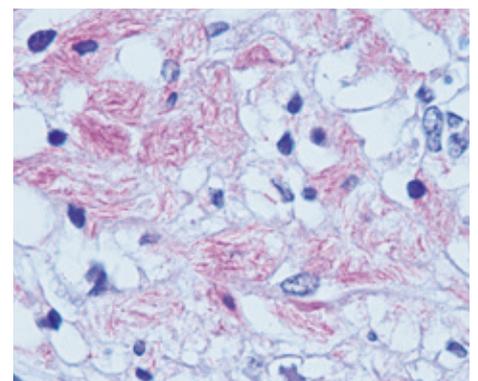
- 1) Schnitte in destilliertes Wasser geben.
- 2) 10 Tropfen des Reagens A auf den Schnitt geben; 10 Minuten einwirken lassen.
- 3) In destilliertem Wasser spülen.
- 4) 10 Tropfen des Reagens B auf den Schnitt geben; 30 Minuten einwirken lassen.
- 5) In destilliertem Wasser spülen und den Objektträger in Filterpapier abtrocknen.
- 6) 10 Tropfen des Reagens C auf den Schnitt geben; 1 Minute einwirken lassen.
- 7) 3 Minuten in Leitungswasser spülen.
- 8) 10 Tropfen des Reagens D auf den Schnitt geben; 2 Minuten einwirken lassen.
- 9) In destilliertem Wasser spülen, 5 Minuten unter fließendem Wasser färben lassen.
- 10) In aufsteigenden Alkoholbädern, Xylol und Fixiermittel entwässern.

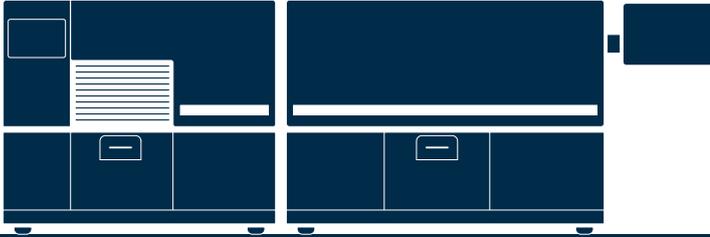
#### Resultat

Koch-Bazillus und andere säurebeständige Elemente	rot
Kerne	blau-violett

#### Resultate

LUNGE





# Bio-Optica

## Ziehl-Neelsen-Fite-Färbung

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Ziehl-Neelsen-Fite-Färbung für Mikrobakterien**

04-111802

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	45 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	15-25 °C
Ergänzende Ausrüstung	Nicht erforderlich

### Anwendung

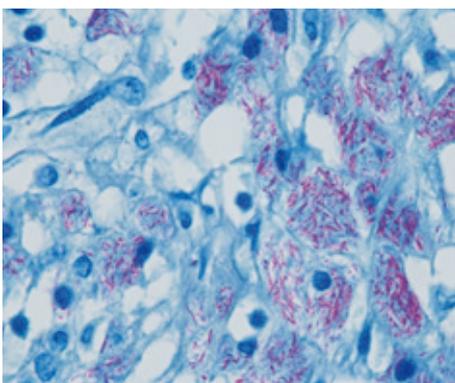
Zum Nachweis pathogener Mykobakterien (insbesondere des Koch- und des Hansen-Bazillus) auf histologischen Schnitten, Sputumabstrichen, Kulturabstrichen und Appositionen.

### Methode

- 1) Schnitte in destilliertes Wasser geben.
- 2) 10 Tropfen des Reagens A auf den Schnitt geben; 10 Minuten einwirken lassen.
- 3) In destilliertem Wasser spülen.
- 4) 10 Tropfen des Reagens B auf den Schnitt geben; 30 Minuten einwirken lassen.
- 5) In destilliertem Wasser spülen und den Objektträger in Filterpapier abtrocknen.
- 6) 10 Tropfen des Reagens C auf den Schnitt geben: 1 Minute einwirken lassen.
- 7) 3 Minuten in Leitungswasser spülen.
- 8) 10 Tropfen des Reagens D auf den Schnitt geben: 1 Minute einwirken lassen.
- 9) In destilliertem Wasser spülen.
- 10) In aufsteigenden Alkoholbädern, Xylol und Fixiermittel entwässern.

LUNGE

### Resultate



#### Resultat

Koch-Bazillus, Hansen-Bazillus und rot-violett  
andere säurebeständige Elemente

Hintergrund blau



## Färbung und Eindecken

### Kit und Lösungen für histoenzymatische Verfahren

Die mikroskopische Untersuchung von muskulären Biopsien ist eines der wichtigsten Hilfsmittel für die Diagnose von neuromuskulären Erkrankungen.

Alle Labors, die histoenzymatische Untersuchungen auf muskulären Biopsien durchführen, stoßen auf eine Reihe von Problemen:

- erhöhte Toxizität einiger Reagenzien
- schwierige und schwer zu standardisierende Lösungen
- Lagerung der Lösungen bei -20 °C
- geringe Reproduzierbarkeit der Endresultate.

Um eine Lösung für diese Hindernissen und Störfaktoren zu finden, hat Bio-Optica gebrauchsfertige Kits für histoenzymatische Färbungen entwickelt. Diese histoenzymatischen Kits ermöglichen es, die Schwierigkeiten und Risiken im Zusammenhang mit der Vorbereitung der Färbelösungen zu eliminieren, wodurch reproduzierbare Resultate gewährleistet werden können.

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

- **ATPase** 30-30125LY

Empfohlene Methode für die Typisierung der Muskelfasern.  
Verwendung: mit kryostatischen Schnitten gestreifter Muskeln mit 8 µm Stärke.

Die im Lieferumfang vorhandenen gebrauchsfertigen Lösungen ermöglichen die gleichzeitige Ausführung des Verfahrens auf drei seriellen Schnitten der zu untersuchenden Probe.

Für eine ordnungsgemäße Anwendung des Verfahrens müssen die zuvor auf Raumtemperatur gebrachten Reagenzien verwendet werden.

#### Resultat

Kerne	blau
-------	------

#### Schnitt 10,4 – Vorinkubation mit pH 10,4

Faser Typ 1	weiß – beige
Faser Typ 2A	braun – schwarz
Faser Typ 2B	braun – schwarz

#### Schnitt 4,7 – Vorinkubation mit pH 4,7

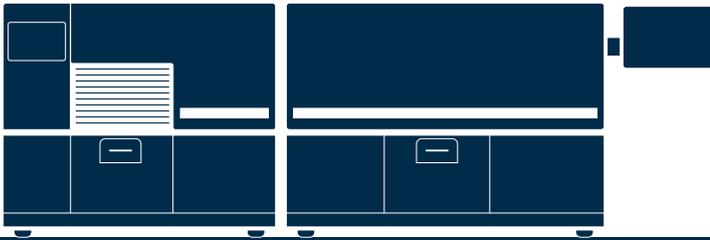
Faser Typ 1	braun
Faser Typ 2A	weiß – beige
Faser Typ 2B	braun – dunkelbraun

#### Schnitt 4,3 – Inkubation mit pH 4,3

Faser Typ 1	braun
Faser Typ 2A	weiß – beige
Faser Typ 2B	beige

### ATPase





# Bio-Optica

## Cytochrom-C-Oxidase



PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Cytochrom-C-Oxidase**

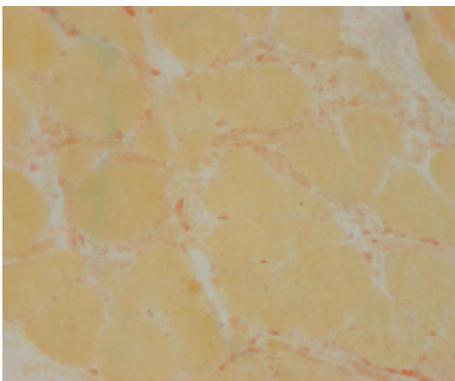
30-30115LY

Bewertung der Wirkung der Cytochrom-C-Oxidase.

**Resultat**

Wirkung Cytochrom-C-Oxidase      beige  
positiv

## Unspezifische Esterase



PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Unspezifische Esterase**

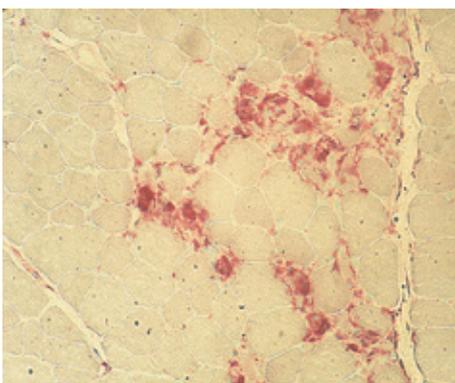
30-30122LY

Nachweis über die positive enzymatische Esterase-Wirkung auf denervierte Fasern.

**Resultat**

Angulär-atrophe Fasern	beige
Muskelplatten	braun
Lipofuscin	braun
Lysosomale Wirkung	braun

## Saure Phosphatase



PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Saure Phosphatase**

30-30118LY

Nachweis über die enzymatische Wirkung der sauren Phosphatase. Diese ist in den Makrophagen und in den Lysosomen vorhanden; sie dient zur Identifizierung von Phänomenen wie Nekrose und Regeneration.

**Resultat**

Enzymatische Wirkung saure Phosphatase positiv	rot
Hintergrund und Kerne	grün



## Färbung und Eindecken

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Alkalische Phosphatase**

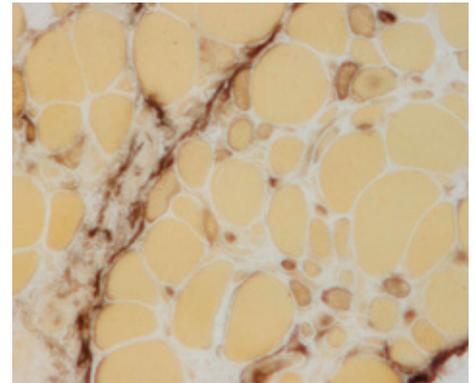
30-30121LY

Bewertung der enzymatischen Wirkung der alkalischen Phosphatase.  
Nützlich für den Nachweis der Phagozytose-Stellen und der Entzündungsstellen bei muskulären Biopsien.

**Resultat**

Enzymatische Wirkung alkaline Phosphatase positiv	schwarz
Hintergrund	ockergelb

### Alkalische Phosphatase



PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Phosphofructokinase (PFK)**

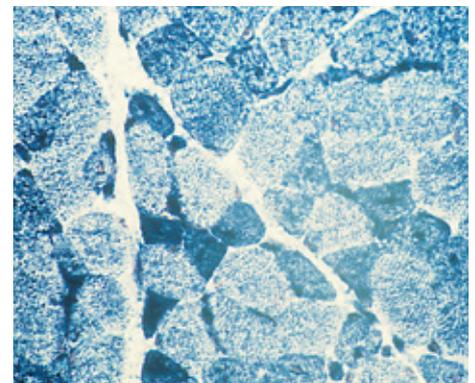
30-30117LY

Nachweis über die enzymatische Wirkung der Phosphofructokinase (PFK). Dies ist nützlich, um festzustellen, ob die Glykogenspeicherkrankheit von einer Störung der Phosphofructokinase oder durch andere Enzyme verursacht wird, welche in den Glykogen-Stoffwechsel eingreifen.

**Resultat**

Wirkung PFK positiv	dunkelblau
---------------------	------------

### Phosphofructokinase (PFK)



PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **Phosphorylase**

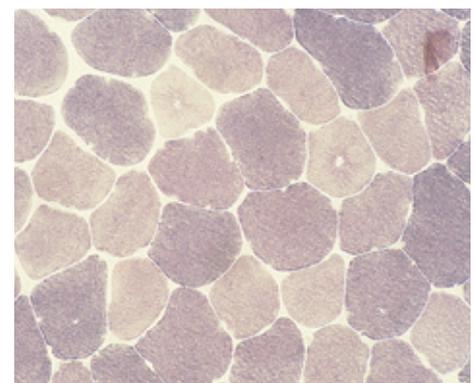
30-30123LY

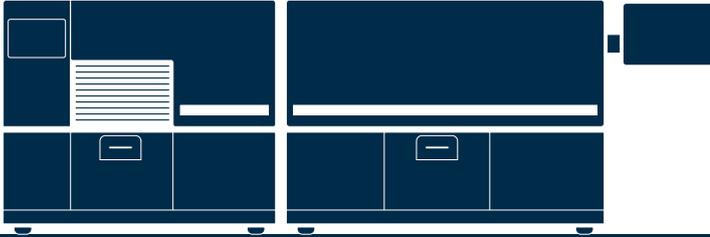
Nachweis der zur Phosphorylase-Kategorie gehörenden Enzyme, die bei der Glykogenolyse wirksam werden.

**Resultat**

Wirksamkeit der Phosphorylase-Enzyme	diverse Blautöne
--------------------------------------	------------------

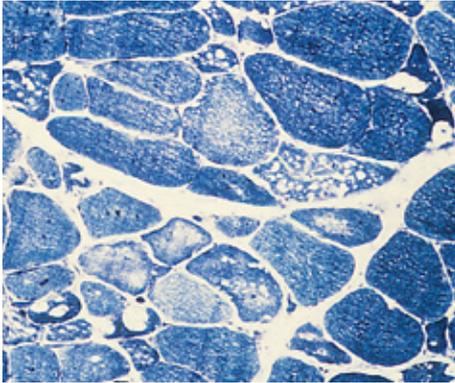
### Phosphorylase





# Bio - Optica

## Myoadenylatdeaminase



PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

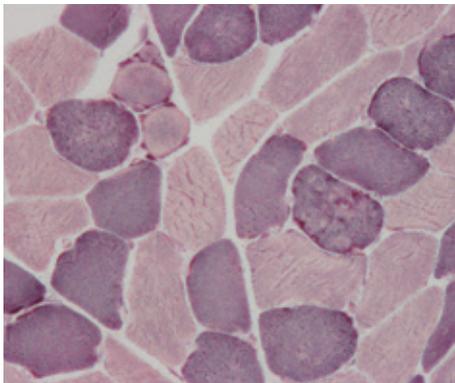
- **Myoadenylatdeaminase** 30-30116LY

Nachweis der enzymatischen Wirkung der Myoadenylatdeaminase (AMPDA).

### Resultat

Enzymatische Wirkung blau  
Myoadenylatdeaminase positiv

## NADH Diaphorase



PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

- **NADH Diaphorase** 30-30113LY

Bewertung der Wirkung der NADH Diaphorase. Diese Färbung ist nützlich zur Unterscheidung der Muskelfasern des Typs 1 und des Typs 2, die oft mit dem Membrantest „ATPase-Assay“ korreliert.

### Resultat

Stellen der enzymatischen Wirkung grau - blau  
NADH Diaphorase  
Fasern Typ 1 dunkelblau  
Fasern Typ 2 hellblau

## Succinat-Dehydrogenase



PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

- **Succinat-Dehydrogenase** 30-30114LY

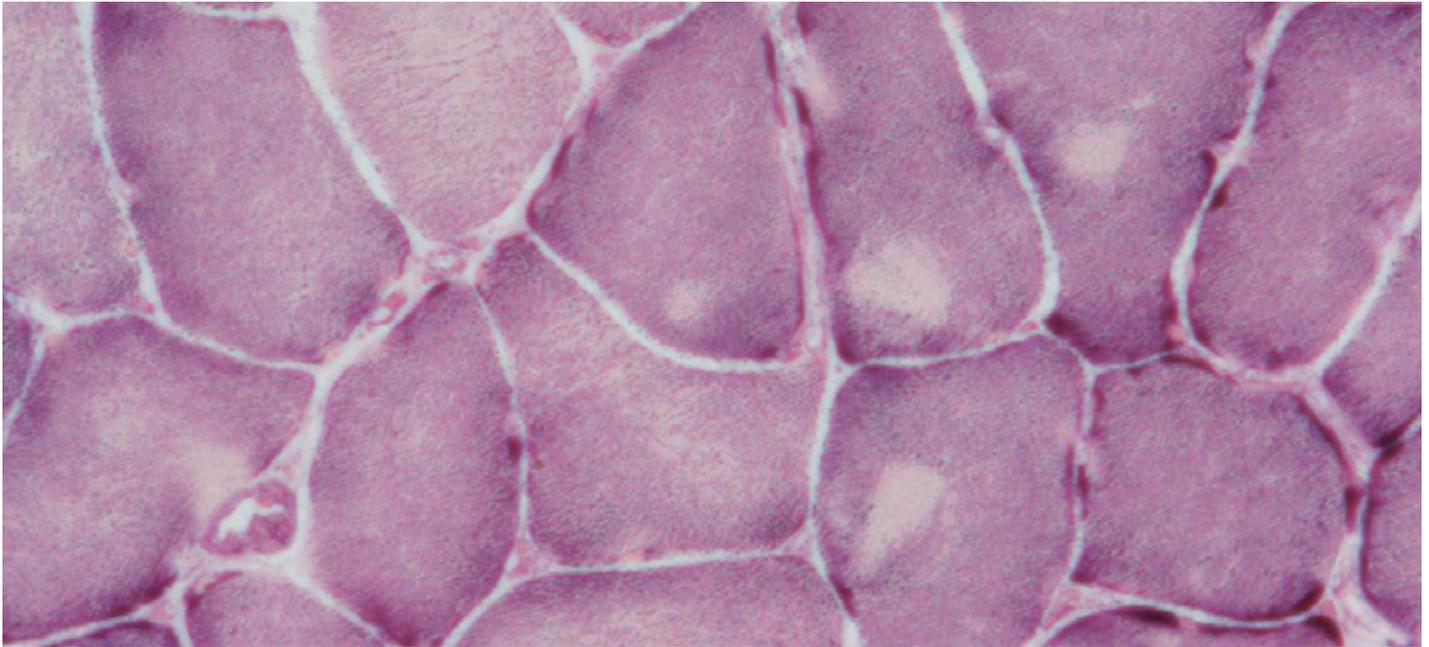
Bewertung der enzymatischen Wirkung der Succinat-Dehydrogenase (SDH), die speziell bei Mitochondrien nachgewiesen wird.

### Resultat

Wirkung SDH positiv grau - blau

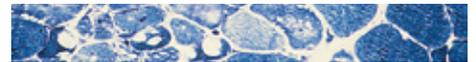


## Färbung und Eindecken



### Fixiermittel für histoenzymatische Verfahren

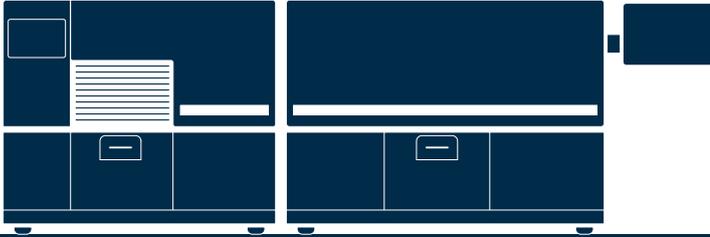
PRODUKT	KONFEKTION	BESCHREIBUNG	CODE
Backer-Fixiermittel	1x500 ml	Begünstigt die „Oil Red O“-Färbung	30-30111
Fixiermittel für saure Phosphatase	1x100 ml	Verwendung: bei der histoenzymatischen Färbung für saure Phosphatase	30-30120



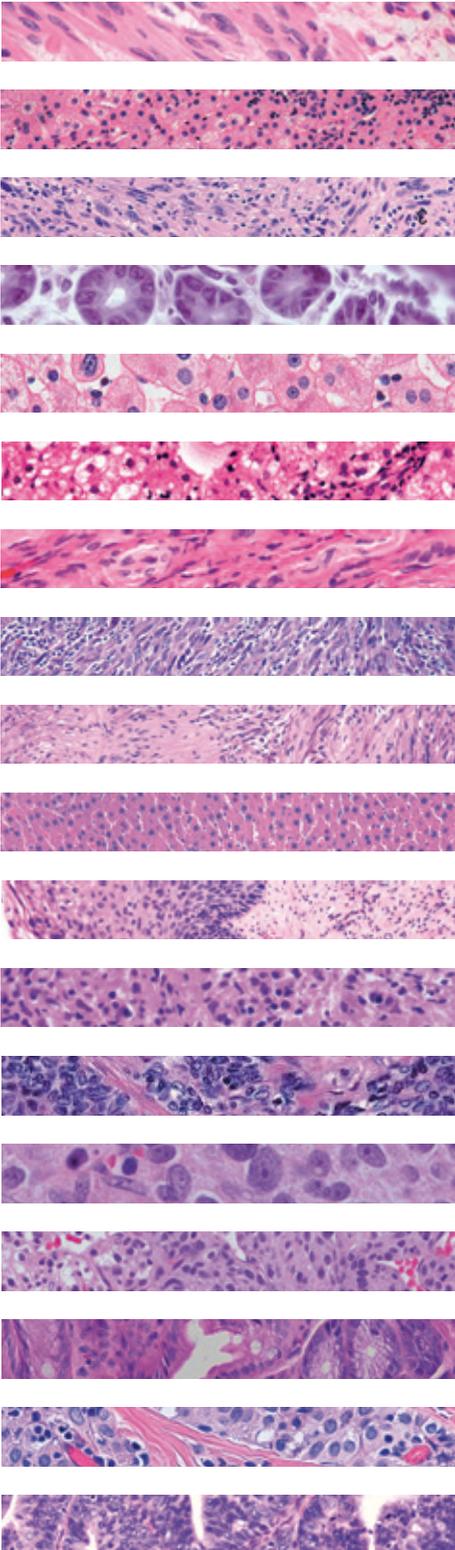
### Färbelösungen für histoenzymatische Verfahren

PRODUKT	KONFEKTION	BESCHREIBUNG	CODE
Lösung Oil Red O	1x100 ml	Spezielles Färbemittel für Lipide	30-30112
Methylgrüne Pufferlösung	1x100 ml	Grüner Kernfarbstoff	30-30119
Gomori-Trichrom-Lösung	1x100 ml	Farbstoff für die morphologische Untersuchung der Muskelfasern und des Bindegewebes	30-30110





## Bio-Optica



### Hämatoxylin

Bio-Optica stellt den Bedienern eine breite und vollständige Palette von Kernfarbstoffen zur Verfügung, alle Lösungen sind stabil und gewährleisten die exzellente Darstellung von Zelldetails.

PRODUKT UND BESCHREIBUNG	KONFEKTION	CODE
● <b>Mayers Hämatoxylin</b> Mittelstarker Farbstoff	1x500 ml	05-M06002
	1x1 l	05-06002/L
	1x2,5 l	05-06002E
● <b>Harris-Hämatoxylin für Histologie</b> Farbstoff mit erhöhter Hämatoxylin-Konzentration	1x500 ml	05-M06004
	1x1 l	05-06004/L
	1x2,5 l	05-06004E
● <b>Carazzi-Hämatoxylin</b> Niedrigere Hämatoxylin-Konzentration	1x500 ml	05-M06012
	1x1 l	05-06012/L
● <b>Hämatoxylin nach Gill 1</b> Ähnlich wie Carazzi-Hämalaunlösung	1x1 l	05-06013/L
● <b>Hämatoxylin nach Gill 2</b> Ähnlich wie Carazzi-Hämalaunlösung	1x500 ml	05-M06014
	1x1 l	05-06014/L
	1x2,5 l	05-06014E
● <b>Hämatoxylin nach Gill 3</b> Ähnlich wie Harris-Hämatoxylin für Histologie	1x500 ml	05-M06015
	1x1 l	05-06015/L
	1x2,5 l	05-06015E
● <b>Eisenhämatoxylin nach Weigert A</b> Für Trichrom-Färbungen	1x150 ml	05-B06008/A
● <b>Eisenhämatoxylin nach Weigert B</b> Für Trichrom-Färbungen	1x1 l	05-06008A/L
● <b>P.T.A.H. Hämatoxylin-Phosphorwolframsäure</b> Für die Färbung von Muskelfasern und Nerven	1x150 ml	05-B06008/B
	1x1 l	05-06008B/L
● <b>P.T.A.H. Hämatoxylin-Phosphorwolframsäure</b> Für die Färbung von Muskelfasern und Nerven	1x1 l	05-10017/L

### Lösungen für Histologie

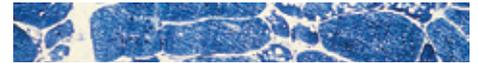
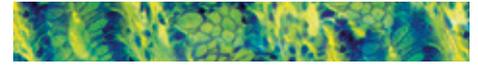
Neben diversen funktionalen Vorteilen (Sicherheit, Zeitersparnis, Verringerung der Arbeitslast, leichte Kosteneinschätzung der Tests) bieten die gebrauchsfertigen Lösungen von Bio-Optica exzellente und reproduzierbare Resultate – unerlässliche Eigenschaften, um die Anforderungen in Labors mit hohen Qualitätsstandards zu erfüllen.

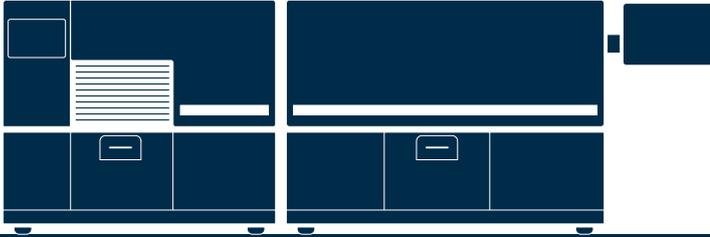
PRODUKT UND BESCHREIBUNG	KONFEKTION	CODE
● <b>Alcianblau pH 1 Mowry</b>	1x500 ml	05-M26005
● <b>Alcianblau pH 2,5 Mowry</b>	1x150 ml	05-B26003
	1x500 ml	05-M26003
● <b>Alcianblau pH 3,1 Mowry</b>	1x150 ml	05-B26002
	1x1 l	05-26003/L
● <b>Acridin Orange</b>	1x150 ml	05-B07013
● <b>Orange G Pearse</b>	1x150 ml	05-B29003
● <b>Auramin-Rhodamin-Färbung</b>	1x150 ml	05-B07014
● <b>Anilinblau nach Masson</b>	1x150 ml	05-B10006
● <b>Kresylblau</b>	1x150 ml	05-B14002
● <b>Lactophenolblau</b>	1x150 ml	05-B14004
● <b>Neu Methylenblau</b>	1x150 ml	05-B14003
● <b>Methylenblau Loeffler</b>	1x1 l	05-20009/L



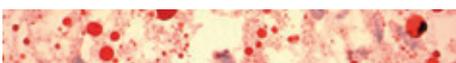
## Färbung und Eindecken

PRODUKT UND BESCHREIBUNG	KONFEKTION	CODE
● <b>Methylenblau Ziehl Neelsen</b>	1x150 ml 1x1 l	05-B20003 05-20003/L
● <b>Toluidinblau</b>	1x150 ml 1x500 ml	05-B23001 05-M23001
● <b>Carmalaum nach Mayer</b>	1x150 ml	05-B07009
● <b>Kresylviolett Kluwer Barrera</b>	1x150 ml	05-B16001
● <b>Kresylviolett Moore</b>	1x150 ml	05-B14001
● <b>Kresylviolett Vogt</b>	1x150 ml	05-B16002
● <b>Kristallviolett</b>	1x150 ml	05-B31001
● <b>Eosin Y wässrige Lösung 1%</b>	1x500 ml 1x1 l 1x2,5 l	05-M10002 05-10002/L 05-10002E
● <b>Eosin Y alkoholische Lösung 0,5%</b>	1x150 ml 1x500 ml 1x1 l 1x2,5 l	05-B10003 05-M10003 05-10003/L 05-10003E
● <b>Eosin Y Plus alkoholische Lösung</b>	1x500 ml 1x1 l	05-M11007 05-11007/L
● <b>Eosin Phloxin Lösung</b>	1x150 ml 1x500 ml 1x1 l	05-B10020 05-M10020 05-10020/L
● <b>Erythrosin orange Dominici</b>	1x500 ml	05-M12003
● <b>Fuchsin-Phenol Ziehl</b>	1x500 ml 1x1 l	05-M20007 05-20007/L
● <b>Fuchsin-Paraldehyd Gridley</b>	1x150 ml	05-B21002
● <b>Fuchsin ponceau Masson</b>	1x150 ml	05-B10005
● <b>Giemsa Pappenheim</b>	1x500 ml 1x1 l 1x2,5 l	05-M12005 05-12005/L 05-12005E
● <b>Luxol-Fast-Blue-Kluwer Barrera-Lösung</b>	1x150 ml	05-B18001
● <b>May Grunwald Pappenheim</b>	1x500 ml 1x1 l 1x2,5 l	05-M12002 05-12002/L 05-12002E
● <b>Mucicarmin-Lösung</b>	1x150 ml	05-B26001
● <b>Nuclear Fast Red</b>	1x150 ml 1x500 ml	05-B07006 05-M07006
● <b>Orcein sauer Shikata</b>	1x150 ml	05-B11001
● <b>Pikrofuchsin Van Gieson</b>	1x150 ml 1x500 ml 1x1 l	05-B10012 05-M10012 05-10012/L
● <b>Pikro-Mallory-Lösung - Anilinblau</b>	1x150 ml	05-B10016
● <b>Pikro-Mallory-Lösung - Orange G</b>	1x150 ml	05-B10015
● <b>Pikro-Mallory-Lösung - Säurefuchsin</b>	1x150 ml	05-B10014
● <b>Schiffsches Reagens Feulgen</b>	1x500 ml	05-M07007
● <b>Schiffsches Reagens Hotchkiss McManus</b>	1x500 ml	05-M20001
● <b>Kongorotlösung Highman</b>	1x150 ml	05-B31003
● <b>Safraninlösung</b>	1x1 l	05-07008/L
● <b>Sudan III Herxheimer</b>	1x150 ml	05-B27001
● <b>Sudanschwarz</b>	1x150 ml	05-B27002
● <b>Türksche Lösung</b>	1x150 ml	05-B25001
● <b>Hellgrün Goldner</b>	1x500 ml	05-M10008





## Bio - Optica



PRODUKT UND BESCHREIBUNG

KONFEKTION

CODE

● <b>Malachitgrün</b>	1x500 ml	05-M07011
● <b>Methylgrün-Pyronin-Lösung</b>	1x150 ml	05-B15003
● <b>Weigert-Langverfahren n. Pearse</b>	1x150 ml	05-B11004
● <b>Weigert-Schnellverfahren - Resorcinfuchsin</b>	1x150 ml	05-B11003

### Reagenzien

PRODUKT UND BESCHREIBUNG

KONFEKTION

CODE

● <b>Essigsäure 5%</b>	1x500 ml	05-M27030
● <b>Salzsäure Hotchkiss McManus</b>	1x500 ml	05-M05001
● <b>Ameisensäure 20%</b>	1x500 ml	05-M27031
● <b>Molybdatophosphorsäure Masson</b>	1x500 ml	05-M05003
● <b>Oxalsäure Mallory</b>	1x500 ml	05-M05006
● <b>Periodsäure 1%</b>	1x500 ml	05-M05030
	1x1 l	05-05030/L
● <b>Pikrinsäure wässrige Lösung 1.2%</b>	1x500 ml	05-M05027
● <b>Pikrinsäure alkoholische Lösung</b>	1x500 ml	05-M05022
● <b>Schwefelsäure 0.5%</b>	1x150 ml	05-B05007
● <b>Scott-Wasser</b>	1x500 ml	05-M05023
● <b>Albumin-Glycerin nach Mallory</b>	1x150 ml	05-B04002
● <b>Borax-Alkohol Mowry</b>	1x150 ml	05-B05011
● <b>Gelatine-Klebstoff</b>	1x150 ml	05-B04004
● <b>Saures Ethanol Heidenhain</b>	1x500 ml	05-M05009
● <b>Saures Ethanol Weigert</b>	1x500 ml	05-M05014
● <b>Saures Ethanol Ziehl Neelsen</b>	1x1 l	05-05012/L
● <b>Lithiumcarbonat Lösung</b>	1x500 ml	05-M05016
● <b>Lugolsche Lösung</b>	1x500 ml	05-M05015
	1x1 l	05-05015/L
● <b>Kaliummetabisulfit 0.5%</b>	1x500 ml	05-M05017
● <b>Natriumthiosulfat 5%</b>	1x500 ml	05-M05019
● <b>Gram-Entfärbelösung</b>	1x1 l	05-30010/L
● <b>Jodlösung</b>	1x1 l	05-20006/L
● <b>Phosphatpuffer pH 7 10x</b>	1x1 l	05-05029/L
● <b>Ziehl-Neelsen-Entfärbungslösung für Cryptosporidium</b>	1x500 ml	05-M05112



## Färbung und Eindecken

### Mount Quick Aqueous

Synthetisches Eindeckmedium, in Wasser gelöst. Dieses Mittel muss verwendet werden, wenn die Dehydratation zum Verlust der Färbeeigenschaften führt. Kompatibel mit Hämatoxylin-Eosin.

KONFEKTION	CODE
9x30 ml	05-1740



### Immersionöl für Mikroskop

Öl des Typs A für Mikroskop.

KONFEKTION	CODE
1x30 ml	08-1730/A30
9x30 ml	08-1730/A270



### BioMount HM

Synthetisches Eindeckmedium, in Xylol aufgelöst, speziell für die Verwendung mit der Eindeckautomat empfohlen.

KONFEKTION	CODE
1x100 ml	05-BMHM100
8x500 ml	05-BMHM508



### SafeMount

Synthetisches Eindeckmedium, in D-Limonen aufgelöst, speziell für die Verwendung mit der Eindeckautomat empfohlen.

KONFEKTION	CODE
1x100 ml	05-SM100

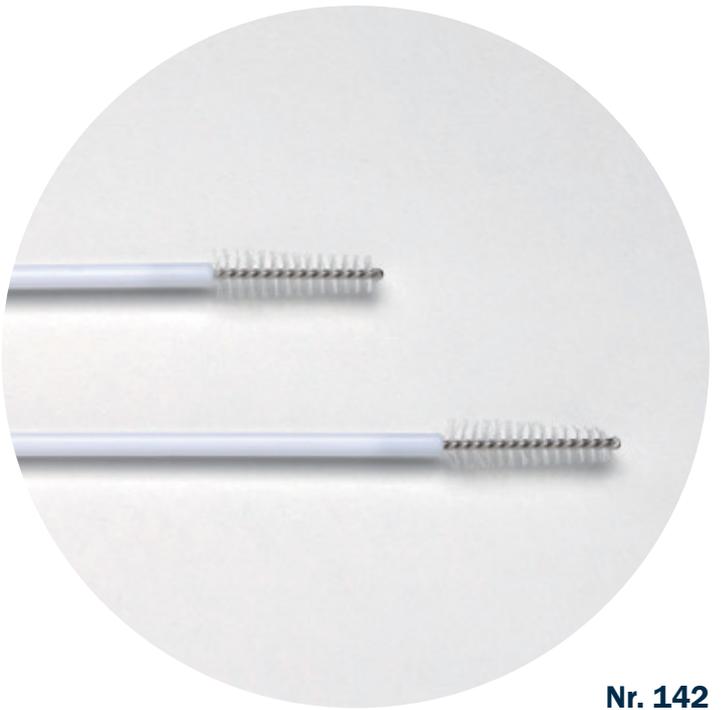


### Deckglaser

Hochqualitative Deckglaser, sauber und entfettet, frei von Staub, Schmutz und Rissen.

ABMESSUNGEN	KONFEKTION	CODE
24 x 40 mm	1.000 pz	09-2040
24 x 50 mm	1.000 pz	09-2050
24 x 60 mm	1.000 pz	09-2060

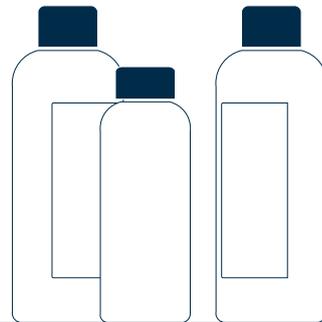


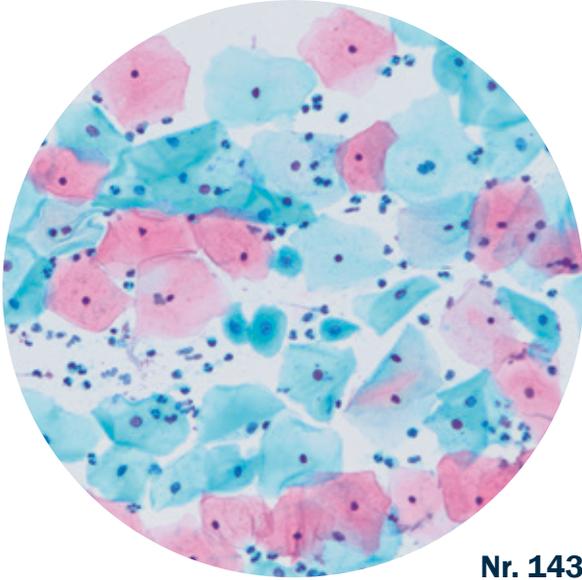


Nr. 142



Nr. 143

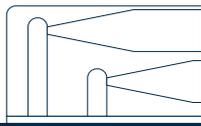
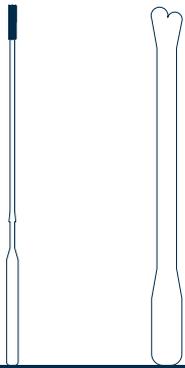




Nr. 143

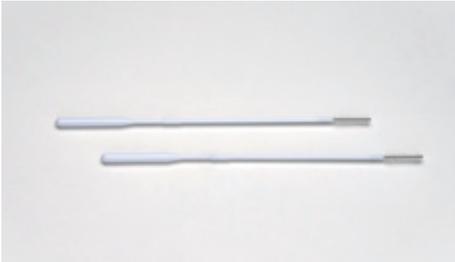


Nr. 142





Bio-Optica



### Bio Brush

Reinigerbürste für zytologische Entnahmen mit weichen, geflochtenen Nylon-Borsten.

LÄNGE	KONFEKTION	CODE
19 cm	9 Taschen zu 20 Stk.	14-360
19 cm	108 Taschen zu 20 Stk.	14-370
19 cm	500 Stk.	14-365



### Ayre-Spatel für Zervix-Abstriche

Spatel für zytologische Probenentnahmen aus Holz ohne spitze Kanten.

LÄNGE	KONFEKTION	CODE
17,5 cm	400 Stk.	14-300



### Küvetten „Dual cyto“

Küvetten für Zytozentrifugat mit doppelter Vertiefung (Well).

LÄNGE	KONFEKTION	CODE
Mittelstarke Aufnahmefähigkeit	500 Stk.	14-080
Hohe Aufnahmefähigkeit	500 Stk.	14-070



### Fixiermittel

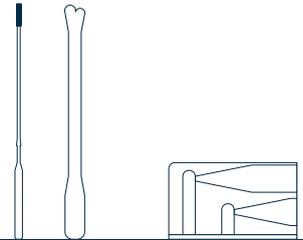
PRODUKT UND BESCHREIBUNG	KONFEKTION	CODE
● <b>Cy-Fix</b> Fixiermittel für Zytologie in Flüssigphase	54x25 ml	05-01C50P
	1x1 l	05-01C50L
	54x25 ml (incolore)	05-01C50PN
● <b>Cy-FixM</b> Fixiermittel für Zytologie von schleimreichen Proben	54x25 ml	05-01C51P
	1x1 l	05-01C51L
● <b>Bio-fix</b> Fixierspray für Vaginalzytologie	4x200 ml	05-X200
● <b>Saccomanno-Fixierlösung</b> Fixiermittel für schleimhaltige Proben	1x1 l	05-01043/L
● <b>SaveCyt-U</b> Fixiermittel für Urin	8 Transporttasche mit 3 x 40 ml	05-CS7212
	30 Schachteln mit 3 x 40 ml	05-CS7213



### Bio-Agar für die Eindeckung zytologischer Proben

Wässriges Gel für die Eindeckung zytologischer Proben, kapselt die Zellen während der Verarbeitung ab und hält diese fest. Nützlich für die Verarbeitung von fragilen Proben.

PRODUKT	CODE
15x10 ml	05-9803S



### Färbelösungen für Papanicolaou-Abstriche

Schnelle Färbungen, brillante Farben und exzellente Zelldetails.  
Die Lösungen sind methanolfrei.

PRODUKT	KONFEKTION	CODE
● Papanicolaou Ematossilina di Harris	1x500 ml	05-12011
	1x1 l	05-12011/L
	1x2,5 l	05-12011E
● Papanicolaou OG6	1x500 ml	05-12013
	1x1 l	05-12013/L
	1x2,5 l	05-12013E
● Papanicolaou EA50	1x500 ml	05-12019
	1x1 l	05-12019/L
	1x2,5 l	05-12019E
● Papanicolaou EA65	1x500 ml	05-12017
	1x1 l	05-12017/L
	1x2,5 l	05-12017E
● Papanicolaou EA 31	1x500 ml	05-12015
● Orange II Papanicolaou	1x500 ml	05-12014

### Fast Pap

Die Papanicolaou-Färbung in weniger als 3 Minuten; für alle zytologischen Proben.

KONFEKTION	CODE
Für ca. 500 Objektträger	05-12055

### Isaach Wurch

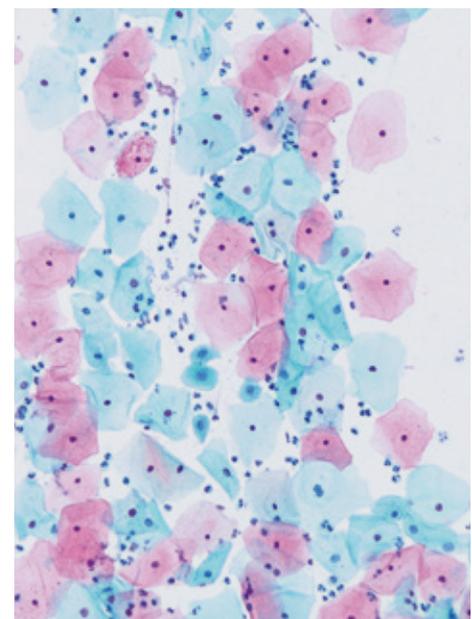
Auch „Papanicolaou-Schnelltest“ genannt. Das Verfahren sieht nur zwei Farbstoffe vor, einen Kernfarbstoff und einen Cytoplasma-Farbstoff.

PRODUKT	KONFEKTION	CODE
● IWA - Kernfarbstoff „Isaach Wurch“	1x1 l	05-12020/L
● IW3 - Cytoplasma-Farbstoff „Isaach Wurch“	1x1 l	05-12021/L

### May-Grünwald-Giemsa-Lösungen

Gebrauchsfertige Lösungen für die Differenzierung der Zellelemente bei Blutabstrichen, Milzgewebeprobe, Lymphknotengewebeprobe und medullären Biopsien.

PRODUKT	KONFEKTION	CODE
● May-Grünwaldfärbung	1x500 ml	05-M12002
	1x1 l	05-12002/L
	1x2,5 l	05-12002E
● Giemsa	1x500 ml	05-M12005
	1x1 l	05-12005/L
	1x2,5 l	05-12005E





## Bio - Optica

### May-Grünwald-Giemsa-Färbekit

PRODUKT UND ANWENDUNG

CODE

● **May-Grünwald-Giemsa-Färbekit für Zytologie**

04-080802

Mindestanzahl der Bestimmungen	50 Präparate
Verfahrenszeit	35 Minuten
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	15-25 °C
Ergänzende Ausstattung	Messkolben 1000 ml, Messzylinder 100 ml, Trog für Histologie 100 ml

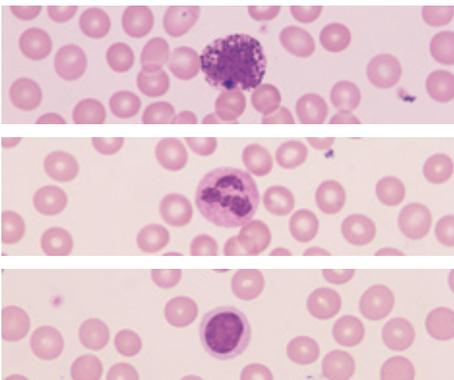
#### Anwendung

Für die differentielle Färbung der Zellelemente bei Blutabstrichen, Milzgewebeproben, Lymphknotengewebeproben und medullären Biopsien.

#### Methode

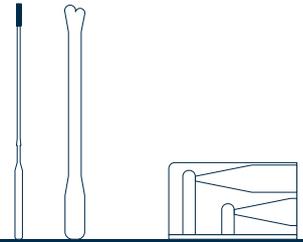
- 1) In einen 1000-ml-Messkolben 100 ml des Reagens B (Puffer - konzentrierte Lösung) geben und mit Leitungswasser bis zur Marke auffüllen (Puffer - Arbeitslösung). Die beiden Pufferlösungen bei 4-6 °C aufbewahren.
- 2) 10 Tropfen des Reagens A auf den Objektträger geben; 5 Minuten einwirken lassen. Hinweis: Falls dies ratsam erscheint, ist es möglich den besagten Schritt durch Verarbeitung im Trog auszuführen, ohne eine Veränderung an den Zeiten auszuführen (in diesem Fall muss das Reagens recycelt werden).
- 3) Unter fließendem Wasser 1 Minute spülen.
- 4) 10 ml der Lösung C in einen Zylinder mit 90 ml der Pufferlösung B (Arbeitslösung) geben, den gesamten Inhalt in einen vertikalen Trog für Histologie geben und den Objektträger 15 Minuten darin eintauchen.
- 5) Unter fließendem Wasser 1-2 Minuten spülen.
- 6) Objektträger zuerst mit Filterpapier und anschließend 5 Minuten an der Luft trocknen.

#### Resultate



#### Resultat

Kerne	rot-violett bis rosa
Basophile Zytoplasma	blau
Acidophile Zytoplasma	hellrot - rosa
Polychromatische Zytoplasma	grau - violett
Acidophile Granula	orange
Neutrophile Granula	braun - rosa
Basophile Granula	dunkelviolett
Azurophile Granula	purpurrot - violett



PRODOTTO E APPLICAZIONE

CODICE

● **MGG Quick Stain**

04-090805

Mindestanzahl der Bestimmungen	100
Verfahrenszeit	20 Sekunden
Haltbarkeit des Produkts	2 Jahre
Lagerungsbedingungen	15-25 °C
Ergänzende Ausstattung	Nicht erforderlich

## MGG Quick Stain

### Anwendung

Schnellverfahren für die differentielle Färbung der geformten Bestandteile des Blutes und anderer luftgetrockneter Zellabstriche.

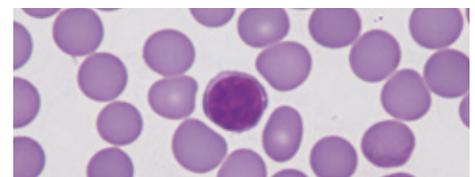
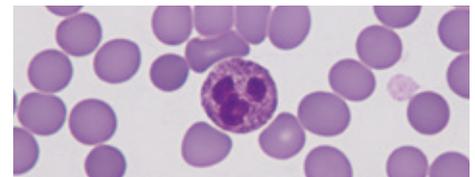
### Methode

- 1) Den Abstrich an der Luft trocknen lassen.
- 2) Den Objektträger 5 Mal 1 Sekunde in die Lösung A tauchen. Nach jedem Eintauchen einen Augenblick warten, damit die überschüssige Flüssigkeit abfließen kann.
- 3) Den Objektträger 5 Mal 1 Sekunde in die Lösung B tauchen. Nach jedem Eintauchen einen Augenblick warten, damit die überschüssige Flüssigkeit abfließen kann.
- 4) Den Objektträger 3–5 Mal 1 Sekunde in die Lösung B tauchen. Nach jedem Eintauchen einen Augenblick warten, damit die überschüssige Flüssigkeit abfließen kann.
- 5) In Leitungswasser spülen.
- 6) An der Luft trocknen lassen (keine Wärmequellen, Öfen oder Heizplatten verwenden).

### Resultat

Die Farben und Details können sich mit jenen der May-Grünwald-Giemsa-Standard-Färbung überschneiden.

### Resultate

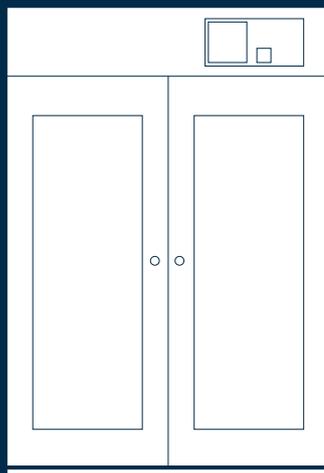
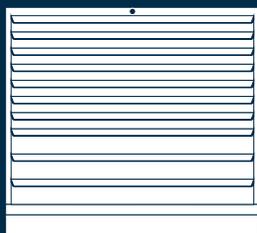




Nr. 148



Nr. 154

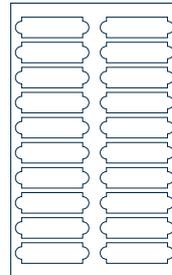
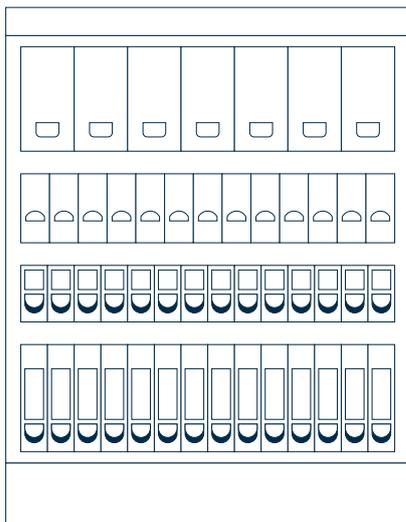


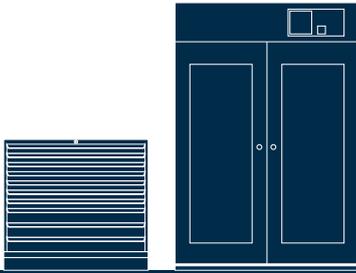


**Nr. 150**



**Nr. 153**





## Bio - Optica

### Hochkapazitätsspeicher

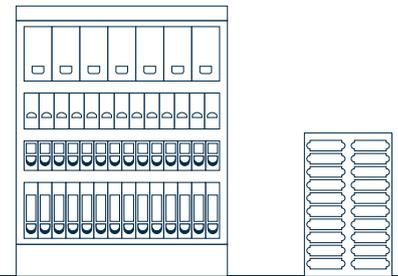
Speicher, die aus einer blau lackierten Stahlblechstruktur mit einer elektrostatisch angebrachten Epoxidpulverschicht bestehen, umweltfreundlich ohne Lösungsmittel, gegen alle üblichen chemischen Einflüsse beständig.

Jede Schublade ist auf verschiebbaren Führungen montiert, sodass der Zugriff auf die gesamte Fläche möglich ist. Im Inneren verfügt jeder Speicher über Tablett (Code 03-C28N) für eine bessere Konservierung sowohl der Objektträger als auch der Blöcke. Die Einheiten verfügen über eine Zentralverriegelung, die in drei Versionen verfügbar ist:

- Verschluss mit Sicherheitszylinder, inklusive Umkippschutzsystem (Möglichkeit, nur eine Kassette auf einmal zu öffnen)
- „Code Lock“-Verschluss: Der Schlüssel besteht aus einer Nummernkombination
- „Remote Lock“-Verschluss: elektronisches System mit manueller Funksteuerung



PRODUKT	ALFNAHMEFAHIGKEIT (Nr. TABLETTS)	SCHUBLADEN	ABMESSUNGEN (1023x725xh)	KG	CODE
Für Objektträger	67200 (140)	5	700 mm	150	03-V77000B
	94080 (196)	7	1000 mm	196	03-V109000B
	134400 (280)	10	1325 mm	267	03-V155000B
	147840 (308)	11	1450 mm	292	03-V171000B
	161280 (336)	12	1625 mm	300	03-V186500B
Für Paraffinblöcke	26880 (336)	12	1000 mm	274	03-B34000B
	31360 (392)	14	1150 mm	316	03-B39650B
	35840 (448)	16	1325 mm	351	03-B45320B
	40320 (504)	18	1450 mm	402	03-B51000B
	44800 (560)	20	1625 mm	447	03-B56600B
Für Paraffinblöcke (Tabletts in zwei reihen)	22400 (280)	5	700 mm	150	03-V77000B-2
	31360 (392)	7	1000 mm	196	03-V109000B-2
	44800 (560)	10	1325 mm	267	03-V155000B-2
	49280 (616)	11	1450 mm	292	03-V171000B-2
	53760 (672)	12	1625 mm	300	03-V186500B-2
Für Paraffinblöcke / Objektträger	80.640 O	14	1450 mm	338	03-V92B23B
	17.920 P	(06 / P8)			
	80.640 O	16	1550 mm	400	03-V80B22B
	22.400 P	(06 / P10)			



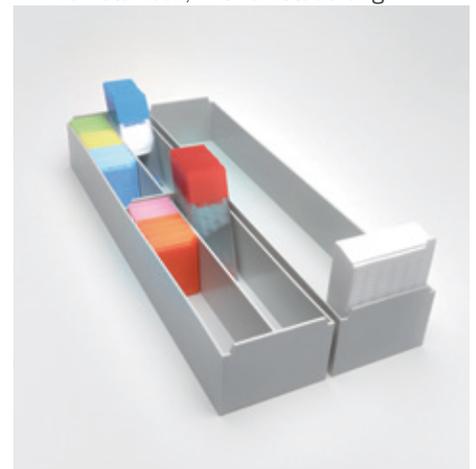
## Archivierung



### Speicher auf Rädern

Speicher für Objektträger oder Blöcke mit Rädern und Griffen für den Transport. Bei dieser Art Speicher ist im oberen Bereich eine blaue Vorlegermatte mit einem absturzsicheren Rand vorgesehen, um die Auflage von Objektträgerplatten zu ermöglichen und gleichzeitig zu verhindern, dass diese bei Transportbewegungen verrutschen und hinunterfallen. Auch für diese Speicher kann man zwischen drei unterschiedlichen Verschlussstypen wählen:

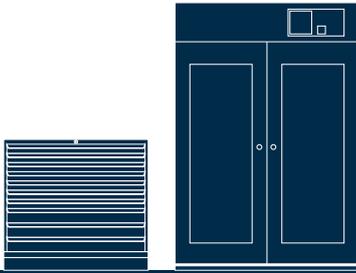
- Key Lock, mit Schlüssel
- Code Lock, mit Kombination
- Remote Lock, mit Fernsteuerung



PRODUKT	ALFNAHMEFAHIGKEIT	SCHUBLADEN	TABLETTS	ABMESSUNGEN MM	KG (LEER)	CODE
Für Paraffinblöcke	11.520	12	144	564x725x1.000	188	03-B13440B
Für Objektträger	51.840	9	108	564x725x1.000	159	03-V60480B
Für Objektträger / Paraffinblöcke	34.560 O. 3.840 P.	10 (6 für O. und 4 für P.)	120	564x725x1.000	168	03-V40B4B

### Zubehörkomponenten für Hochkapazitätsspeicher

PRODUKT	CODE
Behälterwanne für Objektträger und eingeschlossene Blöcke	03-C28N
Behälterwanne für Objektträger und Kassetten für Makroschnitte	03-C28S
Stahlbasis für Speicher, für die Verwendung von Palettenhubwagen eingerichtet	03-90320120
Distanzfeder - 4 Stk.	03-500-MDL
Verschluss mit „Key Lock“-Schlüssel	03-820.002
Verschluss mit „Code Lock“-Kombination	03-820.011
Verschluss mit „Remote Lock“-Fernsteuerung für Standard-Speicher	03-ER820013
Verschluss mit „Remote Lock Mobile“-Fernsteuerung für Speicher auf Rädern	03-ER820019



# Bio - Optica

## Modulare Speicher

### Istoglass – Istobloc

Zusammensetzbare modulare Systeme für die Speicherung von Objektträgern und paraffineingeschlossenen Präparaten.

Die Module „Istoglass“ (für Objektträger) und „Istobloc“ (für Kassetten) bestehen zur Gänze aus weiß lackiertem Metallblech. Sie bestehen aus Schiebefächern auf Führungen. Für jeden Modulblock der Serie Istoglass/Istobloc sind eine ergänzende Basis und ein Verschluss vorgesehen.

Die Spezialausführung mit 7 Schubladen für groß dimensionierte Objektträger oder Supermegakassetten verfügt über dieselben modularen Eigenschaften.

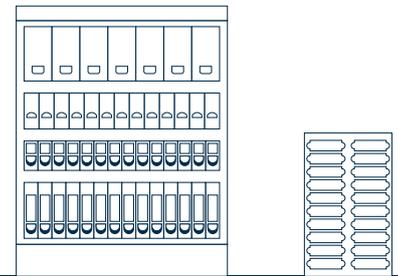
Wir empfehlen die Verwendung der Distanzfeder, um die Objektträger in vertikaler Position und in gutem Abstand voneinander zu halten.



#### ● Eigenschaften

Abmessungen (L x T x H):	Istoglass - 490 x 490 x 140 mm Istobloc - 490 x 490 x 90 mm
Gewicht pro Modul:	13 kg leer, ca. 20 kg mit Blöcke, ca. 40 kg mit Objektträgern
Kapazität pro Modul:	Istoglass – bis zu 5.000 Objektträger Istobloc - bis zu 860 Blöcke oder 540 Ringe
Empfohlene Überlappung der Module:	Bis zu 10 Istoglass, 15 Istobloc
Anzahl Kassetten pro Modul:	14

PRODUKT	CODE
Istoglass für Objektträger	03-5000-14
Istobloc für Kassetten	03-B900
Istoglass 7 Schubladen für Makroschnitte	03-7000
Basis	03-5000-BA
Abdeckung	03-5000-CO
Distanzfeder	03-5000-MD



## Archivierung

PRODUKT		CODE
Basis		03-5000-BA
Abdeckung		03-5000-CO
Metall-Struktur		03-COLOR13
Kunststoff-Schubladen	weiß mit Trennelementen für Objektträger	03-CA7100S
	orange mit Trennelementen für Objektträger	03-CA7110S
	blau mit Trennelementen für Objektträger	03-CA7120S
	gelb mit Trennelementen für Objektträger	03-CA7130S
	lila mit Trennelementen für Objektträger	03-CA7140S
	rosa mit Trennelementen für Objektträger	03-CA7150S
	grün mit Trennelementen für Objektträger	03-CA7160S
	grau mit Trennelementen für Objektträger	03-CA7180S
	weiß	03-CA7100
	orange	03-CA7110
	blau	03-CA7120
	gelb	03-CA7130
	lila	03-CA7140
	rosa	03-CA7150
	grün	03-CA7160
	grau	03-CA7180
Colorteca mit 13 Schubladen	blau	03-COLOR13/B
	grau	03-COLOR13/G
	lila	03-COLOR13/L
	orange	03-COLOR13/O
	rosa	03-COLOR13/P
	grün	03-COLOR13/V
	weiß	03-COLOR13/W
	gelb	03-COLOR13/Y

### Colorteca

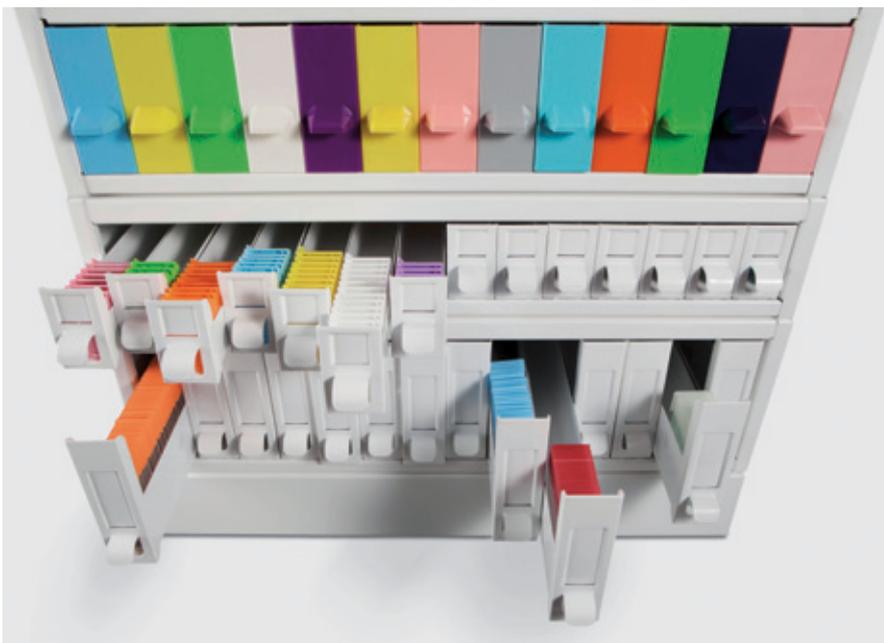
Modulares System für die Speicherung von Objektträgern und Paraffin-Präparaten.

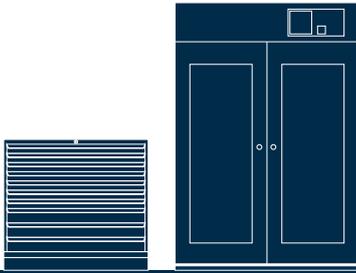
Die Kunststoff-Schubladen wurden speziell entwickelt, um sowohl Objektträger als auch eingeschlossene Blöcke.

Die Schubladen sind in 8 verschiedenen Farben verfügbar, die bequem mit den Farben der im Innen gelagerten Objektträger oder Blöcke assoziiert werden können.

Jedes Modul besteht aus 13 Kassetten und jede Schublade kann ca. 330 Objektträger oder 48 Blöcke bzw. 24 Ringe enthalten.

Die externen Abmessungen jedes einzelnen Moduls entsprechen jenen der Istoglass-Module (Code 03- 5000-14) bzw. Istobloc-Module (Code 03- B900); dies ermöglicht es, Colorteca mit einem bereits zuvor vorhandenen Speicher zu kombinieren.





## Bio-Optica



### Bio Block

Modularer System aus Kunststoff mit 8 schubladen für paraffineingebettete Präparate (Kassetten oder Ringe). Jede schublade verfügt über sieben Unterteilungen. Die Bio-Block-Gesamtkapazität beträgt ca. 2.250 Kassetten. Die bequem ineinandergreifenden Einheiten des „Bio Block“ ermöglichen eine außergewöhnliche Zusammensetzbarkeit, da es damit möglich ist, die Module sowohl in die Höhe als auch in die Breite zu entwickeln.

ABMESSUNGEN	KONFEKTION	CODE
240x300x400 mm	1 Stk.	03-3000



### Cartoglass – Cartobloc

Modulare Systeme aus widerstandsfähigem und leichtem Karton, für den bequemen Transport auch bei voller Befüllung.

Die Module Cartoglass (für Objektträger) und Cartobloc (für Blöcke) verfügen über interne Trennelemente (ebenfalls aus Karton), sodass 36 Unterteilungen/Fächer im Modul Cartoglass und 16 im Modul Cartobloc vorhanden sind.

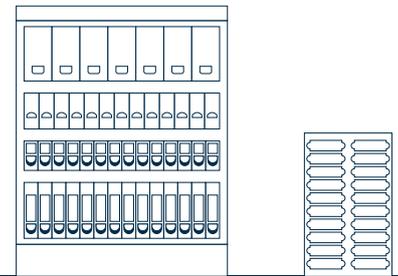
PRODUKT	KAPAZITÄT PRO MODUL	KONFEKTION	ABMESSUNGEN	CODE
Cartoglass	3000 Objektträger	290x400x80 mm	10 Stk.	03-4015-BA
Cartobloc	320 Blöcke 220 Ringe	290x400x45 mm	10 Stk.	03-4010-BC
Abdeckung		290x400x15 mm	10 Stk.	03-4020-B0



### Slide Box für Objektträgerhalterungen aus Kunststoff

Stapelbar, aus stoßfestem Material. Im Lieferumfang enthalten: Datenblatt für die Klassifizierung der Präparate.

PRODUKT	KONFEKTION	ABMESSUNGEN	CODE
25 Objektträger	98x83x38 mm	1 Stk.	44-13071
50 Objektträger	230x97x35 mm	1 Stk.	44-13072
100 Objektträger	230x180x35 mm	1 Stk.	44-13073



## Archivierung

### Präparate-Mappen für dünnschliff-proben aus Karton

Platten für die Klassifizierung und Aufbewahrung von Objektträgern mit Standard-Größe (25x75 mm oder 26x76 mm).

PRODUKT	KONFEKTION	ABMESSUNGEN	CODE
1 Objektträger mit Abdeckung	1 Stk.	102x45 mm	09-0011
2 Objektträger mit Abdeckung	1 Stk.	102x94 mm	09-0002
3 Objektträger mit Abdeckung	1 Stk.	102x105 mm	09-0003
6 Objektträger mit Abdeckung	1 Stk.	213x102 mm	09-0006
10 Objektträger mit Abdeckung	1 Stk.	342x102 mm	09-0010
20 Objektträger	1 Stk.	342x205 mm	09-0000
20 Objektträger mit Trennelementen	1 Stk.	342x205 mm	09-0020
20 Objektträger mit Abdeckung	1 Stk.	342x205 mm	09-0001
20 Objektträger mit Trennelementen und Abdeckung	1 Stk.	342x205 mm	09-0023



### Präparate-Mappen für dünnschliff-proben aus Kunststoff

Platten für die Klassifizierung und Aufbewahrung von Objektträgern mit Standard-Größe (25x75 mm oder 26x76 mm).

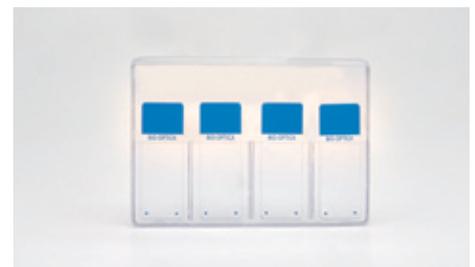
PRODUKT	KONFEKTION	ABMESSUNGEN	CODE
10 Objektträger	40 Stk.	95x340 mm	44-13080
20 Objektträger	20 Stk.	190x340 mm	44-13081
40 Objektträger	10 Stk.	395x340 mm	44-13082
20 Objektträger mit Abdeckung	1 Stk.	190x290 mm	09-57620



### Objektträger-Archivtasche

Aus Polystyrol, Fassungsvermögen 4/8 Objektträger.

KONFEKTION	ABMESSUNGEN	CODE
100 Stk.	150x110 mm	14-990

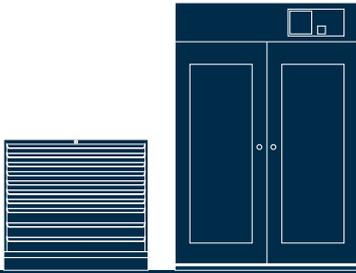


### Postaschen für Objektträger

Aus stoßfestem Kunststoffmaterial.

PRODUKT	KONFEKTION	ABMESSUNGEN	CODE
Mit Schnappdeckel x5 Objektträger	50 Stk.	28x82x16 mm	09-000530
Mit Schraubverschluss x5-10 Objektträger	10 Stk.	ø 40xh 90 mm	44-13061
Mit Schnapper x1 Objektträger	500 Stk.	50x100x6 mm	44-13031
Mit Schnapper x2 Objektträger	500 Stk.	73x85x6 mm	44-13041
Mit Schnapper x3 Objektträger	100 Stk.	100x84x6 mm	44-13051





## Bio - Optica

### Sicherheitssaugschränke

Saugschränke, speziell für die Aufbewahrung von in Formalin konservierten histologischen Proben bzw. für die Lagerung von Chemieprodukten und Lösungsmitteln entwickelt.

#### Bauliche Eigenschaften

- Struktur aus galvanisch verzinktem Stahlblech
- Drei Platten-Ebenen, mit regulierbarer Höhe
- Auch mit Anschlag aus Sicherheitsglas
- Steuerpult mit „Soft-Touch“-Tastatur für die Einstellung der Arbeitsparameter

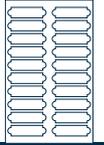
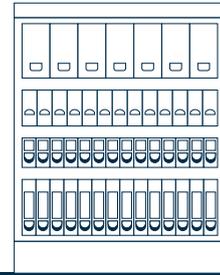
#### Absaugsystem

- Funkenabscheider
- Filter für Formaldehyd aus Aluminiumgranulat
- Kollektor für den Anschluss von zentralisierten Absauganlagen

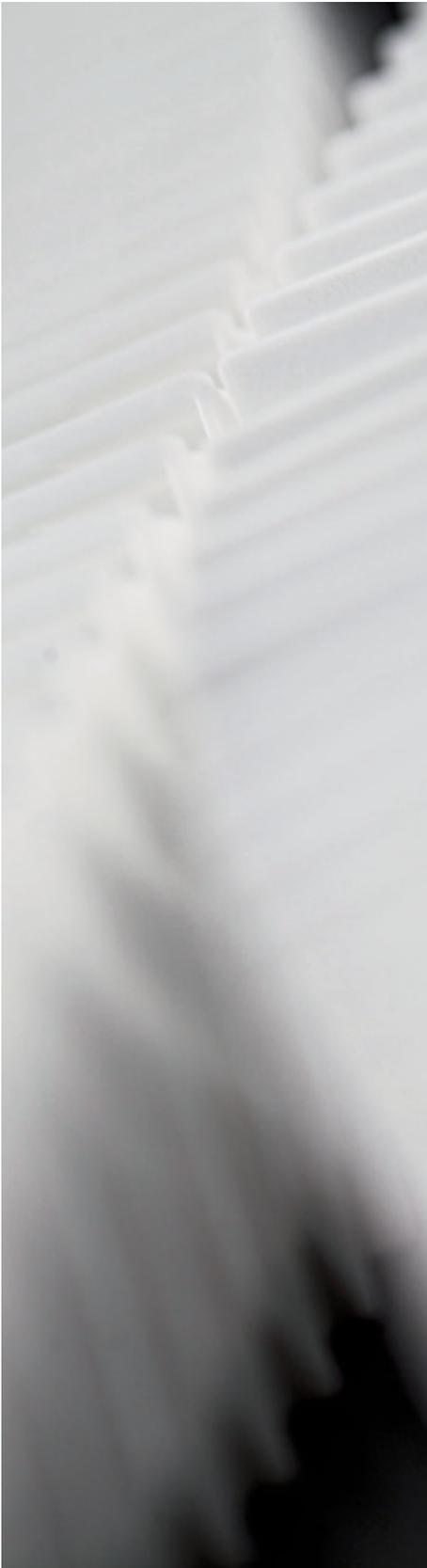


PRODUKT	EXTERNE ABMESSUNGEN	INTERNE ABMESSUNGEN	CODE
Cabinet 700	700 x 550 x 1900 mm	680x490x1580 mm	50-070-601
Cabinet 1000	1000 x 550 x 1900 mm	980x490x1580 mm	50-100-601
Cabinet 1200	1200 x 550 x 1900 mm	1180x490x1580 mm	50-120-601

ZUBEHÖR	CODE
Filter für Formalin	50-F001
Filter für Lösungsmittel	50-F002
HEPA-Filter	50-F006
Sockel (auf Paletten stapelbar)	50-600-053



**Archivierung**



## Indice

### A

Absaugtisch	22
Acridin Orange	136
Afog	70
AgNOR	71
Albumin-Glycerin nach Mallory	138
Alcianblau	72
Alcianblau - Lösungen	136
Alciangelb - toluidinblau	77
Alcian PAS	76
AlcoolPath 95	38
AlcoolPath absolut	38
Alkalische Phosphatase	133
Ameisensäure	138
Amylase	78
Anilinblau nach Masson	136
ATPase	131
Auramin-Rhodamin-Färbung	136

### B

---

B 5	29
Backer-Fixiermittel	135
Behälter, mit Formalin vorgefüllt	28
Bench Tech	61
Bielschowsky-Färbung	80
Bio-Agar	142
Bio-Block	152
Bio Brush	142
Bio Clear	39
Biodec R	29
Bio-Fix	142
Bio-Kassetten	32
Bio-Kassetten für Drucker	31
Bio Marking Dyes	26
Bio Mold	45
BioMount HM	139
Bio-Pads	25
BioParaFree	52
Biopsie-Beutel	33
Biopsy-Kassetten	32
Borax-Alkohol	138
Bouin-Lösung	29
Brown-Brenn	81

### C

---

Carmalaum nach Mayer	137
Carnoy	29
Carson	29
Colorteca	151
Cy-Fix	142

Cytochrom-C-Oxidase 132

## D

---

Dane-Verfahren	82
Deckglaser	139
Dehyol 70	38
Dehyol 95	38
Dehyol Absolut	38
Diastase	83
Dispomold	45
Dubosq Brezil	29

## E

---

Eimer	28
Einbettenschälchen	45
Einbettkassetten	32
Einbettkassetten, Mega	33
Einbettssystem	42
Eindeckautomat CVR909	57
Einweg-Schürzen	24
Elektrisch Beheizte Pinzette	44
Elektrolytentkalker	29
Elektro-Schwingsäge	23
„Embedding“-Kassetten	33
Endokit	25
Entkalker	29
Eosin	137
Erythrosin	137
Essigsäure	138
Esterase	132

## F

---

Färbeautomat AUS124	59
Färbeautomat AUS212	58
Färbeautomat AUS240	56
Färbekuvetten	64
Färbetische	60
Färbungsset Glas	64
Fast Pap	143
Feulgen-Färbung	85
Filter für Biopsien	33
Fixiermittel F.A.A.	29
Fixiermittel für alkalische Phosphatase	135
Formaldehyd 38-40 %	29
Formalin 10 % mit Acetatpuffer	28
Fouchet-Van Gieson-Färbung	86
Fuchsin-Paraldehyd	87, 137
Fuchsin-Phenol	137





## G

Gelatine-Klebstoff	138
Gewebeinfiltrationsautomat VTP300 und FTP300	36
Gewebeinfiltrationsautomat VTP360 und FTP360	37
Giemsa für Hp	88
Giemsa Pappenheim	137, 143
Gomori-Trichrom-Färbung	135
Gooding-Stewart	29
Gordon-Sweet Färbung	89
Gram-Entfärbelösung	138
Gram-Färbung	90
Grimelius-Färbung	91
Grocott-Färbung	92

## H

Hämatoxylin-Lösungen	136
Hämatoxylin-Phosphorwolframsäure	113
Hellgrün	137
HistoCold	12
Hochkapazitätsspeicher	148
Hollande	29
Hyaluronidase	94

## I

Immersionsöl	138
Immunofix	29
Isaach Wurch	143
Istobloc	150
Istoglass	150

## j

Jodlösung	138
-----------	-----

## K

Kaliummetabisulfit	138
Kassetten für Drucker	31
Killik	53
Kit für manuelle Färbung	68
Klessidra	16
Klessidra 2.0	14
Klessidra 3.0	17
Klessidra BN	16
Klingen aus Stahl	52
Kolloidales Eisen	84
Kongorot	115
Kongorotlösung	137
Kresylblau	136
Kresylviolett	137

Kristallviolett	137
Kryochlor 0,3	53
Kryospray	53
Kühlplatte	49
Kunststoff-Färbungsset	64
Küvetten „Dual cyto“	142

## L

Laborbank-Abzughaube	61
Laborbank-Papier	65
Lab Tech	60
Lactophenolblau	136
Lithiumcarbonat	138
Lugolsche Lösung	138
Luxol-Fast-Blue-Färbung	96
Luxol-Fast-Blue-Lösung	137

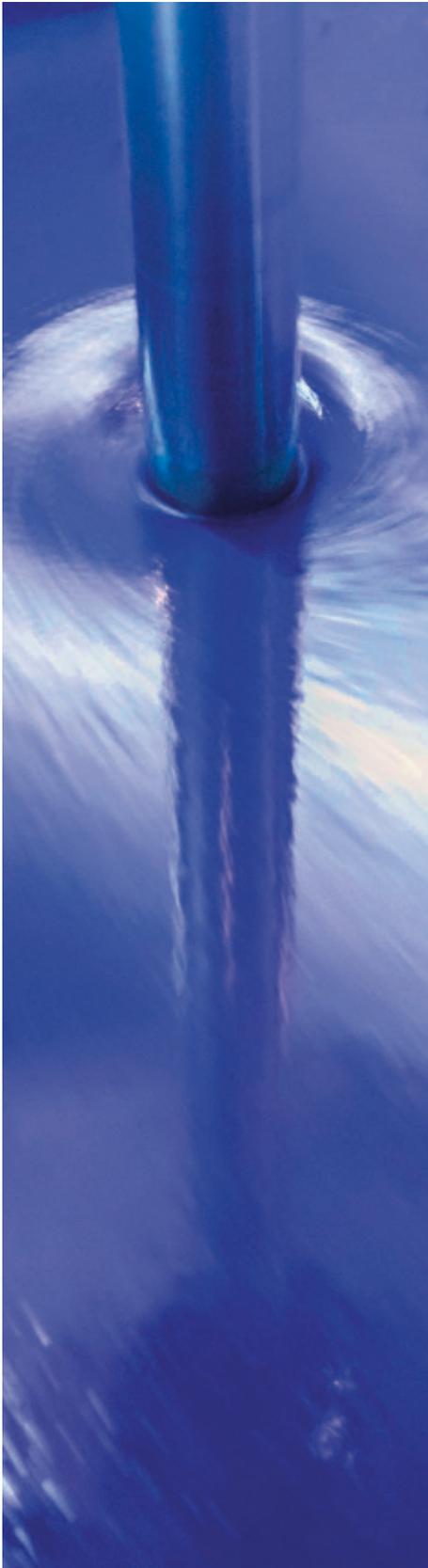
## M

Malachitgrün	138
Mallory-Trichrom-Färbung	97
Manuelles Färbungsset	62
Marker für Ränder	26
Maschendraht-Handschuhe	24
Masson-Fontana-Färbung	98
Masson-Goldner-Trichrom-Färbung	100
Masson-Trichrom-Färbung	99
May-Grünwald-Giemsa-Färbung für Zytologie	144
May-Grünwald-Giemsa-Färbung für Schnitte	101
May-Grünwald-Pappenheim-Färbung	137, 143
Methylenblau	136
Methylgrün-Pyronin	120
Methylgrün-Pyronin-Lösung	138
Methylgrün - Pufferlösung	135
MGG Quick Stain	145
Microtome Bench	48
Mielodec	29
Minutenzähler	64
Modulare Speicher	150
Molybdätophosphorsäure	138
Mount Quick Aqueous	139
Mucicarmin-Färbung	102
Mucicarmin-Lösung	137
Mukosektomie-Kit	25
Myoadenylatdeaminase	134

## N

NADH Diaphorase	134
Natriumthiosulfat	138
Neutrales gepuffertes 10%iges Formalin	28
Neutrales gepuffertes Formalinkonzentrat	29
Nitroblau-Tetrazolium	103





## O

---

Objektträger-Abdeckungen	67
Objektträger-Adapter für Makroschnitte	64
Objektträgerhalterungsplatten	153
Objektträger-schnelltrockner	51
Objektträger-strecktisch	51
Oil Red O	104
„Oil Red O“-Lösung	135
Öl für Kryostat	53
Öl für Mikrotom	53
Orange G Pearse	136
Orcein	105
Orcein-Lösung	137
Osteodec	29
Oxalsäure	138

## P

---

Papanicolaou-Lösungen	143
Pap Pen	65
Paraffine	39
Paraffin-streckbad	50
Paraffin-Verteiler DP8R	44
PAS	106
PAS-A	109
PAS Morel Maronger	107
PAS Pearse	108
Periodsäure	138
Perls-Färbung	110
Perls-Van Gieson-Färbung	111
Phosphatpuffer	138
Phosphofruktokinase	133
Phosphorylase	133
Pikrinsäure	138
Pikrofuchsin	137
Pikro-Mallory-Lösung	137
Pikro-Mallory-Trichrom-Färbung	112
Pikro-Siriusrot-Färbung	117
Pinzel	52
Pinzetten	44
Platte für Probenreduktion	25
Posttaschen	153
PTAH	113

## R

---

Rapid frozen sections	114
Receiving Tech	22

## S

---

Saccomanno-Fixiermittel	142
SafeMount	139
Safraninlösung	137
Salzhaltiges 10%iges Formalin	28
Salzsäure	138
Saugschranke	154
Saure Phosphatase	132
SaveCyt-U	142
Schiffssches Reagens	137
Schnittschutzhandschuhe	24
Schwefelsäure	138
Schwingsäge	23
Scott-Wasser	138
Silberimprägnierung	95
Silber-Methenamin-Färbung	118
Siriusrot	116
Slide box für Objektträgerhalterungen	152
Slide Master	63
Spatel für Zervix-Abstriche	142
Speicher aus Karton	152
Stifte für Kassette	65
Stift mit Diamantspitze	65
Sublimierte Bouin-Hollande-Lösung	29
Succinat-Dehydrogenase	134
Sudan III	137
Sudanschwarz	137
Supermegakassetten	33

## T

---

Tasche für Objektträgerhalterung	153
Timer	64
Toluidinblau	137
Transporttasche	24
Trichromatische Azan-Färbung	79
Trimming Tech	20
Tube Checker	65
Tücher für Formaldehyd	25
Türksche Lösung	137

## U

---

Unyhol	39
--------	----

## V

---

Van Gieson-Trichrom-Färbung	119
Verhoeff-Färbung	121
Verschluss für Histologie	20
Von Kossa-Färbung	122





## **W**

---

Warthin-Starry-Färbung	123
Weigert-Färbung	124
Weigert-Langverfahren n. Pearse	138
Weigert-Schnellverfahren – Resorcinfuchsin	138
Weigert-Van Gieson-Färbung	126
Wilson's Disease Stain (Morbus-Wilson-Färbung)	128

## **X**

---

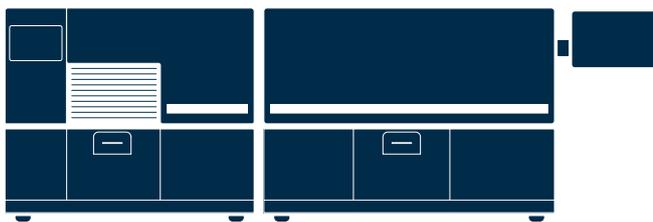
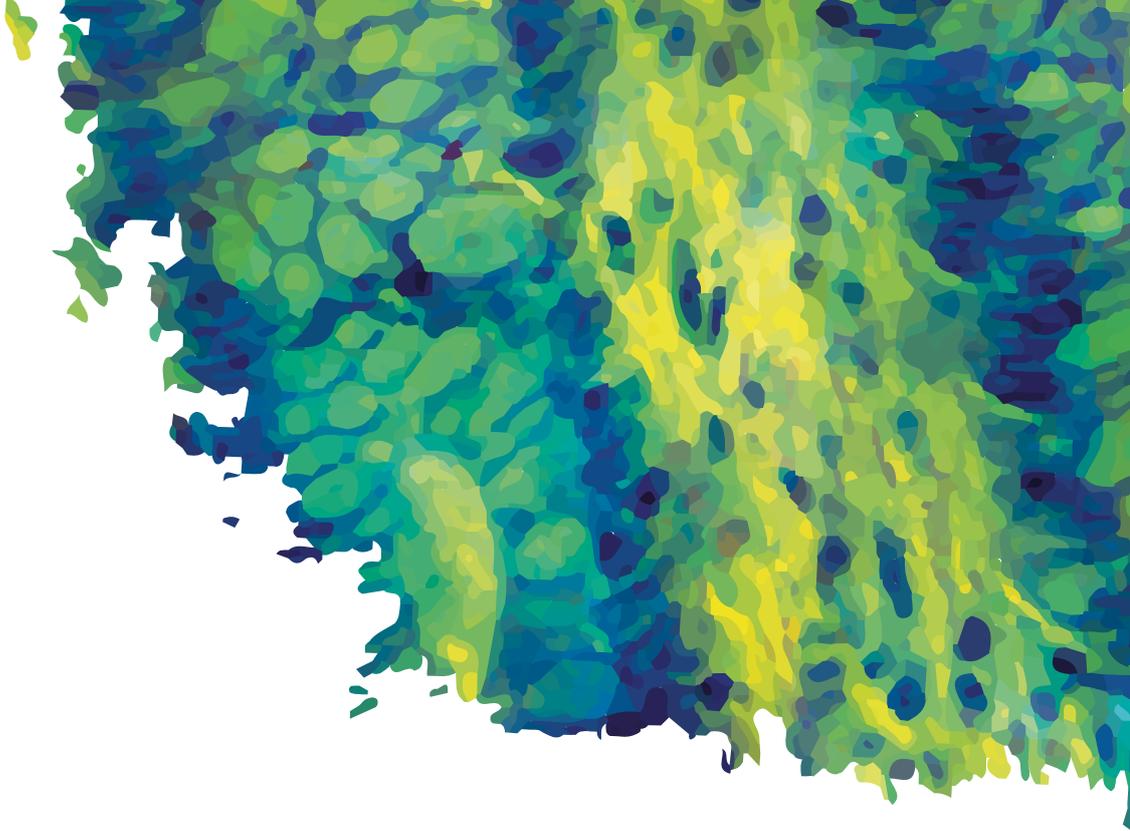
X-Free	39
Xylol für Histologie	39

## **Z**

---

Ziehl-Neelsen-Entfärbungslösung	138
Ziehl-Neelsen-Färbung	129
Ziehl-Neelsen-Fite-Färbung	130





[www.bio-optica.it](http://www.bio-optica.it)



Bio - Optica