

Ramachandran Plot ペプチド結合は電子が非局在化した 共鳴構造を取る ことにより、窒素とカルボニル炭素との間の結合が 二重 結合性を持つので自由回転が制限され、ペプチド結合 を形成している炭素、酸素、窒素、水素の各原子とペ プチド結合をはさむ二つの α 炭素は同一平面上に並 ភី Φとψの角度を二次元プロットしたのがRamachandran Plotで、ほとんどの領域では近 接した原子間の衝突が起こる。衝突しない領域のほとんどは、二次構造が取る領域と よく一致している。 +180 +180 Beta strands 120 120 60 60 Left-handed Ψ -60 -60 helix (very rare) -120 -120 **Right-handed** helix (common) -180-180 -120 -60 60 120 +180 -180 -120 -60 0 0 60 120 +180 ¢. Ó モデル構築の流れ ←単粒子解析の際に出てくるFSCの Map analysis 結果を使えば良いので特に必要はな (Phenix.mtriage) い。 ←側鎖の電子密度が確認できるよ Map improvement うであれば不要(今回は、単粒子 (Phenix.auto sharpen) 解析のマップをそのまま使用) Novel structure Known structure (相同性、サブユニットの違い等) de novo modeling Rigid body fitting (Chimera, gmfit等) (Phenix.map to model)

Manual model building

(Coot)

Validation

(Phenix.molprobity)

Deposition

Refinement

(Phenix.real space refine)

Ramachandran Plot



...

ペプチド結合は電子が非局在化した共鳴構造を取る ことにより、窒素とカルボニル炭素との間の結合が二重 結合性を持つので自由回転が制限され、ペプチド結合 を形成している炭素、酸素、窒素、水素の各原子とペ プチド結合をはさむ二つのα炭素は同一平面上に並 ぶ。





Phenix プロジェクトを作る(計算結果の保存先などの指定)









Coot

<u>Cootによるモデル構築の流れ</u>

1)INX-6のモデルを見て、今見ている電子密度がINX-6分子のどの部分に相当するのかを電子密度を元に考えて正しいアミノ酸残基に置換する。

2) 正しいアミノ酸残基番号に置換する。

*低分解能で自動構築したモデルでは側鎖のアサインが難しく、アミノ酸残基番号 も正しくない場合が多い。

3)ループなど、主鎖が途中で切れている場合は、アミノ酸残基を挿入して繋げていく。

4) α-helixやβ-シートと思われる電子密度にモデルがない場合は、Cootの自動で 二次構造を配置する機能を利用する(Place Helix Here等)。

5)モデルを配置したら、Real Space Refineの機能を使って精密化する。 *マップの分解能が低く、Refinementをすると二次構造が崩れてしまう場合は、 Ramachandran Restraintsで制限を掛けながら行う方が良い。また、モデル構築の 際は常にCootのRamachandran Plotを確認しながら作業を進める。

Coot

<u>アミノ酸残基の置換</u>

1)まずは、電子密度の形状から、電子密度がINX-6分子のどの部分に相当するのかを判断する。

2)判断が難しい場合で、他の似た分子がPDBに登録されている場合は、それを重ね 合わせて表示させてみる(Chimeraやgmfitでフィットさせたモデルを使用する)。



Coot

Coot アミノ酸残基の置換 Draw Measures Validate HID About E X Go To Atom .. Go To Atom. Define an Atom for Centering: ■ Display Manager. Draw -> Go ToFAtom… (2) map_to model.pdbを選択M koushuukai/MapToM(map to model.pdd.pdp - Molecule Display only Active Shift+D 0 Undo Last Navigation U Chain Update from Current Postion Centre Atom Label.. Residue Number ③ map to model.pdbのU分子の Sequence View Anisotropic Atoms. N末端(1番)CAを選択 CA Atom Name Cell & Symmetry. Next Residue N Previous Residue Additional Representation... RCS Ghost Control. Chains d Spin View On/Off ▶ Chain U ←ここから選んでも良い Rock View On/Offap to model.pdb Chain N Screenshot Seneric Display Objects... Chain B • Stereo Clipping. - Crosshairs. **F** 4 € Zoom. Apply 💥 Close map_to_model.pdbのU分子のN末端を ④ Applyをクリック 画面のセンターに表示

<u>アミノ酸残基の置換</u> 105TYR/D 104TYR/D 105TYR/D 105GLN/D 105GLN/D 105GLN/D 105GLN/D 105GLN/D 105Z GLN/U 2GLN/U 2GLN/U そう し 携 : 6kfh.pdb 徳 : map_to_model.pdb

Realspace refinmentで修正できない場合は削除してモデル構築し直す。

1TYR/U = 105TYR/D

Real space refinementで 1TYR/Uを選択して摘んで 修正する。

以降27番目の残基までは 配列も合っているのでreal space refinementを使って 修正していく。

側鎖が合いにくい場合は Rotamersで側鎖の位置を 合わせる(高分解能のMap ではAuto fit rotamerが便 利)。





Fit Loop Map Sharpening/Blurring. ③指定した領域のアミノ酸配列を入力 Map Skeleton.. Match: 😁 Counts: Residues 9 Sequence: 9 counts match t NCS Maps.. Autofit the mutated residues? Frames/Sec.. Scripting. Mutate 🛛 🎇 Cancel @ Run Script.. Autofit … 8. Ligand Builder ④Mutateをクリック をチェックしておくと置換後に側鎖を電 子密度に合わせてくれる(今回くらいの 分解能では不向きかも) 30 35 40 45 50 →置換後にReal space refinement RLNSRVTVVILAVSSALLLSSH

GLN and ASN B-factor Outliers 2 Rotamer analysis -120 **C**? Density fit analysis Probe clashes -180 NCS Differences 180 -120 120 -60 Highly coordinated waters. Pukka Puckers...? Alignment vs PIR. Apply Outliers Only Selection //* In Preferred Regions: 2598 (84.49%) In Allowed Regions: 460 (14.96%) Outliers: 17 (0.55%) Real Space Refinementの際にこの数値が 悪くならないように注意する Preferred Region + Allowed Region = 100% 🛹 ок X Cancel

なることが望ましい。



Calculate Draw Measures Validate	😑 😑 🖾 Other Modellin
🤌 Model/Fit/Refine F5	Find Waters
SSM Superpose	8. Find Ligands
LSQ Superpose	Find Secondary Struct
Mutate Residue Range Align & Mutate	S Build Nucleic Acid.
Move Molecule Here	Cis <-> Trans
Fit Loop	C-alpha Baton Mode.
Map Skeleton	Ca Zone -> Mainchai
🇄 NCS Maps	Add OXT to Residue.
(7) Frames/Sec	Multi-Residue Torsio
Run Script	Reverse Direction
8. Ligand Builder	Place Helix Here
①Other Modelling Tools をクリック	2 Place Helix Here
	をクリッタal DNA/RNA
	Base Pair
	Choose "Undo" Molecul
	2% CI

逆向きのhelixも表示される場合があるが、不要な方は Display manager から削除しておく。正しい方はReal space refinement ->アミノ酸残基を置換-> 再度Real space refinement

ose



Calculate Draw Measures Validate Model/Fit/Refine F5 🖗 Other Modelling Tool: SSM Superpose. LSQ Superpose ... Mutate Residue Range Align & Mutate... Move Molecule Here. Fit Loop Map Sharpening/Blurring. Map Skeleton. K NCS Maps. Frames/Sec. Scripting. PRun Script. 8. Ligand Builder 1)Other Modelling Tools をクリック

> 逆向きのhelixも表示される場合があるが、不要な方は Display manager から削除しておく。正しい方はReal space refinement ->アミノ酸残基を置換-> 再度Real space refinement

😑 😑 🔿 📉 Other Modellin...

Find Waters.

8. Find Ligands.

#Find Secondary Structure.

Build Nucleic Acid.

Cis <-> Trans

Ca Zone -> Mainchain

C-alpha Baton Mode.

Add OXT to Residue.

Multi-Residue Torsion

Reverse Direction.

2 Place Helix Here

Base Pair.

Choose "Undo" Molecule.

💥 Close

トクリックal DNA/RNA.

Place Helix Here

5











Phenix

Comprehensive validation (Cryo EM)

Favorites	Compremensive Validation (CryoEM) (Project: EM_BG)
Data analysis	🔥 ? 😳 😣 🤒
Experimental phasing	Preferences Help Run Abort Ask for help
Molecular replacement	
Model building	Job title :
Refinement	
CryoEM	input
Mtriage Analyze quality of maps in CCP4 format	Pre path Pormat Lara type
Real-space refinement Automated refinement using real-space maps (Cryo-EM, X-ray,)	
Comprehensive validation (CryoEM) Model quality assessment, including real-space correlation, for CryoEM structures	精密化したpdbとmapファイルを追加 Add file Remove file
X Autosharpen Map Tool for sharpening a map	Options
Dock in map Tool for docking a model in to map	Run : 💟 model 🔽 data 💟 model_vs_data Resolution : Scattering table : electron
Map to Model Model-building into cryo-EM and low-resolution maps	Ignore symmetry conflicts
X Map Symmetry Tool for determining the symmetry in a map	分解能を入力

Runをクリック