



(12) Translation of  
European patent specification

(11) NO/EP 2791176 B1

NORWAY

(19) NO  
(51) Int Cl.  
**C07K 16/28 (2006.01)**   **C07K 1/20 (2006.01)**  
**C07K 1/18 (2006.01)**   **C07K 1/34 (2006.01)**

**Norwegian Industrial Property Office**

---

(21)	Translation Published	2018.11.26
(80)	Date of The European Patent Office Publication of the Granted Patent	2018.07.11
(86)	European Application Nr.	12857495.1
(86)	European Filing Date	2012.12.14
(87)	The European Application's Publication Date	2014.10.22
(30)	Priority	2011.12.15, KR, 20110135652
(84)	Designated Contracting States:	AL ; AT ; BE ; BG ; CH ; CY ; CZ ; DE ; DK ; EE ; ES ; FI ; FR ; GB ; GR ; HR ; HU ; IE ; IS ; IT ; LI ; LT ; LU ; LV ; MC ; MK ; MT ; NL ; NO ; PL ; PT ; RO ; RS ; SE ; SI ; SK ; SM ; TR
(73)	Proprietor	PRESTIGE BIOPHARMA PTE. LTD., 15 Tech Park Crescent, Singapore 638117, Singapore
(72)	Inventor	YOON, Ji Yong, 502-301 Daedeok Techno Valley 5-danji Apt. Gwanpyeong-dong Yuseong-gu, Daejeon 305-509, Sør-Korea LEE, Dong Eun, 106-1004 Unam Neomia Apt. Deongmyeong-dong Yuseong-gu, Daejeon 305-320, Sør-Korea KIM, Won Kyum, 204-505 Songnimmaeul 2-danji Hagi-dong Yuseong-gu, Daejeon 305-759, Sør-Korea YOUN, Jeong Won, 103-701 Xi Apt. Jungnim-ri Jochiwon-eup, Sejong 339-763, Sør-Korea BAEK, Jung Eun, 613-402 Unam Neomia Gwanpyeong-dong Yuseong-gu, Daejeon 305-746, Sør-Korea
(74)	Agent or Attorney	Novagraaf Brevets, Bâtiment O2, 2, rue Sarah Bernhardt CS90017, 92665 ASNIÈRES-SUR-SEINE CEDEX, Frankrike

---

(54) Title            **A METHOD OF ANTIBODY PURIFICATION**

(56) References  
Cited: WO-A1-2011/098526, WO-A2-2007/117490, STEIN, A. ET AL.: 'Cation exchange chromatography in antibody purification: pH screening for optimised binding and HCP removal.' JOURNAL OF CHROMATOGRAPHY B. vol. 848, 17 November 2006, pages 151 - 158, XP005922836, KR-A- 20090 005 315, WO-A2-2008/087184, WO-A1-2011/009623, GAGNON, PETE.: 'Use of Hydrophobic Interaction Chromatography With a Non-Salt Buffer System for Improving Process Economics in Purification of Monoclonal Antibodies.' TOSOH BIOSCIENCE. ORIGINALLY PRESENTED AT WATERSIDE CONFERENCE ON MONOCLOINAL

ANDRECOMBINANT ANTIBODIES. 30 April 2000, XP055150709, KR-A- 20070 001 968, STEIN ET AL: "Cation exchange chromatography in antibody purification: pH screening for optimised binding and HCP removal", JOURNAL OF CHROMATOGRAPHY B: BIOMEDICAL SCIENCES & APPLICATIONS, ELSEVIER, AMSTERDAM, NL, vol. 848, no. 1, 12 March 2007 (2007-03-12), pages 151-158, XP005922836, ISSN: 1570-0232, DOI: 10.1016/J.JCHROMB.2006.10.010

Enclosed is a translation of the patent claims in Norwegian. Please note that as per the Norwegian Patents Acts, section 66i the patent will receive protection in Norway only as far as there is agreement between the translation and the language of the application/patent granted at the EPO. In matters concerning the validity of the patent, language of the application/patent granted at the EPO will be used as the basis for the decision. The patent documents published by the EPO are available through Espacenet (<http://worldwide.espacenet.com>) or via the search engine on our website here: <https://search.patentstyret.no/>

**Patentkrav**

1. Fremgangsmåte for å preparere en populasjon av antistoffer hvor mer  
5 en 65 % av populasjonen er aktive antistoffer, omfattende:

(a) laste en prøve omfattende en blanding av antistoffer inn i en  
preekvilibert kation utvekslingskolonne, deretter eventuelt vaske  
kolonnen med en vaskebuffer og eluere antistoffer som er bundet til  
10 kolonnen med elueringsbuffer, dermed fjerne vertscelleproteinene  
(HCP-er) og antistoffisoformer fra prøven,

hvor prøven i trinn (a) har en konduktivitet på 5 til 7 mS/cm;

15 (b) laste inne en prøve preparert ved å blande salt med eluatet i  
trinn (a) med en HIC (hydrophobic interaction column) og eluere  
antistoffene som bindes til kolonnen, med en elueringsbuffer,  
dermed fjerne vertcelleproteinene (HCP-er) fra elueringen i trinn (a);  
og  
20 (c) laste elueringen i trinn (b) inn i en anionutvekslingskolonne og  
samle gjennomstrømningen.

- 25 2. Fremgangsmåten ifølge krav 1, hvor prøven i trinn (a) prepareres ved å  
justere pH-verdien til en kultursupernatant slik at den er i et område fra  
pH 4 til 6 for å kunne fjerne bunnfall.

- 30 3. Fremgangsmåten ifølge krav 1, hvor  
antistoffer har et isoelektrisk punkt på 8 til 10; eller  
antistoffet er Trastuzumab.

4. Fremgangsmåten ifølge krav 1, hvori eluatet i trinn (a) omfatter 65 til 80 % aktive antistoffer, 15 til 30 % syreholdige antistoffisoformer og 5 til 20 % alkaliske antistoffisoformer.

5 5. Fremgangmåten ifølge krav 1, hvori antistoffisoformen i trinn (a) er en syreholdig antistoffisoform.

6. Fremgangsmåten ifølge krav 5, hvori kation utvekslingskolonnen i trinn (a) er en karboksymetyl (CM) sefareose-kolonne.

10

7. Fremgangsmåten ifølge krav 6, hvori trinn (a) omfatter:

(i) laste prøven inn til karboksymetyl (CM) sefareose-kolonnen som er preekvilibert med en ekvibreringsbuffer omfattende 20 til 30 mM natriumacetat (pH 4,5 til 5,5) og 35 til 45 mM natriumklorid (NaCl);

(ii) vaske kolonnen med en buffer omfattende 20 til 30 mM natriumacetat (pH 4,5 til 5,5) og 35 til 45 mM natriumklorid;

(iii) vaske kolonnen med en buffer omfattende 20 til 30 mM Tris-hydrogenklorid (Tris-HCl) (pH 7,0 til 7,5);

(iv) vaske kolonnen med en buffer omfattende 20 til 30 mM Tris-hydrogenklorid (pH 7,0 til 7,5) og 20 til 30 mM natriumklorid;

(v) vaske kolonnen med en buffer omfattende 20 til 30 mM Tris-hydrogenklorid (pH 7,0 til 7,5); og

(vi) eluere antistoffer fra kolonnen med en elueringsbuffer omfattende 20 til 30 mM Tris-hydrogenklorid (pH 7,0 til 7,5) og 80 til 100 mM natriumklorid.

15

8. Fremgangmåten ifølge krav 1, hvori antistoffisoformen i trinn (a) er en syreholdig antistoffisoform og en alkalisk antistoffisoform.

20

9. Fremgangsmåten ifølge krav 8, hvori kation utvekslingskolonnen i trinn (a) er en Fractogel COO-kolonne.

25

30

10. Fremgangsmåten ifølge krav 9, hvor trinn (a) omfatter:
- 5 (i) laste prøven inn i Fractogel COO-kolonnen preekvilibert med en  
ekvibreringsbuffer omfattende 20 til 30 mM natriumacetat (pH 4,5  
til 5,5) og 35 til 45 mM natriumklorid (NaCl);
- 10 (ii) vaske kolonnen med en buffer omfattende 20 til 30 mM  
natriumacetat (pH 4,5 til 5,5) og 35 til 45 mM natriumklorid;
- 15 (iii) vaske kolonnen med en buffer omfattende 25 til 35 mM  
natriumacetat (pH 5,5 til 6,5);
- (iv) vaske kolonnen med en buffer omfattende 25 til 35 mM  
natriumacetat (pH 5,5 til 6,5) og 45 til 55 mM natriumklorid;
- (v) vaske kolonnen med en buffer omfattende 25 til 35 mM  
natriumacetat (pH 5,5 til 6,5); og
- 20 (vi) eluere antistoffer fra kolonnen med en elueringsbuffer  
omfattende 25 til 35 mM natriumacetat og 70 til 90 mM  
natriumklorid.
11. Fremgangsmåten ifølge krav 1, hvor antistoffene som bindes til  
kolonnen i trinn (b), elueres med en lineær gradient i saltkomponent til  
elueringsbufferen.
12. Fremgangsmåten ifølge krav 11, hvor trinn (b) omfatter
- 25 (i) laste inn en prøve preparert ved å justere sitratkonsentrasjonen  
til elueringen i trinn (a) slik at den er lik en ekvibreringsbuffer  
omfattende 25 til 35 mM acetat (pH 5,5 til 6,5) og 0,3 til 1,0 M  
natriumsitrat, til HIC (hydrophobic interaction column) som  
preekviliberes med ekvibreringsbufferen;
- 30 (ii) eluere antistoffene fra kolonnen med en elueringsbuffer  
omfattende 25 til 35 mM acetat (pH 5,5 til 6,5) i en lineær gradient.

**13.** Fremgangsmåten ifølge krav 1, hvori

- (a) HIC i trinn (b) er en fenylsefarosekolonne; eller
- (b) anionutveklingskolonnen i trinn (c) er en Q Fast Flow-kolonne.

5

**14.** Fremgangsmåten ifølge krav 1, hvori anionutvekslingskolonnen  
ekvilibreres med en ekvilibreringsbuffer i området fra pH 7,0 til 8,0 for  
innlasting.

10    **15.** Fremgangsmåten ifølge krav 14, hvori ekvilibreringsbufferen omfatter  
Tris-HCl (pH 7,0 til 8,0).