



(10) **DE 10 2018 009 814 A1** 2020.06.18

(12) **Offenlegungsschrift**

(21) Aktenzeichen: **10 2018 009 814.2**

(22) Anmeldetag: **13.12.2018**

(43) Offenlegungstag: **18.06.2020**

(51) Int Cl.: **C08J 9/30** (2006.01)

C08L 5/00 (2006.01)

A61K 8/02 (2006.01)

A61K 9/12 (2006.01)

(71) Anmelder:
Valeopharm GmbH, 22339 Hamburg, DE

(74) Vertreter:
Schnickel, Axel W., 60314 Frankfurt, DE

(72) Erfinder:
Teslenko, Alexander, Dr., 58095 Hagen, DE

(56) Ermittelter Stand der Technik:

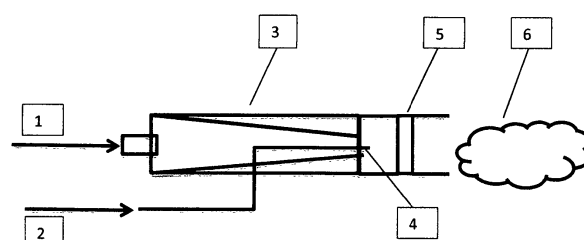
DE	20 2013 103 766	U1
EP	1 696 971	B1
EP	2 340 002	B1

Prüfungsantrag gemäß § 44 PatG ist gestellt.

Die folgenden Angaben sind den vom Anmelder eingereichten Unterlagen entnommen.

(54) Bezeichnung: **Poröser Körper aus dynamischen Schäumen auf Biopolymerbasis mit flexibel gestaltbarer Porengröße, Verfahren zu dessen Herstellung und dessen Anwendungen**

(57) Zusammenfassung: Die Erfindung betrifft poröse Körper (PK) auf Basis einer Mischung aus Eiweiß- und Polysaccharid-Naturpolymeren, insbesondere Chitosan, mit weiterhin mindestens einer Mono- und/oder Polycarbonsäure, einem nicht ionischen Tensid und vorzugsweise einem Vernetzer, wobei der PK einstellbare hexagonale oder ovale Porenstrukturen im Bereich von 0,1 µm bis 1000 µm aufweist. Die Erfindung betrifft auch ein Verfahren zu ihrer Herstellung, wobei die PK aus verschäumten wässrigen Zubereitungen auf Basis von Polysacchariden und Eiweißen entstehen und durch nachfolgende konventionelle Schaum-Trocknung ohne Gefriertrocknung erzeugt werden. Die PK eignen sich als Abgabesystem für Wirkstoffe, als Implantate oder auch Gerüste zur Zellkultivierung.



Beschreibung

Gegenstand der Erfindung

[0001] Die Erfindung betrifft poröse Körper (PK) auf Basis einer Mischung aus Eiweiß- und Polysaccharid-Naturpolymeren, insbesondere Chitosan, mit weiterhin mindestens einer Mono- und/oder Polycarbonsäure, einem nicht ionischen Tensid und vorzugsweise einem Vernetzer, wobei der PK einstellbare hexagonale oder ovale Porenstrukturen im Bereich von 0,1 µm bis 1000 µm aufweist.

[0002] Die Erfindung auch ein Verfahren zu ihrer Herstellung, wobei die PK aus verschäumten wässrigen Zubereitungen auf Basis von Polysacchariden wie vor allem Chitosan und Eiweißen wie vor allem Kollagen, Gelatine entstehen und durch nachfolgende konventionelle beispielsweise thermische Schaum-Trocknung ohne Gefriertrocknung erzeugt werden. Gegebenenfalls kann in der wässrigen Lösung (homogen) oder im getrockneten Produkt (heterogen) eine Vernetzung erfolgen. In Korrelation mit den wählbaren Komponenten und Bedingungen bei der Herstellung - insbesondere Polymere, Verschäumung, Trocknung können die erzeugten Poren des erhaltenen Produktes im Mikrobereich (Durchmesser $\leq 1,0$ µm) oder Makrobereich (Durchmesser größer als 1,0 µm) liegen. Die physikalischen und morphologischen Charakteristiken der Produkte (PK) vor allem die Porengröße, sind somit auf einfache Weise anwendungsbezogen flexibel einstellbar.

[0003] Aufgrund dieser Vorgehensweise wird eine kontinuierliche, kostengünstige, reproduzierbare, umweltfreundliche industrielle Herstellung von maßgeschneiderten PK ermöglicht. Die erfindungsgemäßen PK können eine beachtliche Menge (bis 100 Mal des eigenen Gewichts) an Wasser oder biologischen Lösungen aufnehmen. Dabei wandeln sie sich in bioverträgliche biomimetische 3D-Hydrogele mit Ähnlichkeit zu einer Extrazellulären Matrix um.

[0004] Aufgrund der verbesserten mechanischen Eigenschaften sowie der ausgezeichneten Biokompatibilität wie u.a. Haut- /Mucosadhäsion und Penetrationsförderung eignen sich die PK vor allem als Abgabesystem für Wirkstoffe wie kosmetische, oder medizinische Wirkstoffe (Arzneimittel), für die topische kosmetische Behandlung von Haut wie Altershaut, Narben, Cellulite, oder Problemhaut, bei Hautkrankheiten wie Psoriasis oder Rosacea oder auch für die topische therapeutische Anwendung z. B. Wundheilung oder Implantierung. Dazu werden die PK auf das zu behandelnde Areal aufgelegt, umwickelt oder auf ähnliche Weise geeignet appliziert.

[0005] Die erfindungsgemäßen Produkte eignen sich ferner als Gerüste/Scaffolds für Zellkultivierung und Tissue Engineering. Sie sind daher anwendbar in den Bereichen regenerative Medizin u.a. für Bioprothetik (Implantate und Prothese), Wundbehandlung oder Zahnmedizin.

Hintergrund

[0006] Poröse Körper (PK) finden großen und wachsenden Einsatz in verschiedenen Gebieten der Life Science und Medizin, u.a. in der Zellkultivierung, Tissue Engineering, Regenerativen Medizin, Bioprothetik (als Implantate und Prothesen), bei therapeutischem Drug Delivery, Gentherapie, Wundmanagement, Hautbehandlungen und Hautpflege.

[0007] PK sind definiert als poröse Festkörper, als dünne poröse Festkörper (Membranen), als vernetzte (strukturierte) Körper und Umwandlungsprodukte hiervon wie 3D-Gele (u.a. Hydrogel). Für die Zellkultivierung, Tissue Engineering, Bioprothetik oder Wundmanagement am besten geeignet sind makroporöse Körper, dagegen werden für die Arzneimittelabgabe mikroporöse PK benutzt.

Stand der Technik

[0008] In EP 1 696 971 B1 werden Wundauflagen aus Chitosan und Gelatine beschrieben, welche multifunktionelle Polycarbonsäuren, polyfunktionelle Aminosäuren und Vernetzer wie Glytardialdehyd, aufweisen. Mittels Gefriertrocknung entstehen Wundauflagen mit relativ homogener Porenstruktur und Porengröße. Eine Steuerbarkeit von morphologischen Parametern hiervon sind nicht beschrieben.

[0009] In US 20160243505 A1 werden vernetzte hydrophile biodegradierbare Schaummembrane auf Basis von Algenpolysacchariden beschrieben. Die Herstellung von 3D-porösen Strukturen erfolgt durch Lyophilisierung.

[0010] Eine andere herkömmliche Methode bei der Herstellung von PK ist das sog. Templating unter Anwendung sog. Platzhalter oder Porenbildner/Porogenen. Ein Porenbildner ist ein mikronisierter Stoff (Mikropartikel oder Gasbläschen), verteilt in einem Polymermatrix/ Gel, der nach der Trocknung und darauf folgender Entfernung aus einem vernetzten Körper die gewünschten Poren hinterlässt. Für biomedizinische Anwendungen werden Zubereitungen auf Biopolymerbasis mit Porenbildnern (Porogenen) versetzt, wie z. B. durch Einsatz von chemisch generiertem oder überkritischem CO₂, oder nicht gasbildenden Porogenen wie z. B. Salzen, Zuckern, Lösungsmitteln oder Nano/Mikropartikeln, Gelatinesphären oder Paraffinkugeln.

[0011] Die Herstellung von makroskopischen Membranen aus Hydrogelen mit Porenbildnern oder Porogenen ist in US20070237811, US 2017/0224868, US5993661, US 7094,372 beschrieben. Typischerweise beträgt die von dem hier verwendeten Porogensystem(en) erzeugte Porengröße etwa 50 bis etwa 1.500 Mikrometer.

[0012] EP 2 340 002 B1 betrifft eine Wundauflage aus Chitosan, hergestellt mittels mechanisch erzeugten Gasblasen sowie einem Tensid wie Benzalkoniumchlorid, welches nach Gefriertrocknung eine lamellare poröse Struktur aus gleichmäßig verteilten Spuren von Gasblasen aufweist.

[0013] In DE102016102782 A1 werden zweischichtige nanoporöse Dialysemembranen mit Hilfe von porenbildenden hydrophilen Additiven aus Polyvinylpyrrolidon mit Molmasse von 1 bis 2,2 kDa oder kurzkettigen Glykolen hergestellt. Die Herstellung erfolgt durch Fällungsmittelverfahren.

[0014] Auch die Gas-foaming Technologie (Zugabe von Superkritischem CO₂) findet ihren Einsatz zur Herstellung von PK, siehe US 5840,777. Dabei erfolgt die Trocknung ausschließlich durch Lyophilisierung.

[0015] Die dargestellten Techniken weisen jedoch Nachteile auf.

[0016] Eine Lyophilisierung erfolgt unter großen Zeit- und Energieaufwand, mit teuren, aufwändigen Apparaturen und diskontinuierlich betriebenen Anlagen. Auch die Reproduzierbarkeit ist sehr schwer zu steuern. Vor allem ist es sehr schwer, den für die Porengröße und Porosität verantwortlichen Eiskristallbildungsprozess zu regulieren und die PK mit gewünschter Porosität und Morphologie herzustellen.

[0017] Ohne Templating, d.h. ohne Anwendung von Porogenen (Salze, Polymere, Gase, Nanopartikel u.a.) bilden sich hingegen keine makroporösen Körper. Die herkömmliche Templating-Techniken sind noch nicht in der Lage, die hochporöse PK (> 80%) bzw. Gerüste, mit definierten Eigenschaften u.a. die mit definierten Porengröße in µm-Bereich, optimaler Porenverteilung und Porenverbindungen, mit geeigneten Morphologie, Oberflächen- und Fließ-Eigenschaften herzustellen.

[0018] Notwendige zusätzliche unvermeidliche Nacharbeitung (Verdampfung von Lösungsmittel, u.a. Wasser, oder Ätzung von Salzen, oder Nanopartikel) sind sehr aufwendig. Gas-foaming Technologien wie CO₂-Schäumungsverfahren sind durch unzureichende Reproduzierbarkeit gekennzeichnet. Ferner sind komplexe Apparaturen (Druck bis 30 Bar und höher) in diskontinuierlichem Betrieb sowie eine Lyophilisierung erforderlich. Ein kontinuierlicher Betrieb mit gleichbleibender Qualität (sog. Fließband Verfahren) kann nicht angewendet werden.

Aufgabe der Erfindung

[0019] Aufgabe vorliegender Erfindung ist die Bereitstellung bioverträglicher hochporöser Körper (PK) mit definierter reproduzierbarer Morphologie und gewünschten physikalischen, mechanischen und biomimetischen Eigenschaften für Life Science, medizinische und/oder kosmetische Anwendungen. Dabei soll die Herstellung ohne Einsatz von herkömmlichen Porogenen und aufwendiger teurer Technik, insbesondere ohne Gefriertrocknung, Itching/ Ätzung und komprimierten CO₂-Einsatz erfolgen.

[0020] Die PK sollen biologisch unbedenklich sein. Insbesondere soll eine effiziente Wirkstoffpenetration durch Haut und Schleimhaut, oder auch eine Anwendbarkeit als Gerüste für Zellkultivierung und Tissue Engineering, auch für Herstellung und Anwendung von Implantanten und Bioprothese möglich sein.

Lösung

[0021] Diese Aufgabe wird erfindungsgemäß gelöst durch: Poröse Körper (PK), umfassend eine Mischung aus Polysaccharid-Naturpolymeren, ausgewählt aus Chitosan oder in einer anderen Ausführungsform aus Chitosan im Gemisch mit einem oder mehreren Polymeren, ausgewählt aus Alginate, Alginat, Alginsäure, Dextran, Xanthan,

Agar, Carragenan, Carboxymethyl-, Isopropylcellulose, Pektin, Stärke, Glycosaminoglycane oder Mischungen hiervon, sowie Eiweißen, ausgewählt aus Kollagen I, II, oder III oder Mischungen hiervon, Kollagenhydrolysaten oder Gelatine, oder Mischungen hiervon, insbesondere eine Mischung aus Chitosan und Gelatine wie nachfolgend spezifiziert, mit weiterhin mindestens einer Mono/Polykarbonsäure, insbesondere ausgewählt aus Essigsäure, Propionsäure, Milchsäure, Äpfelsäure, Bernsteinsäure, Malonsäure, Fumarsäure, Ascorbinsäure, Glutaminsäure, Salicylsäure, Pyrrolidincarbonsäure oder Mischungen hiervon, vor allem Milchsäure, Bernsteinsäure, einem oder mehreren nicht ionischen Tensiden, vor allem ausgewählt aus C_6 - C_{22} Alkylglucosiden, C_6 - C_{22} -Alkylpolyglyceriden, Polyglyceryl- C_6 - C_{22} - Fettsäureestern, polyoxylierten Polyglyceriden, polyoxylierten C_6 - C_{22} -Fettsäuren, polyoxylierten C_6 - C_{22} -Fettalkoholen, C_6 - C_{22} - Fettalkoholpolyglykolethern, insbesondere ausgewählt aus C_6 - C_{22} - Alkylglycosiden, C_6 - C_{22} -Alkyl-polyglykosiden, Sacharose- C_6 - C_{22} -Alkylestern, C_6 - C_{22} - Fettalkoholpolyglykolethern oder Mischungen hiervon, insbesondere C_6 - C_{22} -Alkylglycosid, vor allem Decylglycosid, und vorzugsweise einem Vernetzer, wobei der PK hexagonale oder ovale Porenstrukturen und flexible Porengrößen im Bereich von 0,1 μ m bis 1000 μ m aufweist.

[0022] Der PK weist vor allem keine lamellaren Porenstrukturen, und/oder insbesondere keine solchen mittels Porogenen oder Porenbildnern erzeugte Strukturen, und insbesondere eine Porosität von $\geq 90\%$ auf.

[0023] Die erfindungsgemäßen porösen Festkörper werden durch folgende Schritte erhalten:

- a) Vorbereitung einer wässrigen Zusammensetzung aus Polysaccharid und Eiweiß (Bei spiel 1, 2 und 3);
- b) Versprühung der Zusammensetzung aus a) zu einem Schaum mit Hilfe eines Schaumsprühsystems (Beispiel 4);
- c) Festkörperbildung aus dem wässrigen Schaum durch konventionelle thermische oder Strahlungstrocknung (z.B. Heißluft, Mikrowelle, Infrarot) (Beispiel 5)
- d) Wahlweise Vernetzung des Festkörpers (Beispiel 6 und 7), wahlweise Reinigung und Konditionierung (Beispiel 9), wahlweise Rehydratation zu einem 3D-Hydrogel (Beispiel 10)

[0024] Anwendungen derartiger Produkte sind in den Beispielen 13 bis 15 beschrieben. Vorzugsweise erfolgt die Versprühung in Schritt b) durch Liquid-Gas-Filtration einer mit einem Gas, ausgewählt aus Luft, Sauerstoffangereichertem Gas mit O_2 -Anteil $\geq 25\%$, Stickstoff, Argon, aerolisierten Zubereitung aus Schritt a).

Figurenliste

Abb. 1 zeigt eine Vorrichtung zur Herstellung Poröser Formkörper (PK);

Abb. 2 zeigt den Einfluss der Trocknung auf den PK;

Abb. 3 zeigt die Adhäsion einer erfindungsgemäßen PK an Mucosa.

[0025] Insbesondere betrifft die Erfindung einen porösen Körpers (PK), umfassend von 50 Gew.% bis 90 Gew.% einer Mischung aus Polysaccharid-Naturpolymeren, ausgewählt aus Chiroosan, vor allem deacetyliertem Chitosan mit mittlerem MW von 70 bis 2000 kDa, vor allem 200 kDa bis 2000 kDa, sowie eines oder mehrerer Proteine (Eiweiße), ausgewählt aus Kollagen, Gelatine, Kollagenhydrolysaten, mit mittlerem MW von 20 kDa bis 60 kDa, oder Mischungen hiervon, 0,5 bis 10 Gew. % Mono- oder Bi- oder Trifunktionelle Carbonsäuren, welche eine oder mehrere Hydroxy-, Carboxy- Aminofunktionelle Gruppe oder Mischungen hiervon aufweisen, ausgewählt aus Essigsäure, Propionsäure, Milchsäure, Äpfelsäure, Bernsteinsäure, Malonsäure, Fumarsäure, Ascorbinsäure, Glutaminsäure, Salicylsäure, Pyrrolidincarbonsäure oder Mischungen hiervon, 1,0 bis 15 Gew. % eines oder mehrerer nicht ionischer Tenside, vor allem ausgewählt aus C_6 - C_{22} - Alkylglycosiden, C_6 - C_{22} Alkylpolyglykosiden, Sacharose- C_6 - C_{22} Alkylestem, C_6 - C_{22} - Fettalkoholpolyglykolethern oder Mischungen hiervon, 0 bis 20 Gew.%, bevorzugt 0,1 bis 10% wirksamen Substanzen, 0 bis 10% Hilfs- und / oder Zusatzstoffe (insgesamt 0- 30 Gew.% Zusatzstoffe, ausgewählt aus Wirkstoffen und/oder Hilfsstoffen), und 0 bis 5 Gew.%, vor allem 0,01 bis 5 Gew.% Vernetzer, 8 bis 15 Gew.% Wasser oder Restfeuchte, wobei der PK/Membran hexagonale oder ovale, Porenstrukturen und eine Porengröße im flexiblen Größenbereich von 0,1 μ m bis s 1000 μ m, insbesondere mit wahlweise homogenem Porengrößenbereich aufweist.

[0026] Die Poren weisen vorzugsweise eine Größe/ Durchmesser von 0,1 μ m bis 100 μ m, vorzugsweise 1 bis 100 μ m oder auch größer 1 wie 1,2 bis 1000 μ m, oder 1,5 bis 650 μ m auf. Bevorzugte strukturelle Eiweiße sind vor allem Gelatine mit einer molaren Masse von 20 kDa bis 60 kDa. Oder auch Kollagen I, II, III.

[0027] Bevorzugte Polysaccharide sind vor allem Chitosan mit einer molaren Masse von 200 bis 2000 kDa.

[0028] Insbesondere bevorzugt sind Mischungen aus Chitosan und Gelatine im Verhältnis 5:1 bis 1:5, ganz besonders 1:1.

[0029] Bevorzugte Säuren sind vor allem Essigsäure, Bernsteinsäure, Glutaminsäure, Malonsäure, Äpfelsäure, Pyrrolidincarbonsäure, Milchsäure.

[0030] Bevorzugte Tenside sind vor allem C₆- bis C₂₂- Alkylglucoside, insbesondere Decylglucosid.

[0031] Die Erfindung betrifft auch die Herstellung derartiger PK's - insbesondere ohne Lyophilisierung - sowie deren Verwendung z. B. als 3D-Hydrogel nach Redydratation für Zellkultivierung und Tissue Engineering, oder auch direkt als Implantat oder zur externen dermalen Applikation bei kosmetischen oder therapeutischen Anwendungen mit oder auch ohne Wirkstoff.

[0032] Erfindungsgemäße PK können hergestellt werden aus wässrigen Polymerlösungen auf Basis von Polysacchariden wie obengenannt, vor allem Chitosan und strukturellen Proteinen/ Eiweißen, insbesondere Kollagen und/oder Gelatine wie oben genannt, umfassend weiterhin nichtionische Tenside, die keine chemische Wechselwirkung mit Chitosan und Gelatine aufweisen, die genannten Säure(n), ggf. Wirkstoffe, Hilfsstoffe.

[0033] Derartige Polymerlösungen werden nach dem Zusammenmischen durch geeignete Vorrichtungen versprüht. Es entsteht ein Schaum, der sodann ohne Lyophilisierung durch konventionelle Trocknung wie thermische oder Strahlungstrocknung, Konvektion, Kontakt Trocknung oder Mischungen hiervon in die gewünschte PK überführt wird. Je nach Versprühung bzw. Konzentration der Inhaltsstoffe werden unterschiedliche Porengrößen erhalten. Auch können Vernetzer bei Bedarf, z. B. zur Erhöhung einer Festigkeit, wahlweise entweder den Polymerlösungen oder im Anschluss an die Trocknung den Produkten hinzugesetzt und diese dann quervernetzt werden.

[0034] Bevorzugte strukturelle Eiweiße sind vor allem Gelatine und Gelatinehydrolysat mit einem Blomwert von 200 bis 300 oder auch Kollagen I, II, III.

[0035] Bevorzugte Polysaccharide sind vor allem Chitosan mit einer molaren Masse von 70 kDa bis 2 000 kDa.

[0036] Insbesondere bevorzugt sind Mischungen aus Chitosan und Gelatine im Verhältnis 5:1 bis 1:5, ganz besonders 1:1. Abhängig von dem Ziel/ der Anwendung das optimale Verhältnis Chitosan/Protein könnten sich unterscheiden.

[0037] Bevorzugte Säuren sind vor allem Essigsäure, Bernsteinsäure, Glutaminsäure, Malonsäure, Äpfelsäure, Pyrrolidincarbonsäure, Milchsäure.

[0038] Bevorzugte Tenside sind vor allem C₁₀- bis C₂₂- Alkylglucoside, insbesondere Decylglucoside.

[0039] Derartige Zubereitungen weisen mizellenartige Chitosan-Tensid- Strukturen auf, die in den erfindungsgemäßen PK zu den differenzierbaren Zellengrößenverteilungen von 0,001 bis 2,0 mm führen.

[0040] Das Versprühen der schäumbaren Zubereitungen kann z. B. durch Aufsprühen auf Oberflächen z. B. in Gegenwart Sauerstoff, Luft oder anderer Gase zu einem stabilen, wässrigen Schaum mit definierten Zellen von 0,1 µm bis einige mm, erfolgen.

[0041] Überraschend gefunden, dass die konventionelle Trocknung, insbesondere Konvektionstrocknung, Strahlungstrocknung oder Hochfrequenz Trocknung, zu einem hochporösen festen Material (PK) führt unter Erhaltung der ursprünglichen Schaum-Porosität und den gewünschten maßgeschneiderten morphologischen Eigenschaften (Porengröße, Porosität, Porenverteilung, Porenverbindungen). Eine Gefriertrocknung (Lyophilisierung) oder der Einsatz von üblichen Porogenen ist nicht erforderlich.

[0042] Je nach Dicke der aufgesprützten Schicht werden entweder PK's mit einer Dicke von ≥ 1000 µm bis 2000 µm oder bis sogar einige mm oder dünnere PK's in Form von Filmen oder Membranen mit einer Dicke von , z. B. von 10 bis 1000 µm erhalten. PK/Membrane weisen, abhängig von Trocknungsverfahren und Trocknungskinetik Poren von 1 µm bis 2000 µm und eine Porosität von mehr als 90% auf. Die Innere Oberflächen-Topographie zeigt ein Netzwerk aus Kanälen und Poren im Mikrometerbereich.

[0043] Trockene PK/Membranen verfügen über eine gute Festigkeit und Elastizität. Überraschend wurde gefunden, dass die erfindungsgemäßen PK/Membranen in der Lage sind, beachtliche Mengen von Wasser aufzunehmen (bis 10.000,0% vom eigenen Gewicht) und wandeln sich dabei in ein hochporöses 3D-Hydrogel um.

[0044] Vorzugsweise und zur Verbesserung der Eigenschaften wird die PK mittels Vernetzung bereitet. Die Vernetzung kann auf zwei Arten erfolgen, nämlich die homogene - also in der flüssigen Zubereitung/Schaum und heterogene Vernetzung - im trockenen PK- Produkt, wie nachfolgend beschrieben.

[0045] Vorzugsweise werden die getrockneten Produkte im Anschluss an die Trocknung von unerwünschten Verunreinigungen (Reste von Vernetzern, Tensiden oder Säuren) z.B. unter Anwendung von Alkoholen (Ethanol, Propanol) oder mit Wasser/Alkohol Gemische (mit Maximum 20% Wasser) gereinigt.

[0046] Trockene PK/Membranen weisen gute mechanische Eigenschaften (Festigkeit, Elastizität) auf und können maßgeschneitten oder gestanzt werden. Sie können auch in eine gewünschte Form gedreht und gefaltet werden (z.B. Röhren oder zu mehrlagigen Membranen)

Nähere Erläuterung der Erfindung

[0047] Erfindungsgemäße PK werden bevorzugt erhalten aus folgenden Polymerlösungen, umfassend, insbesondere bestehend aus:

- a) 0,1 bis 5,0 Gew. % Chitosan, vorzugsweise deacetyliertes Chitosan, 70 kDa bis 2000 kDa, vorzugsweise mit einem Deacetylierungsgrad von 60-98%, insbesondere von mehr als 70, insbesondere mehr als 80%,
- b) 0,1 bis 5,0 Gew.%, Eiweiß, ausgewählt aus Kollagen, vor allem Kollagen Typ I,II und III, Gelatine, vor allem der pharmazeutischen Qualität mit Bloom-Wert von 200 bis 300, oder Mischungen hiervon, wobei Chitosan und Eiweiß (Kollagen und/oder Gelatine) im Mengen-Verhältnis 5:1 bis 1:5 insgesamt in einer Konzentration von 0,5 bis 10 Gew.% vorliegen;
- c) 0,1 bis 5,0 Gew.% Säure, ausgewählt aus Mono- oder Bi- oder Trifunktionellen Carbonsäuren, welche eine oder mehrere Hydroxy-, Carboxy- Aminofunktionelle Gruppen oder Mischungen hiervon aufweisen, wie nachfolgend erläutert;
- d) 0,1 bis 5,0 Gew. % nichtionische Tenside, ausgewählt aus C₆-C₂₂ Alkylglucosiden, C₆-C₂₂-Alkylpolyglyceriden, Polyglyceryl C₆-C₂₂- Fettsäureestern, polyoxylierten Polyglyceriden, polyoxylierten C₆-C₂₂-Fettsäuren, polyoxylierten C₆-C₂₂-Fettalkoholen, C₆-C₂₂-Fettalkoholpolyglykoethern, insbesondere ausgewählt aus C₆-C₂₂- Alkylglycosiden, C₆-C₂₂-Alkyl-polyglykosiden, Sacharose- C₆-C₂₂-Alkylestern, C₆-C₂₂-Fettalkoholpolyglykoethern oder Mischungen hiervon,
- e) 0 bis 2 Gew. % Vernetzer für kovalente, chemische oder physikalische Vernetzung, ausgewählt aus bifunktionellen Aldehyden, insbesondere Glutardialdehyd (GDA), Epoxiden und Farbstoffen, insbesondere Methylenblau, Rose Bengal, Riboflavin, Curcumin;
- f) 0,01 bis 5,0 Gew. % Hilfsstoffe ausgewählt aus Viskositätsregulatoren, Antioxidantien, Farbstoffen, Konservierungsmitteln, pH-Regulatoren, Lösungsmittelsvermittlern oder Mischungen hiervon;
- g) 0 bis 10 Gew.%, vor allem 0,01 bis 5,0 Gew. % Wirkstoffe, ausgewählt aus kosmetischen Wirkstoffen, pharmazeutischen Wirkstoffen oder Mischungen hiervon;
- h) 60 bis 95 Gew % Wasser oder wässrige Lösung.

[0048] Basis der Ausgangszubereitung ist wie erwähnt Wasser oder wässrige Lösung aus Wasser und Alkoholen wie Ethanol und Isopropanol.

Herkömmliche Porogene sind in diesen Zubereitungen vorzugsweise nicht enthalten und werden auch nicht erzeugt oder eingeführt.

[0049] Überraschend wurde erfunden, dass die Kombination von Eiweiß/Polysaccharid, vor allem Chitosan/Gelatine(Kollagen), in bestimmten Verhältnissen mit dem/den nichtionischen Tensiden zur Bildung besonders stabiler makroporöser wässriger Schäume und aus diesen zu besonders stabilen PK's (Tabelle 7) führt.

Erläuterung der Inhaltsstoffe

Polymere

[0050] Bevorzugt wird Chitosan (insbesondere kommerziell erhältliches mit Pharmaqualität) mit einem Molekulargewicht von etwa 70 kDa bis etwa 2 000 kDa verwendet. In einer weiteren bevorzugten Ausführungsform weist Chitosan ein Molekulargewicht zwischen etwa 100 kDa und etwa 1.000 kDa auf, vorzugsweise 400 kDa bis 900 kDa und insbesondere von 300 bis 800 kDa.

[0051] Bevorzugt wird ein deacetyliertes Chitosan, wobei der Deacetylierungsgrad von 60 bis 98%, insbesondere von 70 bis 98%, vor allem von 75 bis 98%.

[0052] Ganz besonders bevorzugt wird Chitosan mit MM von 100 kD bis 500 kDa oder vor allem 100 kDa bis 600 kDa, und einem Deacetylierungsgrad (DA) von 80% bis 95%. Alternativ kann Chitosan teilweise ergänzt oder ersetzt sein durch andere natürliche Polysaccharide aus der Gruppe, umfassend: Alginat, Dextran, Xanthan, Alginsäure, Agar, Carragenan, Carboxymethyl-, Isopropylcellulose, Pektin, Stärke, Glycosaminoglycane aus der Gruppe umfassend Hyaluronsäure, Chondroitin, Chondroitin-4-sulfat, Chondroitin-6-sulfat, Dermatan-sulfat, Keratansulfat, Heparinsulfat und Heparin, oder geeignete Mischungen hiervon.

[0053] Insbesondere geeignet ist das Biopolymer Chitosan, da es im Körper mit Hilfe körpereigener Enzyme (Lysozym, N-Acetyl-D-Glucosaminidase und Chitosanase) abgebaut (biodegradiert) wird und daher eine hohe Biokompatibilität aufweist.

[0054] Chitosan kann industriell einfach aus Chitin von Crustacea, z.B. aus Krabben- oder Krill-Panzern gewonnen werden. Es wird erfindungsgemäß nicht chemisch (kovalent) durch Derivatisierung zu beispielsweise Hydroxyethyl-, Hydroxypropyl- oder Hydroxybutylchitosan verändert. Es liegt in natürlicher Form als Ausgangsmaterial vor und kann vorzugsweise durch bekannte Methoden deacetyliert werden.

[0055] Ein bevorzugtes Chitosan oder Chitosansalz z. B. Chitosan-pyrrolidoncarboxylat, welches beispielsweise unter der Bezeichnung Kytamer® PC von der Firma Amerchol, USA, vertrieben wird oder Chitosan einer pharmazeutischen Qualität (wie „ChitoPharm“ von Fa. Chitopharm, Norwegen). Das enthaltene Chitosan hat ein Molekulargewicht zwischen 200 kDa bis 600 kDa und ist zu bis 85% deacetyliert.

[0056] Als Protein (Eiweiß) wird vor allem Kollagen I, II, oder III oder Mischungen hiervon, Kollagenhydrolysat oder Gelatine, oder Mischungen aus Kollagen, Gelatine eingesetzt. Alternativ kann ein Teil des gewählten Eiweißes ersetzt oder ergänzt werden durch strukturelle Eiweiße der Gruppe, umfassend Albumin, Lactoglobulin, Fibronektin und Mischungen hiervon.

[0057] Vor allem geeignet ist Gelatine, z.B. Typ A und B mit einem Bloom-Wert von 200 bis 300, z.B. MedellaPro® (Gelita GmbH, Deutschland) oder Kollagenhydrolysat, MM 60 bis 70 kDa oder Mischungen hiervon mit Gelatine wie beschrieben verwendet. Alternativ oder zusätzlich kann auch Kollagen vom Typ I, II, III oder ein Gemisch hiervon eingesetzt werden. Vorzugsweise ist der Polysaccharid/Protein-, vor allem Chitosan bzw. Gelatine - Lösungsprozentatz (Gew.% / Gew.%) in der wässrigen Ausgangszubereitung größer als 0, 1% Chitosan bzw. Gelatine und weniger als 5,0% Chitosan bzw. Eiweiß wie Gelatine. Mehr bevorzugt ist eine Chitosan-Gelatine-Konzentration in der Lösung von mehr als je 0,3% und weniger als je 4,5%. Am meisten bevorzugt wird die Chitosan/Eiweiß, insbesondere Chitosan/Gelatine-Konzentration in der Lösung von mehr als je 0,5% Chitosan/Gelatine und weniger als je 4 % Chitosan / Gelatine.

[0058] Verhältnisse Chitosan/ Eiweiß, vor allem Gelatine (Gew./Gew.) sind insbesondere: 20/80 bis 80/20. Am meisten bevorzugt werden Chitosan/Eiweiß, vor allem Chitosan-Gelatine - Verhältnis von 50/50 = 1:1.

[0059] Gelatine oder Kollagen wird vor allem aus Schwein- oder Rindenhaut gewonnen.

Säure

[0060] Als Säure eignen sich mono-, bi- oder trifunktionelle Carbonsäuren, welche eine oder mehrere Hydroxy-, Carboxy- Aminofunktionelle Gruppen enthalten. Diese werden insbesondere ausgewählt aus Essigsäure, Milchsäure, Äpfelsäure, Bernsteinsäure, Malonsäure, Fumarsäure, Ascorbinsäure, Propionsäure, Glutaminsäure, Salicylsäure, Pyrrolidoncarbonsäure, vorzugsweise Essigsäure, Bernsteinsäure, Milchsäure, Ascorbinsäure, Pyrrolidoncarbonsäure, Salicylsäure oder der Kombination zweier oder mehrerer dieser Säuren. Vor-

zugsweise werden Milch-, Ascorbin-, Pyrrolidoncarbon- oder Bernsteinsäure oder Mischungen hiervon ausgewählt in einer Menge von mehr als 0,2% bis weniger als 4%. Stärker bevorzugt sind Bernsteinsäure und Milchsäure in einer Menge, entsprechend einem Säurelösungsprozentsatz (Gew./Gew., bezogen auf die Gesamtlösung) von mehr als 0,5% (Gew./Gew.) und weniger als 2,5%.

Tensid

[0061] Als Tenside eignen sich vor allem nicht ionische Tenside, ausgewählt aus der Gruppe, umfassend ethoxylierte und/oder propoxylierte Fettalkohol-Ether (Fettalkoholpolyglycolether), ethoxylierte und/oder propoxylierte Fettsäure-Ester, ethoxylierte Triglyceride, bzw. hydrogenisierte Triglyceride oder insbesondere Zuckertenside wie Alkyl-Saccharoseester oder Alkylglycoside oder Alkylpoly(glucoside), letztere mit 2-(Glucose-Einheiten), wobei in diesen Tensiden der Alkylteil des Esters bzw. Ethers von einer Fettsäure oder einem Fettalkohol abgeleitet ist und eine Länge von 6 bis 24, insbesondere 6-22- C-Atomen aufweisen kann. Dabei kann der Alkylteil gesättigt, einfach ungesättigt oder mehrfach ungesättigt sein wie Laurylsäure, Ölsäure, Linolsäure, Linolensäure, Myristinsäure. In den ethoxylierten und/oder propoxylierten Produkten kann der Ethoxylierungs-(EO-) bzw. Propoxylierungs-(PO)- Anteil 2 bis 24 %, insbesondere 7-16% betragen.

[0062] Besonders bevorzugte Tenside sind ausgewählt aus C₆-C₂₂- Alkylglycosiden, vor allem C₁₀-C₂₂-Alkylglycosiden, C₆-C₂₂- Alkylpolyglykosiden, Saccharose- C₆-C₂₂- Alkylestern, C₆-C₂₂- Fettalkoholpolyglykolethern oder Mischungen hiervon. Derartige Tenside sind im Handel beispielsweise erhältlich. Auch pflanzliche Saponine bzw. Terpene (Seifenbaum, Seifenkraut, Licorize) eignen sich.

[0063] Insbesondere bevorzugt sind C₇-bis C₁₈-Alkylglucoside.

[0064] Vor allem geeignet sind die folgenden Alkyl-Glucoside oder Mischungen hiervon: CAPRYLYL/CAPRYL GLUCOSIDE mit einem Alkylteil aus einer (aus Kokosöl extrahierten) sehr kurzen Fettsäure mit 6-8 Kohlenstoffatomen, im Mittel C7.

[0065] DECYL GLUCOSIDE mit (aus Kokosöl extrahiertem) Alkylteil aus Caprinsäure mit 10 Kohlenstoffatomen.

[0066] LAURYL GLUCOSIDE mit (aus Kokosöl extrahiertem) Alkylteil aus Laurylsäure mit 12 Kohlenstoffatomen. Ein Handelsprodukt hiervon ist unter dem Namen Plantacare® bekannt.

[0067] COCO-GLUCOSIDE mit Alkylteilen aller Fettsäuren des Kokosöls (hauptsächlich Caprinsäure und Laurylsäure, sowie Ölsäure, Linolsäure, Linolensäure).

[0068] Vorzugsweise werden das oder die Tenside in der Zubereitung in einer Menge / Konzentration im Bereich von 0,1 % bis 5 Gew. % (W/W).

Wirkstoffe (pharmazeutische und kosmetische Wirkstoffe)

[0069] Erfindungsgemäß können sowohl hydrophile als auch lipophile dermato-pharmazeutische Wirkstoffe eingesetzt werden. Bevorzugt weist eine Zubereitung 0 bis 10 Gew.%, insbesondere 0,01 bis 5 Gew.% eines oder mehrerer wasserlöslicher und/oder fettlöslicher Wirkstoffe auf, ausgewählt aus der folgenden Gruppe:

Analgetika, Lokalanästhetika, Antiphlogistika, Antirheumatika, Glukokortikoide, Antibiotika, Antimykotika, Virustatika, Immunosuppressiva, Immunomodulatoren, Antipsoriatika, Keratolytika, Hormone, Phytopharmaka, pflanzliche Extrakte, Phenolcarbonsäure, Coumarine, Lignane, Flavonoide, Isoflavone, Xanthophylle, Gerbstoffe, Anthranole, Polyphenole, Alkaloide, Glykoside, Mono- und Sesquiterpene, Triterpene, Sterole, Carotinoide, Terpenoide, Phenolsäurederivate, Vitamine und Provitamine, Anti-oxidantien, ätherische Öle. Insbesondere geeignet sind Wirkstoffe aus der folgenden Liste:

- Antientzündliche Mittel (NSAID), wie Salicylate v.a. Alkyl- oder Benzylsalicylate, Indole, -Propionate, Pyrazole (Nifluminsäure), Fenamate, Anthraniline;

- Analgetika, wie Opiate, Salicylsäure und Derivate, Gentsinsäure, Anthranilsäure und Derivate, Mefenaminsäure, Flufenaminsäure, Nicotinsäure und Derivate;

- Analgetika/Antiphlogistika, insbesondere:

- Antirheumatika wie Heretoaryl- sowie Arylessig- und Propionsäuren-Derivate (Indometacin, Diclofenac, Sulindac), Aminobuttersäure, Thyroxin, Homocystein, Adenosylmethionin, u.a.;

- Peptide (di-, tri-, tetra-, poly-): z. B. Karnison, Glutathion, Ephitalamin u.a.;
- Vitamine und Vitamin-ähnliche Stoffe: Thiamin, Riboflavin, Niazin, Pantothersäure, Pyridoxin, Folsäure, Kobalamin, Orotsäure, para-Aminobenzoessäure, Inosit, Carnitin, Bioflavonoide, Ascorbinsäure, Biotin, Alfa-Tocopherol, Retinol und Derivate, Beta-Karotin, Liponsäure;
- Antioxidantien (natürlichen/pflanzlichen- und synthetischen Ursprungs): Tocopherol, Carotin, Vitamin A oder Butylhydroxyanisol, Gallussäureester.
- Antivirale, fungizide und antibakterielle Mittel wie Aztreonam, Chlorhexidin-Gluconat, Amikacin, Daptomycin, Vancomycin,
- Wachstumsfaktoren oder andere biologische Stoffe, die die Wundheilung befördern.

[0070] Der oder die Wirkstoffe können bevorzugt eingesetzt werden in einer Menge von mindestens etwa 1 µg, 25 µg, 50 µg, 100 µg, 250 µg, 500 µg, 750 µg, 1 mg, 5 mg, 10 mg, 25 mg, 50 mg, 75 mg, 100 mg. Z.B. 200 mg, 250 mg, 300 mg, 400 mg oder 500 mg, wie z. B. Antibiotika.

[0071] Als pharmazeutisch-therapeutische Wirkstoffe kommen insbesondere infrage: Diclofenac, Methotrexat, Curcumin und andere Singlettsauerstoff-generierende Farbstoffe (Methylenblau, Rose Bengal oder Riboflavin).

[0072] Als kosmetische Wirkstoffe kommen vor allem Hyaluronsäure mit verschiedenen Molekulargewichten von 10 kDa bis 1000 kDa, Chondroitinsulfat mit MW von 10 kDa bis 50 kDa, Vitamine, wie Vitamin E, Vitamin C oder andere wie oben genannt, pflanzliche Extrakte (Aloe Vera, Centella asiatica und viele andere), ätherische Öle wie Lavendelöl, Rosmarinöl, Citrusöl, Orangenöl, Minzöl, Ylang Ylang, Jasminöl und viele andere, bekannte natürliche Duftstoffe eingesetzt werden.

[0073] Besonders bevorzugt werden hier als Wirkstoffe natürliche Wirkstoffe wie Polysaccharide, wie vor allem Alginate verschiedenen MW, Xanthan, Pektin, Zellulosederivate sowie Hydroxyethyl- und Hydroxypropylzellulose oder Natriumcellulosemonoglycolat, bzw. Glucosaminoglucane als Bestandteile der Extrazellulärenmatrix (ECM) Hyaluronsäure von 10 kDa bis 500 kDa, Chondroitinsulfate, Kollagen und Kollagenhydrolysate und auch Globuline (Albumin, Lactoglobulin).

[0074] Insbesondere bevorzugte Wirkstoffe sind Hyaluronsäure mit MW von 10 kDa bis 500 kDa, Chondroitinsulfat, Alginsäure und Alginate.

[0075] Die vorzugsweise vorhandenen Wirkstoffe (kosmetisch oder pharmazeutisch-therapeutisch) können erleichtert penetrieren und ihre Wirksamkeit entfalten.

Hilfsstoffe

[0076] Zu erfindungsgemäß verwendbaren Hilfsstoffen gehören u.a.:

Antioxidantien, Farbstoffe (natürliche und synthetische), Konservierungsmittel (z.B. Sensiva SC 50, Phenoxyethanol), pH-Regulatoren, Stoffe zur Beeinflussung der Viskosität und Konsistenz (Viskositätsregulatoren), Lösungsmittel wie vor allem Ethanol, Isopropanol, Propylenglycol, Glycerin oder N-Methylpyrrolidon, in einer verträglichen Menge 0,1 bis 20 %. Die Polarität von Lösungsmitteln spielt eine wesentliche Rolle bei der Freisetzung und Diffusion von Wirkstoffe.

[0077] Erfindungsgemäß umfasst die Zubereitung vorzugsweise keine lipidischen Stoffe. Hierunter werden Mono-, Di- Triglyceride von C₁₂₋₂₂-Fettsäuren oder auch natürliche Öle z. B. C₁₆-C₂₂ - gesättigte, oder ungesättigte Fettsäuren wie Olivenöl, oder Phospholipide verstanden.

[0078] Ätherische Öle (im Allgemeinen Terpene, Terpenoide, Aromaten, die keine Fette (Lipide) darstellen oder enthalten) sind erfindungsgemäß keine lipidischen Stoffe und können als Wirkstoffe enthalten sein.

Treibmittel (Gas)

[0079] Zur Versprühung bzw. Aufschäumung der wässrigen Zubereitung in geeigneten Vorrichtungen, wie in weiteren beschrieben, werden, Treibgase eingesetzt. Das Treibgas kann aber neben Luft und Sauerstoff auch

andere Gase wie (Stickstoff, CO₂) enthalten bzw. dem Treibgas können zusätzlich andere Gase hinzugefügt werden. Auch Inertgas wie Argon oder Xenon sind möglich.

[0080] Der vom Treibgas erzeugte Überdruck liegt typischerweise in einem Bereich zwischen 0,3 und 4 bar, vorzugsweise zwischen 0,5 und 3 bar, besonders bevorzugt bei 0,5 bis 2 bar. Als Treibgasquelle eignen sich unterschiedliche Vorrichtungen, beispielsweise eine Gasflasche oder ein Generator. Der Schaumprüher kann auch an eine kontinuierliche Gasleitung angeschlossen werden, so dass das System nahezu ununterbrochen betrieben werden kann.

[0081] Andere Treibgase wie sonst eingesetzt wie Butan, Pentan, andere Alkane, sowie Gemische der vorstehend genannte Treibmittel sind nicht geeignet und daher erfindungsgemäß nicht verwendet.

Vernetzer

[0082] Wahlweise kann eine Vernetzung vorgenommen werden, und zwar auf zwei Arten, nämlich die homogene Vernetzung in der wässrigen Polymerlösung und die heterogene Vernetzung der festen Produkte. Die homogene Vernetzung einer Biopolymerzubereitung/ Schaum und heterogene Vernetzung kann auf zwei Arten erfolgen: zum einen kovalent und zum anderen nicht kovalent.

[0083] Eine nicht-kovalente Vernetzung (Gelierung) von Chitosan erfolgt bei der Neutralisation durch Erhöhung des pH-Wertes (pH >6,2) mit bestimmten Basen (z.B. Triethanolamin, NaH₂CO₃) oder durch Ionotropische Gelierung mit Einsatz von Phosphaten oder Glycerophosphaten.

[0084] Im Gegensatz zu nicht-kovalenter Vernetzung (Gelierung) der Polymere wie Chitosan und Gelatine, erfolgt eine kovalente Vernetzung über eine chemische Reaktion. Hierzu bekannt sind vor allem (bi)funktionale Reagenzien wie Aldehyde, vor allem Glutardialdehyd (GDA), Formalin, Epoxide wie Epichlorhydrin, Carbodiimide, Bikarbonsäure (Oxylsäure, Malonsäure, Bernsteinsäure, Fumarsäure, Glutarsäure, Adipinsäure, Azelainsäure, Ascorbinsäure, Pyridincarbonsäure (PCA), Nicotinsäure, Trikarbonsäuren (Citronensäure, Tromesinsäure, Trimeelinsäure), Aminosäure (PCA, Glutaminsäure, Arginin).

[0085] Auch Polyphenole sind als Vernetzer geeignet wie Phenolcarbonsäure (Gallussäure, Salicylsäure, Vanilinsäure), Hydroxymyrsäuren (Kaffeinsäure, Cumarsäure, Ferulsäure), Tannine und Quinone (Hydroquinon, Benzoquinon, Ubichonon-Q-10).

[0086] Weiterhin möglich ist eine physikalische homogene und heterogene Vernetzung wie vor allem die Photochemische Vernetzung durch Umsetzung des Ausgangsmaterials mit einem photo-sensibilisierenden Reagens in einer bestimmten Konzentration. Darauffolgendes Bestrahlen der Gerüste mit einer Lichtquelle ausreichender Energie für eine bestimmte Zeitdauer führt zu Vernetzung, insbesondere zum vernetzten verschäumbaren Gel und Bildung eines PK (Xerogel) nach nachfolgendem Trocknen. Hierfür geeignete Farbstoffe sind Farbstoffe sowie Methylenblau, Rose Bengal, Riboflavin, Curcumin, u.a. verwendet (US 7393437).

[0087] Erfindungsgemäß bevorzugt sind heterogene kovalente Vernetzung mit Glutardialdehyd (GDA), Tannin sowie die physikalische Vernetzung mit Photo-sensiblen Farbstoffen, ausgewählt aus Methylenblau, Rose Bengal, Cumarin.

[0088] Auch eine enzymatische Vernetzung (Gladin, m-Transglutaminase, Laccase) von Chitosan/Kollagen bekannt.

[0089] Die Ergebnisse von Hetero- und Homo-Vernetzung sind in Tab. 5 und Tab.6 dargestellt.

Herstellung der PK

[0090] Die verschäumbaren Ausgangszubereitungen werden hergestellt durch einfaches Mischen der Ausgangsmaterialien vorzugsweise wie in den nachfolgenden Beispielen 1 bis 3 beschrieben. Dabei kann destilliertes Wasser erwärmt werden auf z.B. mehr als 35° C bis z.B. auf 70° C. Unter Rühren werden sodann das oder die Eiweiße/Proteine (z. B. Gelatine) zugegeben und bis vollständigen Auflösung gerührt. Die erhaltene klare Lösung wird abgekühlt bis auf 25° bis 30°C. Dieser Lösung wird unter Rühren die Säure(n) zugegeben und danach das oder die Polysaccharide in der jeweils angegebenen Menge/Konzentration. Die resultierende Mischung wird bis zur vollständigen Auflösung des Polysaccharides gerührt und bis auf Raumtemperatur abgekühlt. Danach wurde erfindungsgemäßen Tensid (Tenside) bei sehr vorsichtigen Rühren zugeben und bis

Bildung eine klare Lösung gerührt. Sodann werden nach Bedarf API oder kosmetische Wirk- oder Hilfsstoffen (u.a. Vernetzer) hinzugefügt.

[0091] Die wässrigen (vernetzten oder nicht vernetzten) verschäumbaren Polymerzubereitungen werden sodann auf geeignete Oberflächen (Unterlagen oder Trägeroberfläche) versprüht. Die Verschäumung und Versprühung kann mittels einer geeigneten Applikationsvorrichtung wie z. B. in **Abb. 1** dargestellt erfolgen. Hierin bedeuten: (Z) = versprühbare Zubereitung, 1: Gasquelle mit Zuführleitung und Steuerung, 2: Zuführleitung und Steuerung der Vorratzzubereitung (Z), 3: Ein Halter oder Applikator (**3**) für die Düse (**4**) und für die Leitungen von Gas (**1**) und flüssige Zubereitung (**2**), 4: Venturi-Düse, 5: Schaumkopf mit Filtermaterial, 6: Schaum.

[0092] Die Applikations-Vorrichtung verfügt vor allem über eine Zweistoff-Venturidüse (**4**) zum Versprühen der Zubereitung (Z) mit Zuführleitung (**2**) sowie eine Treibgasquelle/ Treibgas-Zuführleitung (**1**), hier mit einer Treibgas über eine Leitung von extern. Das Treibgas treibt bei Betätigung des Applikationssystems die versprühbare Zubereitung durch die Sprühhvorrichtung, vor allem Düse (**4**) und dadurch bildet sich ein Sprühkegel aus definierter feinen Aerosoltropfen. Es ist dabei von Vorteil, wenn die aerosolierte Zubereitung nachfolgend durch einen Filter versprüht wird. Besonders bevorzugt ist eine Kombination von Aerosolierung-Verfahren und nachfolgende Gas/Liquid-Filtration. Mit der erfindungsgemäßen Zubereitung können somit Schäume mit bedarfsdefinierten physikalischen und morphologischen Eigenschaften hergestellt werden.

[0093] Insbesondere wird die Zubereitung in einer Vorrichtung mit Venturi-Düse aerosolisiert. Venturi-Düsen sind an sich bekannt, jedoch bisher noch nicht in der Aeroliserung zusammen mit einer Filtration über einen Filterkopf zum Verschäumen einer Zubereitung eingesetzt worden.

[0094] Zerstäubungsparameter (Druck und Flow) und Filtermaterial können jeweils ausgewählt werden. Geeignete poröse Materialien für Gas/Liquid Filtration sind: Glas- und Keramikfilter, Sintermaterialien, Gewebe (z.B. Metall- oder Kunststoffgewebe), nicht gewebte Materialien (z.B. Flies). Der Schaumkopf (**5**) enthält vorzugsweise einen porösen bzw. aus porösem Material bestehenden Filter, z. B. Edelstahl-Siebgewebe -50 µm (SFT GmbH, Deutschland), oder eine Fritte aus Polyethylen (HDPE, Porendurchmesser ca. 20 µm (Carl Roth GmbH, DE), oder Vlies (aus Viskose, Polyester oder Gemische mit Porendurchmesser ca. 10-25 µm (POLO Filtertechnik, DE), oder Filterpapier (aus Zellulose, Porendurchmesser ca. 1-5 µm (Carl Roth GmbH, DE). Vor allem die Anwendung von nicht gewebten Materialien (Vliese) aus Polyester/Viskose und anderen Polymeren ermöglicht die Generation von geeigneten Schäumen, wie in Tab. 1 bis 3, Beispiele 1 bis 3 erläutert.

[0095] Dabei können durch geeignete Auswahl der Düsenparameter (in erster Linie Bohrungsdurchmesser, Druck, Gas- und Liquid-Flow und Strahlform) sowie der Filtereigenschaften (Filterfläche, Porengröße, Porosität) aus den erfindungsgemäßen Zubereitungen stabile Schäume mit den gewünschten morphologischen/ physikalischen Eigenschaften erhalten werden.

[0096] Bei Aufschäumung der Zubereitung kann der Volumenfluss (je nach Druck) 0,1 bis 50 ml/ min bevorzugt 0,3 bis 10 ml/min und besonders bevorzugt 0,5 bis 8 ml/min betragen. Typischerweise werden auf 100 cm² Hautoberfläche von 1 bis zu 4 ml der Zubereitung verschäumt und gesprüht.

[0097] Besonders bevorzugt ist es, wenn das Treibgas und die Zubereitung Z mit einem Druck von 0,1 bis 3, 0 bar und mit einer Flow-rate 0,1 bis 40 l/Min verströmt werden. Ganz besonders bevorzugt ist ein Verhältnis von Gasstrom zu Flüssigkeitsstrom (Gas-Liquid-Flow)-Verhältnis von 10 zu 1 bis 100 zu 1. Die Vorrichtung kann zwischen 0,5 bis 100 ml und mehr aufzuschäumende Zubereitung im dafür vorgesehenen Behälter aufweisen. Aus den beschriebenen Zubereitungen werden somit vor allem dynamische Schäume mit initialem Blasendurchmesser von weniger als 0,001mm (fein-zelliger Schaum) erzeugbar. Im Laufe der Schaumreifung und je nach Zusammensetzung kann ein Schaum nach ca. 3 bis 6 Stunden (Reifung) ein (grob-zellige) Schaum mit Blasendurchmesser ≥ 1 bis mehrere mm bilden.

[0098] Die Trocknung des erhaltenen verschäumten Produktes kann auf verschiedene Weise erfolgen: thermische-, Konvektions-, oder Kontaktrocknung. Eine weitere Möglichkeit ist die Strahlungstrocknung, wobei das Trockengut von Strahlungsquellen (z. B. Infrarotstrahlern) emittierte elektromagnetische Energie absorbiert. Bei der Hochfrequenzrocknung wird das Trockengut in hochfrequenten, elektromagnetischen Feldern ausgesetzt (u.a. Mikrowellenherd). Die Aufheizung und Verdampfung erfolgt dabei nicht nur an der Oberfläche des Gutes, sondern auch in seinem Innern.

[0099] Erfindungsgemäß können alle o.g. Trocknungsarten zum Einsatz kommen. Vorzugsweise wird eine thermische Trocknung, eine Konvektions-, oder eine Strahlungstrocknung gewählt. Es können auch Kombinationen dieser einzelnen Trocknungsverfahren eingesetzt werden.

[0100] Je nach Dauer und Intensität des Versprühvorganges und Trocknungsverfahrens werden PK mit einer Schichtdicke von einigen µm bis einigen mm erhalten.

[0101] Bei der Trocknung und dem Übergang vom Hydrogel zu einem Xerogel vergrößern sich einerseits die Blasen (coarsening), andererseits schrumpfen die Schaumzellen im Laufe der Wasserverdampfung. Überraschend wurde gefunden, dass durch die erfindungsgemäße Art der Trocknung ohne Lyophilisierung die Möglichkeit entsteht, Porendurchmesser und Porosität des resultierenden PK/Xerogel in breitem Spektrum einzustellen. Ferner kann mithilfe der Viskosität der Ausgangszubereitung der Blasendurchmesser und die Blasenverteilung ebenfalls beeinflusst werden. Diese kann z. B. durch die Konzentration oder MM des Polysaccharids, vor allem Chitosan wie bevorzugt beschrieben variiert werden. Mit steigender Viskosität, hier vermittelt durch die Chitosan-Konzentration, bildet sich ein Schaum mit kleinen Blasen und eine enge Blasenverteilung (**Abb. 2**). Eine ähnliche Korrelation besteht erfindungsgemäß zwischen Schaumqualität und dem MM von Chitosan (Tab.3, Beispiel 3).

[0102] Eine Gefriertrocknung oder Lyophilisation wird erfindungsgemäß nicht gewählt.

[0103] Als Oberflächen zum Aufsprühen der versprühten schäumbaren Zubereitungen eignen sich hydrophile, hydrophobe, poröse, nicht poröse und biologische Oberflächen (Filme, Platten, Gewebe, Fliese u.a.) der Gruppe, umfassend:

- Hydrophyle: wie Zellulose, Viskose, andere Polysacchride, synthetische Polymere wie Acrylate, Polyurethane, Glas.
- Hydrophobe: Silikone, Polyurethane, Polythephtalate, Polycarbonate, u.a.
- Poröse und Nichtporöse Materialien: Metall- und Polymerfilme, Folien aus Aluminium, Titan, Kupfer, Polyester, Polyethylen, Polycarbonat, so wie Edelstahl Siebgewebe, Textilien, Vliese (Polypropylen, Polyester, Viskose), Verbandmaterialien (Zellulose und Mischgewebe).
- Biologische Oberflächen oder nicht biologische Oberflächen wie Dünndarmhaut, Knochen, Titan-Prothese.

[0104] Je nach Dauer und Intensität des Versprühvorganges werden die Schäume mit einer Schichtdicke von einige mm bis einige cm Dicke erhalten.

[0105] Diese werden anschließend auf einfache Weise wie bereits beschrieben getrocknet.

[0106] Die weitere optionale, insbesondere bevorzugte Aufarbeitung in Schritt d) der beschriebenen Herstellung der porösen PK umfasst ggf. Vernetzung nach Trocknung, Reinigung/ Sterilisation, Konfektionierung und Rehydratisierung oder Kombinationen dieser Schritte wie folgt:

di) Reinigung

Das erfindungsgemäßen Reinigen von überschüssigen Resten von Vernetzer, Säuren, Farbstoffen, u.a. kann auf einfache Weise mit Lösungsmitteln wie Alkoholen, z.B. Ethanol oder Isopropanol, Polyolen (Propylenglykol), oder mit Methylpyrrolidon, u.a. erfolgen.

dii) Sterilisation Sterilisation der porösen Körper PK erfolgt durch chemische Stoffe oder durch Gammastrahlung.

diii) Konfektionierung

Die erfindungsgemessenen PK/Membranen können in bekannter Weise z. B. durch Schneiden, Pressen oder Stanzen in verschiedene geometrische Formen (u.a. Röhren, Platten, u.a.) gebracht werden. Auch mehrere PK/Membran-Schichten können übereinander gestapelt (N-Schichten) werden. Auch können die PK/Membran zum Umwickeln von Körperbereichen wie Knochen, Zahn oder Katheter eingesetzt werden. Auch sind verschiedene Gebrauchsformen möglich: Röhren, mehrschichtige Konstrukte (Falten), Konfektionierung durch Durchlöchern, Strecken.

div) Rehydratisierung (3D-Hydrogel)

Es wurde überraschend gefunden, dass eine erfindungsgemäße getrocknete PK/Membran erhebliche Menge (bis 10.000,0% bezogen auf das Eigengewicht) an Wasser/wässrige Lösung aufnehmen kann.

Dabei wandelt sich der PK in ein hoch poröses stabiles makroporöses 3D-Hydrogel um. Sowohl der erfindungsgemäßen PK als auch die daraus nach Rehydratisierung entstandenen makroporösen 3D-Hydrogele/Scaffolds sind insbesondere geeignet für die Anwendungen in der Biomedizin wie Zellkultivierung, Tissue Engineering, Prothese, Implantate und für die andere therapeutischen/kosmetischen Anwendungen (Beispiel 13 bis 15).

Anwendungen

[0107] Die PK ohne Wirkstoffe können aufgrund ihrer besonderen Beschaffenheit und Bioverträglichkeit für Zellkultivierung, Tissue Engineering, Prothese, Implantate eingesetzt werden. In Beispiel 14 ist die Züchtung von körpereigenen Fibroblasten und Stammzellen beschrieben. In ähnlicher Weise erfolgt die Kultivierung anderer körpereigener Zellen wie Nerven, Knochen oder Sehnen.

[0108] Die erfindungsgemäßen PK/Hydrogele sind je nach Vernetzungsgrad, in unterschiedlicher Geschwindigkeit in einem Körper biodegradierbar. Sie können daher je nach Anwendungsziel im Körper mit der gewünschten Kinetik abgebaut werden. Die erfindungsgemäßen PKs weisen eine gute API- Penetration in der Haut/Schleimhaut auf und können kosmetisch und/oder therapeutisch eingesetzt werden.

[0109] Zu therapeutischen Anwendungen zählen insbesondere der Einsatz bei Dermatomykosen, Nagelentzündung, Nagelpilz, rheumatische Haut-Erkrankungen (psoriatische Arthritis), Haut-Erkrankungen durch Viren (Herpes Zoster, Pocken, Papillom, Warzen, u.a.), Ekzeme (akute-, allergische-, chronische-), Neurodermitis weiterhin auch die Geschwülste (Tumoren) der Haut, wie Aktinische Keratose, Plattenepithelkarzinom und systemische Sklerosis (Sklerodermie).

[0110] Kosmetische/dermatologische Anwendungen sind insbesondere atrophe- und hypertrophe Narben, Keloiden, Altershaut (Falten), trockene Haut, empfindliche, fleckige Haut oder bei Cellulite, Rosacea, Vitiligo, wie auch zur Hautverfeinerung und Beruhigung, oder bei Haarbehandlung wie Alopezia als auch bei der Nagelbehandlung. Zur Hautpflege, u.a. kosmetischen Indikationen können beispielsweise auch Wirkstoffe wie Hyaluronsäure, Vitamine, Antioxidantien, Peelingmittel und viele andere kosmetische Stoffe u.a. pflanzlichen Ursprungs wie vor allem Aloe Vera, Centella asiatica und viele andere pflanzliche Extrakte und ätherische Öle, Proteinhydrolysate und Peptide einzelne oder als Kombinationen mehrerer dieser Wirkstoffe eingesetzt werden. Um einen kosmetischen Effekt zu ermöglichen, sollten die erfindungsgemäßen PK/Membranen mit kosmetischen Wirkstoffen (Beispiel 2) ihre erfindungsgemäße Wirkung auf der Haut/Schleimhaut entfalten.

Vorteile der erfindungsgemäßen PK

[0111] Die erfindungsgemäßen mikroporösen PK/Membranen können auf einfache Weise und insbesondere ohne Gefriertrocknung hergestellt werden. Durch Versprühen der Ausgangslösung - im Gegensatz zum internen Gasblasengenerieren mit Porogenmischungen (z.B. Säure + Carbonat), oder Einblasen von Gas in eine Flüssigkeit oder Lösung mit damit verbundenen Risiken (wie plötzliche Druckverringerung, Turbulenzen) - können erfindungsgemäß vermieden und damit Produkte mit jeweils reproduzierbaren morphologischen Eigenschaften wie Porengröße und Struktur erhalten werden.

[0112] Ferner sind einfache Trocknungsverfahren möglich unter Verzicht auf aufwendige Lyophilisierung.

[0113] Es wurde erfindungsgemäß gefunden, dass die PK durch Einsatz von verschiedenen Vernetzern in homo- und heterogenen Verfahren quervernetzt werden können. Insbesondere bevorzugt ist eine heterogene Vernetzung. Überraschenderweise hat sich gezeigt, dass die erfindungsgemäßen PK während ihrer Rehydratisierung erhebliche Mengen von Wasser oder Nährlösungen in sich aufnehmen können und sich in ein hochporöses 3D-Hydrogel umwandeln. Die hervorragende morphologische und viscoelastische Gel-Eigenschaft bietet eine Plattform für zahlreiche Anwendungen in der biomedizinischen Bereichen, u.a. Zellkultivierung/Tissue Engineering, Bioprothetik/Implantate oder Wundheilung. Die erfindungsgemäßen PK können ferner mit darauf kultivierten eukaryontischen Zellen, unter anderen Stammzellen (Zell Konstrukte), und als nicht zytotoxische und bioabbaubare Implantate in Körperteile implantiert werden, die zu einer Regeneration des Zielgewebes führen können.

[0114] Die erfindungsgemäßen PK werden (mit oder ohne Wirkstoff) auf das zu behandelnde Körperteil oder Prothese, je nach Behandlungsziel, aufgelegt, umwickelt, oder in anderer Weise bearbeitet (z.B. Zähne, Katheder, künstliches Hüftgelenk, u.a.). Dazu kann das PK Produkt in eine geeignete Form (Festkörper Membrane oder Hydrogel) gebracht werden, welche an sich oder im Verbund mit Trägern wie Mehrschichten-PK, Folie,

Transdermalen Pads, Pflastern, Prothesen usw. (siehe auch nachfolgendes Beispiele 8, 12 und 13) eingesetzt werden.

[0115] Das Verfahren zur Herstellung erfindungsgemäßer PK's führt zu reproduzierbaren Produkten. Es ist daher geeignet für die Fließband-Technologie, zur Herstellung maßgeschneiderter Produkte je nach Anforderung z. B. als Auflage für kosmetisch therapeutisch Anwendung mit kleiner Porengröße oder als Gerüst oder Implantat mit höher Porengröße, wobei zahlreichen Konfektionierungen möglich sind.

[0116] Die erfindungsgemäße Herstellungstechnologie wurde für PK/Membranen entwickelt. Diese kontinuierliche Herstellungstechnologie ermöglicht, alle eingesetzten Stoffe (Lösungsmittel, Vernetzungsstoffen) umweltfreundlich zu entsorgen bzw. zu rezyklieren.

Beispiele

[0117] Die Erfindung wird anhand der nachfolgenden Beispiele näher erläutert. In den Beispielen 1 bis 3 sind wässrige Ausgangspolymerzubereitungen mit unterschiedlichen Rezepturen dargestellt. Beispiele 4 bis 6 betreffen die Herstellung von PK (Trocknungsverfahren, Vernetzung), Beispiel 7 bis 12 Eigenschaften der PK's/ und die Beispiele 13-15 ihre Anwendungen. Die Mengenangaben sind wie oben beschrieben Gew.%, sofern nichts anderes angegeben ist.

Beispiel 1 Schaumzubereitungen (Rezepturen 1 bis 12)

[0118] Die Rezeptur-Zubereitungen 1 bis 12 (Tab.1) werden im gleichen Modus zubereitet (hier ist beispielweise die Rezeptur Nr.3 dargestellt): destilliertes Wasser (981,0 g) wurde in einem 1,5 l Glasgefäß unter Rühren (Magnetrührer) auf 70°C erwärmt. Danach wurden 7,5 g Gelatine (Typ MedellaPro®, Gelita) zugegeben und bis zur vollständigen Auflösung gerührt. Die resultierende klare Lösung wurde bis auf 35°C abgekühlt. Zu dieser Lösung wurden unter mäßigem Rühren 4,0 g Milchsäure (90%-ig) zugegeben und danach 7,5 g Chitosan-Pulver (Chitopharm). Die resultierende Lösung wurde bis zur vollständigen Auflösung von Chitosan gerührt und auf Raumtemperatur abgekühlt. Zu dieser Lösung wurden 5,0 g Decylglucoside (50%-Plantacare 2001 in Wasser, BASF) zugegeben und unter langsamem Rühren bis zur vollständigen Auflösung gerührt. Es bildete sich eine klare schaumfähige Lösung. Die resultierende Lösung hatte einen pH-Wert von 5,6. Andere Tenside wurden in der Formulierung in ähnlicher Weise bei Raumtemperatur zugegeben.

[0119] Das eingesetzte Chitosan (Chitopharm, Norwegen) weist ein MW von 810 kDa und eine Brookfield Viscosity von 286 cps auf. Die Gelatine hatte einen Gel Strength-Wert von 200-300 Bloom (Gelita GmbH).

[0120] Die Zusammensetzung der Zubereitungen sind in Tabelle 1 (Ingredienzien in %) zusammengestellt:

Tabelle 1. Zusammensetzung von schäumenden Polymerlösungen

Zusammensetzung	1	2	3	4	5	6
Chitosan	0,5	0,75	0,75	0,75	0,75	0,75
Gelatine	0,5	0,75	0,75		0,75	0,75
Kollagen				0,75		
Milchsäure	0,2	0,4	0,4	0,4	0,4	0,5
Pyrrolidonkarbonsäure						
Decylglucoside	0,1	0,4	0,5	0,5	1	2
Sucrose Stearat						
Tween-80						
Wasser	Rest	Rest	Rest	Rest	Rest	Rest

Fortsetzung Tabelle 1

Zusammensetzung	7	8	9	10	11	12
Chitosan	0,75	0,75	0,75	0,75	0,75	0,75
Gelatine	0,75	0,75	0,75	0,75	0,75	0,75
Kollagen						
Milchsäure	0,5	0,5	0,5			
Pyrrolidonkarbonsäure						0,5
Decylglucoside						
Sucrose Stearat	0,5	1,0	2,0			
Tween-80				0,5	1,0	3,0
Wasser	Rest	Rest	Rest	Rest	Rest	Rest

Beispiel 2: Zubereitungen mit Wirkstoffen

[0121] Ähnlich wie in Beispiel 1 beschrieben, wurden Zubereitungen mit Wirkstoffen hergestellt, wobei die Wirkstoffe/Hilfsstoffe während der Herstellung einer Zubereitung oder zu einer bereits fertigen Zubereitung zugegeben wurden, üblicherweise in Form einer wässrigen Wirkstoff-Lösung. Die Wirkstoffe wurden jeweils bei RT oder höheren Temperaturen von 30 bis 50°C, oder in passendem Lösungsmittel aufgelöst, je nach Wirkstoff-Beschaffenheit eingearbeitet. Die einzelnen Wirkstoff-Rezepturen Nr. 1-10 sind in Tabelle 2 wiedergegeben.

Tabelle 2. Die Wirkstoffe-, u.a. API-erhaltene schäumenden Zusammensetzungen

Zusammensetzung	Rezeptur Nr.									
	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10
Chitosan	0,75	0,75	0,75	0,75	0,75	0,75	0,75	0,75	0,75	0,75
Gelatine	0,5	0,75	0,75	0,75	0,75	0,75	0,75	0,75	0,75	0,75
Decylglucoside	1	1	1	1	1	1	1	1	1	1
Milchsäure	0,2	0,5	0,5	0,5	0,5	0,5	0,5	0,5	0,5	0,5
Ethanol	5	10	10	10	5	5	10			10
Wirkstoff										
Glutaraldehyd	0,01									
Diclofenac		1,0								
Methotrexat			1,0							
Doxycyclin				0,2						
Rose Bengal					0,01					
Curcumin						0,01				
Methylen Blau							0,01			
Chlorhexidine								0,5		
nano-AgNO ₃									0,01	
Propolis										0.1
Wasser	Rest	Rest	Rest	Rest	Rest	Rest	Rest	Rest	Rest	Rest

Beispiel 3 Schaumzubereitungen mit verschiedenen Chitosan MW's

[0122] Eine gewünschte Viskosität der Schaumzubereitung kann durch Variieren des Molekulargewichts (MM) und/oder der Konzentration der Biopolymere in der Formulierung erreicht werden. Wie in Beispiel 1 beschrieben, wurden folgende Zusammensetzungen hergestellt unter Verwendung von Chitosan unterschiedlicher molarer Masse wie in Tab.3 angegeben.

[0123] Wie aus nachfolgender Tabelle 3 ersichtlich, kann ein Gel mit hoher Viskosität sowohl unter Verwendung von Materialien mit höherem Molekulargewicht als auch mit einer höheren Konzentration erreicht werden.

Tabelle 3 Einfluss des Molekulargewichts des Chitosans und Verhältnis Chitosan/Gelatine auf die Schaumzellen Größe.

Inhaltsstoffe	MW von Chitosan, kDa					
	310			126	460	580
Chitosan	1,1	0,75	0,4	0,75	0,75	0,75
Gelatine	0,4	0,75	1,1	0,75	0,75	0,75
Milchsäure	0,5	0,5	0,5	0,5	0,5	0,5
Chitosan/Gelatine	6:4	1:1	4:6	1:1	1:1	1:1
Decylglucoside	1,0	1,0	1,0	1,0	1,0	1,0
Wasser	Rest	Rest	Rest	Rest	Rest	Rest
Schaumzellen, mm	0,6	0,7	1,0	1,5	0,5	0,4

[0124] Das eingesetzte Chitosan war von Fa. Heppe GmbH, DE, die Gelatine Typ 200-300 Bloom von Fa. Gelita, DE und Decylglucoside von Fa. Merck, DE.

[0125] Die Schäume wurden unter Anwendung des Schaum-Applikators gemäß **Abb. 1** hergestellt. Aus allen Zubereitungen werden monodisperse Schäume erzeugt.

[0126] Die steigenden Molekulargewichte des Chitosans führen zu deutlicher Schaumstabilisierung, bedingt durch Viskositätssteigerung. Die Viskosität einer Zubereitung mit steigendem Molekulargewicht (MM) von Chitosan erhöht sich.

[0127] Auch das Chitosan/Gelatine-Verhältnis kann die Schaumviskosität beeinflussen. Bei wesentlich höherer Viskosität von Chitosan im Vergleich zu Gelatine führt der steigende Anteil an Chitosan zur Steigerung der Schaumviskosität und unmittelbar betroffen zur Veränderung der Schaummorphologie, ermittelt durch Schaumzellegröße (Tab.3).

[0128] Aus der Tab. 3. ist deutlich zu sehen: bei dem vorgegebenen Chitosan/Gelatine Verhältnis (1 zu 1) führt in Abhängigkeit vom steigenden Molekulargewicht des Chitosan zur Bildung (fein) kleinzelliger Schäume mit einem Durchmesser von 1,5 bis 0,4 mm. Ähnlich ist bei konstantem MM (310 kDa) die Schaumqualität in Abhängigkeit vom Verhältnis Chitosan/Gelatine deutlich zu sehen.

Beispiel 4 Herstellung einer PK durch Trocknung

[0129] Ein Schaum wurde aus einer Zubereitung gemäß Beispiel 1 (Tabelle 1, Nr. 3) und mit Hilfe einer Vorrichtung gemäß **Abb. 1** hergestellt. Herstellparameter: V= 2,0 ml Polymerlösung, Flow= 51 O₂/min. Der resultierende Schaum wurde in einem Kästchen/Formen aus einer glatten Polyethylen-Folie (S=30 cm², Wandhöhe-1cm) gleichmäßig aufgetragen und danach direkt mit verschiedenen Trocknungsverfahren (nämlich Heißluft, Mikrowelle, Infrarot) unter unterschiedlichen Bedingungen getrocknet.

[0130] Folgende Geräte wurden eingesetzt: Heizkörper (Heißluftventilator Sencor, 2 kW) mit einstellbarer Lufttemperatur (von RT bis 90 °C) und Luftgeschwindigkeit. Infrarotlampe IR-A aus Keramikstrahler, 100 W (Elstein, DE), PE- Folie Stärke 0,3mm (Folienvertrieb Drewk, DE).

[0131] Der Trocknungsverlauf wird unter konstanten Bedingungen (z.B. Trocknungstemperatur der Luft, Luftgeschwindigkeit und -feuchte) ermittelt.

[0132] Die Schaumtrocknung erfolgte mit einem Abstand von Trockner und IR-Lampe von 15 cm bei unterschiedlicher Einstellung des Luftströmung Einrichtungen: von senkrecht (90 Grad) über 45 Grad, 25 Grad und waagerechte (0 Grad) Position. Es hat sich ein sehr geringerer Einfluss auf die Trocknungskinetik gezeigt.

[0133] Derer Trocknungsverlauf ist in der **Abb. 2.** dargestellt.

[0134] Wie ersichtlich, korreliert die Trocknungskinetik mit den Bedingungen des Trocknungsverfahrens. Um einen Schaum zu trocknen (bis Restfeuchtigkeit ca.10%) kann wie folgt vorgegangen werden: Heißluft (36°C) -Verfahren: ca. 55 Minuten; Heißluft (55°C) ca.30 Minuten. Eine Kombination von Heißluft (55°C) und Infrarot Strahler verkürzt die Trocknung auf ca. 10 Minuten.

[0135] Temperaturerhöhung (Heißluft 55°C) verkürzt den Trocknungsprozess um fast 30 Minuten. Eine zusätzliche Wärmequelle (IR-A- Lampe) führt zu einem noch schnelleren Trocknungsverlauf (dreifach im Vergleich zum Heißluft bei 55°C).

[0136] Die Trocknungszeit spielt eine entscheidende Rolle auf Morphologie und Topographie der resultierenden PK/Membranen. Generell gilt: je schneller die Trocknungskinetik desto feinporigere PK sind herstellbar. In der Tabelle 4 sind die Ergebnisse dargestellt.

Tabelle 4. Porendurchmesser Verteilung in Abhängigkeit von Trocknungstemperatur

	Zubereitung			
	Lösung 1	Lösung 2	Lösung 3	Lösung 4
	GK*=1%	GK=1,5%	GK=2,0%	GK=3,0%
Trocknungstemperatur, °C	Mittlere Zellengröße, mm			
18,0	> 1,0 ± 0,2	0,9 ± 0,2	0,8 ± 0,2	0,7 ± 0,2
36,0	0,8 ± 0,15	0,74 ± 0,15	0,62 ± 0,15	0,5 ± 0,2
55,0	0,4 ± 0,01	0,3 ± 0,03	0,3 ± 0,05	0,2 ± 0,03
55,0/ bei -10°C**	0,2 ± 0,05	0,1 ± 0,05	0,1 ± 0,05	0,05 ± 0,01
GK*:Gelkonzentration in einem Schaum, 55,0/ bei -10°C ** - Der Schaum wurde unmittelbar nach der Schaumgenerierung zuerst bei -10°C eingefroren und danach zur Trocknung bei 55°C gebracht.				

[0137] Die Porengröße wurde durch mikroskopische Aufnahme analysiert. Dafür wurde ein Digitalmikroskop (Fa. DeLi, DE) und Rasterelektronmikroskop (Fa.Zeiss) verwendet.

[0138] Es zeigt sich, dass mit der Trocknungstemperatur die Porengröße gesteuert werden kann: so können z. B. bei niedrigen Temperaturen von 18° C bis 30°C eher sehr makropöse PK/ Membranen erhalten werden, während bei höheren Temperaturen von mehr als 30° C diese sich verkleinern.

[0139] Aus der Tab.4 folgt, die erfindungsgemäßen PK aufgrund ihrer morphologischen Eigenschaften als Gerüst für Zellkultivierung, Wundauflagen, Pflaster oder TD-Pflaster, Verbände, Implantate und viele andere Formen einsetzbar sind.

[0140] Ferner ist erkennbar, dass je nach Intensität der Trocknungskinetik (Heiße Luft, Wärmestrahlung oder Strahlung im Mikrowellen-Bereich) die Blasen des Zubereitungsschaums erhalten bleiben können. Durch die vorhandene Blasenstabilität - aufgrund der Mizellen Struktur in der Ausgangszubereitung - verläuft die Schaumtrocknung ohne beeinträchtigende Kollabierung von Schaumzellen und gewährleistet die porösen Strukturen. Die Trocknung verläuft sehr schnell bis auf eine Restfeuchte von ca. 10%.

Beispiel 5. Homogene Vernetzung eines Schaumes.

[0141] Einer Zubereitung aus Beispiel 2, Tab.2, Nr.1, wurde unmittelbar vor Schaumbildung eine 0,12% wässrige Lösung GDA-Vernetzer in verschiedenen Konzentrationen (von 0,2 bis 0,001 % zum gesamten Polymergewicht) zugegeben und 15 Minuten auf einem Magnetrührer gerührt. Das resultierende flüssige Gel wurde verschäumt und auf eine Form aus PE-Folie versprüht (so wie in Beispiel 4). Der gebildete Schaum (6x5x2 cm) wurde nach ca. 2 Minuten zur Trocknung (Heißluft/60°C, 20 Min) gebracht.

[0142] Die resultierenden Membranen wurden bzgl. der Vernetzungsgrade geprüft. Die Ergebnisse sind in Tab. 5 dargestellt.

[0143] In einer weiteren Versuchsreihe erfolgte eine homogene Vernetzung einer Zubereitung wie oben genannt mit photochemischen Farbstoffen Rose Bengal, Curcumin, Riboflavin oder Methylenblau in einer Konzentration von 0,001% bis 0,01%, in Wasser oder in Ethanol (für Curcumin). Die photochemische Vernetzung erfolgt in Anwesenheit von Sauerstoff (in die Zubereitung eingebracht z. B. mit Sauerstoffgenerator, Fa MedDrop, DE). Ein Schaum mit Vernetzer wird zu einer Lichtquelle gebracht, z. B. LED oder ein Argonlaser Ultima 2000 (Coherent Medical) mit Laserpulsen einer Dauer von 1 Sekunde bei 0,2 W. Die Gesamtenergie des Lichts, das zur Vernetzung von Chitosan/Gelatine-Gerüsten im vorliegenden Beispiel geliefert wurde, lag im Bereich von 12,5 J bis 200 J.

[0144] Nach einer vorgegebenen Bestrahlungszeit (von 10 bis 20 Min.) wurde der vernetzte Schaum zur Trocknung (siehe Beispiel 4, Heißluft 55°C plus IR-A) gebracht. Die Ergebnisse sind in Tabelle 5 zusammengefasst.

Tab. 5 Homogene Vernetzung eines Schaumes

Nr.	Vernetzungsmethode	Reagenzien	Membran
chemisch			
1	Kovalent	GDA (Glutardialdehyd) 2,0% 1,0% 0,5% 0,1%	stark vernetzt stark vernetzt mäßig vernetzt schwach vernetzt
physikalisch-chemisch			
2	Farbstoffe (protektiv)	Rose Bengal, 0,001% Riboflavin, 0,001% Methylenblau, 0,001% Curcumin, 0,001%	mäßig vernetzt mäßig vernetzt mäßig vernetzt mäßig vernetzt

[0145] Die Vernetzter wurden in % zu dem gesamten Gewicht der Polymere (Chitosan/Gelatine) in die Zubereitungen gegeben.

[0146] Aus Tab.5. folgt, dass der Grad der Vernetzung in erfindungsgemäßen Zubereitungen je nach Ziel flexibel eingestellt werden kann. Die Vernetzungsbeurteilung wird in Beispiel 11 ausführlich beschrieben.

Beispiel 6 Herstellung PK durch heterogene Vernetzung

[0147] Die heterogene Vernetzung einer getrockneten PK wurde wie folgt durchgeführt:

Eine nicht vernetzte Membrane (PK) wird aus einer Zubereitung gemäß Beispiel 1, Nr.3 durch Trocknung bei 55°C/Heißluft hergestellt und diese ca. 1 bis 5 Stunden in einer ethanolischen Lösung (25 ml) mit einem Vernetzer in vorgegebener Menge, gemäß Tabelle 6, leicht geschüttelt, danach mit Filterpapier abgetrocknet, und mit frischem Ethanol (96%) 3-mal gewaschen, abgetrocknet und anschließend bis zu einem konstanten Gewicht in der Luft getrocknet (2 bis 3 Stunden).

[0148] Das Ausmaß der Vernetzung ist in der Tabelle 6 dargestellt.

Tab. 6. Membran-Vernetzungsmethoden (heterogene chemische Vernetzung).

Nr.	% Vernetzer in der Lösung	Γ_{H_2O} , %	Membrane
1	TEA (2,0)	8500,0±300	schwach vernetzt
2	GDA (2,0)	6000,0±300	stark vernetzt
3	GDA (1,0)	6500,0±200	stark vernetzt
4	GDA (0,5)	7500,0±300	mäßig vernetzt
5	GDA (0,1)	8000,0±150	mäßig vernetzt
6	Tannin (2,0)	9000,0±200	mäßig vernetzt
7	Tannin (5,0)	8500,0±350	mäßig vernetzt
8	Tannin (10,0)	8000,0±300	stark vernetzt
9	Querzetin (3,0)	85000,0±200	schwach vernetzt
10	ohne	10 000,0±300	unvernetzt

[0149] Es bedeuten: TEA- Triethanolamin, GDA-Glutardialdehyd.

[0150] Aus Tab.6. folgt, dass der Grad der Vernetzung in erfindungsgemäßen Zubereitungen je nach Ziel flexibel eingestellt werden kann. Es ist auch deutlich zu sehen, dass die Wasseraufnahme direkt von Vernetzungsgrad abhängig ist und mit der Erhöhung des Vernetzungsgrades sinkt.

[0151] Es ist deutlich zu sehen, dass ein heterogenes Vernetzungsverfahren in sehr einfacher und effizienter Weise eine Quervernetzung von erfindungsgemäßen PK ermöglicht.

Beispiel 7 Vernetze PK. Morphologie

[0152] Im folgenden Beispiel wurde der Schaum (GK=1,0 Gew.%) wie in Beispiel 4 beschrieben konvektiv oder zusätzlich durch Infrarot-Trocknung getrocknet und anschließend mit 5 Gew.% Tannin und 0,5 Gew.% GDA bezogen auf die Gesamt-Polymerekonzentration heterogen vernetzt (Beispiel 6). Der Trocknungsverlauf wird unter konstanten Bedingungen (z.B. Trocknungstemperatur der Luft, Luftgeschwindigkeit und -feuchte, so wie in Beispiel 4 beschrieben) ermittelt.

Tabelle 7 Morphologische und mechanische Eigenschaften von vernetzten Membranen

Parameter	Membrane			
	A	B	C	D
Stärke, μm	98± 5	95±6	98±2	99±3
Dichte, g/cm^3	0,12± 0,01	0,10±0,01	0,11±0,01	0,10±0,01
Feuchte, %	12,0	11,0	11,0	10,0
Transparenz	semi	semi	semi	semi
Porosität, %	96±3	94±4	94±2	93±3
Porendurchmesser, μm	400 ±90	200 ±70	350 ±50	180 ±60
Porenverteilung	poly	mono	poly	mono
Offen-/geschlossen porig	offen	offen	offen	offen
Interconnection, %	75,0±9	73,0±6	72,0±8	70,0±9
Wasseraufnahme, %	8500,0±300	8000±200	7500±180	7300±200
Young's Modulus, kPa	85±9	88±11	93±8	95±9
Elastizität, %	18±2	16±3	15±2	14±4

[0153] Ausgewählte PK/Membranen zur Charakterisierung:

A und C PK/Membranen (Beispiel 4, GK=1,0%) /Trocknung (Heißluft, 55°C, 25 Min),

B und D: PK/Membranen (Beispiel 4, GK=1,0%) /Trocknung (Heißluft, 55°C plus IRA-Trocknung, 10 Min)

A und C: die PK/Membranen sind mit GDA(0,5%) heterogen vernetzt (Beispiel 6, Nr.4)

B und D: die PK/Membranen sind mit Tannin (5%) heterogen vernetzt (Beispiel 6, Nr.7)

[0154] Die Morphologie erfindungsgemessener PK wurde mittels Rasterelektronenmikroskopie untersucht. Die PK wurden unter flüssigem Stickstoff in dünne Schichten geschnitten. Ihre Oberflächen wurden vor dem Scannen mit dünnem Kohlenstoff beschichtet. Tab.7 zeigt, dass die Poren im Bereich von 400µm bis 180µm (grobporöse PK) liegen und gleichmäßig verteilt sind.

[0155] Die Bestimmung der Porosität und des Anteils an geschlossenen Poren erfolgte mit Hilfe des Archimedischen Verfahrens. Dazu wurde die Trockenmasse der Membrane/PK und die Masse der PK/Membrane getränkt in DMSO bestimmt, um anhand dieser Werte die offene und geschlossene Porosität der Proben zu berechnen (Tabelle 7).

[0156] Überraschend wurde gefunden, dass in Abhängigkeit sowohl von der Trocknungsart als auch vom Vernetzungsgrad PKs mit einstellbaren morphologischen Parametern herstellbar sind.

[0157] Bei allen Proben kann eine hohe Porosität der Materialien beobachtet werden. Die Gesamt-Porosität war mit 90,0 - 96,0% sehr hoch, dementsprechend lag der reine Materialanteil bei ca. 5,5% des Membrane-Volumens. Demnach war im Inneren der PK/ Membran ein ausreichendes Volumen für die Proliferation von Zellen und die Bildung der extrazellulären Matrix vorhanden. Zudem bestand der größte Teil aus offenen Poren und war somit von außen erreichbar, was für eine gleichmäßige Zellverteilung sowie die ungehinderte Diffusion von Nährstoffen und Stoffwechselprodukten von Bedeutung ermöglicht. Nur ca.5,0 % des gesamten PK/ Membrane-Volumens waren geschlossen und demnach unzugänglich.

[0158] Das Quellverhalten der porösen PK/Membran (Tab.7, Nr. A bis D) wurde durch die Wasseraufnahme, bei 21°C in PBS (pH 7,2-7,4) ermittelt und mindestens dreimal bewertet.

[0159] Eine trockene PK/Membran wurde gewogen (W_o). Nach dem Eintauchen in PBS- Lösung über 5 Minuten wurde der aufgequollene PK/Hydrogel gewogen (W_t). Das gleichgewichtige Quellverhältnis Wasseraufnahme wurde dann unter Verwendung folgender Gleichung: $\Gamma_{H_2O} (\%) = (W_t - W_o) / W_o \times 100$ ermittelt. Die Ergebnisse sind als Durchschnitt \pm Standardabweichung dargestellt. Aus Tab.7 folgt, dass die vernetzten PK/ Membranen eine hohe Wasseraufnahme aufweisen und sich in ein hochporöser 3D-Hydrogel umwandeln.

[0160] Die vernetzten PK (Nr. A bis D, Tab.7) werden einem Zug-Test unter Verwendung einer Universal Materials Testing Machine unterzogen. Die ultimative Zugfestigkeit (UTS) und der Young-Modul bestimmen die Festigkeit und Elastizität von trockenen / dehydratisierten Membranen. Für sechs Vermessungen werden die Membranen mit Längen und Breiten von 12,7 mm bzw. 3,5 mm geschnitten. Unter Verwendung einer Instron 33R, Modell 4465 (Norwood, Mass.) Universalprüfmaschine wurden die Zugfestigkeit (UTS) und der Youngsche Modul von PK/ Membranen vermessen.

[0161] Aus Tab.7 folgt, dass mechanische Eigenschaften der PK (Festigkeit, Elastizität) den Anforderungen an die Gerüste für Zellkultivierung und Tissue Engineering entsprechen. Aus Tab.7 folgt weiter, dass die morphologischen und physikalischen Eigenschaften von porösen Körpern, durch Anwendung von verschiedenen Trocknungs- und Vernetzungsverfahren regulierbar und reproduzierbar sind.

Beispiel 8 Trägeroberfläche

[0162] Ein Schaum wie Beispiel 1, 2 oder 3 beschrieben wurde mittels eines Schaum Applikators gemäß **Abb. 1** auf unterschiedliche Oberflächen aufgesprüht und anschließend bei Raumtemperatur ohne Vernetzung getrocknet. Die Menge betrug jeweils 1,0 ml pro 20,0 cm². Die Ergebnisse sind in nachfolgender Tabelle 10 zusammengefasst. Die Ermittlung der Adhäsion erfolgte durch Feststellung der mechanischen Abziehbarkeit des PK von der Oberfläche.

Tabelle 10 Adhäsion von getrockneten Schäumen an nichtbiologische und biologische Oberflächen

Unterlage/Typ	Material-charakteristiken	Lieferant	Adhäsion
Nichtporöse, nicht biologische Oberfläche			
Glas	Borosilikat		+++
Polyethylen	LDPE, glatt, transparent, Stärke=0,3mm	(1)	+
Polyethylen + Vaseline	LDPE, transparent, Stärke=0,3mm	(1)	-
Polycarbonat	Platte glatt	(1)	++
	24:well-Platte	(9)	++
PET	Folie, Stärke=0,2mm	(1)	++
Aluminiumfolie glatt	Stärke=0,1mm	(2)	+++
Edelstahlfolie glatt	Stärke=0,1mm	(2)	+++
Titanfolie glatt	Stärke=0,1mm	(2)	+++
Biologische Oberfläche			
Knoche/Rind.		(3)	++
Schweineohr		(3)	++
Dünndarmhaut, Kaninchen		(3)	+++
Poröse Unterlagen			
Siebgewebe			
Polyester	40 Mesh	(4)	++
Polyester	80 Mesh	(4)	++
Edelstahl Siebgewebe	250 Mesh	(5)	+++
Vlies			
Polyester	mittlere Durchmesser, ca. 15 µm	(6)	++
Polypropylen	mittlere Durchmesser, ca. 20 µm	(6)	++
Viskose	mittlere Durchmesser, ca. 15-20 µm	(6)	+++
Filter			
Zellulose Filter		(7)	+++
Zellulose Michgewebe	Grob-maschig	(8)	+++

[0163] Die Adhäsion wurde visuell durch Abziehen der PK/Membran von der Oberfläche mit einer Pinzette überprüft: + - ganze PK war leicht abziehbar. ++ - Der PK/Membran war teilweise (fleckweise) abziehbar, ++ + - Es war nicht möglich, die Membran von der Oberfläche zu trennen. Die quantitative Adhäsion beispielsweise an der Mucoadhäsion von Membranen an Kaninchendarm durchgeführt (Beispiel 9).

[0164] Herkunft der Unterlagen: (1). Coloprint Techfilm GmbH; (2)- Metall-Ehrsberger GmbH, (3)-Schweine Ohr, Dünndarmhaut und Knochen werden aus privater Schlachtereie frisch geliefert, (4)- Buckmann Co& KG, (5) - Schwegmann Filtertechnik GmbH; (6) - Polo-Filter GmbH, (7)- Schleicher & Schüll GmbH; (8) - W. Söhngen GmbH, 9 - Karl Roth GmbH, DE Wie hieraus ersichtlich, kann je nach beabsichtigtem Ziel eine starke oder schwache Adhäsion an die Oberflächen von biologischen und nicht biologischen Unterlagen erzielt werden. Ferner zeigt sich, dass die Produkte selbst bei hoher Adhäsion stabil bleiben. Solche Produkte können ihren Einsatz in der Regenerativen Medizin, z.B. als Implantate oder Prothesen finden.

Beispiel 9 Adhäsion der PK auf der Mucosa des Kaninchendarms

[0165] Die Adhäsion von erfindungsgemäßen PKs wurde am etablierten Model: Kaninchendarm untersucht. Eine modifizierte Balance-Methode mit zwei Armen für die Gewichte und Muster [Parodi B, et al.//Drug Deliv.

Ind. Pharm. (1996);22: 445-450] wurde eingeführt, um die Bioadhäsionseigenschaften zu messen. Die Haftungstestung misst die Haftfestigkeit, d. h. die maximale Zugbelastung pro Fläche in g/cm^2 .

[0166] Ein Kaninchendarm wurde gereinigt und in 5 cm^2 lange Stücke geschnitten und mit Cyanoacrylatkleber auf eine bewegliche Plattform geklebt. Die PK/Membranen ($1 \times 1 \text{ cm} = 1 \text{ cm}^2$) Nr. C (ohne Vernetzer, Tabelle 6, Nr.10), B (vernetzt mit 1,0% GDA, Tab.6, Nr.3); A (vernetzt mit 2,0% GDA, Tab.6, Nr.2), wurden auf andere Plattform mit Cyanacrylatkleber geklebt. Ein Volumen (0,1 ml) des Puffers (pH 4,8) wurde langsam unter Verwendung einer Plastikspritze über die Schleimhautprobe zugegeben. Die Plattform wurde langsam angehoben, bis die PK die Schleimhaut berührte. Die PK und die Schleimhaut wurden für 15 Minuten in Kontakt gelassen, wonach das Gleichgewicht beibehalten wurde. Die entsprechenden Gewichte (1, bis 10 g) wurden in die Pfanne des beweglichen Armes gegeben. Die Gewichtszugabe wurde nach dem Ablösen der PK/Membran von der Schleimhaut gestoppt. Die äquivalente Adhäsionskraft wurde dann in g/cm^2 berechnet. Jedes Adhäsionsexperiment wurde 6-mal wiederholt. Die Haftfestigkeit ist als Mittelwert dargestellt. Die Ergebnisse sind in **Abb. 3** dargestellt.

[0167] Aus **Abb. 3** ist deutlich zu sehen, dass der nicht vernetzte PK C die höchste Haftfestigkeit auf Mucosa aufweist. Der PKn A (stark vernetzt mit 2%GDA) zeigt signifikant niedrige Werte, aber ausreichende für eine gute Mucoadhäsion. Die Ergebnisse zeigten, dass die gute Bioadhäsiven von erfindungsgemäßen PK den Anforderungen an viele biomedizinische und therapeutische Anwendungen entspricht, so wie z.B. (aber nicht dadurch begrenzt) in der Drug Delivery (oral, nasal, vaginal, rektal, okular), Wundheilung, Zahnkunde, Gynäkologie oder HNO-Therapien.

Beispiel 10 Hautpenetration/ Arzneimittel Freisetzung.

Hautpenetration von Methotrexat aus Methotrexat-haltigen PK

[0168] MTX-haltige PK (Beispiel 2) wurden für ihre potentiellen therapeutischen Einsätze bewertet. Untersucht wurden MTX-haltige PK mit unterschiedlichem Vernetzung- Ausmaß (Beispiel 2, Nr. 3 vernetzt mit 1,0 % GDA (PK A), 2,0% GDA (PK B), und 3,0% GDA (PK C). Die Penetration von MTX in der humanen Haut (ex vitro) wurde mit Franz-Diffusionszelle untersucht.

[0169] Die Hautproben ($4 \times 4 \text{ cm} \times 1, 2 \text{ mm}$) wurden nach Ankunft im Labor in gefrorenem Zustand (-20°C) gelagert. Die Häute wurden in kleinere Proben geschnitten, die zur Anbringung in den Franz-Zellen geeignet waren. Die abgetaute Haut wurde mit Hilfe eines Dermatom in $500 \mu\text{m}$ Streifen geschnitten. Anschließend wurden die Hautproben über das Rezeptorkompartiment von Franz-Diffusionszellen (PermeGear, Bethlehem PA) mit einer diffusionsoffenen Oberfläche von $1,77 \text{ cm}^2$ und einem Rezeptorzellvolumen von 12 ml gelegt. Die Rezeptorlösung bestand aus PBS (pH 7,4). Die Arzneimittel- Permeation wurde 5 Stunden fortschreiten gelassen. Aufgrund der bekannten Inter-Sample-Variation in der Permeabilität von Humanhaut bestand jedes Experiment aus 6 Wiederholungen.

[0170] Die Penetration von MTX in verschiedene Hautschichten wurde mit der HPLC-Methode untersucht. Die Quantifizierung erfolgte mit der HPLC-Anlage Waters Delta (Waters GmbH, DE) mit folgenden Parametern: Saule Eurospher C-18 (Knauer, DE), mobile Phase (Acetonitril/Wasser), Flow-1 ml/min, Temperatur 40°C , UV-Detektor (304 nm). Die Kalibrierung wurde mit externen Standards erreicht. Die Probenretentionszeit betrug 9 Minuten und die Quantifizierungsgrenze des Verfahrens betrug $0,1 \mu\text{g/ml}$. Jeder gemessene Wert in $\mu\text{g/cm}^2$ repräsentiert den Mittelwert und Standardfehler des Mittelwerts.

[0171] Die Ergebnisse ex vivo Penetration von MTX wurden in der Tab. 9 dargestellt.

Tabelle 9. Penetration in der Haut in % der applizierten Dosis von MTX (n=6) aus MTXhaltigen Membranen

Membrane	Hautschicht			Akzeptor	Penetrierter Anteil, %
	SC	EPI	DER		
A	$3,45 \pm 1,22$	$6,12 \pm 1,52$	$5,80 \pm 1,42$	$2,61 \pm 0,20$	15,5
B	$2,26 \pm 0,87$	$4,57 \pm 0,76$	$3,31 \pm 1,13$	$2,38 \pm 0,82$	9,8
C	$1,58 \pm 0,76$	$2,52 \pm 0,84$	$1,24 \pm 0,98$	$2,12 \pm 0,45$	5,3
CS- Stratum corneum, EPI- vital Epidermis, DER- Dermis					

[0172] MTX konnte aus allen PK/Membranen in Haut- Kompartimente penetrieren. In der lebenden Epidermis konnten für die PK A und B ca. 4,5 bis 6 % in der Epidermis und ca.3, 3 bis 5,8% in der Dermis des applizierten MTX quantifiziert werden. Die Abhängigkeit der Penetration vom Vernetzungsgrad der PK war statistisch relevant: Je höher der Vernetzungsgrad, desto langsamer penetriert MTX in die Hautkompartimente. Für den PK C wurde eine langsame Abgabe von MTX festgestellt. MTX konnte nach Applikation danach nur in geringer Konzentration im Akzeptorkompartiment nachgewiesen werden.

[0173] Die wirkstoffhaltigen PKs insbesondere mit MTX, können daher beispielsweise zur lokalen topischen Anwendung als aktives Element in einen transdermalen Patch/Pflaster z.B. für die Therapie von Gelenk-Entzündungen und -Schmerzen, so wie Psoriasis oder aktinische Keratose eingesetzt werden.

Beispiel 11: Antimikrobielle Wirkung

[0174] Zu den Untersuchungen wurden für eine chronische Wunde herkömmliche Bakterien *S. aureus* 209, *P. aeruginosa*, *E. coli* und Hefen *Candida albicans* genommen.

[0175] Aus einem flüssigem Nährmedium (Standard Nährmedium Bouillon, VWG-Euro-Lab, Darmstadt) mit einer darin zur stationären Phase gewachsenen Kultur wurde eine 1: 200-Verdünnung bis zum Erreichen einer optischen Dichte bei eine Wellenlänge von $\lambda = 550 \text{ nm}$ (OD_{550}) von $0,125 \pm 0,02$ hergestellt. Diese Trübung entsprach der Konzentration $N=10^8$ KBE/ml. Ausgehend von dieser Suspension wurden Aliquots entnommen und in frische Bouillon gegeben, so dass die gewünschte Koloniezahl von 10^2 , 10^4 und 10^6 KBE/ml resultierte.

[0176] Dazu wurden gleich große Stücke (ca. 2x2 cm) von PK's/Membranen mit Chlorhexidin, mit Nano- Ag-Partikel und Kontroll-PK's ohne Wirkstoffe (Beispiel 3, Nr. 1, 8 und 9) gegeben und in eine Petrischale insgesamt bis 48 Stunden inkubiert.

[0177] Die bakteriostatische Aktivität der Schwämme wurde bestimmt, indem die Testkulturen direkt dem Nähragar in einer Menge von 10^2 - 10^6 KBE / ml zugegeben wurden. Nach 48 Stunden Inkubation wurde der Durchmesser der Verzögerungszone des Mikroben-Wachstum um die PK herum gemessen. Die Ergebnisse sind in Tab.10 zusammengefasst.

Tabelle 10. Kolonien Anzahl Veränderung von *S. aureus* 209 ST547, *P. aeruginosa* TCC27583A , *E. coli* ATCC25922 und Hefen *Candida albicans* in Nährbouillon mit verschiedene Membrane.

Testorganismen	Impfung (KBE/ml)	KBE nach 48 Stunden		
		PK/Membran mit Chlorhexidin (Nr.8)	Membrane mit Ag, (Nr.9,)	Membrane (Nr.1)
<i>S. aureus</i> 209	1.7×10^2	2 ± 0.2	0	0
	1.7×10^4	44 ± 5	13 ± 2	50 ± 1
	1.7×10^6	54 ± 6	30 ± 6	150 ± 6
<i>E. coli</i>	2.5×10^2	0	0	0
	2.5×10^4	0	0	20 ± 6
	2.5×10^6	50 ± 6	25 ± 6	110 ± 10
<i>P. aeruginosa</i>	1.9×10^2	0	30 ± 4	50 ± 4
	1.9×10^4	0	60 ± 8	98 ± 1
<i>Candida albicans</i>	1.4×10^2	0	0	0
	1.4×10^4	0	0	5 ± 1

[0178] Die PK/Membranen sind aus Beispiel 2.

[0179] Wie ersichtlich, kann mit Chlorhexidin Bigluconat, bzw. mit Ag^+ - Ionen versehener PK/Membranen gemäß vorliegender Erfindung, das Wachstum von *P. aeruginosa* und *C. albicans* auf Agar vollständig und fast vollständig das Wachstum von *S.aurens* und *E. coli*. gehemmt werden. Der Ausgangs PK ohne Wirkstoff (Nr.4, Tab.6) hemmt auch vollständig das Wachstum von *C. albicans* und fast vollständig das Wachstum *S.aurens* und *E. coli* in Konzentrationen bis 2.5×10^4 KBE / ml. Das Wachstum von *S. aurens* und *E. coli* in Konzentra-

tionen über 10^6 KBE / ml war ebenfalls inhibiert. Da die Anzahl an Krankheitserregern (z. B. in eitrigen Wunden) selten mehr als 10^4 KBE/ml in einer Wundflüssigkeit erreichen kann, ist ersichtlich, dass die entwickelten wirkstoffhaltigen PK (Membrane) eine ausgeprägte antimikrobielle Wirkung aufweisen. Auch die PK ohne Wirkstoffe zeigen eine gute bakteriostatische Wirkung.

Beispiel 12 Degradation in vitro

[0180] Die Stabilität der PK in biologischen Lösungen ist für ihre Anwendungen im Bereich Zellkultivierung, Gewebszüchtung und Bioprothetisierung von entscheidender Bedeutung. In diesem Beispiel wurde die Stabilität von erfindungsgemäßen PK(Membranen)/Gele in vitro in einem Phosphatpuffer und in einem Enzymhaltigen Lösungen dargestellt. Die Degradationskinetik wurde hier auch als ein Kriterium für den Vernetzungsgrad erfasst. Die Degradation wurde durch die Stabilität der vernetzten PK in einer sterilen Phosphat- PufferLösung (pH =5,5) im Laufe von bis 3 Monaten bei Raumtemperatur geprüft. Nach 3, 15, 30 und 90 Tagen blieben die PK stabil (unverändert).

Enzymatische Degradation.

[0181] Die Degradation von vernetzten PK wurde durch Inkubation mit Kollagenase (EC3.4.24.3 Clostridium histoliticum, mit einer spezifischen Aktivität von 414 U/mg, Sigma) überprüft. Hierfür wurden 100 mg PK/Membrane in Röhrchen gelegt, 0,5 ml Tris HCl Lösung (pH 7,4) und zusätzlich 0,05 g Natriumazid hinzugefügt. Nach 0,5 Stunden Inkubation bei RT wurden 0,5 ml Kollagenaselösung in Tris-Puffer hinzugegeben, bis zur Konzentration in der Inkubationslösung von 100µ/ml, d.h. 10U/mg PK. Nach 1,0, 6,0; 18 und 24 Stunden bei RT wurden Proben entnommen, mit destilliertem Wasser gewaschen und gefriergetrocknet. Die Degradation wurde in Gewichtsverlust (in %) zu dem Initialen Gewicht ermittelt. Die Ergebnisse sind in Tab.11 aufgezeigt.

Tab.11. Dergradationskinetik vom vernetzte PK/Gel in Kollagenase- Lösung.

Vernetzer	Gewichtsverlust (%) nach			
	1 Stunde	6 Stunden	18 Stunden	24 Stunden
GDA (2,0%)	-	10±6	46±5	99±7
GDA (1,0%)	-	34±6	78±7	99±8
GDA (0,1%)	13±5	67±4	98±7	-
Tannin (2%)	21±3	78±5	98±6	-
Tannin (5%)	-	26±4-	55±6	98±3
Tannin (10%)	-	13±5	46±1	98±2
GDA: Glutaraldehyd.				

[0182] Aus Tab.11 es ist deutlich zu sehen, dass stark mit GDA (1,0 und 2,0 %) oder Tannin (5,0 und 10%) vernetzte PK in der Enzym-Lösung nnerhalb 24 Stunden biodegradiert werden. Schwach vernetzte PK/Membrane (GDA 0,1% und Tannin 2%) sidn bereits nach 6 Stunden wesentlich degradiert. Die enzymatische Abbaubarkeit von erfindungsgemäßen PK ist eine gute Voraussetzung für eine Biodegradation/Bioabbau in einem Körper.

Beispiel 13 Hydrogele

[0183] Überraschend wurde erfunden, dass die PK nach ihrer Anfeuchtung, in ein stabiles 3D-Hydrogel umgewandelt werden können, was für weitere zahlreiche medizinisch-biologischen Anwendungen vorteilhaft ist.

[0184] Für Rehydratisierung wurde der PK/Membrane auf 2x 2 cm = 2 cm² geschnitten. Das Quellverhalten des porösen PK (Tab.7, Nr. A bis D) wurde bei 21°C in PBS (pH 7,2-7,4), wie in Beispiel 7 beschrieben mindestens dreimal bewertet.

[0185] Die erfindungsgemäßen vernetzen PK/Membranen zeigten je nach Vernetzungsgrad eine hohe Wasseraufnahmekapazität, z. B. bis 100 Mal, bezogen auf das eigene Gewicht für gering vernetzte PK/Membrane. Die erfindungsgemäßen stabilen Hydrogele mit ihren hervorragenden morphologischen und mechanischen

Charakteristiken sind geeignet für ihre Anwendungen in den Bereichen Zellkultivierung, Tissue Engineering oder Bio-Implantation geeignet.

Beispiel 14 In vitro Zellkultivierung von Fibroblasten (hFb) und Stammzellen (hMSC).

[0186] Für die Kultivierung der oben erwähnten Zellen wurden die PK/Membran A (Beispiel 6, Nr.8), PK B (Beispiel 6, Nr.3) und PK/Membran C (Beispiel 6, Nr.2) mit unterschiedlichen morphologischen Charakteristiken (Vernetzungsgrad, Porengröße und Porosität) verwendet. Für die Kultivierung wurden die PK (Dicke 100µm) mit Durchmessern von 8 mm, passend zu einer 48-Well-Kultivierungsplatte, gestanzt und erfindungsgemäß mit Ethanol sterilisiert.

[0187] Zur Kultivierung wurden humane dermale Fibroblasten (hFb) von einer Hautbiopsie gezüchtet. Zelllinien wurden in Dulbecco's Modified Eagle's Medium/High Modified (DMDE), Nährlösung, ergänzt mit 10% fötalem Rinderserum (Gibco TM) und 1% Antibiotikum / Antimykotikum (Gibco TM) in einem angefeuchteten CO₂-Inkubator bei 37 ° C mit mittlerer Erfrischung jeden zweiten Tag kultiviert.

[0188] Für die Kultivierung wurden hFb-Zellen ($5,0 \times 10^5$ Zellen/ml) in DMDE-Nährlösung suspendiert bis zu einer Konzentration ($5,0 \times 10^3$ Zellen/ml). 100 µl der Zellimpflösung wurden auf jedem PK in 48 Well-Platten aufgetragen und nach 10 Minuten Inkubation bei 37°C 1,0 ml DMEM zugegeben. Danach wurden die Zellen für 1 h weiter inkubiert. Die genaue Zelldichte in jeder Lösung wurde bestimmt mit Hilfe von automatisierten Sceptre™ 2.0 Zellzähler (Merk, DE). Die hFb Zellen wurden bis zu ihrer Differenzierung kultiviert (ca. 3W). In ähnlicher Weise wurden Mesenchymal Stem Cells (hMSC) kultiviert. $4,5 \times 10^5$ mesenchymalen Stammzellen (Lonza, Basel) wurden auf die Gerüste aufgetragen. Als nächstes wurde 1 ml Clonetics™/Poietics™ Nährlösung zu jeder Kultur zugegeben. Die Zellen wurden für drei Wochen kultiviert und die Nährlösung alle 48 Stunden gewechselt.

[0189] Es wurden zwei Impfmethode verglichen: sog „Immobilisierungsmethode“ (IM) und „Inokulierungsmethode“ (OM). Bei der IM-Methode wurde die hFb (oder hMSC) in eine Konzentration von 5×10^3 Zellen/ml zu der trocknen PK/Membran (in eine 48-Well Kulturplatte) zugegeben. Nach Rehydratation der PK/Membrane unter Bildung eines Hydrogels wurden 1,0 ml DMDE vorsichtig oberhalb des Hydrogels einpipettiert. Die Zellen werden in einem Inkubationsschrank innerhalb von 3 Wochen kultiviert.

[0190] Bei der OM-Methode wurde der PK in 48-Well-Platten in der Nährlösung rehydratisiert unter Bildung eines Hydrogels. Anschließend wurde dieses mit 5×10^3 hFb -Zellen/ml geimpft und in einem Inkubationsschrank innerhalb von 3 Wochen kultiviert.

[0191] Die Zytokompatibilität der getesteten PK(Membran)/Hydrogele zu den hFb-und hMSC-Zelllinie wurde durch Bestimmung von zell-biologischen Parametern wie Zell-Adhäsion, Proliferation und Migration untersucht. Die Effizienz von Zellkultivierung auf untersuchten PK/Hydrogelen wurde durch Effizienz der Zelleneinsiedlung (Seeding efficiency), Zellenverteilung in der Matrix (Cell distribution), Zellen Viabilität (Cell viability) und Zellen Proliferation untersucht.

[0192] Der Nachweis für die Eignung von erfindungsgemäßen Hydrogelen für Tissue-Engineering wurde unter Verwendung verschiedener analytischer Techniken, einschließlich Lebend/ Tot-Färbung, Fluoreszenzskolorimetrie, Konfokal-Laser-Mikroskopie (CLSM) und histologischer Untersuchung an den mit Zellen bewachsenen Hydrogelen bewertet. Diese sind bekannt und beschrieben in: Berridge, M. Vet al. The Biochemical and Cellular Basis of Cell Proliferation Assays That Use Tetrazolium Salts. In: Biochemica (1996). Chan LL, et al. Rapid image-based cytometry for comparison of fluorescent viability staining methods. // J Fluoresc. 2012; 22 (5):1301-11] [Cell staining // in www.dojindo.com/Protocol/CellStaining_Protocol.pdf].

[0193] [Martha O., et al. Evaluation of the In Vitro Cytotoxicity of Crosslinked Biomaterials//Biomacromolecules. 2013 May 13; 14(5): 1321-1329].

[0194] [James B. Pawley (Hrsg.): Handbook of biological confocal microscopy. 3rd Edition. Springer Science and Business Media - LLC, New York NY 2006], sowie in Protokollen und Bedienungsanleitungen von Geräte und Reagenzien.

Ergebnisse

[0195] Zuerst wurde festgestellt, dass aus PK/Membranen entstandene Hydrogele gegenüber beiden Inkubationsmedien im Laufe von 30 Tagen inert und nicht zytotoxisch waren (Beispiel „Hydrodel“). Die Hydrogele sind haltbar sowohl in Nährlösungen als auch in Ringer-Flüssigkeit und reagieren nicht mit ihren Zutaten. Daher kann die Möglichkeit der Bildung toxischer Abbauprodukte oder Produkte chemischer Reaktionen mit Inkubationslösungen eliminiert werden.

[0196] Die dreiwöchigen Zell Züchtungen von Fibroblasten und hMSC wurden an den vernetzten mit GDA PK/ Membranen (Beispiel 6, Tab.6, Nr.2, 3 und 4) und nicht vernetzten PK/ Membran-K (Beispiele 1, Nr.5) in Abhängigkeit von der Kultivierungsmethode unter Anwendung obengenannter analytischer Verfahren untersucht. Die Ergebnisse sind in Tab.12A und Tab. 12B zusammengefasst.

Tab. 12A. Kultivierung von Fibroblasten

Kultivierung	„Immobilisation“- Methode				„Inokulation“- Methode			
	GDA, %				GDA, %			
	K (ohne GDA)	0,5	1,0	2,0	K(ohne GDA)	0,5	1,0	2,0
	Besiedelung mit Zellen / Penetration in Gerüst							
24 h	90,0±5	90,5±6	85,6±8	80,5±6	80,2±9	79,4±6	67,7±7	58,5±9
	Zell Viabilität, %,							
Am 4 Tag	98,3±2	96,6±3	97,0±2	98±1	98±2	97±1	98±1	97±2
	Zellen Proliferation							
4 Tagen	10 ⁴	10 ⁵	10 ⁵	10 ⁵	10 ⁴	10 ⁴	10 ⁴	10 ⁴
12 Tagen	10 ⁵	10 ⁶	10 ⁶	10 ⁶	10 ⁶	10 ⁶	10 ⁶	10 ⁶
21 Tag	10 ⁶	10 ⁶	10 ⁶	10 ⁶	10 ⁶	10 ⁶	10 ⁶	10 ⁶

Tab. 12B. Kultivierung von Stammzellen (hMSC)

Kultivierung	„Immobilisation“- Methode				„Inokulation“- Methode			
	GDA, %				GDA, %			
	K (ohne GDA)	0,5	1,0	2,0	K (ohne GDA)	0,5	1,0	2,0
	Besiedelung mit Zellen / Penetration in Gerüst, %							
24 h	88,0±5	86,5±6	87,6±8	80,5±6	80,2±9	77,4±6	68,5±7	60,5±9
48 h?	90,0±5	91,5±6	92,6±8	82,5±6	83,2±8	80,4±6	79,7±7	78,5±9
	Zell Viabilität, %,							
Am 4 Tag	ca.90,0±5	ca.90,0±5	ca.90,0±5	ca.90,0±5	ca.90,0±5	ca.90,0±5	ca.90,0±5	ca.90,0±5
	Zell Proliferation							
Nach 6 Tage	10 ⁴	10 ⁵	10 ⁵	10 ⁵	10 ⁴	10 ⁴	10 ⁴	10 ⁴
Nach 12 Tage	10 ⁵	10 ⁶	10 ⁶	10 ⁶	10 ⁶	10 ⁶	10 ⁶	10 ⁶
Nach 21 Tage	10 ⁶	10 ⁶	10 ⁶	10 ⁶	10 ⁶	10 ⁶	10 ⁶	10 ⁶

[0197] Die Ergebnisse von In-vitro-Studien zeigen, dass Hydrogele aus erfindungsgemäßen porösen PK/Membranen sehr gute Zytokompatibilität zeigen und dadurch geeignete Kandidaten für die Zellzüchtung sind.

Beispiel 15 Beschleunigung der Wundheilung mit Hilfe einer dünnen PK (Membrane) und Stammzellen-Konstrukt.

[0198] Überraschend wurde erfunden, dass erfindungsgemäße PK/Membrane Wundheilungsprozesse beschleunigen. Die Aktivierung und Proliferation von Fibroblasten, Kollagensynthese, Neo-Angiogenese und stimulierende Migration von Zellen im Wund Bett sind für den Wundheilungsprozess von entscheidender Bedeutung. In dieser Studie wurde die Wirkung einer hMSC-besiedeltem PK/Membran (aus Beispiel 14) im Vergleich zum unbesiedelten PK untersucht.

[0199] Die Studie wurde an 60 weißen männlichen geschlechtsreifen Wistar Ratten mit einem Körpergewicht von 180-230 g durchgeführt. Die Tiere wurden in drei Gruppen randomisiert, davon wurden 20 Tiere wurden mit Membrane (Beispiel 6, Tab.6, Nr.8), 20 Tiere mit hMSC-Konstrukt (Beispiel 14) behandelt. 20 Tiere aus der Vergleichsgruppe wurden mit 0,9% iger isotonischer NaCl-Lösung behandelt. Das Modell einer vollschichtigen Wunde wurde unter Anästhesie im Rückenbereich, durch Exzision des Hautlappens mit subkutanem Faszien in Form eines Quadrats in der Größe von 20 x 20 mm gebildet. Die Wundheilung wurde am 7., 14. und 21. postoperativen Tag beobachtet.

[0200] Die erzeugten Wunden an den Versuchstieren wurden an den postoperativen Tagen 0 bis 21 unter Verwendung einer hochauflösenden Canon-Digitalkamera (PowerShot G7; Canon,) fotografiert. Die Fotografien wurden mit dem Softwarepaket analysiert. Der Prozentsatz des Wundverschlusses (Kontraktion) wurde wie folgt definiert: (Wundfläche am postoperativen Tag_x) / (Wundfläche am postoperativen Tag₀) × 100. Der Verlauf des Wundheilungsprozesses ist in Tabelle 13 zusammengefasst.

Tabelle13. Wundverschluss bei Ratten im Laufe des Wundheilungsprozesses

Tag	K	Membran	hMSC-Konstrukt
4	46±15	58±15	67±18
7	55±17	75±13	89±11
14	76±10	91±8	100±2
21	84±10	100±5	

[0201] Die planimetrischen Daten zeigen, dass sowohl mit der erfindungsgemäßen PK/Membran als auch vor allem mit dem daraus erhaltenen hMSC-Konstrukt gegenüber der Kontrollgruppe ein verbesserter Wundverschluss erfolgte, wie ersichtlich festgestellt am 4., 7., und 21. postoperativen Tag. Die vollständige Epithelisierung war in der hMSC-Konstrukt-Gruppe ca. eine Woche früher im Vergleich mit der PK-Gruppe und ca. 2. Wochen früher als in der Kontrollgruppe. Die quantitative Analyse des hMSC-Konstrukts gegenüber der PK/Membrane zeigte eine Verstärkung der Neoangiogenese. Die Mikrogefäßdichte bei zwei Wochen nach der Operation entnommenen Wundbettbiopsien war signifikant höher in der hMSC-Konstrukt-Gruppe im Vergleich zum PK alleine ($7,5 \pm 1,1$ vs. $5,1 \pm 1,0$ Gefäße pro Hochleistungsfeld) und Kapillardichte: - ($800 / \text{mm}^2$ vs. $420 / \text{mm}^2$)..

[0202] Die Studienergebnisse haben deutlich gezeigt, dass menschliche Stammzellen (Konstrukt aus Beispiel 14), die auf einem Chitosan/Gelatine-Gerüst ausgesät werden, die Wundheilung beschleunigen und eine Differenzierung in fibrovaskuläre-, endotheliale- und epitheliale- Komponenten im wieder hergestellten Gewebe zeigen.

ZITATE ENTHALTEN IN DER BESCHREIBUNG

Diese Liste der vom Anmelder aufgeführten Dokumente wurde automatisiert erzeugt und ist ausschließlich zur besseren Information des Lesers aufgenommen. Die Liste ist nicht Bestandteil der deutschen Patent- bzw. Gebrauchsmusteranmeldung. Das DPMA übernimmt keinerlei Haftung für etwaige Fehler oder Auslassungen.

Zitierte Patentliteratur

- EP 1696971 B1 [0008]
- US 20160243505 A1 [0009]
- US 20070237811 [0011]
- US 2017/0224868 [0011]
- US 5993661 [0011]
- US 7094372 [0011]
- EP 2340002 B1 [0012]
- DE 102016102782 A1 [0013]
- US 5840777 [0014]
- US 7393437 [0086]

Zitierte Nicht-Patentliteratur

- Chan LL, et al. Rapid image-based cytometry for comparison of fluorescent viability staining methods. // J Fluoresc. 2012; 22(5):1301-11] [Cell staining // in www.dojindo.com/Protocol/CellStaining_Protocol.pdf] [0192]

Patentansprüche

1. Poröser Körper (PK), umfassend 50 Gew.% bis 90 Gew.% einer Mischung aus Polysaccharid-Naturpolymeren, ausgewählt aus Chitosan, deacetyliertem Chitosan mit mittlerem MW von 70 kDa bis 2000 kDa, vor allem 200 kDa bis 2000 kDa, sowie Eiweißen, ausgewählt aus Kollagen I, II, oder III oder Mischungen hiervon, Kollagenhydrolysat oder Gelatine mit mittlerem MW von 20 kDa bis 60 kDa, oder Mischungen hiervon, mit weiterhin 0,5 bis 10 Gew.% mindestens einer Mono-/Polycarbonsäure, ausgewählt aus Essigsäure, Propionsäure, Milchsäure, Apfelsäure, Bernsteinsäure, Malonsäure, Fumarsäure, Ascorbinsäure, Glutaminsäure, Salicylsäure, Pyrrolidoncarbonsäure oder Mischungen hiervon, sowie 1,0 bis 15 Gew. % von einem oder mehreren nichtionischen Tensiden, ausgewählt aus C_6 - C_{22} - Alkylglucosiden, C_6 - C_{22} - Alkylpolyglyceriden, Polyglyceryl- C_6 - C_{22} - Fettsäureestern, polyoxylierten Polyglyceriden, polyoxylierten C_6 - C_{22} - Fettsäuren, polyoxylierten C_6 - C_{22} - Fettalkoholen, C_6 - C_{22} - Fettalkoholpolyglykolethern, 0 bis 30 Gew. % Zusatzstoffen, wahlweise ausgewählt aus Hilfs- und Wirkstoffen, 8 bis 15 Gew.% Wasser oder Restfeuchte wobei der hochporöse Körper hexagonale oder ovale, jedoch keine lamellaren und/oder keine durch übliche Porogene erzeugte Porenstrukturen, sowie flexibel einstellbare Porengrößen im Gesamtbereich von 0,1 μ m bis 1000 μ m mit homogener Porenverteilung aufweist.
2. PK nach Anspruch 1, **dadurch gekennzeichnet**, dass das nichtionisches Tensid ausgewählt aus C_{10} - C_{22} - Alkylglycosiden, C_6 - C_{22} - Alkyl-polyglykosiden, Saccharose- C_6 - C_{22} - Alkylestern, C_6 - C_{22} - Fettalkoholpolyglykolethern oder Mischungen hiervon.
3. PK nach Anspruch 1 oder 2, **dadurch gekennzeichnet**, dass als Zusatzstoffe, pharmazeutische und/oder kosmetische Wirk- und Hilfsstoffe vorhanden sind.
4. PK nach einem der Ansprüche 1 bis 3, **dadurch gekennzeichnet**, dass der PK vernetzt ist mit einem Vernetzer, ausgewählt aus bifunktionellen kovalenten chemischen Vernetzern, Glutardialdehyd, Carbodiimid oder aus photochemischen Vernetzern Methylenblau, Cumarin, Riboflavin oder Bengal Rose.
5. Verfahren zur Herstellung eines PK gemäß einem der Ansprüche 1 bis 4, **dadurch gekennzeichnet**, dass man
 - a) eine wässrige Zubereitung, enthaltend Polymere, ausgewählt aus Chitosan oder deacetyliertem Chitosan mit mittlerem MW von 70 bis oder 200 kDa bis 2000 kDa sowie Eiweißen, ausgewählt aus Kollagen I, II, oder III oder Mischungen hiervon, Kollagenhydrolysaten oder Gelatine mit mittlerem MW von 20 kDa bis 60 kDa, oder Mischungen hiervon, in einer Gesamtkonzentration von 0,5% bis 10%, zusammen mit Zusatzstoffen, wahlweise ausgewählt aus kosmetischen und/oder pharmazeutischen Wirkstoffen, Hilfsstoffen, oder Mischungen hiervon, sowie dem oder den Tensiden, ausgewählt aus C_6 - C_{22} - Alkylglucosiden, C_6 - C_{22} - Alkyl-poly-glyceriden, Polyglyceryl- C_6 - C_{22} - Fettsäure-estern, polyoxylierten Polyglyceriden, polyoxylierten C_6 - C_{22} - Fettsäuren, polyoxylierten C_6 - C_{22} - Fettalkoholen, C_6 - C_{22} - Fettalkoholpolyglykolethern in einer Konzentration von 0,1 bis 5 %, sowie der oder den Säuren, ausgewählt aus Essigsäure, Propionsäure, Milchsäure, Apfelsäure, Bernsteinsäure, Malonsäure, Fumarsäure, Ascorbinsäure, Glutaminsäure, Salicylsäure, Pyrrolidoncarbonsäure oder Mischungen hiervon in einer Konzentration von 0,1 bis 5 %, in geeigneter Weise herstellt,
 - b) die wässrige Zubereitung aus a) mittels eines Schaumprühers auf eine feste Oberfläche verschäumt und versprüht,
 - c) den in Schritt b) erhaltenen Schaum konventionell thermisch oder mittels Kontakt- oder Strahlungstrocknung oder Mischformen hiervon ohne Anwendung einer Gefriertrocknung trocknet; und das getrocknete Produkt mit einer einstellbaren Dicke und einer flexibel eingestellten Porengröße im Bereich von 0,1 μ m bis 1000 μ m und mit wahlweise homogenen Porengrößenbereich erhält.
6. Verfahren nach Anspruch 5, **dadurch gekennzeichnet**, dass die Versprühung und Verschäumung in Schritt b) durch Liquid-Gas-Filtration einer mit Luft, einem Sauerstoff, Sauerstoffhaltigen Gas, Stickstoff, Argon oder Mischungen hiervon, ohne Anwendung von herkömmlichen Propellanten auf Fluor- und Kohlwasserstoff-Basis, einer aerolisierten Zubereitung aus Schritt a) erfolgt.
7. Verfahren nach Anspruch 5 oder 6, **dadurch gekennzeichnet**, dass die Versprühung in Schritt b) auf einer festen Oberfläche eines Materials biologischen und nicht biologischen Ursprungs, ausgewählt aus Polyethylen, Polypropylen, Polyester, PET, Edelstahl, Viskose, Zellulose, Hautgewebe, erfolgt.
8. Verfahren nach einem der Ansprüche 5 bis 7, **dadurch gekennzeichnet**, dass das Produkt gemäß Schritt c) in einem weiteren Schritt mit einem Vernetzer, gewählt aus Glutardialdehyd, Tannin, Carbodiimid, Methylenblau, Cumarin, Riboflavin oder Bengal Rose vernetzt wird.

9. Verfahren nach einem der Ansprüche 5 bis 8, **dadurch gekennzeichnet**, dass das Produkt gemäß Schritt c) in einem weiteren Schritt mit Lösungsmitteln gereinigt, sterilisiert und/oder konfektioniert wird.

10. Verfahren nach einem der Ansprüche 5 bis 9, **dadurch gekennzeichnet**, dass das erhaltene Produkt gemäß Schritt c) mit Wasser oder einer wässrigen Lösung zu hochporösen bioverträglichen stabilen 3 D-Hydrogelen hydratisiert wird.

11. Verfahren nach einem der Ansprüche 5 bis 10, **dadurch gekennzeichnet**, dass ein oder mehrere pharmazeutische Wirkstoffe, ausgewählt aus Antiallergenen, Antibiotika, Antiseptika, Entzündungshemmer, Immunsuppressiva, Immunmodulatoren, Zytostatika, Immunstimulantien, Lokalanästetika, Hormonen, Antischmerzmittel, antineoplastischen Wirkstoffen, Zell- und Zellorgane regulierenden/unterstützenden Wirkstoffen (Wachstumsfaktoren, Zytokine), Wundheilenden Stoffe oder Mischungen hiervon vorliegen.

12. Poröser Körper (PK) gemäß einem der Ansprüche 1 bis 4 oder hergestellt nach einem der Ansprüche 5 bis 11 zur Anwendung bei der therapeutisch/dermatologischen Behandlung von beeinträchtigter, irritierter, infizierter, degenerierter Haut/Schleimhaut, Nägeln und Haaren, Haut- und Fußpilz, rheumatischer Arthritis, Schmerzlinderung, Psoriasis, Akne, Dermatitis, Neurodermitis, Hautumoren, Alopecia, chronischen Wunden, infizierten Wunden, Verbrennungen, Zahnknochen, Prothetisierung.

13. Verwendung eines porösen Körpers (PK) gemäß einem der Ansprüche 1 bis 4 oder hergestellt nach einem der Ansprüche 5 bis 11 zur kosmetischen topischen Behandlung von Altershaut, Cellulite, Narben, empfindlicher oder irritierter Haut.

14. Verwendung eines porösen Körpers (PK) gemäß einem der Ansprüche 1 bis 4 hergestellt nach einem der Ansprüche 5 bis 11 als Gerüst für die Kultivierung von eukaryotischen Zellen oder Stammzellen oder als Implantat.

Es folgt eine Seite Zeichnungen

Anhängende Zeichnungen

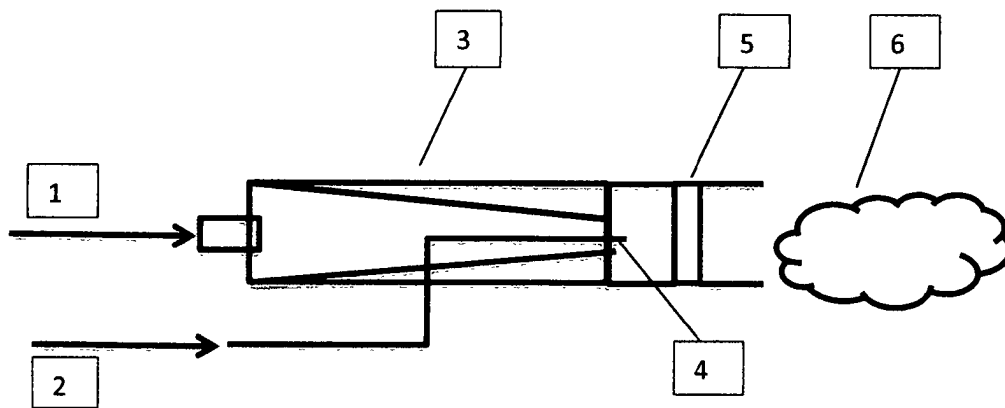


Abb. 1. Schaum-Applikationssystem

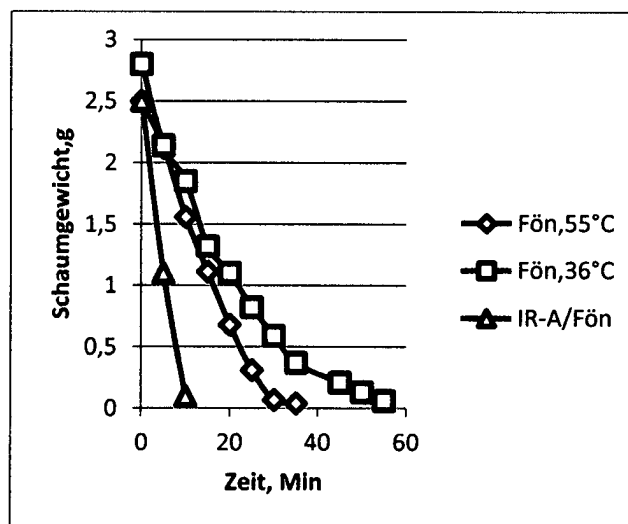


Abb. 2. Trocknung: Änderung Schaumgewicht mit der Trocknungszeit

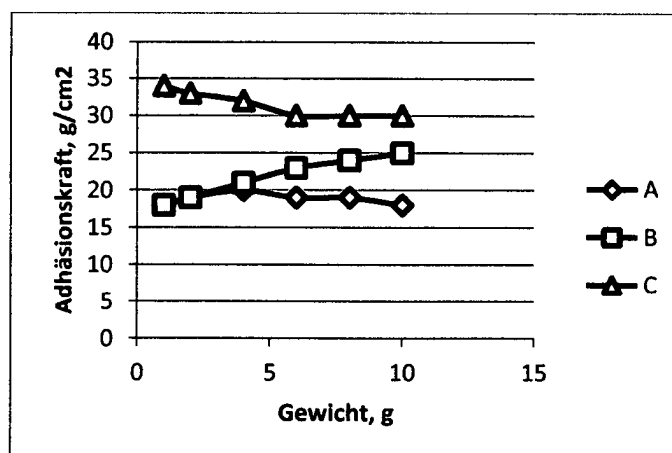


Abb. 3 Adhäsion an eine Mucosamembran