NITE講座: 微生物の同定や解析のための基盤技術
- MALDI-TOF MSを用いた微生物同定と、マイクロバイオーム解析の精度向上ー



# マイクロバイオーム解析の信頼性向上への取り組みと 新しいNBRC微生物カクテル

2025年11月28日(金)

独立行政法人製品評価技術基盤機構(NITE) バイオテクノロジーセンター(NBRC) バイオ技術評価・開発課 三浦 隆匡



- 1. マイクロバイオーム解析の広がりと課題
- 2. NBRC皮膚常在微生物カクテルの開発



## 1. マイクロバイオーム解析の広がりと課題

2. NBRC皮膚常在微生物カクテルの開発

## マイクロバイオーム解析の広がりと応用分野



マイクロバイオーム: ある特定の生態系に存在する微生物(集合体)、それらの遺伝子および 代謝産物すべてを指す

## >DNAを読む=メタゲノム

- 微生物ゲノムの仮構築(MAG等)
- どんな種がいるか
- どんな遺伝子があるか

## >RNAを読む=トランスクリプトーム

- 発現している遺伝子を捉える
- どんな種が高活性か
- どんな代謝経路が動いているか



医療・ヘルスケア(腸内フローラ、疾患予測) 食品産業(発酵、品質管理) 環境科学(土壌、海洋、廃水処理) 農業(作物生育、土壌改良) バイオエネルギー(メタン生成、バイオ燃料) 法医学(死後微生物解析) etc...

次世代シーケンサーの発展により様々な分野で マイクロバイオーム解析による技術革新が進んでいる

## マイクロバイオーム解析における課題





2018年4月、米国では、NSTC Life Sciences Subcommitteeにより、マイクロバイオーム研究のための省庁間戦略(Interagency Strategic Plan for Microbiome Research)が作成された。

✓ 提言1:学際的研究開発・共同研究の推進

✓ 提言2:<u>コア技術の開発(1.標準整備</u>、2.オープン DB開発、3.計測技**作**開発)

✓ 提言3:マイクロバイオーム
材(workforce)育成

- 標準プロトコル
- ·参照物質(mock community)



多種多様な工程が存在するマイクロバイオーム解析においては データの信頼性確保が課題と認識されている

## mock communityとは?





- ▶ 和訳:"模擬菌叢"
- ➤ あるサンプルに存在する微生物叢を模して、その代表種の培養菌体、または抽出 DNAを人工的に混合したもの。
- ▶ 通常、数種~数十種の微生物が代表種として選定され、予め定められた量と比率で混合される。
- プロトコル特有の実験バイアスを特徴づけ、手法の最適化や検証を行う目的で使用される。
- ▶ 作業者や事業所間の再現性および実験 ごとの変動性を評価するために用いられ ている。

## 国際規模で行われている解析プロトコルの検証



## ●IHMSプロジェクト(2011年~2015年)

- 欧州中心
- 糞便検体と10株の細菌を混合したmock communityを用いてヒト腸内微生物叢のメタゲ ノム解析手法の最適化が検討された。
- ・メタゲノム解析におけるバイアスの最大要因はDNA抽出にあり、この最適化を含む、全解析工程のSOPを公開(https://human-microbiome.org/index.php)

# ● <u>Mosaic Standards Challenge</u> (2018年~2020年)

- ・米国国立標準技術研究所(NIST)等が主導
- ・疑似糞便試料とDNA mockを用いたNGS解析 試験への参加を世界に公募
- ・44機関の参加により、解析手法の違いが結果 に及ぼす影響が調べられた。

#### nature biotechnology

Towards standards for human fecal sample processing in metagenomic studies

Paul I Costea<sup>1</sup>, Georg Zeller<sup>1</sup>, Shinichi Sunagawa<sup>1,2</sup>, Eric Pelletier<sup>3-5</sup>, Adriana Alberti<sup>3</sup>, Florence Levenez<sup>6</sup>, Melanie Tramontano<sup>1</sup>, Marja Driessen<sup>1</sup>, Rajna Hercog<sup>1</sup>, Ferris-Elias Jung<sup>1</sup>, Jens Roat Kultima<sup>1</sup>, Matthew R Hayward<sup>1</sup>, Luis Pedro Coelho<sup>1</sup>, Emma Allen-Vercoe<sup>7</sup>, Laurie Bertrand<sup>3</sup>, Michael Blaut<sup>8</sup>, Jillian R M Brown<sup>9</sup>, Thomas Carton<sup>10</sup>, Stéphanie Cools-Portier<sup>11</sup>, Michelle Daigneault<sup>6</sup>, Muriel Derrien<sup>11</sup>, Anne Druesne<sup>11</sup>, Willem M de Vos<sup>12,13</sup>, B Brett Finlay<sup>14</sup>, Harry J Flint<sup>15</sup>, Francisco Guarner<sup>16</sup>, Masahira Hattori<sup>17,18</sup>, Hans Heilig<sup>12</sup>, Ruth Ann Luna<sup>19</sup>, Johan van Hylckama Vlieg<sup>11</sup>, Jana Junick<sup>8</sup>, Ingeborg Klymiuk<sup>20</sup>, Philippe Langella<sup>6</sup>, Emmanuelle Le Chatelier<sup>6</sup>, Volker Mai<sup>21</sup>, Chaysavanh Manichanh<sup>16</sup>, Jennifer C Martin<sup>15</sup>, Clémentine Mery<sup>10</sup>, Hidetoshi Morita<sup>22</sup>, Paul W O'Toole<sup>9</sup>, Céline Orvain<sup>3</sup>, Kiran Raosaheb Patil<sup>1</sup>, John Penders<sup>23</sup>, Søren Persson<sup>24</sup>, Nicolas Pons<sup>6</sup>, Milena Popova<sup>10</sup>, Anne Salonen<sup>13</sup>, Delphine Saulnier<sup>8</sup>, Karen P Scott<sup>15</sup>, Bhagirath Singh<sup>25</sup>, Kathleen Slezak<sup>8</sup>, Patrick Veiga<sup>11</sup>, James Versalovic<sup>19</sup>, Liping Zhao<sup>26</sup>, Erwin G Zoetendal<sup>12</sup>, S Dusko Ehrlich<sup>6,27</sup>, Joel Dore<sup>6</sup> & Peer Bork<sup>1,28–30</sup>

Nature biotechnology (2017), 35(11): 1069-1075.

### scientific reports



OPEN Variability and bias in microbiome metagenomic sequencing: an interlaboratory study comparing experimental protocols

Samuel P. Forry<sup>1™</sup>, Stephanie L. Servetas<sup>1</sup>, Jason G. Kralj<sup>1</sup>, Keng Soh<sup>2</sup>, Michalis Hadjithomas<sup>3</sup>, Raul Cano<sup>4</sup>, Martha Carlin<sup>4</sup>, Maria G. de Amorim<sup>5</sup>, Benjamin Auch<sup>6</sup>, Matthew G. Bakker<sup>7</sup>, Thais F. Bartelli<sup>5</sup>, Juan P. Bustamante<sup>10,8,9</sup>, Ignacio Cassol<sup>8</sup>, Mauricio Chalita<sup>11</sup>, Emmanuel Dias-Neto<sup>5</sup>, Aaron Del Duca<sup>12</sup>, Daryl M. Gohl<sup>13,6</sup>, Jekaterina Kazantseva<sup>14</sup>, Muyideen T. Haruna<sup>15</sup>, Peter Menzel<sup>16</sup>, Bruno S. Moda<sup>17,5</sup>, Lorieza Neuberger-Castillo<sup>13</sup>, Diana N. Nunes<sup>5</sup>, Isha R. Patel<sup>13</sup>, Rodrigo D. Peralta<sup>10,8</sup>, Adrien Saliou<sup>20</sup>, Rolf Schwarzer<sup>16</sup>, Samantha Sevilla<sup>21,22</sup>, Isabella K. T. M. Takenaka<sup>5</sup>, Jeremy R. Wang<sup>23</sup>, Rob Knight<sup>3</sup>, Dirk Gevers<sup>25</sup> & Scott A. Jackson<sup>1</sup>

## 国際規模で行われている解析プロトコルの検証



## ●WHO(2023年)

- WHOが実施
- NIBSC (National Institute for Biological Standards and Control; 英国)の20株の腸内細菌を混合したmock community (WC-Gut RR)を用いて様々なDNA抽出法を比較し評価
- 種構成のデータに基づきMinimum Quality Criteria (MQC)を設定
- WC-Gut RRをWHO国際標準試薬として提案



WHO/BS/2023.2455 ENGLISH ONLY

## EXPERT COMMITTEE ON BIOLOGICAL STANDARDIZATION Geneva, 16 to 19 October 2023

#### A WHO collaborative study to evaluate the candidate WHO International Reference Reagent for DNA extraction of the Gut Microbiome

Saba Anwar<sup>1</sup>, Ryan Mate<sup>1</sup>, Preni Sinnakandu<sup>1</sup>, Laura Hassall<sup>1</sup>, Sharon Tierney<sup>1</sup>, Carmelina Vinci<sup>1</sup>, Paul Matejtschuk<sup>1</sup>, Kiran Malik<sup>1</sup>, Carmen Coxon, Peter Rigsby<sup>1</sup>, Chrysi Sergaki<sup>1</sup> and study participants<sup>2</sup>

https://www.who.int/publications/m/item/who-bs-2023.2455

## プロトコルの評価のためには"ものさし"となる参照物質が必要不可欠

Mock Communityの開発と メタゲノム解析手法標準化の現在地

大山良文\*1,三浦隆匡\*1,関口勇地\*2

(参考) 大山ら、化学と生物 Vol. 63, No. 8, 2025 →表1 現在世界で流通しているmock community と実サンプル 型標準試料

## (参考)マイクロバイオーム検査に関する動き



# ●<u>国際コンセンサス声明</u>: 臨床におけるマイクロバイオーム検査遵守すべき事

## International consensus statement on microbiome testing in clinical practice

Serena Porcari, Benjamin H Mullish, Francesco Asnicar, Siew C Ng., Liping Zhao, Richard Hansen, Paul W O'Toole, Jeroen Raes, Georgina Hold, Lorenza Putignani, Christian Lodberg Hvas, Georg Zeller, Omry Koren, Hein Tun, Mireia Valles-Colomer, Maria Carmen Collado, Monika Fischer, Jessica Allegretti, Tariq Iqbal, Benoit Chassaina, Josbert Keller, Simon Mark Baunwall, Maria Abreu, Giovanni Barbara, Faming Zhang, Francesca Romana Ponziani, Sam P Costello, Sudarshan Paramsothy, Dina Kao, Colleen Kelly, Juozas Kupcinskas, Ilan Youngster, Francesco Franceschi, Sahil Khanna, Maria Vehreschild, Alexander Link, Flavio De Maio, Edoardo Pasolli, Aitor Blanco Miguez, Patrizia Brigidi, Brunella Posteraro, Franco Scaldaferri, Mirjana Rajilic Stojanovic, Francis Megraud, Peter Malfertheiner, Luca Masucci, Manimozhiyan Arumugam, Nadeem Kaakoush, Eran Segal, Jasmohan Bajaj, Rupert Leong, John Cryan, Rinse K Weersma, Robert Knight, Francisco Guarner, Fergus Shanahan, Patrice D Cani, Eran Elinav, Maurizio Sanguinetti, Willem M de Vos, Emad El-Omar, Joel Dorè, Julian Marchesi, Herbert Tilg, Harry Sokol, Nicola Segata\*, Giovanni Cammarota\*, Antonio Gasbarrini\*, Gianluca Ianiro\*

The Lancet Gastroenterology & Hepatology (2024), 10: 154.

## ●一般財団法人腸内環境ヘルスケア協会

https://gut-healthcare.or.jp/

## 腸内細菌叢検査サービス自主規制ガイドライン

# 国内初の「腸内細菌叢検査サービス自主規制ガイドライン」を策定 ~ 業界の品質向上と消費者保護へ、日本発の市場ルール形成が本格始動。国際展開も視野に ~ 一般社団法人腸内環境ヘルスケア協会 2025年10月23日 11時00分 ♡ I 区 (7 © 上 ← ・

https://prtimes.jp/main/html/rd/p/00000002.000153502.html

### 共通点

•標準化の必要性

Lancet: 検査とレポートの必須項目・禁止項目を提言ガイドライン: 自社内SOPや精度管理を義務化

- ・科学的エビデンス重視
- ・患者・消費者の保護・誤解防止
- •教育•情報提供



### 相違点

- •対象領域
- ・枠組み

Lancet: 国際標準化 • 規制を提言

ガイドライン: 自主規制+認証制度検討

•エビデンスの扱い

MQC設定や精度管理にmock communityは非常に有効

## NBRCヒト常在微生物カクテルとプロトコル検証例





- ▶ 日本人のヒトマイクロバイオームを模したカクテル(mock community)
- ▶ NEDO「新産業創出新技術先導研究プログラム」ヒトマイクロバイオームの産業利用に向けた解析技術および革新的制御技術の開発(2018~2020年)において、日本マイクロバイオームコンソーシアム(JMBC)から公開されている日本人のヒトマイクロバイオーム解析の推奨プロトコル1,2)策定のために開発されました。
- ▶ 本カクテルは、推奨プロトコルの検証に最適な参照用サンプルです³)。
  - 1) Tourlousse, D.M., et al., Microbiome, 9, 95 (2021).
  - 2) https://jmbc.life/news/images/SOPv1.2.pdf
  - 3) Tourlousse, D.M., et al., Microbiology Spectrum, 10(2): e01915-21 (2022).

	Cell-Mock-003
内容量	500 μL
保存溶媒	15% glycerol in PBS (pH7.4)
含有量	$2 \times 10^{10}$ cells/500 $\mu$ L
保存形態	凍結(-80℃)

菌体カクテル



内容量	30 μL		
保存溶媒	10 mM Tris-HCl (pH8.5)		
含有量	1500 ng/30 μL		
保存形態	凍結(-80°C)		







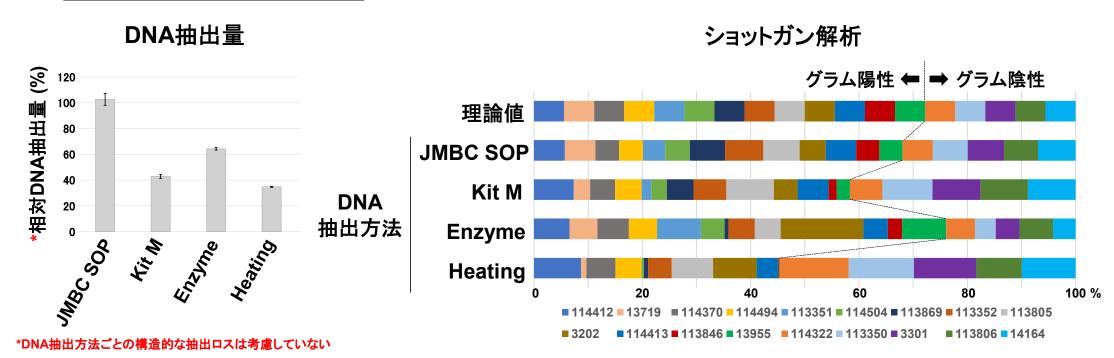


## NBRCヒト常在微生物カクテルとプロトコル検証例



## DNA抽出方法の違いが生むバイアス

### NBRCヒト常在菌菌体カクテル



mock communityを用いることで、実験バイアスの存在が明らかとなる

## NBRC微生物カクテルの使用例



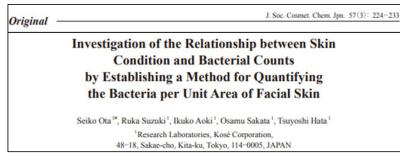
## ●製品・サービスの性能を評価 するための参照サンプルとして



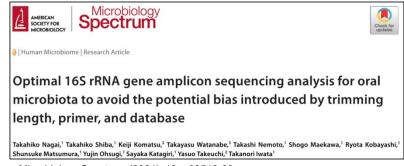
https://www.nippongene.com/siyaku/product/extraction/isospin-soil-dna/isospin-soil-dna.html



## ●解析方法のバリデーションに利用



日本化粧品技術者会誌 (2023), 57(3): 224-233.



Microbiology Spectrum (2024), 12: e03512-23.

https://gikenbio.com/news/pacbio-sequel-

ii%e3%82%92%e5%88%a9%e7%94%a8%e3%81%97%e3%81%9f%e3%83%ad%e3%83%b3%e3%82%b0%e3%82%e3%83%b3%e3%83%97%e3%83%aa%e3%82%b3%e3%83%b3%e8%a7%a3%e6%9e%90%e3%81%ae%e3%82%b5%e3%83%bc%e3%83%93/



- 1. マイクロバイオーム解析の広がりと課題
- 2. NBRC皮膚常在微生物カクテルの開発

## 背景:皮膚マイクロバイオームについて



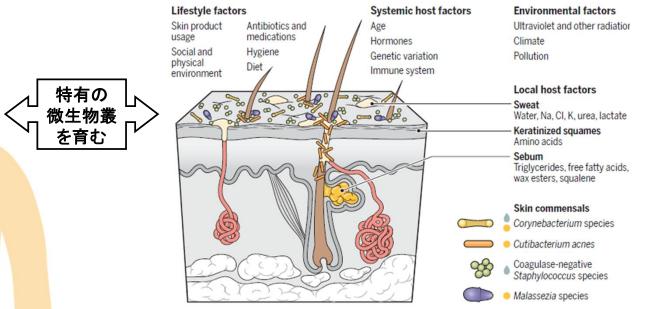
## 皮膚とは?

- 体の表面全体に広がる組織(器官)
- 外環境との境界面
- 環境が極めて多様 (乾燥、湿潤、油性)

## 皮膚の微生物叢のはたらき

- 皮膚の保護
- 健康(美容)
- 病気

アレルギー、ニキビ、水虫、 疣贅、頭垢、脱毛



Harris-Tryon and Grice, Science (2022) 376:940-945.

## 背景:皮膚の細菌叢を用いた法医学的鑑定



## Forensic identification using skin bacterial communities

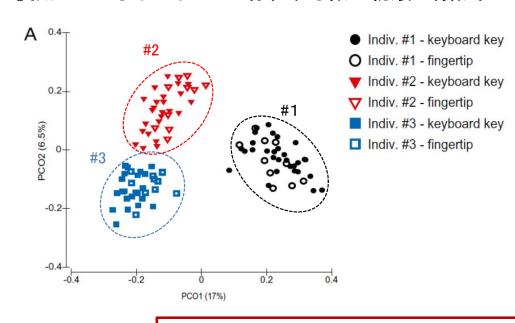
Noah Fierer<sup>a,b,1</sup>, Christian L. Lauber<sup>b</sup>, Nick Zhou<sup>b</sup>, Daniel McDonald<sup>c</sup>, Elizabeth K. Costello<sup>c</sup>, and Rob Knight<sup>c,d</sup>

<sup>a</sup>Department of Ecology and Evolutionary Biology, <sup>b</sup>Cooperative Institute for Research in Environmental Sciences, and <sup>c</sup>Department of Chemistry and Biochemistry, University of Colorado, Boulder, CO 80309; and dHoward Hughes Medical Institute

Edited by Jeffrey I. Gordon, Washington University School of Medicine, St. Louis, MO, and approved February 13, 2010 (received for review January 05, 2010)

PNAS (2010) 107:6477-6481.

#### 人の指と使用しているキーボードに存在する微生物叢の類似性



## 法医学へのメタゲノムの応用 (究極の個人鑑定法)



- ・指とキーボードの微生物叢は類似性が高い・但し、個人間では大きく異なる

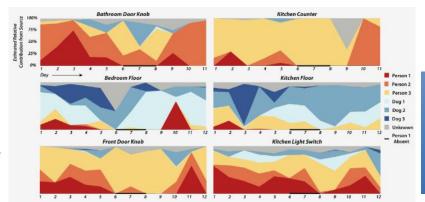
## 背景:住人と室内環境間の微生物的相互関係の長期的調査

## nite

# Longitudinal analysis of microbial interaction between humans and the indoor environment

Simon Lax, <sup>1,2\*</sup> Daniel P. Smith, <sup>1,2,3\*</sup> Jarrad Hampton-Marcell, <sup>1,2</sup> Sarah M. Owens, <sup>2,4</sup> Kim M. Handley, <sup>1,2</sup> Nicole M. Scott, <sup>1,2</sup> Sean M. Gibbons, <sup>2,5</sup> Peter Larsen, <sup>6,7</sup> Benjamin D. Shogan, <sup>8</sup> Sophie Weiss, <sup>9,10</sup> Jessica L. Metcalf, <sup>9</sup> Luke K. Ursell, <sup>9,11</sup> Yoshiki Vázquez-Baeza, <sup>9,11,12</sup> Will Van Treuren, <sup>9</sup> Nur A. Hasan, <sup>13,14</sup> Molly K. Gibson, <sup>15,16,17</sup> Rita Colwell, <sup>13,14</sup> Gautam Dantas, <sup>15,16,17</sup> Rob Knight, <sup>9,11,18</sup> Jack A. Gilbert<sup>1,2,5</sup>†

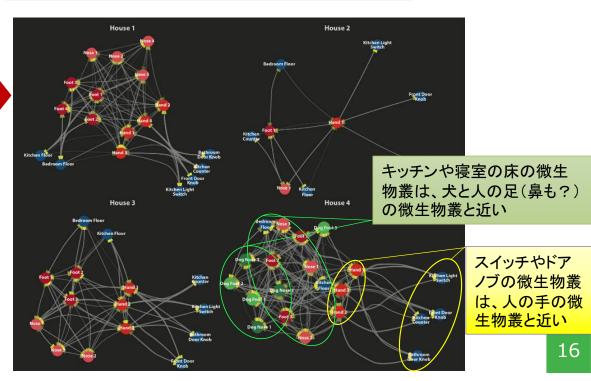
Science (2014) 345:1048-1052.



House 4の室 内の床は 犬由来の微 生物まみれ!

- 家の微生物叢は住人の微生物叢の平均
- 新しい家に引っ越しても、その家の微生物叢は家族の微生物叢へと変化
- ・どの家に住んでいるのか、住人の微生物叢を調べれば推察 可能





## 背景:皮膚マイクロバイオームについて



## 皮膚とは?

- 体の表面全体に広がる組織(器官)
- 外環境との境界面
- 環境が極めて多様 (乾燥、湿潤、油性)

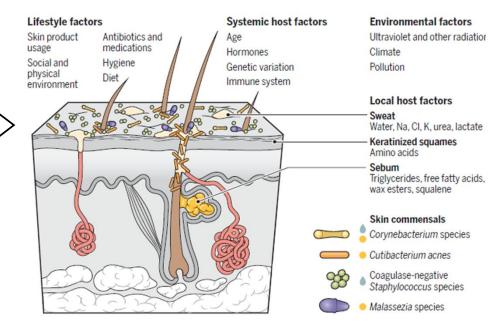
## 皮膚の微生物叢のはたらき

- 皮膚の保護
- 健康(美容)
- 病気

アレルギー、ニキ<mark>ビ、水虫、</mark> 疣贅、頭垢、脱毛

個人識別の可能性 住環境の菌叢制御の可能性

皮膚マイクロバイオーム研究の 価値/将来性は極めて高い



Harris-Tryon and Grice, Science (2022) 376:940-945.

### 皮膚マイクロバイオームの特徴(糞便との比較)

- 真菌がいる(細胞数測定が極めて困難)
- ・菌密度が低い

特有の

(10<sup>5</sup> > cells/cm<sup>2</sup> ⇔ 10<sup>7</sup>-10<sup>12</sup> cells/g; 腸管)

## 本開発の目的:皮膚マイクロバイオーム解析の課題への対応



- ▶ 皮膚においては、真菌が比較的多く存在する・他の部位に比べサンプリングが複雑など、糞便と比較 して課題が多いと考えられる。
- ➤ この課題の克服には、精度管理用のmock communityや解析用推奨プロトコルが必要である。
- ➤ これまでの知見を生かし、mock communityや皮膚マイクロバイオーム解析の推奨プロトコルの開発 を目指した。

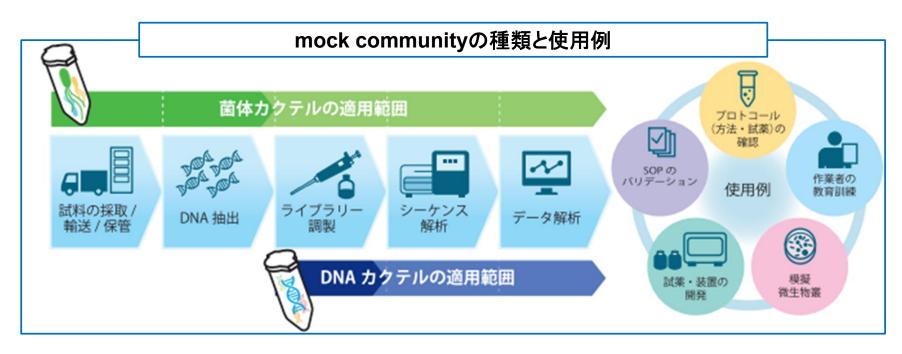








mock communityの開発 推奨プロトコルの開発



## Mock communityの開発:混合する18種の選定



ゲノルサイブ

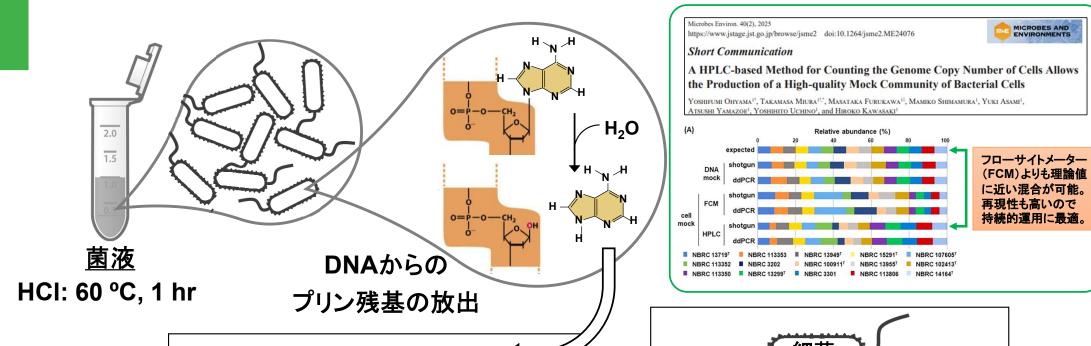
Oh J et. Al., Nature. 514:59–64 (2014) Shibagaki N et. Al., Scientific Reports. 7:10567 (2017) NITEが取得」 た独白データ

-	日本人(アジア人含む)の皮膚に 棲息する微生物種の選定
	棲息する微生物種の選定

	NITEか取侍した独自ナータ		IS IN TO IN THE IN THE INC.		GU含重	ケノムサイス		
					グラム染色	BSL	(%)	(Mbp)
			Anaerococcus nagyae	NBRC 113824	<u>+</u>	1*	30.7	1.9
			Finegoldia magna	NBRC 113804	$\bigoplus$	1*	32.1	1.7
			Staphylococcus capitis	NBRC 115779	$\bigoplus$	1*	32.8	2.5
			Staphylococcus epidermidis	NBRC 113846	<del>(+)</del>	1*	32.1	2.5
			Staphylococcus hominis subsp. novobiosepticus	NBRC 113928	<del>(+)</del>	1*	31.8	2.3
			Streptococcus salivarius	<b>NBRC 13956</b>	<del>(+)</del>	1*	39.9	2.1
<b>∕</b> m ≠±			Corynebacterium pseudogenitalium	NBRC 113660	+	1	59.5	2.5
細菌			Corynebacterium striatum	<b>NBRC 15291</b> <sup>T</sup>	<del>(+)</del>	1*	59.1	3.1
			Cutibacterium acnes subsp. acnes	NBRC 113869	<del>(+)</del>	1*	60.0	2.6
			Acinetobacter radioresistens	<b>NBRC 102413</b> <sup>T</sup>	<u> </u>	1*	41.4	3.4
			Escherichia coli	<b>NBRC 3301</b>	<u> </u>	1	50.8	4.8
			Moraxella osloensis	NBRC 115781	<u> </u>	1*	43.3	2.9
			Pseudomonas putida	<b>NBRC 14164</b> <sup>T</sup>	<u> </u>	1*	62.3	6.2
			Roseomonas mucosa	NBRC 115778	<u> </u>	1*	70.5	4.9
		<u> </u>	Aspergillus brunneoviolaceus	NBRC 4062		1	50.8	36.1
			Candida tropicalis	<b>NBRC 1404</b>		1	33.2	14.6
真菌		$\bigcirc$	Trichophyton rubrum	NBRC 9185		1	48.3	22.1
			Malassezia globosa	NBRC 101597		1	52.0	9.1
			<ul> <li>Bacillota</li> <li>Actinomycetota</li> <li>Pseudo</li> </ul>	monadota 🔵	Ascomycota	Base	sidiomycota	

## Mock communityの開発:細胞数を定量するためのアデニン-HPLC法





① 菌液の総DNA量を計算

↓ ② 1ゲノムのDNA量を計算

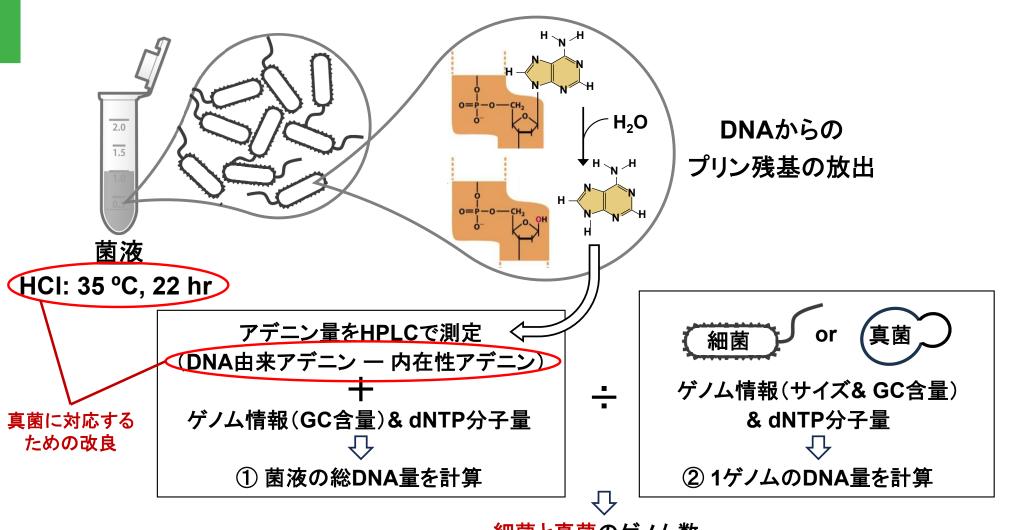
ゲノム情報(サイズ& GC含量)

& dNTP分子量

de Bruin and Birnboim, BMC Microbiol, 2016, 16:197. Tourlousse DM et al., Microbiome. 2021, 9:95. Ohyama et al., Microbes Environ. 2025, 40:ME24076.

細菌数(細菌のゲノム数)

## Mock communityの開発:細胞数を定量するためのアデニン-HPLC法の改良つite



細菌と真菌のゲノム数

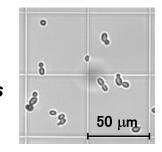
## Mock communityの開発:新アデニン-HPLC法による細菌と真菌の定量

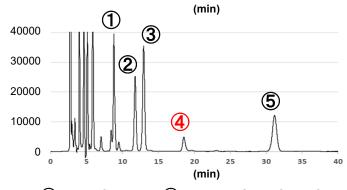


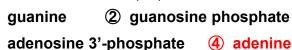
細菌 E. coli

顕微鏡(MS) ----' .10 μm

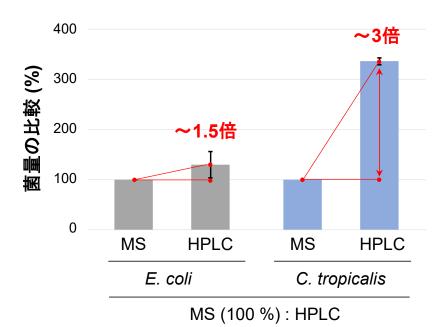
真菌 C. tropicalis







5 adenosine 2'-phosphate



E. coliを一倍体、C. tropicalisを二倍体と仮定すると、細胞が保持する平均ゲノム数は、

E. coli~1.5、C. tropicalis~3 と考えられるので、HPLC測定値と良く一致している。

## Mock communityの開発:皮膚常在微生物カクテルの作製

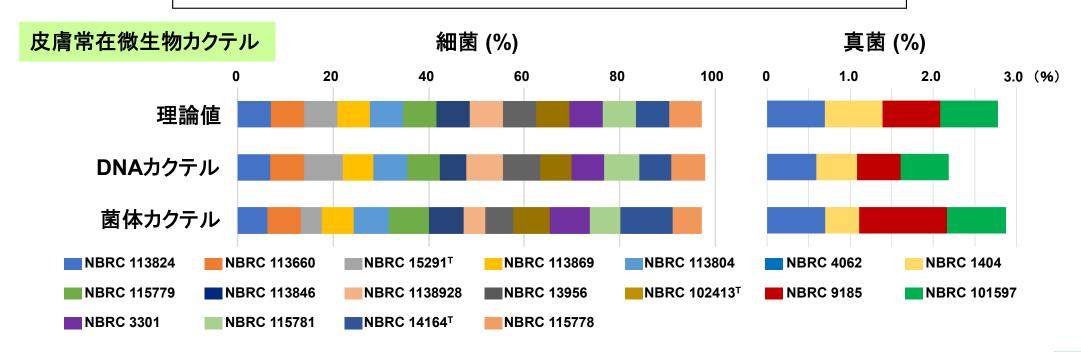


皮膚常在微生物カクテルこれまでの微生物カクテル

細菌: 真菌 = 10:1 細菌のみ等量

DNAカクテル: 50 ng/ $\mu$ L = 50 ng/ $\mu$ L

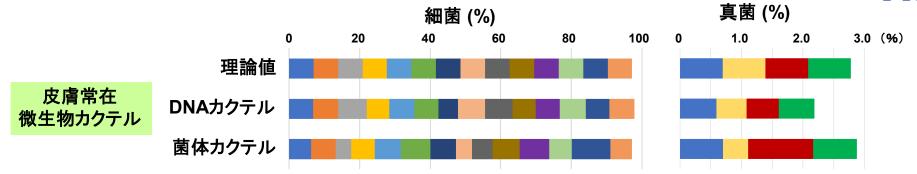
菌体カクテル:  $1.0 \times 10^8$  cells/ $100 \mu$ L <  $4.0 \times 10^9$  cells/ $100 \mu$ L



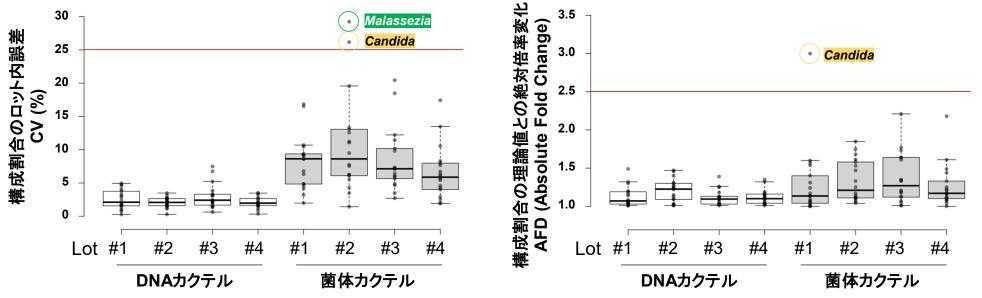
Droplet digital PCRによる各株の検出割合

## Mock communityの開発:皮膚常在微生物カクテルの作製





製造した4ロットにおける各株の検出割合の基準値に対する変動値(CV)と絶対倍率変化(AFD)



新アデニン-HPLC法により 真菌を含む菌体カクテルを高い精度で作製できた 赤線:設定した品質目標値

## 皮膚マイクロバイオーム解析の推奨プロトコルの開発

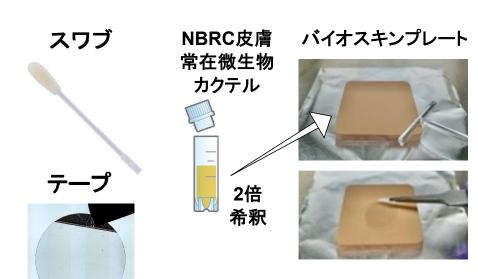
## nite



https://jmbc.life/sop/index.html



## 皮膚からのサンプリング



## モデル皮膚実験

- 僅少サンプルからのDNA抽出
  - ・サンプルブロッキング
  - ヒトDNAの除去

## 僅少DNAからのライブラリー調製

- ショットガン解析
- アンプリコン解析
  - 細菌: 16S rRNA
  - ・真菌: ITS or D1D2

<u>イルミナシーケンシングとクオリティコントロール</u>







## NBRC皮膚常在微生物カクテルとして有償提供中



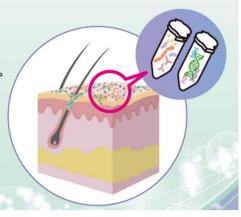


日本初!カビと酵母を含むモックコミュニティー

# NBRC ・ 他 の 皮膚常在微生物カクテル

様々な皮膚疾患に加え、美容や肌悩みにも皮膚マイクロバイオームが深く関与していることが明らかになり始めています。健康長寿社会に向けた生活の質向上には、今後の皮膚マイクロバイオーム研究の進展が欠かせません。NBRCは、皮膚マイクロバイオーム研究に用いる計測用レファレンス(ポジティブコントロール)として、NBRC皮膚常在微生物カクテルを開発しました。解析手法の評価やデータの精度管理にご利用ください。

本カクテルは、皮膚に常在する細菌14種と真菌4種から構成されており、菌体を混合した「NBRC皮膚常在菌菌体カクテル」とゲノムDNAを混合した「NBRC皮膚常在菌DNAカクテル」の2種類があります。





#### NBRC皮膚常在微生物カクテルのラインナップ

PO	NBRC皮膚常在菌菌体カクテル Cell-Mock-004	NBRC皮膚常在菌DNAカクテル DNA-Mock-004			
	サンプリング、DNA抽出から、シーケンス 解析に至る一連の解析方法の検証などにお すすめです。	シーケンスライブラリーの調製方法やデー タ解析方法の検証などにおすすめです。			
内容量	500 μL	30 μL			
手数料(送料別)	¥ 19,140 (税込み)	¥ 51,150 (税込み)			
含有量	5x108 cells/500 μL	1,500 ng/30 μL			
保存溶媒	15 % glycerol in PBS (pH 7.4)	10 mM Tris-HCI (pH 8.5)			
保存形態	凍結 (-80°C)	凍結 (−80 °C)			

#### デジタル PCR による検証結果 皮膚常在菌菌体カクテル 皮膚常在菌DNAカクテル 理論値 ■ NBRC 113824 NBRC 113660 ■ NBRC 15291<sup>T</sup> ■ NBRC 113869 ■ NBRC 113804 NBRC 113846 ■ NBRC 113928 ■ NBRC 102413T ■ NBRC 13956 NBRC 3301 NBRC 14164T NBRC 115778

NBRC 101597

https://www.nite.go.jp/nbrc/industry/microbiome/skinmock.html

NBRC 9185

#### ●アプリケーション例

真菌: ■ NBRC 4062

菌叢解析におけるコントロール https://www.nite.go.jp/data/000099959.pdf 試薬・キットの開発におけるコントロール https://www.nite.go.jp/data/000101145.pdf 事業所・作業者ごとの精度管理用サンプル https://www.nite.go.jp/data/000101285.pdf

NBRC 1404



ご不明な点がありましたらお気軽にご連絡ください。

〒292-0818 千葉県木更津市かずさ鎌足2-5-8 独立行政法人製品評価技術基盤機構(NITE) バイオテクノロジーセンター(NBRC)

## (お問い合わせはこちら)

バイオ技術評価・開発課

E-mail: bio-sangyo-inquiry@nite.go.jp

TEL: 0438-20-5764

URL: https://www.nite.go.jp/nbrc/industry/microbiome/index.html

# nite

以下、参考

## 課題(採取方法):皮膚マイクロバイオーム解析手法の検証例1



# A Comparison of Techniques for Collecting Skin Microbiome Samples: Swabbing Versus Tape-Stripping

Kazuhiro Ogai<sup>1†</sup>, Satoshi Nagase<sup>2†</sup>, Kanae Mukai<sup>3</sup>, Terumi luchi<sup>3‡</sup>, Yumiko Mori<sup>2</sup>, Miki Matsue<sup>2</sup>, Kayo Sugitani<sup>2</sup>, Junko Sugama<sup>3,4</sup> and Shigefumi Okamoto<sup>1,2\*</sup>

Front. Microbiol. (2018) 9:2362

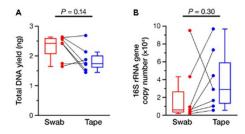
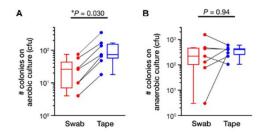


FIGURE 1 | Yield of total DNA and 16S rRNA gene. (A) The amount of total DNA collected using the swabbing and tape-stripping methods. (B) The copy number of the 16S rRNA gene obtained by the swabbing and tape-stripping methods. The data points of the swabbing and tape-stripping methods from the same participant are connected.



**FIGURE 5** | The number of colonies in the culture study. The number of colonies cultured under aerobic (**A**) and anaerobic (**B**) conditions were counted. The data points of the swabbing and tape-stripping methods from the same participant are connected.  $^{\circ}P < 0.05$ , cfu, colony forming unit.

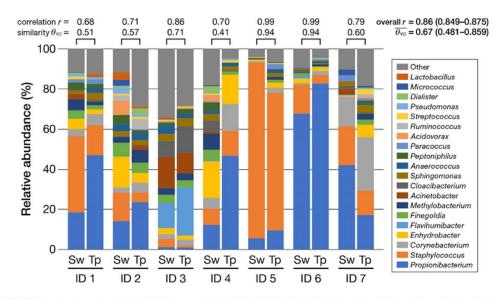


FIGURE 2 | Relative abundance of bacteria classified at the genus level (top 20). Note the high similarity between the swabbing and tape-stripping methods within each participant, indicated by the Yue and Clayton theta index (θ<sub>YC</sub>) and Pearson's correlation coefficient (r). Sw, swabbing method; Tp, tape-stripping method.

- ▶スワブ法とテープストリッピング法を比較
- ▶NGSでは両者の微生物組成はほぼ同等
- ▶ 培養ではテープ法がより多くの生菌を回収
- ▶臨床応用や生菌培養を考慮する場合、テープ法が有利

<sup>&</sup>lt;sup>1</sup> Wellness Promotion Science Center, Institute of Medical, Pharmaceutical and Health Sciences, Kanazawa University, Kanazawa, Japan, <sup>2</sup> Department of Clinical Laboratory Science, Faculty of Health Sciences, Institute of Medical, Pharmaceutical and Health Sciences, Kanazawa University, Kanazawa, Japan, <sup>3</sup> Department of Clinical Nursing, Faculty of Health Sciences, Institute of Medical, Pharmaceutical and Health Sciences, Kanazawa University, Kanazawa, Japan, <sup>4</sup> Advanced Health Care Science Research Unit, Innovative Integrated Bio-Research Core, Institute for Frontier Science Initiative, Kanazawa University, Kanazawa, Japan

## 課題(採取方法):皮膚マイクロバイオーム解析手法の検証例2



A noteworthy issue: microbiome data variation depending on sampling methods in skin microecology studies in acne vulgaris patients

De-Tian Xu<sup>1,2†</sup>, Qi Chen<sup>1†</sup>, Jia-Yi Yang<sup>3</sup>, Guo-Rong Yan<sup>1</sup>, Ling-Lin Zhang<sup>1</sup>, Xiao-Jing Liu<sup>1</sup>, Pei-Ru Wang<sup>1</sup>, Jia Liu<sup>1</sup> and Xiu-Li Wang<sup>1\*</sup>

<sup>1</sup>Shanghai Skin Disease Hospital, Tongji University Medical School, Shanghai, China, <sup>2</sup>The Ice Dermalab, Shanghai, China, <sup>3</sup>Shanghai Children's Medical Center, Shanghai Jiao Tong University School of Medicine, Shanghai, China Front Immunol. (2025) 16:1566786

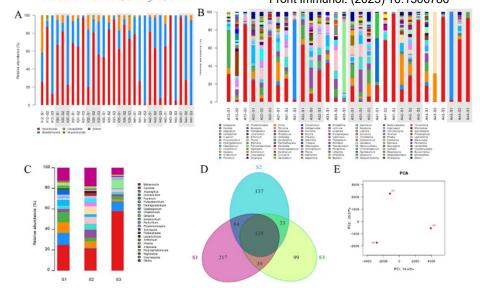
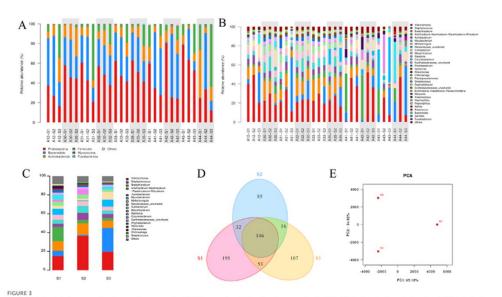


FIGURE 4
Analysis of fungal community structure in acne patients' skin samples obtained by three methods. (A) Individual analysis at phylum level. (B) Individual analysis at genus level. (C) Group analysis at genus level. (D) Venn diagram of OTU distribution of three sampling method groups. (E) PCA analysis. \*A +number represents the volunteer's number; S1, S2, S3 represent samples obtained by swabbing, modified SSSB method, and individual comedone extraction method, respectively.



Analysis of bacterial community structure in acne patients' skin samples obtained by three methods. (A) Individual analysis at phylum level. (B) Individual analysis at genus level. (C) Pooled group analysis at genus level. (D) Venn diagram of OTU distribution of three sample groups. (E) PCA analysis between S1, S2, and S3 groups. \*A+number represents the volunteer's code; S1, S2, S3 represent samples obtained by swabbing, modified SSSB method, and individual comedone extraction method, respectively.

- ▶3種のサンプリング法(スワブ、改良型皮膚表面バイオプシー、 コメド抽出)
- ▶サンプリング法により、StaphylococcusとMalasseziaの検出 量は有意に異なる
- ▶コメド抽出では毛包内微生物(C. acnesやMalassezia)が顕著 に多い

## 課題(DNA抽出方法)皮膚マイクロバイオーム解析手法の検証例3

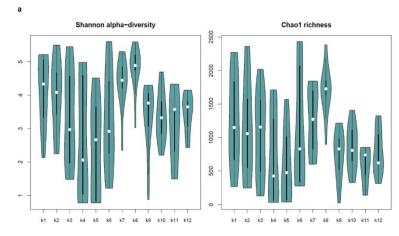


# Effects of sampling strategy and DNA extraction on human skin microbiome investigations

Rie Dybboe Bjerre 1\*, Luisa Warchavchik Hugerth 2, Fredrik Boulund, Maike Seifert, Jeanne Duus Johansen & Lars Engstrand

<sup>1</sup>National Allergy Research Centre, Herlev-Gentofte Hospital, University of Copenhagen, Hellerup, Denmark. <sup>2</sup>Center for Translational Microbiome Research, Department of Microbiology, Tumor and Cell Biology, Karolinska Institutet, Science for Life Laboratory, Stockholm, Sweden. \*email: rie.dybboe.bjerre@regionh.dk

#### **SCIENTIFIC REPORTS (2019) 9:17287**



- DNA抽出法によりα多様性(Shannon, Chao1)や菌叢構成に有意差
- ▶クラスタリング結果はDNA抽出キットよりも被験者の違いの寄与が大きい
- ▶あるキットでは潜在的に細菌のコンタミネーションの可能性がある
- ► LトDNA除去処理を行うとメタゲノム効率上昇(ヒト由来リードの減少: ~90%→~57%)
- ▶DNA抽出法の選択は解析結果に大きく影響する
- ➤ 適切なmock communityがないため生物学的真実に近いかは不明

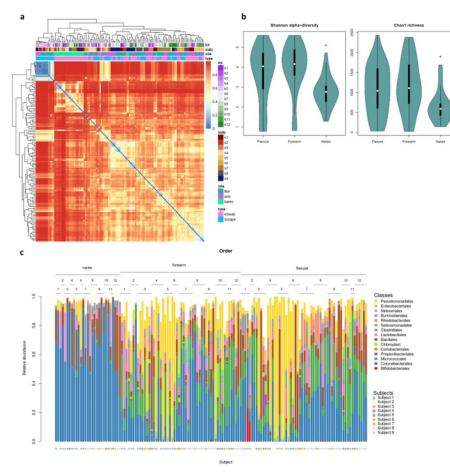
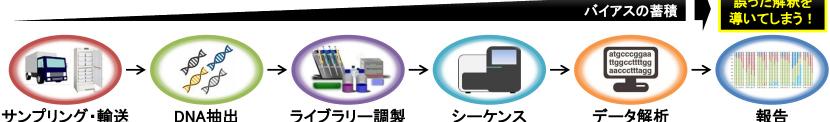


Figure 3. Variation by skin site. (a) A heatmap of Bray-Curtis distances between samples, with metadata plotted on the axis above and color code to the right. 0 indicates that samples share the same OTU and 1 that they are totally different. (b) Violin plots illustrating Shannon alpha-diversity and Chaol richness according to skin site, \* when statistical significance in a Kruskal-Wallis-test corrected for multiple testing by the Benjamini-Hochberg procedure (p < 0.05). (c) Bar charts depicting relative abundances of bacteria at the order taxonomic level. Samples are sorted by skin site and number of kit used is assigned above the charts. Individual subject numbers is indicated by the colour bar at the bottom of the figure.

## 課題(まとめ):マイクロバイオーム解析における技術的課題





- 保存温度
- 保存液
- 前処理

- DNA抽出
- 溶菌方法
- 精製方法 • 作業者
- 試薬
- ・プライマー
- ・ライブラリーキット
- シーケンス
- 機種
- 深度 • 作業者

- データ解析
- ・データベース
- 計算方法
- ・パイプライン

我々のグループでは、新型シーケンサーを用いたヒトマイクロバイオーム解析の推奨プロトコルや 精度管理のためのmock communityを開発した。

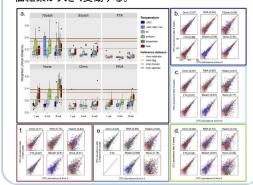
- JMBC 糞便メタゲノム解析推奨プロトコル (関連論文: Tourlousse DM et al. Microbiome. 2021, 9:95.)
- NBRCヒト常在微生物カクテル (関連論文: Tourlousse DM et al. Microbiol Spectr. 2022, 10:e01915-21.)

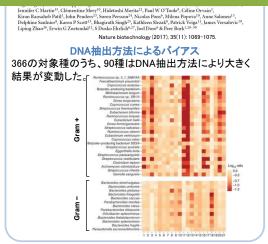
糞便マイクロバイ オーム解析でも同様 の課題を抱えている



#### サンプル保存液によるバイアス 保存液によっては、採取直後と一定期間保存後の評 価結果が大きく変動する。

mSystems (2016) 1(3):e00021-16.





#### データ解析方法違いによるパイアス

同一リードデータでもデータ解析アルゴリズム等の違 いで結果が異なる。

