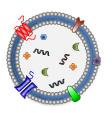


## バイオ医療応用に向けた ナノゲル工学とエクソソーム工学

京都大学大学院 工学研究科高分子化学専攻

秋吉 一成









## **Outline**

### 1. 多糖ナノゲルエ学

#ナノゲルとは

#自己組織化多糖ナノゲルの開発と機能

# 医療応用

免疫療法(がんワクチン、経鼻ワクチン)、再生医療

### 2. エクソソーム工学

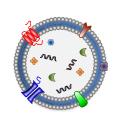
#細胞外小胞 エクソソームとは

#エクソソームの機能

#エクソソームと糖鎖









## 高分子ナノゲル

#### ナノメーターサイズのゲル微粒子

- 表面の特性 + 3次元網目内部への物質の取り込みと放出
- 相転移を利用した膨潤一収縮制御(刺激応答性)

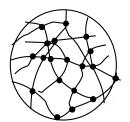


Definition of nanogel: Pure Appl. Chem., 2007

#### 化学架橋ナノゲル

●:架橋点

架橋点が共有結合



架橋剤存在下エマルジョン重合

Nanogels and microgels: The new polymeric materials playground

N. B. Graham, A. Cameron, Pure. & Appl. Chem., 70, 1271-(1998)

#### 物理架橋ナノゲル

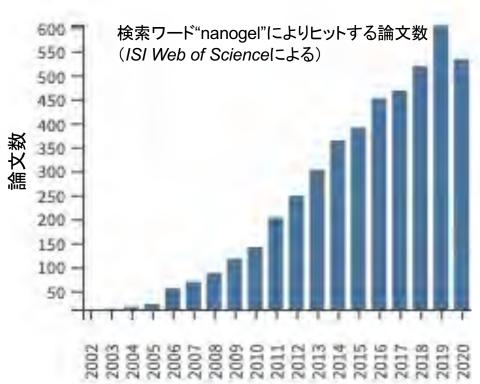
■:架橋点

架橋点が疎水的会合力などの 分子間力により形成

会合性高分子により 自発的に形成

自己組織化ナノゲル

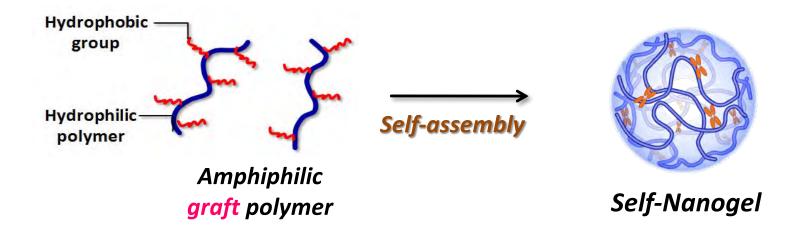
K. Akiyoshi, et al., *Macromolecules*, 26, 3062(1993), *Macromolecules*, 30, 857(1997)





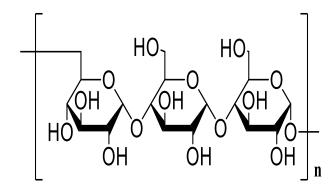
## 自己組織化ナノゲルの発見: Self-assembled Nanogels

会合性高分子の自己組織化研究から 物理架橋ナノゲルの発見

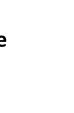




## 疎水化多糖(グラフト型両親媒性高分子)



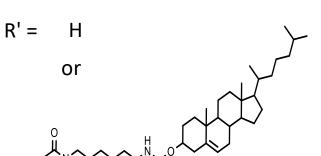
**Cholesteryl isocianate** 



#### **Pullulan**

Mw 50.000, 100.000

Fungal polysaccaride consisting of maltotriose units,  $\alpha$ -1,4-; $\alpha$ -1,6-glucan



#### **CHP**

1-3 cholestery group per 100 glucose units

 $R = CONH(CH_2)_6 NHCO-R'$ 

R': -OC <sub>12</sub> H<sub>25</sub>; C12P

: -OC <sub>16</sub> H<sub>33</sub>; C16P

: -OC <sub>20</sub> H<sub>41</sub>; C20P

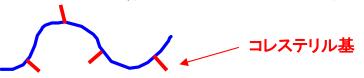
-O-CHP

: -OCH(CHO C<sub>12</sub> H<sub>25</sub>)<sub>2</sub>; 2C12P



## ナノゲルのキャラクタリゼーション

CHP-55-1.1 (分子量5.5万のプルランにコレステロール基1.1個置換/100単糖)

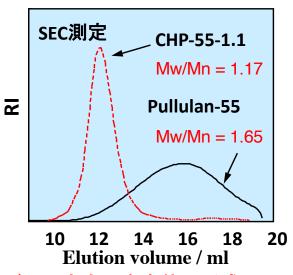


#### サンプル調製法

(5mg/mL 以下の 希薄水溶液系)

1.懸濁一超音波処理法

2.DMSO溶液一水透析法



#### 希薄水溶液中でユニモーダルで安定な会合体の形成!

微粒子の半径(DLS) R<sub>H</sub>=11.6 nm 微粒子の分子量(SLS) Mw = 62万 会合数11

ひとつの微粒子密度Φ<sub>H</sub>

 $\Phi_{H}=Mw/N_{A}(4/3\pi R_{H}^{3})^{-1}$ 

80-90wt% 水 10-20wt% 多糖



**ゲル架橋点:疎水基の会合領域**コレステロール基の会合数 - 4個
(蛍光プローブ法)

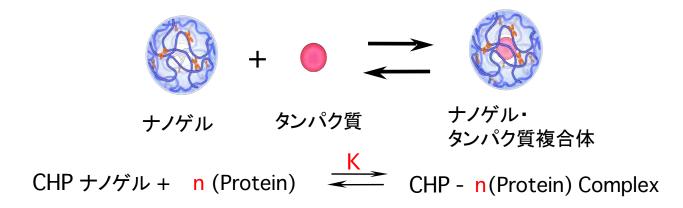
微粒子中の全コレステロール数 40個 コレステロールの会合ドメインの数 (架橋点の数)-10個

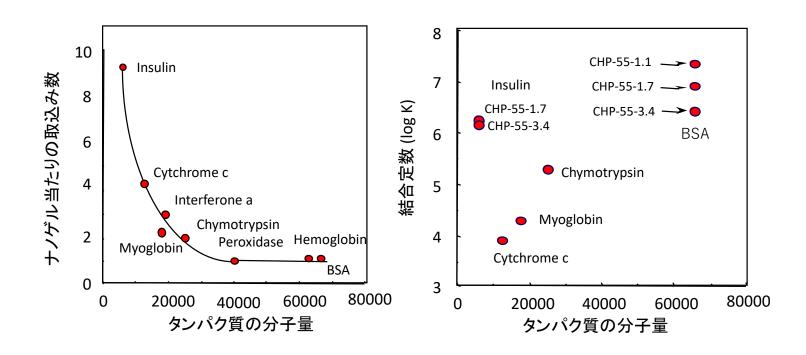
コレステリル基同士 の疎水性相互作用 糖鎖の立体障害で 会合数が制限 プルラン 自己組織化 コレステリル基 CHP CHPナノゲル

疎水化多糖の自己会合により、疎水基の会合領域を架橋点とするゲル構造 を有するサイズの揃ったナノサイズのゲルが形成することを世界に先駆けて発見



## ナノゲルとタンパク質の相互作用: -高分子のホストーゲスト相互作用-





Macromolecules, 27, 7654(1994), Supramolecular Science, 3,157(1996), J. Am. Chem. Soc, 118, 6110 (1996)



## 人工分子シャペロンシステム

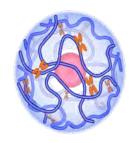
#### 動的ナノゲルで発現する新機能

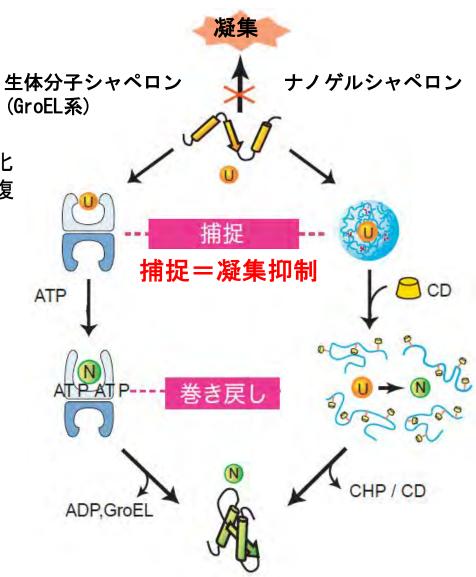
#### 分子シャペロン機能

# 凝集しやすいタンパク質を取込み安定化 ナノゲルから放出され、元の活性を回復 # ナノサイズのゲルネットワークが有効: タンパク質分子をナノ空間に隔離可能

> タンパク質の ナノエンカプシュレーション

生体分子シャペロンの戦略

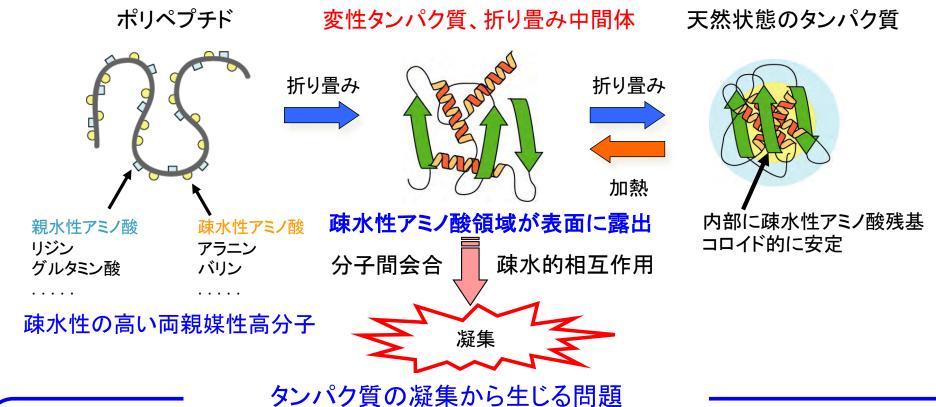




分子シャペロンにインスパイアードされた新規な人工分子システムの開発に成功



## タンパク質の折り畳みと凝集



#### バイオテクノロジー分野

- •未知タンパク質の機能解明:発現タンパク質の50%以上は凝集
- ・酵素、生理活性タンパク質の失活

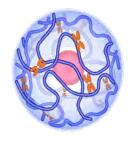
#### 医療分野

- タンパク質のデリバリーシステム設計
- ・タンパク質コンフォメーション異常による疾患(アルツハイマー病、プリオン病)



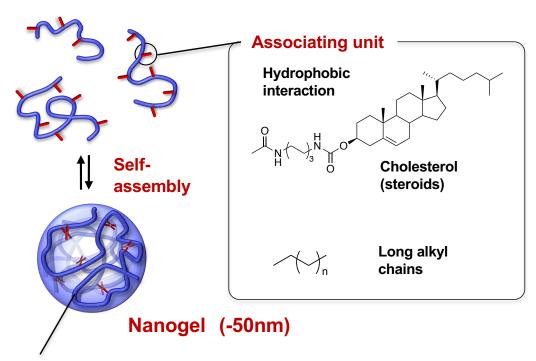
## 人工分子シャペロンの機能(ナノゲルシャペロン)

- 1. Inhibition of protein aggregation
- 2. Thermal stabilization of enzyme
- 3. Assistance of protein refolding
- 4. Protein delivery system
  Biomedical applications

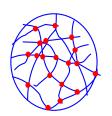




# 両親媒性グラフトポリマー(会合性高分子)による自己組織化ナノゲルの設計



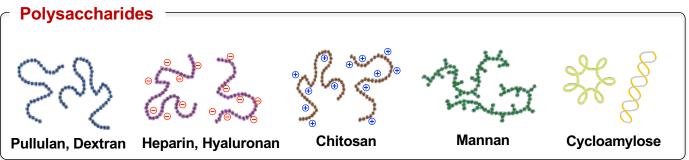
物理架橋ナノゲル: ナノサイズのゲル微粒子



架橋点が疎水的会合力など の分子間力により形成



- 表面の特性 + 3次元網目内部への物質 の取り込みと放出
- 相転移を利用した膨潤一収縮制御 (刺激応答性)





## 疎水化多糖ナノゲルのライブラリー

#### **Pullulan**

For example, H. Sasaki, K. Akiyoshi, Chemical Record, 10, 366 (2010), Chem. Lett. Highlight review, 41, 202 (2012)



#### Hydroxypropyl cellulose

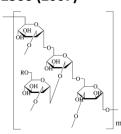
Y. Tahara, et al., Langmuir, 32, 12283(2016)



#### **Mannan**

E. Akiyama, et al., Biomacromolecules, 8, 2366 (2007)





#### Cycloamylose

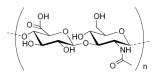


S. Toita, et al., Chem. Lett., 38, 1114(2009) Biomacromolecules, 11, 397(2010) J. Control. Release, 155, 54(2011) Y. Tahara, et al., Biomaterials Sci., 3, 256(2015)

#### **Hyaluronic Acid**

T. Nakai, et al., Macromol. Biosci., 12, 475(2012)

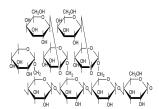




#### **Xyloglucan**

S. Sawada, et al., J. Biomat. Sci., Polym. Edit., 28, 1183(2017)

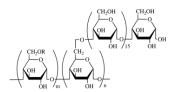




#### **Dextrin**

H. Takahashi, et al., Macromol. Biosci., 9, 694(2009)

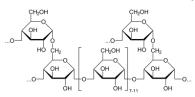




#### **Glucan dendrimers**

- H. Takahashi, et al., ACS nano, 5, 337(2011)
- H. Takahashi, et al., Biomaterials Sci., 1, 842(2013)
- S. Takeda, et al., Biomaterials Sci., 7, 1617(2019)

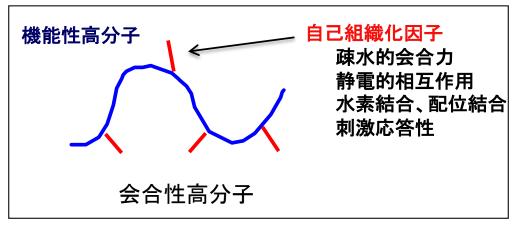






## 自己組織化ナノゲル法

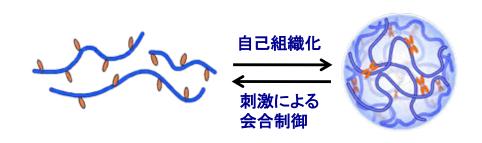
#### スマートナノゲルの設計

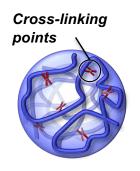


ポリイオンコンプレックスナノゲル 金属イオンキレートナノゲル 熱応答性ナノゲル pH応答性ナノゲル pH分解性ナノゲル 酸化還元応答性ナノゲル 光応答性ナノゲル 光分解性ナノゲル

**Building blocks of nanogels** 

#### "機能性会合性高分子によるテーラーメイドナノゲル"









Metal complex





Nanogel

**Electrostatic** 

**Host-guest** 

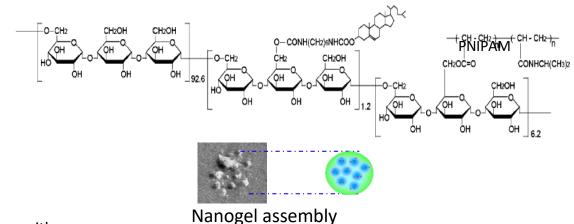


## 刺激応答性ナノゲル

#### **Photo-responsive nanogel**

T. Hirakura et al., Biomacromolecules, 5, 1804(2004)

#### Thermo-responsive nanogel



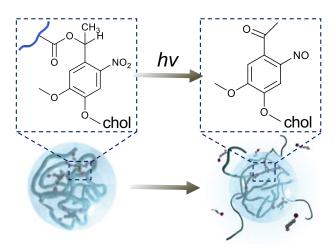
with Prof. F. Winnik

N. Morimoto et al., , Langmuir, 23, 217(2007)

#### Acid-degradable nanogel With Prof. D. Thompson

N. Morimoto, et al., Biomacromolecules, 14, 56 (2013)

#### **Photo-degradable nanogel**

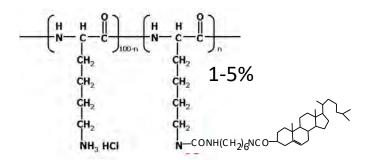


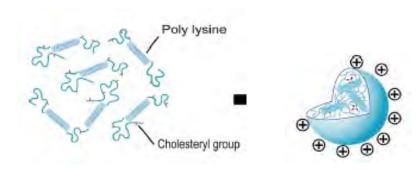
T. Nishimura, et al., Chem. Commun., 52, 1222 (2016)



## 自己組織化ポリアミノ酸ナノゲル

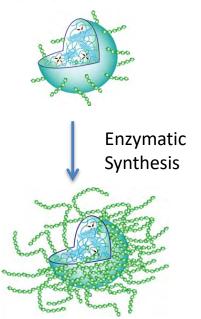
#### **Poly-L-Lysine nanogel**

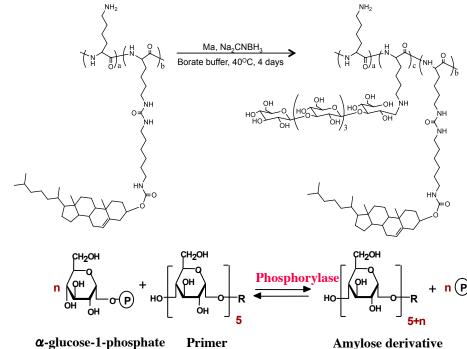




A. Ueminami, et al., Macromolecules, 33, 6750(2000)

#### Sugar polypeptide nanogel





Amylose polypeptide hybrid nanogel

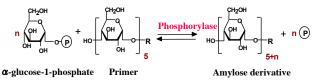
Protein , DNA, RNA carrier, Artificial chaperone

N. Morimoto, et al., Langmuir, 29, 7509 (2013), T. Nishimura, et al., Biomacromolecules, 18, 3913(2017)



## アミロース工学 Amylose Engineering:

## Phosphorylase-catalyzed polymerization of functional saccharide primers for glycobiomaterials



T. Nishimura, K. Akiyoshi, WIREs Nanomed Nanobiotechnol, 9, e1423 (2017)

#### # Amylose-b-PEO A-B Block copolymer

K. Akiyoshi, et al., Macromol. Rapid Commun, 20, 112(1999) Biomacromolecules, 3, 280 (2002)

#### # Amylose primer surfactant Alkyl amylose

Enzyme-responsive Molecular Assembly Systems as Reconstitution of membrane protein and Artificial Chaperone

N. Morimoto, et al., Am. Chem. Soc., 129, 458 (2007) J. Biotechnol. 25, 246(2009)

#### # Amylose-g-poly-(L-lysine) Graft copolymer

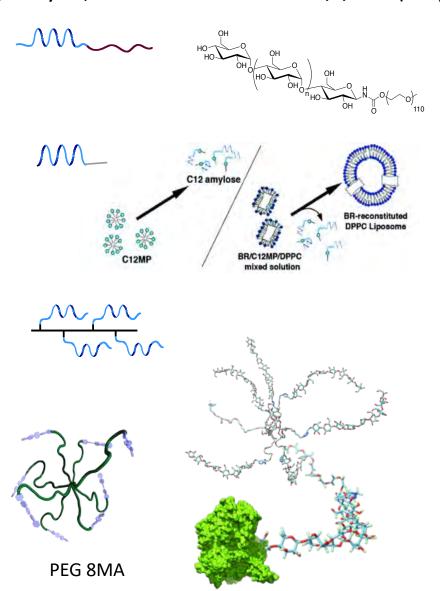
Polysaccharide-graft Cationic Polypeptide Nanogels

N. Morimoto, et al., *Langmuir*, 29, 7509 (2013)

#### # Amylose-based Star Copolymers

Macromolecular host for hydrophobic molecules siRNA delivery

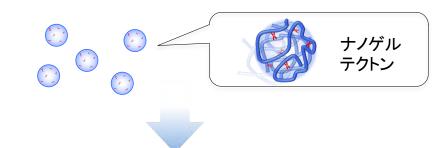
T. Nishimura, et al., ACS Macro Lett., 4, 367-371(2015) BioMed Res. International, 962941, 6 (2015)





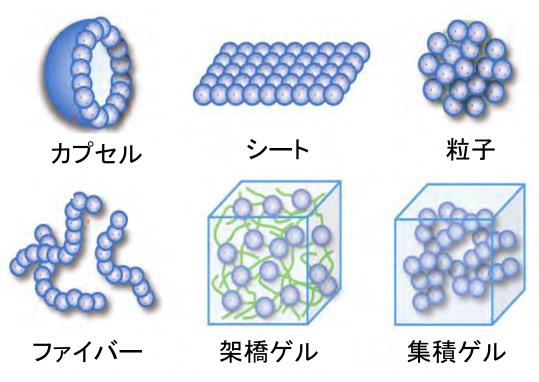
## ナノゲルテクトニクス

# ナノゲルテクトンの設計 # ナノゲル集積材料の設計 # 新規ゲルバイオマテリアルの開発 ナノゲルテクトン(<100nm)



- 3次元構造の制御
- 多機能性の付与
- プログラム制御された応答性

#### ナノゲルテクトンの集積制御



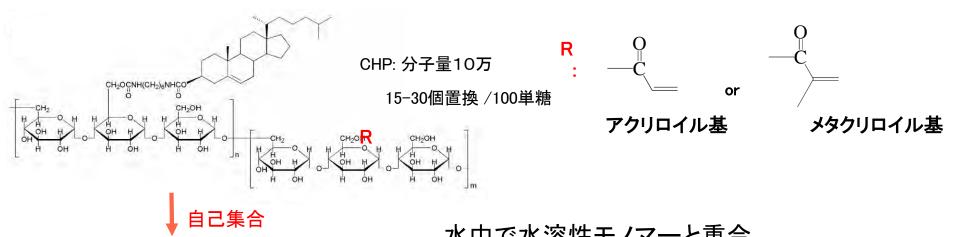


- テーラーメイド医療
- ナノメディシン
- DDS
- 再生医療



## ナノゲル架橋による機能性ヒドロゲルの設計: ナノからマクロへ

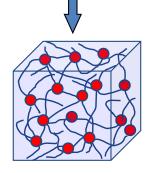
ナノゲルをビルディングブロックとしてナノレベルで構造制御された 新規機能性ヒドロゲルを創製する新手法(ナノゲルボトムアップ法)







重合性ナノゲル

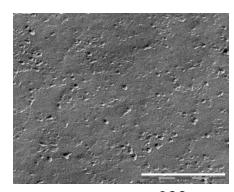


ナノゲル架橋ゲル

#### 水中で水溶性モノマーと重合 MPC, NIPAMなど



1 cm



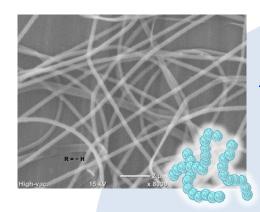
TEM像 200nm

N. Morimoto, et al., *Biomacromolecules*, 6, 1829 (2005) *Macromol. Biosci.*, 5, 710 (2005) *Macromol. Rapid Commun.* 29, 672 (2008)



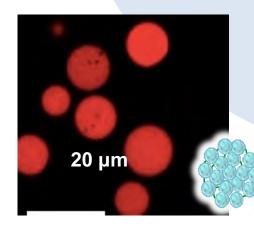
## ナノゲルテクトニック材料

#### ファイバー

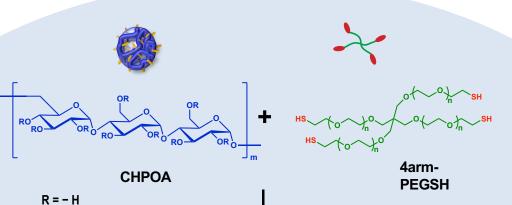


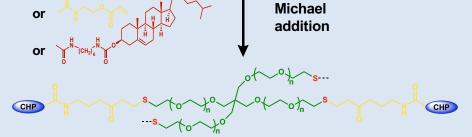
A. Shimoda, et al., RSC Advance, 6, 40811(2016)

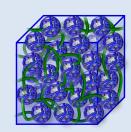
#### マイクロスフェア



Y. Tahara, et al., Adv. Materials, 27, 5080(2015)

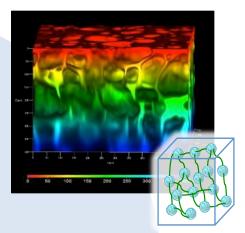






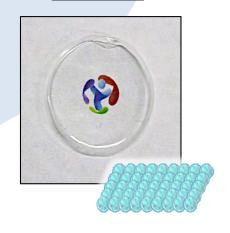
ナノゲル架橋ゲル (Nano Clik gel)

#### 多孔質ゲル



Y. Hashimoto, et al., Biomaterials, 37, 107(2015)

#### フイルム

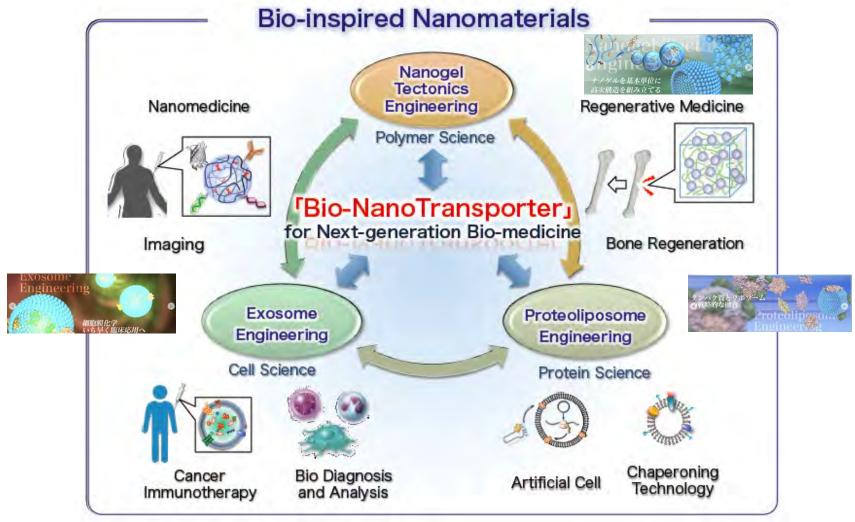


Y. Hashimoto, et al., ACS Biomater. Sci. & Engineering, 2, 375 (2016)





分子システムを規範として、種々のバイオ医薬品や分子マーカーの徐放制御や選択的輸送を行える機能性ナノ微粒子(バイオナノトランスポーター)を創製し、医療応用を図る。





2011-2018 共同研究者:三重大医学部 珠玖教授グループ



## CHPナノゲルがんワクチンによるがん治療

疎水化多糖(CHP)ナノゲルとの複合化によりがん抗原タンパク質の安定化と製剤化ナノゲルキャリアによる効率的キラーT細胞誘導と抗体産生増強

三重大学医学部 珠玖洋教授Gとの共同研究

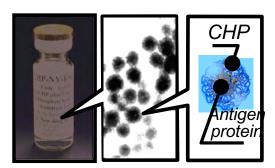
#### 動物実験

Cancer Res., 58, 3385 (1998) Int. J. Oncl., 14, 695(1999), Blood 99(10), 3717-3124 (2002)

2009年臨床治験開始 (日本 & 米国)

株式会社イミュノフロンティア ImmunoFrontier, Inc.

from 2004



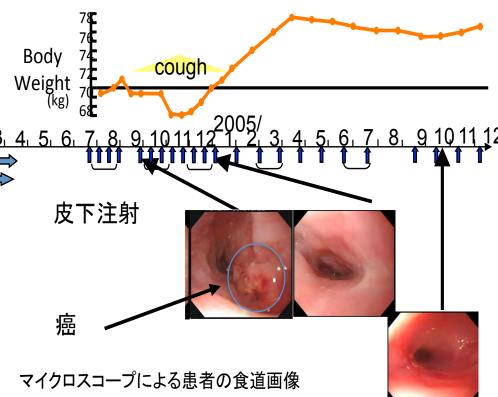
化学療法

CHP-NY-ESO-1がんワクチン

#### <u>臨床研究</u>

Clin Cancer Res. 12(24): 7397 (2006) Cancer Immunity 7: 9 ( 2007) Cancer Science 99:601 (2008)

2004年臨床研究開始



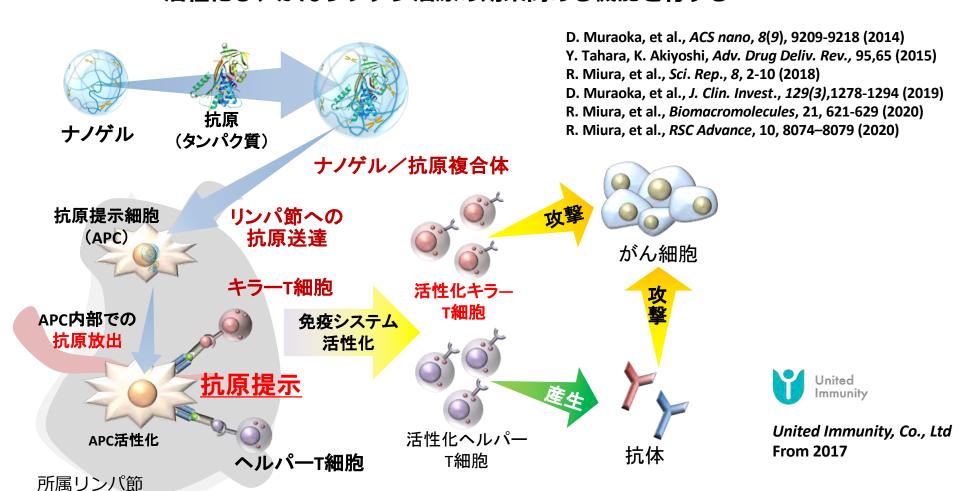


## がんワクチンによるがん免疫治療:抗原キャリアの機能

## Self-assembled polysaccharide nanogels delivery system for overcoming tumor immune resistance

D. Muraoka, N. Harada, H. Shiku, K. Akiyoshi, J. Control. Release, 347, 175(2022)

#### CHPナノゲルは効率的にリンパ節へ抗原を送達し、免疫システムを 活性化し、がんワクチン治療の効果高める機能を有する





## ナノゲル経鼻ワクチン

# A Novel Nanogel-based Delivery System for Adjuvant-free Intranasal Vaccines

経鼻ワクチン

T. Nochi, et al., Nature Materials, 9, 572 (2010)

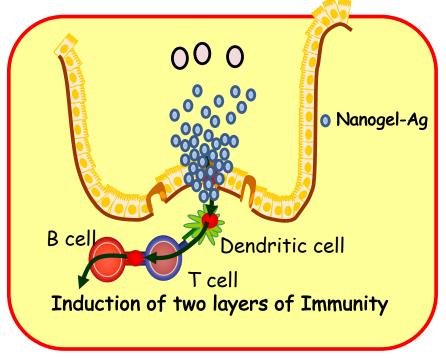
東大清野宏教授Gとの共同研究



カチオン性CHPナノゲル (- 50nm)

ナノゲル経鼻ワクチンは粘膜感染病の予防 において非常に有効な手段

肺炎球菌ワクチンなどの開発



Nasal tissue

#### 清野教授G

J. Immunol. , 185, 5436 (2010) Infect. Immun., 81, 1625 (2013) Mucosal Immunol. , 8, 1144 (2015) Mucosal Immunology, 10, 1351 (2017) Mol. Pharmaceutics, 18, 4, 1582 (2021) Vaccine, 39, 3353 (2021)



HanaVax, Inc. From 2016

ナノゲル経鼻ワクチン開発ベンチャー

## **Outline**

### 1. 多糖ナノゲル工学

#ナノゲルとは

#自己組織化多糖ナノゲルの開発と機能

# 医療応用

免疫療法(がんワクチン、経鼻ワクチン)、再生医療

### 2. エクソソーム工学

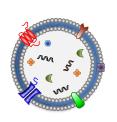
#細胞外小胞 エクソソームとは

#エクソソームの機能

#エクソソームと糖鎖











#### Journal of Extracellular Vesicles



#### 細胞外小胞研究のガイドライン

ISSN: (Print) 2001-3078 (Online) Journal homepage: https://www.tandfonline.com/loi/zjev20

Minimal information for studies of extracellular vesicles 2018 (MISEV2018): a position statement of the International Society for Extracellular Vesicles and update of the MISEV2014 guidelines

#### Extracellular vesicles (EVs):

"細胞から放出される核を持たない(複製できない)脂質二重膜で囲まれた粒子"

#### 明記すべき項目

- a) サイズや密度
- "small EVs" (sEVs) や "medium/large EVs"(m/lEVs)など
- -< 100nm or < 200nm [small]</p>
- > 200nm [large and/or medium])
- b) マーカータンパク質などの組成 (CD63+/CD81+ -EVs, Annexin A5-stained EVs, etc.)
- c) 由来細胞や条件 (podocyte EVs, hypoxic EVs, large oncosomes, apoptotic bodies)

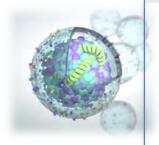


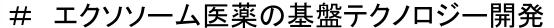
## エクソソーム工学

#### ドラッグキャリアとしての利点

#### 課題

- 単離精製法の確立 バイオ情報分子(タンパク質、核酸、 脂質)の輸送
  - 内封物質の制御
- 膜融合による細胞質への物質輸送・
- 細胞への取り込み効率、組織指向性



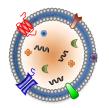


- 1)エクソソームの単離・精製評価技術
- 2)エクソソームの機能改変技術 リポソーム/エクソソームハイブリッド 融合性

Sci. Rep., 6, 21933 (2016), Biochem. Biophys. Res. Commun. 526, 967 (2020)

ナノゲル/エクソソームハイブリッド 表層工学、磁気誘導性

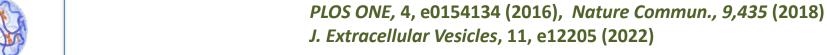
Bioconjugate Chem. 30, 2150 (2019), Biomater. Sci., 8, 619 (2020)



# タンパク質デリバリーと疾患

Sci. Rep., 6, 18346 (2016)

# 統合的がん免疫療法への応用(三重大G)





# エクソソーム膜糖鎖のプロファイリングと機能

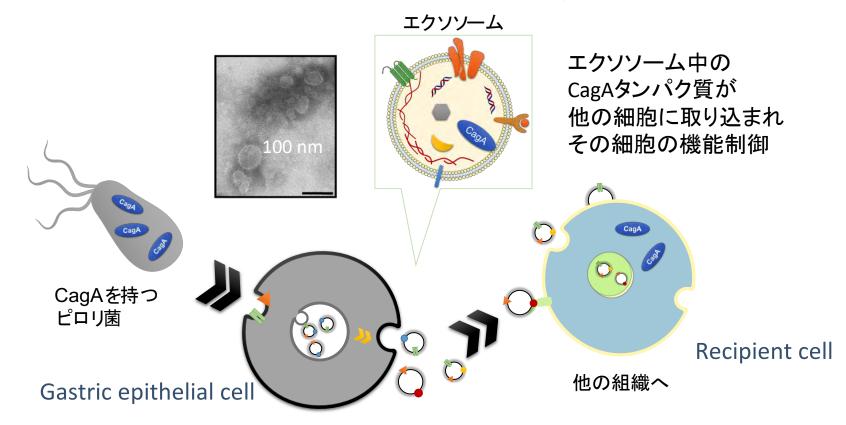
Biochem. Biophys. Res. Commun., 491, 701 (2017), Sci. Rep., 9, 11497(2019), FEBS Open Bio., 11, 741 (2021), Small Methods, 2100785 (2022)



# エクソソームによるピロリ菌病原タンパク質の 輸送と細胞機能制御

#### タンパク質デリバリー

胃の粘膜に感染し、胃潰瘍や胃がんを引き起こすピロリ菌の病原タンパク質CagAがエクソソームに内包され、血中により全身に運ばれ疾患を誘発する可能性



東京大学 畠山昌則教授との共同研究

感染細胞

**Exosome is nanocarrier for CagA protein** 

JST ERATO, 京都大学 プレスリリース 日本経済新聞 (1/12/2016)、京都新聞 (1/26/2016)などに掲載

A. Shimoda, et al., Sci. Rep., 6, 18346 (2016)



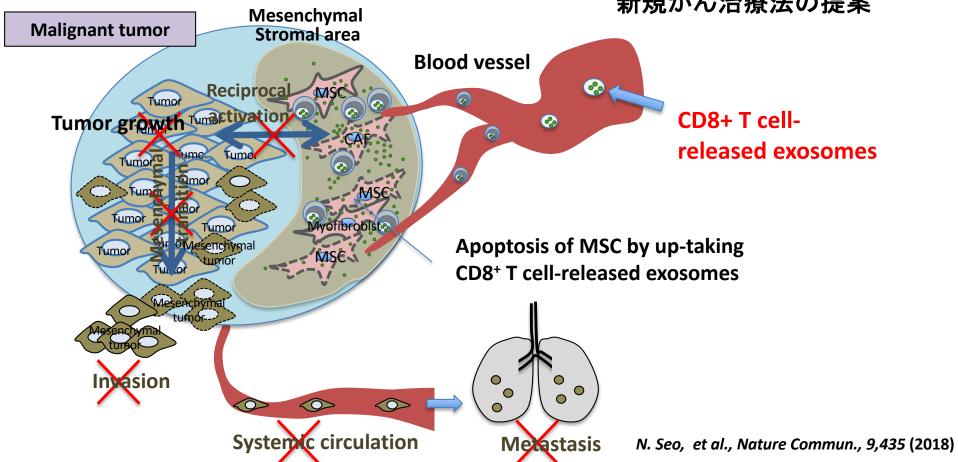
# Activated CD8<sup>+</sup> T cell extracellular vesicles prevent tumor progression by targeting of lesional mesenchymal cells

Prevent Tumor Invasion and Metastasis:

Destruction of Mesenchymal Tumor Stroma
by CD8<sup>+</sup> T cell exosomes

三重大医学部瀬尾尚宏講師、珠玖洋教授との共同研究

キラーT細胞エクソソーム: 間葉系がん間質を標的とした 新規がん治療法の提案



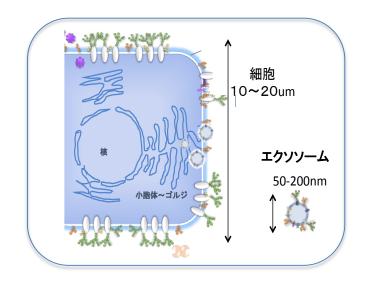


#### 戦略的創造研究推進事業(CREST)(2017~) 細胞外微粒子に起因する生命現象の解明とその制御に向けた基盤技術の創出

## エクソソームの誕生からその組織、細胞内輸送における糖質の役割と機能 エクソソーム工学による新規バイオナノ微粒子の創製とDDS応用

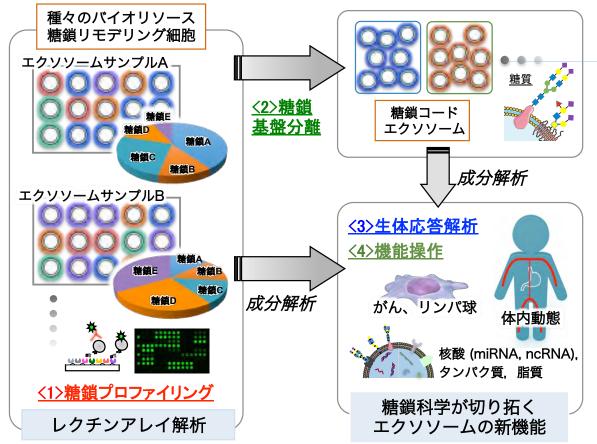
#### エクソソーム糖鎖機能の可能性

- 発生、分化、増殖
- 免疫応答、感染、がん化
- 細胞間認識
- 細胞間シグナリング
- 組織指向性



## エクソソームの顔としての表層糖鎖





Nature Commun., 9, 435 (2018), Sci Rep. 9, 11497 (2019), Bioconjugate Chem. 30, 2150 (2019), Biomater. Sci., 8, 619 (2020), Biochem Biophys Res Commun 526, 967 (2020), FEBS Open Bio., 11, 741(2021), Small Methods, 2100785 (2022)



## エクソソームの糖鎖プロファイリング手法の確立と活用

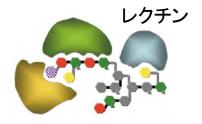
#### 世界初インタクトなエクソソーム表層糖鎖の情報を高感度で検出

レクチン結合エクソソーム のみ励起され蛍光発光

<u>エバネッセント波励起法</u> <u>レクチンアレイ</u> (洗浄不要で高感度)

Evanescent-field fluorescenceassisted lectin microarray: a new strategy for glycan profiling, A. Kuno, et al., *Nat. Methods*, 2, 851(2005)

産総研平林淳博士Gが開発



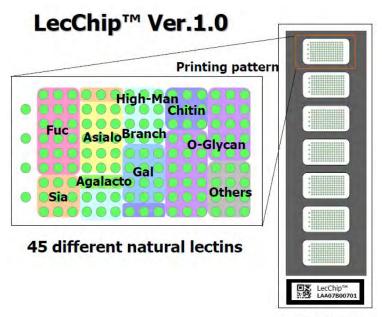
レクチンへの結合 の仕方で 糖鎖構造を推定 糖鎖解析の必要量

Amount of sample:

MS 100 μg

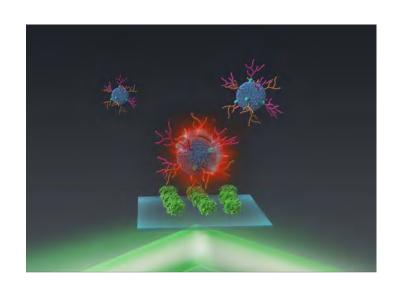
HPLC 100 μg

Lectin array 10ng - 1 μg





## エクソソームの糖鎖プロファイリングによる機能解析



1. 種々の細胞由来エクソソームのレクチンアレイ解析(京大秋吉G)

A. Shimoda, et al. Small Methods, 2100785 (2021)

- 2. 間葉系幹細胞由来エクソソーム
  - ・分化過程(骨、軟骨、神経)での糖鎖プロファイリング(京大秋吉G)

A. Shimoda, et al. *Sci Rep.*, 9, 11497 (2019)

• 分化能と糖鎖プロファイリング(産総研舘野G)

S. Saito, et al. Sci. Rep., 8, 3997 (2018)

3.アルツハイマー患者血清由来エクソソームの解析(産総研舘野G)

H. Odaka, et al. FEBS Open Bio., 11, 741-752 (2021)

4. 膵がん患者血清由来エクソソームの解析(産総研舘野G)

H. Odaka, et al. BMC Gastroenterology, 22, 153 (2022)