2019年6月6日 分子モデリングと分子シミュレーション

#### 複合体構造モデリング

東京大学大学院農学生命科学研究科 アグリバイオインフォマティクス 教育研究プログラム 寺田 透

#### 本日の講義内容

- シミュレーション実行上の注意点
- タンパク質・タンパク質ドッキング
- タンパク質・低分子化合物ドッキング

- 課題

• 研究事例紹介

#### シミュレーション実行上の注意点(1)

- 立体構造の取得
  - PDB(http://www.rcsb.org/)からダウンロード
  - 通常、生物学的に機能しうる単位であるbiological unit構造に対してシミュレーションを行う
  - 例: Ribonuclease T1 (PDB ID: 1I0X)





#### シミュレーション実行上の注意点(2)

- 欠失残基はモデリングなどで補う
  - N末端、C末端が欠失している場合は、欠失残基の前後の残基をacetyl基、N-methyl基でブロックしても良い
- 水素原子付加

- SS結合の有無、Hisのプロトン化状態に注意

#### Hisのプロトン化状態



- His側鎖のpKaは中性付近であるため2つの窒素原子とも水素原子が結合した状態も十分にとりうる
- His 周りの水素結合ネットワークからプロトン化状態がわかる

#### シミュレーション実行上の注意点(3)

- リガンドの力場パラメータは分子動力学ソフトウ ェアに含まれていないので、自分で作成するか、 Amber Parameter Database\*等から取得する
- PMEを利用する場合は、電荷を中性にするため にカウンターイオンを配置
- 平衡化は、十分に時間をかけて行う
  - 少なくとも1 ns程度
  - 初期構造からあまりずれないように束縛し、平衡化 の過程で束縛力を徐々に弱めるのが良い

\*http://www.pharmacy.manchester.ac.uk/bryce/amber

#### 水溶性タンパク質の例



Levansucrase (PDB ID: 1PT2)

# 膜タンパク質のシミュレーション

- ・ 膜タンパク質の場合は、タンパク質を水和した脂質二重層 に埋め込む
- 脂質
  - 原核生物:phosphatidylethanolamine
  - 真核生物:phosphatidylcholineなど
- 膜タンパク質の配向データベース
  - Orientations of Proteins in Membranes (OPM) database
  - http://opm.phar.umich.edu/
- 初期構造の生成サーバ
  - http://www.charmm-gui.org/





*E. coli* multidrug transporter MdfA (PDB ID: 4ZOW)

複合体モデリング

- タンパク質とタンパク質を含む他の分子との複 合体の立体構造を予測する
- 類似した複合体の立体構造が利用できる
   ホモロジーモデリング

- 立体構造の重ね合わせ

類似した複合体の立体構造が利用できない
 – ドッキングシミュレーション

# 重ね合わせによるモデリング(1)

- 1. UCSF Chimeraを起動
- File」→「Fetch by ID」でPDB を選択し、IDに「1GUA」 (Rap1AとRaf-1のRas結合ドメ インの複合体構造)を指定し て「Fetch」
- 3. 同様にIDに「5P21」(Ras単体 の立体構造)を指定して 「Fetch」
- 4. 「Favorites」→「Model Panel」 を開き、1GUAと5P21を選択 し、「match」、「OK」 →メイン画面下部にRMSDが 表示される



# 重ね合わせによるモデリング(2)

- 5.「Select」→「Chain」→「A」→「1GUA」で1GUAのA 鎖(Rap1A)を選択し、「Actions」→ 「Atoms/Bonds」→「delete」で削除
- 6. 「Select」→「Residue」→「HOH」で水分子を選択し、同様に削除
- 7. Stick表示にする
- 8.「Tools」→「Structure Analysis」→「Find Clashes/Contacts」を選択
- 9.「Select」→「Chain」→「A」でA鎖(Ras)を選択し、 Find Clashes/Contactsウインドウの「Designate」 ボタンをクリック

# 重ね合わせによるモデリング(3)

10. Check designated atoms againstで、「second set of designated atoms」を 選択する

11.  $\lceil \text{Select} \rfloor \rightarrow \lceil \text{Chain} \rfloor \rightarrow \lceil \text{B} \rfloor$ でB鎖(Raf)を選択し、 <sup>r</sup>Designate selection as second set Iボタンをク リックし、「OK」→衝突し ている原子間が黄色の 線で示される





- タンパク質(receptor)の表面にあるligand結
   合サイトにligandを結合させてみる
- Ligandが、タンパク質か低分子化合物かで異なる方法が用いられる

#### 結合自由エネルギー

- 複合体の立体構造は自由エネルギー最小構造
- 複合体の自由エネルギーと単体の自由エネル ギーの差=結合自由エネルギー( $\Delta G_{bind}$ )  $\Delta G_{bind}^{\circ} = G_{complex}^{\circ} - (G_{receptor}^{\circ} + G_{ligand}^{\circ})$  $K_{D} = \exp(\Delta G_{bind}^{\circ}/RT)$
- Ligandをタンパク質表面上の様々な場所に、様々な向き、構造で結合させ、結合自由エネルギーが最も小さい(負で絶対値が大きい)複合体構造が、実際の複合体構造と一致する

# 結合自由エネルギーの計算

- •計算対象の複合体構造の数が少ない場合
  - 複合体の結晶構造に対して計算する場合など
  - MM-PB/SA法
  - 自由エネルギー摂動法、熱力学的積分法
- 計算対象の複合体構造の数が多い場合
   ドッキングシミュレーションなど

- スコア関数の利用

# タンパク質・タンパク質ドッキング

- Receptor、ligandともに剛体とみなし、複合体
   形成による立体構造変化は考慮しない
- Receptorは原点に固定し、ligandの並進3自 由度、回転3自由度の 計6自由度のみを考慮

   回転はEuler angleで記述
- 形の相補性が特に重要



http://en.wikipedia.org/wiki/Euler\_angles

# 形の相補性計算(1)

#### Receptor







= 1 (solvent accessible surface layer)

= 9*i* (solvent excluding surface layer)

#### 形の相補性計算(2)



重ね合わせてグリッドごとにスコアの積を計算する スコア積の和の実部=ドッキングスコア=4

#### 形の相補性計算(3)



重ね合わせてグリッドごとにスコアの積を計算する スコア積の和の実部=ドッキングスコア=3-81=-78

#### 計算の高速化

- 計算の一般化  $S(a,b,c) = \sum_{x,y,z} f(x,y,z)g(x+a,y+b,z+c)$ スコアSを最大にするligandの並進位置 (a, b, c)を求める
- これは高速フーリエ変換(fast Fourier transform; FFT)を用いて高速に計算できる  $\tilde{S}(h,k,l) = \tilde{f}(h,k,l)\tilde{g}(h,k,l)$
- これをligandのいろいろな向きについて計算する
  静電相互作用など、他の相互作用も同様に高速 に計算できる

# ソフトウェアの例

#### • DOT

http://www.sdsc.edu/CCMS/DOT/

#### • FTDock

http://www.sbg.bio.ic.ac.uk/docking/ftdock.html

#### • GRAMM-X

http://vakser.bioinformatics.ku.edu/resources/gramm/grammx

• HEX

http://hex.loria.fr/

#### • ZDOCK

http://zlab.umassmed.edu/zdock/index.shtml

# ZDOCKを用いた計算例(1)

- 1. http://zdock.umassmed.edu/にアクセス
- 2. Input Protein 1のPDB IDに1ZG4 (β-lactamase)を入力
- 3. Input Protein 2のPDB IDに3GMU (β-lactamase inhibitory protein)を入力
- 4. メールアドレスを入力し「Submit」

#### ZDOCKを用いた計算例(2)

#### 5. 必要に応じて、結合に関与しない残基や関与 する残基を指定して「Submit」 (実際にはsubmitしないこと)



Step 2: Pick Contact and Blocking Residues

3GMU 1ZG4 1ZG4 3GMU 26 Chain A HIS 1 Chain B ALA 27 Chain A PRO 2 Chain B GLY 3 Chain B VAL 28 Chain A GLU 29 Chain A THR 4 Chain B MET 30 Chain A LEU 5 Chain B THR 31 Chain A VAL 6 Chain B GLY 32 Chain A LYS 7 Chain B ALA 33 Chain A VAL 8 Chain B LYS 34 Chain A LYS 9 Chain B PHE 35 Chain A ASP 10 Chain B THR Spin Select Binding Site Residues for Filtering Output: 🛛 Spin 1ZG4 3GMU 26 Chain A HIS 1 Chain B ALA 27 Chain A PRO 🗐 2 Chain B GLY 28 Chain A GLU 3 Chain B VAL 29 Chain A THR 4 Chain B MET 30 Chain A LEU 5 Chain B THR 31 Chain A VAL 6 Chain B GLY 32 Chain A LYS 7 Chain B ALA 33 Chain A VAL 8 Chain B LYS 34 Chain A LYS 9 Chain B PHE 35 Chain A ASP 10 Chain B THR 🔻

Submit

Select Residues to Block from the Binding Site:

24

## ZDOCKを用いた計算例(3)

- 6. 計算が終了するとメールが届くので、メールに記載されたリンクをクリックして結果を表示
- 7. 講義のページから、「Top 10 Predictions」を収めた top\_preds.zipをダウンロードし、デスクトップに解凍
- 生成されたtop\_predsフォルダには、スコアが高いものから順にcomplex.1.pdb~complex.10.pdbが含まれているが、このままでは表示できないため、講義のページからconv.plをダウンロードし、このフォルダに保存、ダブルクリックして実行

→complex.1.conv.pdb~complex.10.conv.pdbが生成

# ZDOCKを用いた計算例(4)

- 9. Chimeraを起動し、complex.1.cov.pdb~ complex.10.conv.pdbを開く
- 10.正解の複合体構造1JTGを開く
- 11.「Favorites」→「Model Panel」を 開き、complex.1.conv.pdbと 1JTGを選択して「match」、「OK」
- 12.1JTGのC鎖、D鎖を削除

ID	A S	Name	add/edit note
0		complex.1.conv.pdb	attributes
1	∎⊻⊻	complex.2.conv.pdb	biological unit
2		complex.3.conv.pdb	clipping
3 <u> </u> 4		complex.4.conv.pab	close
5 _		complex.6.conv.pdb	compute SS
6 📕		complex.7.conv.pdb	copy/combine
7		complex.8.conv.pdb	deactivate
8		complex.9.conv.pdb	group/ungroup
10	∎⊽⊽	1JTG	hide
			match
			Ramachandran plot
			rename
			Configure Close Help

complex.1.cov.pdb~complex.10.conv.pdbのうち、 どの構造が正解に近いか?

#### タンパク質・低分子化合物ドッキング

- タンパク質(receptor)の表面にあるリガンド結合 部位をあらかじめ探し、そこにリガンドを結合さ せる
- リガンドは、回転・並進に加えて、回転可能な結合の二面角をすべて回転させて自由エネルギー (またはスコア)が最小となる構造(poseと呼ばれる)を探索
- Receptorの原子は通常動かさず、剛体として扱うことが多い

参考:ドッキングソフトウェア

- AutoDock Vina
  - http://vina.scripps.edu/
- DOCK
  - http://dock.compbio.ucsf.edu/
- Glide
  - http://www.schrodinger.com/Glide
- GOLD
  - http://www.ccdc.cam.ac.uk/solutions/csddiscovery/components/gold/
- AutoDock VinaとDOCKは無料、GlideとGOLDは有料
- いずれも化合物の並進・回転と二面角の自由度のみを考慮し、タンパク質は剛体として扱う

ドッキングシミュレーション実習

- AutoDock Vinaを用いてN1 neuraminidaseに
   阻害剤をドッキングする
  - 1. N1 neuraminidaseの結晶構造の取得
  - 2. 阻害剤構造の作成
  - 3. Cavity検出
  - 4. ドッキングシミュレーション
  - 5. 結果の解析

# 1. 結晶構造の取得

- 1. Chimeraを起動
- 2. 「File」→「Fetch by ID」でPDB IDに 「2HTY」を指定し「Fetch」
- 3. 「Select」→「Chain」→「A」でA鎖を選択
- File」→「Save PDB」で「Save selected atoms only」をチェックし、File nameに 「2HTY\_A.pdb」と指定しデスクトップに 保存
- 5. 「File」→「Close Session」の後、同様に PDB IDに「2HU4」を指定して「Fetch」し A鎖を「2HU4\_A.pdb」としてデスクトッ プに保存



# 2. 阻害剤構造の作成(1)

- 1. ブラウザでPubChem (https://pubchem.ncbi. nlm.nih.gov/)を開く
- 2. 「"oseltamivir carboxylate"」 と入力し検索
- 3. Compound Best Matchの CIDが449381であることを 確認し、これをクリック
- 4. 3D ConformerをSDF形式で デスクトップに保存
- 5. UCSF Chimeraで開く



ファイル名は Conformer3D\_CID\_449381.sdf

# 2. 阻害剤構造の作成(2)

- 6. 「Ctrl」キーを押しながらカルボキシル 基についている水素原子を左クリック し、この原子を選択
- 7. 「Actions」→「Atoms/Bonds」→「delete」 で削除
- 8. 「Tools」→「Structure Editing」→「AddH」 でアミノ基に水素原子を付加
- 9. 「Tools」→「Structure Editing」→「Add Charge」で電荷を計算(全電荷は+0)
- 10. 「Tools」→「Structure Editing」→ 「Minimize Structure」で構造最適化
- 11. 「File」→「Save Mol2」でデスクトップに 「ose.mol2」として保存



# 参考:化合物ライブラリ

- Available Chemicals Directory (ACD)
  - 商用化合物データベース
  - http://accelrys.com/products/collaborative-science/databases/sourcing-databases/bioviaavailable-chemicals-directory.html
- DrugBank
  - 医薬品とそのターゲットのデータベース
  - http://www.drugbank.ca/
- PubChem
  - NCBIが運営する化合物データベース
  - https://pubchem.ncbi.nlm.nih.gov/
- ZINC
  - USCFが運営する化合物データベース
  - http://zinc.docking.org/

#### 3. Cavity検出

- 薬剤が結合するタンパ ク質表面の窪みを検出 する
  - ここでは、GHECOMサー バを用いる (http://strcomp.protein. osaka-u.ac.jp/ghecom/)
  - Input PDBIDに「2hty」
  - 最も大きい窪みの中心: (-0.260, 78.567, 112.835)



# 参考: Cavity検出ソフトウェア

- SURFNET
  - http://www.ebi.ac.uk/thornton-srv/software/SURFNET/
  - タンパク質分子表面の"gap region"を検出
- PASS
  - http://www.ccl.net/cca/software/UNIX/pass/ overview.shtml
  - タンパク質分子表面のcavityを検出しランク付け
- Q-SiteFinder

- CH<sub>3</sub>プローブのエネルギー値に基づいてランク付け

4. ドッキングシミュレーション(1)

- 1. デスクトップに「docking」フォルダを作成し、2HTY\_A.pdb、 2HU4\_A.pdb、ose.mol2を移動
- 2. 講義のページから、vina.exeをダウンロードし、デスクトップに保存
- 3. Chimera  $\mathcal{C}^{\Gamma}$ File  $J \rightarrow \Gamma$ Close Session J
- File」→「Open」で、dockingフォルダに移動した、
   2HTY\_A.pdbを開く
- 5. 「Select」→「Residues」→「NDG」で糖を選択し、「Actions」 →「Atoms/Bonds」→「delete」で削除
- 6. 同様に水分子(残基名:HOH)を削除

# 4. ドッキングシミュレーション(2)

- 7. 「File」→「Open」で、ose.mol2を開く
- 8. 「Tools」→「Surface/Binding Analysis」→「Dock Prep」を開く
- 9. Molecules to prepで、「2HTY\_A」と「449381」が選択されているこ とを確認し、「Write Mol2 file」のチェックをはずして「OK」
- 10. Add Hydrogens for Dock Prepウインドウが現れるので、「OK」
- 11. Assign Charges for Dock Prepウインドウでは、Standard residuesに「Amber ff14SB」をOther residuesに「AM1-BCC」を指定し「OK」
- 12. Specify Net ChargesではCAに「+2」、 UNK (oseltamivir carboxylateのこと) に「+0」を指定し「OK」 (Warningが出るが無視して良い)



# 4. ドッキングシミュレーション(3)

- 13. 「Tools」→「Surface/Binding Analysis」→「AutoDock Vina」を開く
- 14. Output Fileでは、「Browse」ボタンを押し、dockingフォルダで、 「ose.pdbqt」を指定
- 15. Receptorに「2HTY\_A.pdb」、Ligandに「449381」を指定
- 16. Receptor search volume optionsを展開し、Centerに、「-0.260 78.567 112.853」を、Sizeに「20 20 20」を指定
- 17. Executable locationを展開し、「Local」を選択し、Path で「Browse」 ボタンを押し、デスクトップに保存した「vina.exe」を指定
- 18.「OK」をクリック→計算が始まる(1分ほどかかる)

参考:スコア関数

• 以下のcが小さくなるように複合体構造を最適化



- Xは、gauss1、gauss2、repulsion, hydrophobic、 hydrogen bondingの5種類
- 以下の式により、結合自由エネルギーを予測

 $s = \frac{c - c_{\text{intral}}}{1 + w_{\text{rot}} N_{\text{rot}}} \quad c_{\text{intral}} : c が 最 小 と なる モ デ ル の 分 子 内 相 互 作 用 の 値$ 

sと∆G<sub>bind</sub>の実験値が相関するようにw<sub>x</sub>を最適化

Trott & Olson J. Comput. Chem. **31**, 455 (2010).

#### 5. 結果の解析(1)

- 計算が終了すると結果 が自動的に表示される
- ViewDockウインドウに スコアの良い順にモデ ルが並んでいる
- モデルの行をクリックすると、表示されるモデルも切り替わる



Q ViewDock - Ci¥Users¥tterada¥Desktop¥170629¥ose.pdbqt − □ X												
<u>F</u> ile	<u>C</u> omp	ounds C <u>o</u>	<u>o</u> lumn	<u>Selection</u>	C <u>h</u> imera	HB	<u>B</u> onds	<u>M</u> ovie				
S	Score	RMSD l.b.	RMSD	u.b.								
V	-6.7	0.0		0.0								
V	-6.2	2.384		5.788								
v	-6.2	2.37	· · · ·	4.171								
v	-6.2	2.773		4.81								
V	-6.1	2.057		4.404								
V	-5.8	1.85		2.642								
V	-5.8	2.339		6.32								
V	-5.7	3.543		5.613								
v	-5.7	2.175	4	4.829								
					Chime	ra Mo	ndel #	3.1				
REM	ARK VI	active t	u: torsio	-0./	0.00	0	0.	000				-
REM	ARK s	tatus: ('	'A' fo	r Active;	'I' fo	r In	activ	e)				
REM	ARK	1 A	betwe	en atoms:	01_1	and	C3_9					
REM	ARK	2 A	betwe	en atoms:	01_1	and	C7_1	3				
REM	ARK	3 A T	betwe	en atoms:	N1_5	and	C1_7	17				
REM	ARK	4 A	betwe	en atoms: en atoms:	N1_5 N2_6	and	C2_8	.17				
	Change Compound State											
<ul> <li>Viable</li> </ul>			C C			eleted			O Purged			
										Hide	Quit	Help

# 5. 結果の解析(2)

- 結晶構造と比較する
  - 1. 2HU4\_A.pdbを開く
  - 2. 「Favorites」→「Model Panel」で449381を非表 示にする
  - 3. Model Panelで 2HTY\_A.pdbと 2HU4\_A.pdbを選択し、 「match」、「OK」
- どのモデルが正解に近いか



5位のモデルと結晶構造の比較

参考: Glideによるドッキング

1位の構造



5位の構造



水色:1位の構造 赤色:2HU4 灰色:5位の構造 **赤色:2HU4** 

#### ドッキングの創薬への応用

- 創薬の分野では薬剤候補化合物の探索に、化合物のライブラリから、標的タンパク質に強く結合する化合物を、大規模かつ効率的に探し出すhigh-throughput screening(HTS)がよく用いられる
- 化合物のライブラリの構築、結合のアッセイ系の確 立には膨大なコストがかかる
- 化合物の標的タンパク質への結合をコンピュータの 中で再現する(=ドッキングシミュレーション)ことで、 親和性の評価が可能→virtual screening

#### Virtual screening



#### 研究事例紹介

- 多剤排出トランスポータMdfAの立体構造変化のメカニズムの解析
  - Nagarathinam et al. Nat. Commun. 9, 4005 (2018).



#### ARTICLE

DOI: 10.1038/s41467-018-06306-x

OPEN

Outward open conformation of a Major Facilitator Superfamily multidrug/H<sup>+</sup> antiporter provides insights into switching mechanism

Kumar Nagarathinam<sup>1,2,9</sup>, Yoshiko Nakada-Nakura<sup>® 3</sup>, Christoph Parthier<sup>2</sup>, Tohru Terada<sup>® 4</sup>, Narinobu Juge<sup>5</sup>, Frank Jaenecke<sup>1</sup>, Kehong Liu<sup>3</sup>, Yunhon Hotta<sup>3</sup>, Takaaki Miyaji<sup>® 5</sup>, Hiroshi Omote<sup>6</sup>, So Iwata<sup>3,7</sup>, Norimichi Nomura<sup>® 3</sup>, Milton T. Stubbs<sup>1,2</sup> & Mikio Tanabe<sup>1,8</sup>

多剤排出トランスポータMdfA



細胞内(高pH)

### MdfAの立体構造(1)

- Chimeraを起動し、
   「File」→「Fetch by ID」
   で、PDB IDに「6GV1」を
   指定して「Fetch」
  - Outward open構造を安
     定化し、結晶化しやすく
     するために、細胞内側
     に抗体が結合している



# MdfAの立体構造(2)

- 2. 「Favorites」→ 「Command Line」でコ マンド入力フィールド を表示し、ここに 「split」と入力しEnter
- 3.「Favorites」→「Model Panel」でModel Panel を開き、「6gv1.pdb H」 と「6gv1.pdb L」を選択 し「close」





# MdfAの立体構造(3)

- 4. 「Actions」→「Focus」で 中央に表示
  - 細胞外側が開いた構造 をとっていることを確認



# 立体構造の比較(1)

- 細胞内側が開いたinward open構造は中国
   のグループにより決定されている
- 1. PDB IDに「4ZOW」を指定し「Fetch」



# 立体構造の比較(2)

- 2. 「Favorites」→「Model Panel」でModel Panel を開き、「6gv1.pdb A」 と「4ZOW」を選択し「 match」
- 3. MatchMakerのウィン ドウが開くので、「OK」
- 4. 「File」→「Open」からフ オルダMdfA\_MDにあ る「color.com」を開く



## 立体構造の比較(3)

- MdfAの2つのドメイン (N-lobe、C-lobe)のうち C-lobeを重ね合わせ
- Model PanelのSのカラ ムのチェックをオン・オ フすることで表示・非表 示を切り替えられる

😡 Model Panel	– 🗆 X
TD A S Name	add/edit note
0.1 S for 1.pdb A	attributes
1 Z Z 4ZOW	biological unit
	clipping
	close



# 立体構造の比較(5)

- 5. 「Tools」→「Structure Comparison」→「Morph Conformations」を選択
- 6. Morph Conformationsの ウィンドウで「Add」
- 7. 「6gv1.pdb A」と「4ZOW」を 選択し「Add」、「Close」
- 8. Morph Conformationsの ウィンドウで「Create」
- 9. 再生ボタンをクリック

Q Morph Conformations	_		$\times$	<del>_</del> _
Conformations				
				6gv1.pdb A
				<u>420W (#1)</u>
Add Remove	Up	Down		
Interpolation method:	corkscre	w		Add Cl
Interpolation rate:	linear			
Interpolation steps:	20			
Force Cartesian intermediate	es 🕅			
— 🥅 Minimize ————				
Minimization steps: 4 60	)			
	none			
	Keep	dialog up af	ter Create	
	Create Hide	Quit	Help	
Morph Conformations	_		×	MD Movie: M
			~	Eile Astiens D
6gv1.pdb A (#0.1)				
4ZOW (#1)				
				Playback speed: Islo
Add Remove		Down	1	Frame
			1	V
Interpolation method:	corkscr	ew		Postricted frame ra
Interpolation rate:	linear			Restricted frame ra
Interpolation steps:	20			
Force Cartesian intermediate	es 🗆			
=				
- Minimize				
Minimization steps: 4 60				
	,			
Action on Create:	none			

Create Hide Quit Help



😡 MD Movie: Molec	- 🗆 X				
File Actions Per-Frame	e Analysis				
	· 🔽 Loop				
Playback speed: slower	faster				
Frame 1 of 21	Step size 1				
$\bigtriangledown$					
1	21				
Restricted frame range: 1 to 21					
	Hide Quit Help				

53

# 研究の目的

- Morph Conformationsの結果はあくまで想像
- 立体構造変化のメカニズムは?
- H⁺/薬剤の対向輸送のメカニズムは?

分子動力学シミュレーションを用いて明らかにする

方法

- Outward open構造、Inward open構造をそれ
   ぞれ水和した脂質二重層に埋め込む
- N-lobeに存在する2つの酸性残基(E26、D34)
   が輸送活性に重要であることが知られているので、これらについて異なるプロトン化状態で分子動力学シミュレーションをそれぞれ実行
- 立体構造変化を追跡する

# プロトン化状態



# 脂質二重層への埋め込み(1)

- 1. RCSB PDBの4ZOWのエ ントリのページで「OPMI をクリック
- 2. OPM (Orientations of Proteins in Membranes) のページに移動
- 3. Download Fileのリンク からPDBファイルをダウ ンロードしデスクトップに 保存



- Class: Alpha-helical polytopic (116 superfamilies) Superfamily: Major Facilitator Superfamily (MFS) (9
- families) 2.A.1 (TCDB) & CL0015 & Family: Drug/proton antiporter (4 proteins) 2.A.1.2
- (TCDB) @ PF07690 @ PDBsum @ Species: Escherichia coli (279 proteins)
- Localization: Bacterial Gram-negative inner membrane (564 proteins)

#### 4zp0 >> Multidrug transporter MdfA, structure 1

Hydrophobic Thickness 29.8 ± 1.3 Å or Depth Tilt Angle 10 ± 0° ∆Gtransfer -77.2 kcal/mol Links to 4zp0 PDB Sum @, PDB @, SCOP @, MSD &, MMDB &, Encompass & subunit (N terminus cytoplasmic Topology side Resolution 2.00 Primary PDB 47n0 represention

**Other PDB entries** representing this 4zow, 4zp2, 6euq structure

Structures

Number of TM Secondary 12

Classification: TF

Organism(s): Esc Expression Syste Mutation(s): 1

Deposited: 2015-Deposition Autho



57

# 脂質二重層への埋め込み(2)

- 4. Chimeraで「Files」→ 「Close Session」を選び 初期化
- 5. 「Files」→「Open」を選 択し「4zp0.pdb」を開く
- 6. 「Actions」→ 「Atoms/Bonds」→ 「show」を選択



#### 脂質二重層への埋め込み(3)

- ・ 膜タンパク質の結晶構造そのものには、そのタンパク質がどのように脂質二重層に埋め込まれているかの情報が含まれていない
- ・
   ・
   指質二重層に埋め込まれている領域は疎水性
   に
   富んでいるため、
   立体構造から予測できる
- OPMはPDBに登録された構造について、脂質二 重層にどのように埋め込まれるかを予測しデー タベース化している

# 脂質二重層への埋め込み(4)

- 実際にタンパク質を脂質二 重層に埋め込むには CHARMM-GUIなどを用いる
  - <u>http://www.charmm-gui.org/</u>
- 「File」→「Open」で MdfA\_MDフォルダにある 「step5\_assembly.pdb」を 開く
- 2. 「File 」→「Open」で MdfA\_MDフォルダにある 「color2.com」を開く



分子動力学シミュレーションの実施



# トラジェクトリの観察

- 1. 「File」→「Close Session」で初期化
- 2. 「Tools」→「MD/Ensemble Analysis」 →「MD Movie」を開く
- 3. Trajectory formatに「Amber」を指定
- 4. PrmtopにMdfA\_MDフォルダにある 「leap\_nowat.top」を指定
- 5. Trajectoryで「Add」をクリックし、 MdfA\_MDフォルダにある「md.crd」 追加し「OK」
- 6. 「File」→「Open」でMdfA\_MDフォル ダにある「color3.com」を開く







Oo (E26<sup>-</sup>/D34p)

#### 立体構造分布



#### Occluded構造

- Outward open構造から出 発したシミュレーション、 Inward open構造から出発 したシミュレーションのいず れにおいても、D34をプロト ン化することで、細胞外側、 細胞内側が共に閉じた構 造(Occluded)に遷移する
- ● 最終構造からのRMSDは互いに1.5 Å以下
   →ほぼ同一の状態



#### 立体構造変化メカニズム(1)



## 立体構造変化メカニズム(2)

- 細胞外側に酸性残基が、
   細胞内側に塩基性残基
   が多く分布
- 細胞外側に近いD34が プロトン化することで、 N-lobe、C-lobe間の静電 反発が弱まり、occluded 構造に移行しやすくなる





- 2HTYのA鎖に対してoseltamivir carboxylateの ドッキングを行い、複合体の結晶構造(2HU4 のA鎖)に最も近いモデルのランクとスコアの 値を報告せよ
- また、そのモデルについて、結晶構造と重ね
   合わせて比較した図を作成せよ
- ランク1位のモデルについて、同様な図を作成し、なぜそのモデルが良いスコアを示しているか考察せよ

#### 課題の提出

- ランクとスコア、考察を本文に記したメールを 寺田宛tterada@iu.a.u-tokyo.ac.jpに送ること
- 図(結晶構造に最も近いモデルとランク1位の モデルの2つ)のファイルをこのメールに添付 すること
- その際件名は「分子モデリング課題」とし、本 文に氏名と学生証番号、受講生IDを明記する こと