

インシリコ創薬による
ドラッグデザイン パッケージ ソフトウェア

MolDesk Basic

Ver.1.1.104

(モルデスク ベイシック)

マニュアル



株式会社 情報数理バイオ

目次

1. 動作環境	8
2. インストール	8
2.1. Windows.....	8
2.1.1. MolDesk Basic のインストール.....	8
2.1.2. MolDesk Basic のアンインストール.....	9
2.2. Linux.....	9
2.2.1. MolDesk Basic のインストール.....	9
2.2.2. MolDesk Basic のアンインストール.....	9
2.3. Mac	10
2.3.1. MolDesk Basic のインストール.....	10
2.3.2. MolDesk Basic のアンインストール.....	10
3. ライセンス認証.....	11
3.1. ライセンスファイル入力.....	11
4. マニュアル.....	12
4.1. 画面構成	12
4.2. コマンドボタン一覧.....	14
4.3. プロジェクト	20
4.4. プロジェクトの作成.....	20
4.4.1. [PDB]	21
4.4.2. [TEST]	22
4.4.3. [File] - [New Project].....	22
4.4.4. [File] - [Open Molecular File]	23
4.4.5. [File] - [Open Molecular File as list (Numerous Molecules)]	24
4.5. プロジェクトの読み込み.....	26
4.5.1. [File] - [Open Project]	26
4.5.2. [File] - [Import]	27
4.6. プロジェクトの保存.....	27
4.6.1. [File] - [Save As]	28
4.6.2. [File] - [Copy Project].....	30
4.6.3. [File] - [Export]	30
4.7. 系全体の PDB ファイル出力.....	31
4.7.1. [File] - [Export PDB]	31
4.8. 系全体の mmCIF ファイル出力.....	31
4.8.1. [File] - [Export mmCIF].....	31

4.9.	系全体の TPL ファイル出力	32
4.9.1.	[File] - [Export TPL]	32
4.10.	複数分子のファイル出力	32
4.11.	個別分子のファイル出力	33
4.12.	3D 表示画像ファイル出力	33
4.12.1.	[File] - [Export Image]	33
4.13.	トラジェクトリファイル入出力	34
4.13.1.	[File] - [Import Trajectory]	34
4.13.2.	[File] - [Export Trajectory]	36
4.14.	終了方法	36
4.14.1.	[File] - [Quit]	36
4.14.2.	プロジェクトの終了	37
4.15.	分子構造の 3D 表示	37
4.15.1.	マウス操作	37
4.15.2.	分子・チェーン・残基・原子の選択	38
4.15.3.	Select メニューによる原子（団）の選択	39
4.15.4.	表示モデルの選択	40
4.15.5.	Surface (EDTSurf) 表示モデル	40
4.15.6.	Surface (eF-site) 表示モデル	43
4.15.7.	Surface (eF-surf / eF-seek) 表示モデル	45
4.15.8.	Label 表示モデル	46
4.15.9.	水素結合表示モデル	47
4.15.10.	SS 結合表示モデル	48
4.15.11.	非極性水素の非表示	48
4.15.12.	水素表示・非表示	48
4.15.13.	色の付け方	49
4.15.14.	クリップの方法	49
4.15.15.	実行コマンドの UNDO	50
4.15.16.	マウス選択の UNDO	50
4.15.17.	選択の解除	50
4.15.18.	選択の確認	50
4.15.19.	センターリング	50
4.15.20.	座標軸の表示	50
4.15.21.	Fog 表示	51
4.15.22.	投影モード	51
4.15.23.	ステレオ表示	51

4.15.24.	3D 表示の保存.....	51
4.15.25.	jV コマンドの実行.....	51
4.16.	ドッキング計算全般	52
4.17.	ドッキング計算 1 (全自動)	53
4.17.1.	mmCIF / PDB ファイルをインターネット経由で読み込む	54
4.17.2.	全自動ドッキング.....	54
4.17.3.	受容体とリガンドの分子を選ぶ.....	54
4.17.4.	ポケットを作成する	55
4.17.5.	結果の確認	57
4.17.6.	結果の保存	58
4.18.	ドッキング計算 2 (1 つのリガンド)	59
4.18.1.	タンパク質の mmCIF / PDB ファイルを読み込む	59
4.18.2.	化合物の mol2 ファイルを読み込む.....	60
4.18.3.	ポケット作成.....	61
4.18.4.	プローブ点の削除.....	64
4.18.5.	ドッキング計算	64
4.18.6.	ドッキング計算 詳細設定	66
4.19.	ドッキング計算 3 (複数のリガンド)	70
4.19.1.	タンパク質の mmCIF / PDB ファイルを読み込む	70
4.19.2.	ポケット作成.....	70
4.19.3.	入力分子の 3 次元化.....	70
4.19.4.	3 次元化した分子ファイル	73
4.19.5.	ドッキング計算	75
4.20.	ドッキング計算 4 (ポケット探索)	77
4.20.1.	PDB ファイルを読み水素原子・電荷を付加.....	77
4.20.2.	ポケット探索.....	78
4.20.3.	ドッキング計算	80
4.21.	Molsite によるポケット探索・ドッキング計算	81
4.21.1.	PDB ファイルを読み水素原子・電荷を付加.....	81
4.21.2.	Molsite によるポケット探索	83
4.21.3.	Molsite によるポケット探索の並列数・時間.....	84
4.21.4.	ドッキング計算	85
4.22.	ドッキング計算 5 (NMR 実験データ)	87
4.22.1.	タンパク質の PDB ファイルを読み込む.....	87
4.22.2.	化合物の mol2 ファイルを読み込む.....	88
4.22.3.	ポケット作成.....	89

4.22.4.	NMR 実験データの入力	90
4.22.5.	NMR 実験データの GUI 入力	92
4.22.6.	NMR 実験データのファイル入力	92
4.22.7.	NMR 実験データによるドッキング計算	94
4.22.8.	NMR 実験データによるドッキング計算 詳細設定	96
4.23.	手動ドッキング計算	98
4.23.1.	mmCIF / PDB ファイルをインターネットで読み込む	98
4.23.2.	水素原子・電荷の付加	98
4.23.3.	手動ドッキング	100
4.24.	化合物編集	101
4.24.1.	ファイルによる化合物の読み込み	101
4.24.2.	インターネットによる化合物の読み込み	101
4.24.3.	テンプレートによる化合物の読み込み	102
4.24.4.	水素原子の付加と削除	102
4.24.5.	化合物編集時のエラー	104
4.24.6.	化学構造の付加	105
4.24.7.	原子の置換	106
4.24.8.	原子の削除	106
4.24.9.	結合の挿入、結合次数の変更	107
4.24.10.	電荷計算	107
4.24.11.	構造最適化	108
4.24.12.	原子の抽出	109
4.24.13.	原子の挿入	110
4.24.14.	結合の回転	111
4.24.15.	結合の削除	112
4.24.16.	原子（団）の移動と回転	113
4.25.	化合物の 3 次元化	114
4.25.1.	化合物の 3 次元化	114
4.26.	化合物の 2D エディター	123
4.26.1.	JChemPaint の起動	123
4.27.	タンパク質編集	125
4.27.1.	末端処理	125
4.27.2.	水素原子の付加と削除	125
4.27.3.	S-S 結合の生成と削除	126
4.27.4.	欠損残基の削除	126
4.27.5.	残基の変換	126

4.28.	水中での MD 計算 1	130
4.28.1.	PDB ファイルをインターネット経由で読み込む.....	130
4.28.2.	全自動 MD 計算	130
4.28.3.	トラジェクトリ解析 (GROMACS で MD 計算した場合)	139
4.28.4.	トラジェクトリ解析 (GROMACS 以外で MD 計算した場合)	151
4.28.5.	3D 動画表示とファイル出力.....	152
4.29.	水中での MD 計算 2	154
4.29.1.	タンパク質と化合物の準備、水素原子・電荷の付加	154
4.29.2.	溶媒水・イオンの付加 (周期的境界条件)	154
4.29.3.	エネルギー極小化計算.....	155
4.29.4.	エネルギー極小化計算結果の確認	156
4.29.5.	MD 計算.....	157
4.30.	膜タンパク質系の作成.....	159
4.30.1.	膜タンパク質の入力	159
4.30.2.	膜タンパク質(+ 糖鎖 + 金属)+ 脂質 2 重膜の系作成	160
4.30.3.	膜タンパク質(+ 糖鎖 + 金属)+ 脂質 2 重膜系 + 水 + 中和イオンの系作成 163	
4.31.	GROMACS での MD 計算	164
4.31.1.	[Preference] – [Molecular dynamics] の設定	164
4.31.2.	エネルギー極小化計算.....	165
4.31.3.	MD 計算.....	166
4.31.4.	ユーザの入力ファイルによるグラフ表示.....	169
4.32.	全自動計算	175
4.32.1.	[Auto Minimize]	176
4.32.2.	[Auto Solvate and Minimize]	176
4.32.3.	[Auto Dynamics].....	176
4.32.4.	[Auto Solvate and Dynamics]	176
4.32.5.	[Auto Docking]	177
4.33.	Preference の設定	178
4.33.1.	Molecular Dynamics	179
4.33.2.	Screening.....	180
4.33.3.	Docking	180
4.33.4.	H Bond	180
4.33.5.	3D View	182
4.33.6.	Molecule	183
4.33.7.	Internet	185

4.33.8.	Other	186
5.	コマンド一覧	187
6.	myPresto について	187

1. 動作環境

本アプリケーションは以下の環境で動作します。

OS

- Windows 11 / 10
- Linux (64bit)
- macOS 10.11 以上 ※

※ Mac の動作可能なハード : MacBook Air (11-inch, Early 2014) 以上。
Apple silicon 版は Rosetta 2 による動作。

2. インストール

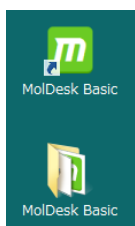
2.1. Windows

2.1.1. MolDesk Basic のインストール

以下の起動ファイルをダブルクリックすると、インストールが始まります。

環境	使用するインストーラ
Windows 64bit	moldesk_basic_64_setup_1.1.104.exe

- Windows へのインストールの際、「Windows SmartScreen は認識されないアプリの起動を停止しました。***」と表示されることがあります。その場合は「詳細情報」を選択して「実行」ボタンを選択するとインストールできます。
- 古いバージョンの MolDesk がインストール済みの場合は、古いバージョンをアンインストールしてから新しいバージョンをインストールしてください。



インストール完了後、デスクトップに MolDesk Basic 起動アイコンと MolDesk Basic フォルダが作成されます。

MolDesk Basic フォルダには以下のファイルやフォルダが含まれます。

 sample	サンプル入力ファイル
 MolDesk Basic	MolDesk Basic 起動アイコン
 MolDesk_Basic_ver.1.1_Manual.pdf	マニュアル
 MolDesk_Basic_ver.1.1_Manual_en.pdf	マニュアル英語版
 MolDesk_Basic_ver.1.1_QuickManual.pdf	クイックマニュアル
 MolDesk_Basic_ver.1.1_QuickManual_en.pdf	クイックマニュアル英語版
 uninstall MolDesk Basic	アンインストール実行アイコン

2.1.2. MolDesk Basic のアンインストール

アンインストールアイコンをダブルクリックして実行するか、コントロールパネルの「プログラムと機能」から Windows 標準の方法でアンインストールします。

2.2. Linux

2.2.1. MolDesk Basic のインストール

MolDesk_Basic_Linux64_1.1.104.tar.gz を任意の領域に展開した後、以下の起動ファイルをダブルクリックします。MolDesk が起動します。

環境	起動ファイル
Linux 64bit	MolDesk_Basic_Linux64 / MolDesk

- 古いバージョンの MolDesk がインストール済みの場合は、古いバージョンをアンインストールしてから新しいバージョンをインストールしてください。
- Linux のデスクトップ環境が Unity の場合、Unity の不具合により MolDesk が正常に動作しません。MolDesk を使用する場合、デスクトップ環境を **GNOME** に変更してください。

2.2.2. MolDesk Basic のアンインストール

インストール時に展開した MolDesk_Basic_Linux64 フォルダを削除します。
プロジェクトを残しておきたい場合は、保存したプロジェクトのファイルを削除しないよ

うご注意ください。

2.3. Mac

2.3.1. MolDesk Basic のインストール

インストーラー (MolDesk_Basic_Mac_1.1.104.pkg) を実行し、ウィザードの指示に従ってインストールして下さい。

- インストーラー起動時、「～は開発元が未確認のため開けません。」という旨の警告が表示される場合は、インストーラーファイルを右クリックし、コンテキストメニューの「開く」を選択して実行して下さい。
- macOS 15 以降の場合は、警告を閉じた後に Mac の「システム設定」>「プライバシーとセキュリティ」を開き、表示されているアプリのブロック通知から「このまま開く」を選択してください。

以下の 2 つがインストールされます。インストール先は変更可能です

インストール物	デフォルトのインストール場所
“MolDeskBasic.app” (実行ファイル)	/Applications
“MolDesk Basic” フォルダ (マニュアル, サンプルデータ 一式)	/Library

2.3.2. MolDesk Basic のアンインストール

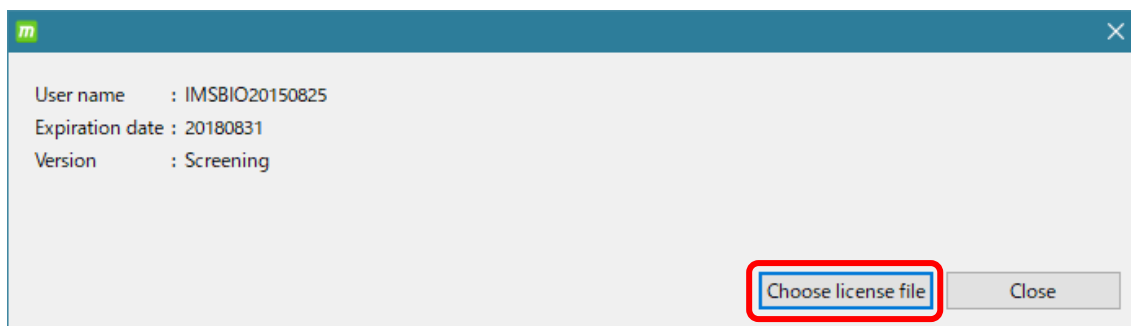
インストールされたファイル/フォルダをゴミ箱にドラッグ&ドロップ、もしくは右クリックし、コンテキストメニューの「ゴミ箱に入れる」を選択して削除します。

3. ライセンス認証

3.1. ライセンスファイル入力

インストールだけでは MolDesk は使用不可であり、ライセンス認証後、使用できるようになります。ライセンス認証の手順を以下に示します。

[Help] - [Activate License] メニューを選択すると、以下のダイアログが表示されます。



[Choose license file] を選択して、ライセンスファイルを読み込みます。

読み込みが完了すると、以下が表示されます。

[User name] : ライセンスファイルに記入されたユーザ名・ライセンス情報などを表示

[Expiration date] : ライセンス期限を表示、永久ライセンスの場合は「-」

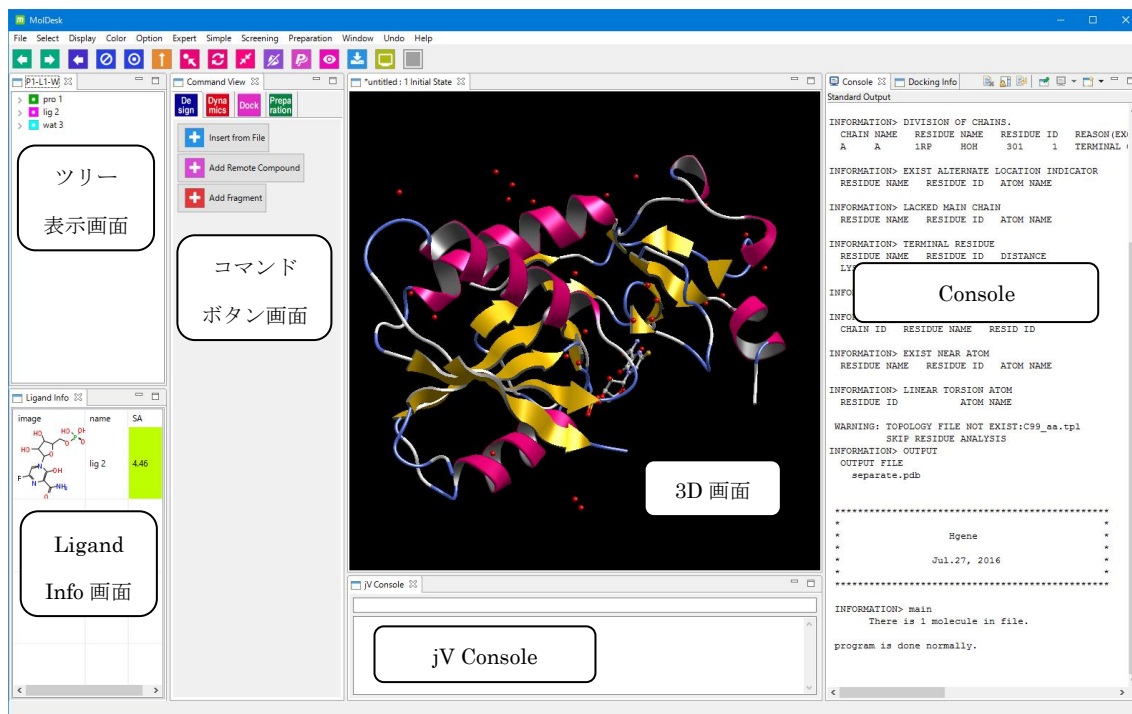
[Version] : バージョン名 MolDesk Basic のライセンスの場合は Basic

 MolDesk Screening のライセンスの場合は Screening

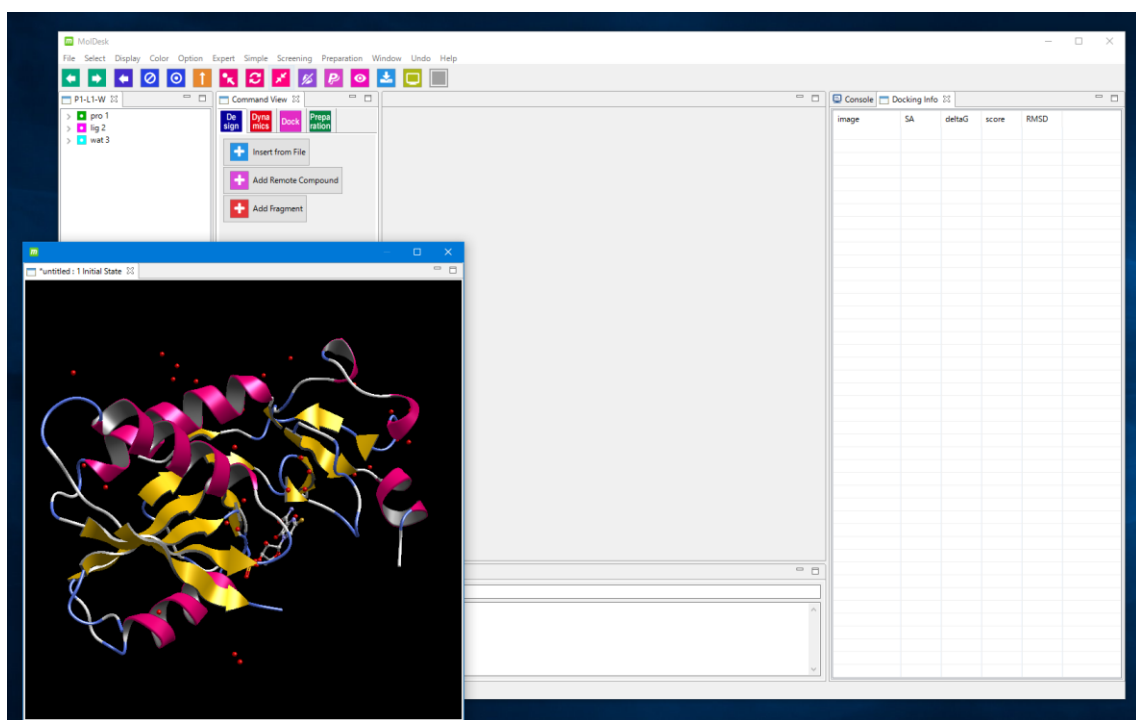
4. マニュアル

4.1. 画面構成

MolDesk Basic の画面は複数のタブから構成されます。



タブの境界上でドラッグすると、各領域の幅を変えることができます。



タブをメイン画面の外にドラッグして、大きく表示することもできます。

タブを閉じるには、タブの×印をクリックします。

閉じたタブを開くには、以下のメニューを実行します。

[Window] - [Tree View]

[Window] - [Command View]

[Window] - [Console]

[Window] - [jV Console]

[Window] - [MD Analysis]

[Window] - [Ligand Info]

[Show All View]  をクリックすると閉じたタブがすべて復元されます。

一回変更したレイアウトは保存され、次回起動時にも保持されます。

※ 画面表示をリセットしたいときは、[Reset All View] を実行して再起動してください。このとき、[Help] - [Preference] でユーザが設定した各種 preference 値もデフォルト値に戻りますのでご注意ください。

4.2. コマンドボタン一覧

コマンドボタン画面のコマンドボタンを以下に示します。詳細説明があるものについて、「説明」に該当セクションを示しました。



[Design] – Other

コマンドボタン	説明	表示条件
 [Copy]	コピー	分子・チェーン・残基・原子が選択された時
 [Insert From File]	4.4.3	常に表示
 [Add Remote Compound]	4.4.3	常に表示
 [Add Fragment]	4.4.3	常に表示
 [Delete Molecule]	削除	分子・チェーン・残基・原子が選択された時
 [Add Hydrogens]	4.27.2	分子・チェーン・残基・原子が選択された時
 [Delete Hydrogens]	4.27.2	分子・チェーン・残基・原子が選択された時
 [Cap with ACE and NME]	4.27.1	タンパク質が選択された時
 [Create S-S Bond]	4.27.3	タンパク質が選択された時
 [Break S-S Bond]	4.27.3	タンパク質が選択された時
 [Delete Residue without Calpha]	4.27.4	タンパク質が選択された時
 [Mutate Residue]	4.27.5	タンパク質が選択された時
 [Delete]	4.24.8	分子・チェーン・残基・原子が選択された時

 [Move]	4.24.16	分子・チェーン・残基・原子が選択された時
--	---------	----------------------



[Design] – Ligand

コマンドボタン	説明	表示条件
 [Copy]	コピー	分子・チェーン・残基・原子が選択された時
 [Insert From File]	4.4.3	常に表示
 [Add Remote Compound]	4.4.3	常に表示
 [Add Fragment]	4.4.3	常に表示
 [Delete Molecule]	削除	分子・チェーン・残基・原子が選択された時
 [Add Hydrogens]	4.27.2	分子・チェーン・残基・原子が選択された時
 [Delete Hydrogens]	4.27.2	分子・チェーン・残基・原子が選択された時
 [Partial Charge]	4.24.10	化合物が選択された時
 [Clean Geometry]	4.24.11	化合物が選択された時
 [Delete]	4.24.8	分子・チェーン・残基・原子が選択された時
 [Move]	4.24.16	分子・チェーン・残基・原子が選択された時
 [Extract Atom]	4.24.12	原子が選択された時
 [Connect Fragment]	4.24.6	原子が選択された時
 [Change Element]	4.24.7	原子が選択された時

 [Delta G]	構造最適化	化合物が選択された時
---	-------	------------



[Design] – Lig2

コマンドボタン	説明	表示条件
 [Torsion]	4.24.14	2 原子が選択された時
 [Change Bond Order]	4.24.9	2 原子が選択された時
 [Delete Bond]	4.24.15	2 原子が選択された時
 [Insert Element]	4.24.13	2 原子が選択された時



[Dynamics]

コマンドボタン	説明	表示条件
 [Insert From File]	4.4.3	常に表示
 [Delete Molecule]	削除	分子・チェーン・残基・原子が選択された時
 [Add Hydrogens]	4.27.2	分子・チェーン・残基・原子が選択された時
 [Partial Charge]	4.24.10	化合物が選択された時
 [Delete]	4.24.8	分子・チェーン・残基・原子が選択された時
 [Solvate]	4.29.2	常に表示
 [Global Minimize]	4.29.3	常に表示

 [Global Dynamics]	4.29.5	常に表示
 [Auto Minimize]	4.32.1	常に表示
 [Auto Solvate and Minimize]	4.32.2	常に表示
 [Auto Dynamics]	4.32.3	常に表示
 [Auto Solvate and Dynamics]	4.32.4	常に表示
 [Build Membrane]	4.30	タンパク質が選択された時
 [Solvate Membrane]	4.30	[Build Membrane]が実行された後

[Dock]

コマンドボタン	説明	表示条件
 [Insert from File]	4.4.3	常に表示
 [Delete Molecule]	削除	分子・チェーン・残基・原子が選択された時
 [Add Hydrogens]	4.27.2	分子・チェーン・残基・原子が選択された時
 [Partial Charge]	4.24.10	化合物が選択された時
 [Delete]	4.24.8	分子・チェーン・残基・原子が選択された時
 [Make Pocket]	4.18.3	常に表示
 [Find Pocket]	4.20.2	常に表示
 [Select Receptor Molecule]	受容体の選択	常に表示

 [Docking]	4.18.5	常に表示
 [Docking NMR]	4.22.4	常に表示
 [Auto Docking]	4.17.2	常に表示



[Screening]

コマンドボタン	説明	表示条件
 [Insert From File]	4.4.3	常に表示
 [Delete Molecule]	削除	分子・チェーン・残基・原子が選択された時
 [Add Hydrogens]	4.27.2	分子・チェーン・残基・原子が選択された時
 [Partial Charge]	4.24.10	化合物が選択された時
 [Delete]	4.24.8	分子・チェーン・残基・原子が選択された時
 [Make Pocket]	4.18.3	常に表示
 [Find Pocket]	4.20.2	常に表示
 [Select Receptor Molecule]	受容体の選択	常に表示
 [MTS / Docking score ranking]	MolDesk	常に表示
 [ML-MTS]	Screeningの機能	常に表示
 [ML-DSI]	(MolDesk Basic では	常に表示
 [MVO Screening]	使用不可)	常に表示

 [Topology Graph Similarity]		常に表示
 [Substructure Search]		常に表示
 [Predict Activity]		常に表示

 [Preparation]

コマンドボタン	説明	表示条件
 [Delete Molecule]	削除	分子・チェーン・残基・原子が選択された時
 [Add Hydrogens]	4.27.2	分子・チェーン・残基・原子が選択された時
 [Partial Charge]	4.24.10	化合物が選択された時
 [Delete]	4.24.8	分子・チェーン・残基・原子が選択された時
 [Convert to 3D Mol2]	4.25.1	常に表示
 [Make DB for Screening]	MolDesk Screening の機能（MolDesk Basic では使用不可）	常に表示
 [Remake DB for Screening]		常に表示
 [Make DB to predict Activity]		常に表示

4.3. プロジェクト

MolDesk は、プロジェクト単位でデータ処理を行います。

原則として、[File] - [Open Molecular File] などを入力したファイル 1 つにつき、1 つのプロジェクトが作成されます。

プロジェクトは、[Help] - [Preference] - [8. Other] の Default Project Directory で設定したディレクトリに

MoldeskProject00000

MoldeskProject00001

MoldeskProject00002

...

として作成されます。

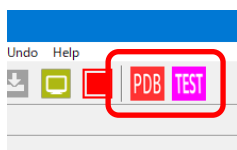
上記 Default Project Directory のディレクトリは、インストール直後は、システムのデフォルトの tmp ディレクトリに設定していて、Windows、Linux、MAC でそれぞれ異なりますので、どこに保存されているかを

[Help] - [Preference] - [8. Other]

でご確認ください。

[Help] - [Preference] - [8. Other] の Default Project Directory をユーザが変更した場合は、プログラム終了時に、プロジェクトの保存を促す画面が出なくなります。ディスク容量の十分あるディレクトリ（フォルダ）に変更することを推奨します。

4.4. プロジェクトの作成



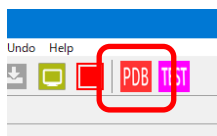
インターネットに接続している場合は、
トップページの [PDB] [TEST] ボタンをクリックします。

それぞれ、以下の機能があります。

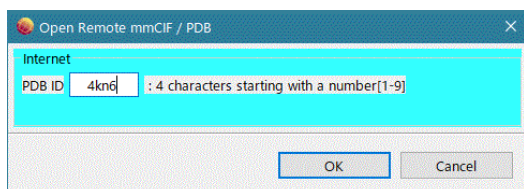
[PDB] : ユーザが指定した PDB ID の分子を入力

[TEST] : 任意の PDB ID の分子を入力

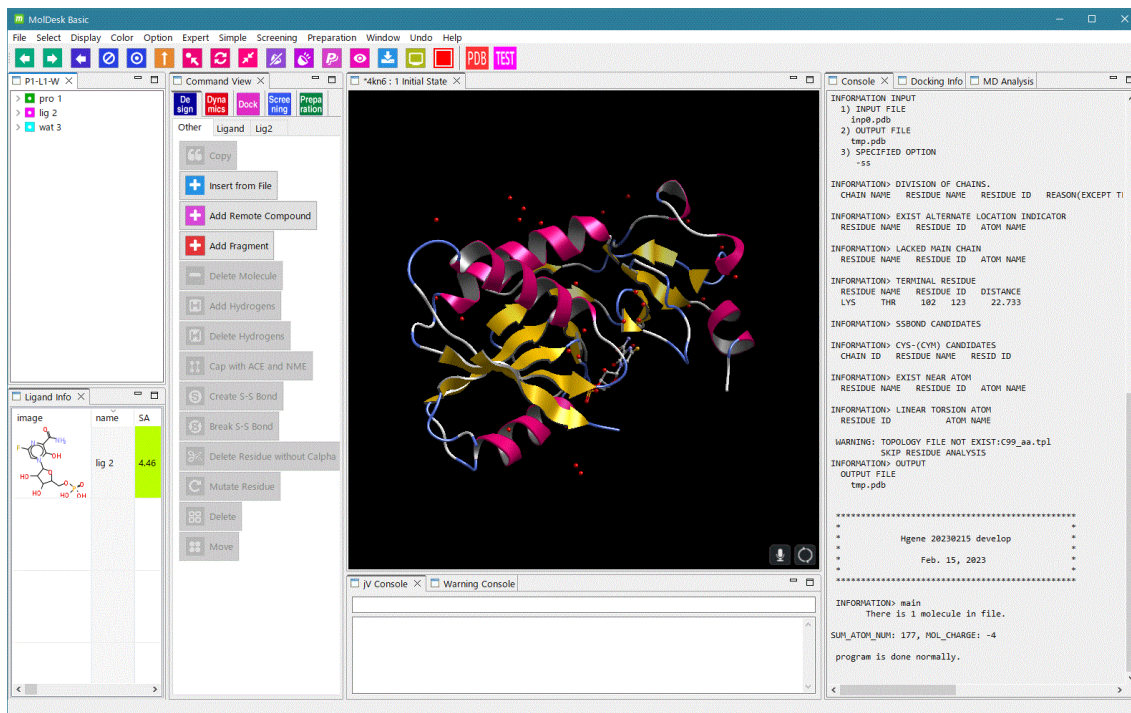
4.4.1. [PDB]



トップページの [PDB] ボタンをクリックすると、下記 PDB ID 入力画面が出ます。



例：PDB ID「4kn6」を入力して[OK]します。インターネット経由で 4kn6 の mmCIF ファイルと PDB ファイルをダウンロードします。mmCIF ファイルを読み込んで、新規プロジェクトを作成します。

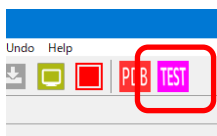


例に用いた「4kn6」は、プリン代謝酵素の一つである HGPRT（ヒポキサンチン・グアニンホスホリボシルトランスフェラーゼ）と、エボラ熱治療薬候補ファビピラビルに、リボース-5'-1 リン酸が結合した化合物を含んだものです。

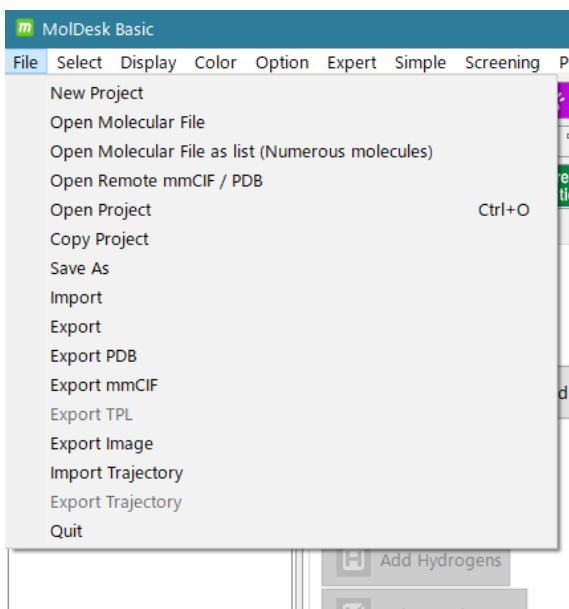
※ タンパク質を入力した場合は、デフォルトで S-S 結合を生成します。

※ トップページの [PDB]ボタンは [File]・[Open Remote mmCIF / PDB]と同じ機能です。

4.4.2. [TEST]



トップページの [TEST] ボタンをクリックすると、インターネット経由で任意の PDB ID の mmCIF ファイルと PDB ファイルをダウンロードします。mmCIF ファイルを読み込んで、新規プロジェクトを作成します。



その他に、[File] メニューに、様々なプロジェクト作成に関する機能があります。

プロジェクトの作成に関するメニューは以下です。

- [File] - [New Project]
- [File] - [Open Molecular File]
- [File] - [Open Molecular File as list (Numerous Molecules)]
- [File] - [Open Remote mmCIF / PDB]
- [File] - [Open Project]
- [File] - [Import]
- [File] - [Import Trajectory]

4.4.3. [File] - [New Project]

空の新規プロジェクトを作成します。

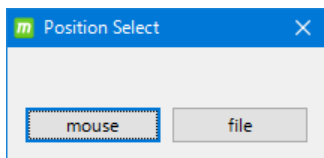
プロジェクト作成後、以下のいずれかの方法で分子を読み込みます。



[Insert From File] : ファイルを指定して分子を読み込みます。

読み込めるファイル形式は sdf / mol / mol2 / pdb / mmCIF / SMILES です。

ファイルセクターでファイル選択後 [Position Select] ダイアログが表示されます。



- [mouse] : 3D 画面のマウスクリック点に化合物を入力
- [file] : 化合物のファイルの座標のままで化合物を入力

※ ファイル名が、**point.pdb** である PDB ファイルをファイルセクターで選択した場合は、ドッキング計算で使用する **ポイントファイル** として読み込みます。ポイントファイルとは、ポケットのプローブ点の集合のことです。



[Add Remote Compound] : インターネット経由で分子を読み込みます。

PubChem Compound ID、または KEGG DRUG/LigandBox ID のいずれかを入力します。2D または 3D を選択できます。

入力すべき ID 番号の例は、
PubChem の場合、例えば、120000
LigandBox の場合、例えば、HTS1610-05154872
です。



[Add Fragment] : 指定した分子種を初期構造として入力します。

選択できる分子種は 5 種類です。
分子種選択後、[Position Select]
ダイアログ（上記 [Insert From File] の
説明を参照）が表示されます。

4.4.4. [File] - [Open Molecular File]

指定したファイルを読み込んで新規プロジェクトを作成します。

入力できるファイルのフォーマットは、PDB / mmCIF / Sybyl Mol2 / MDL SDF / MDL MOL / SMILES の 6 種類です。

ファイル	ファイル拡張子
PDB	.pdb / .ent
mmCIF	.cif
Sybyl Mol2	.mol2 / .sm2 / .SM2 / .ml2

MDL SDF	.sdf
MDL MOL	.mol / .mdl
SMILES	.smi / .SMI / .smiles / .SMILES

- ファイルの拡張子は表の通りである必要があります。拡張子が異なる場合は、入力する前に拡張子を変更してください。
- 入力したファイルが **mol2** ファイルの場合、ファイル中の電荷情報を用いるため、入力時に自動電荷計算が行われません。電荷情報がない化合物は適宜電荷計算を行ってください。
- 入力できる **SMILES** ファイルの書式は、1 行ごとに 1 分子の **SMILES** 形式の記述があるテキストファイルです。複数分子の入力も可能です。

※ タンパク質を入力した場合は、デフォルトで **S-S** 結合を生成します。

ファイルを読み込むと、分子の構造が **3D** 画面に表示されます。

この時点でまだプロジェクト名はついていません。

後述の「4.6.1 [File] - [Save As]」でプロジェクト名を保存する際に、プロジェクト名を付けて保存します。

4.4.5. [File] - [Open Molecular File as list (Numerous Molecules)]

10000 分子以上を含むようなファイルを高速に読み込みます。大量の分子を含むファイルの分子ビューアーとして使用できます。

大量の分子はリストとして読み込みますので、読み込んだ時点では新規プロジェクトは作成しません。

入力できるファイルのフォーマットは、PDB / Sybyl Mol2 / MDL SDF / MDL MOL の 4 種類です。

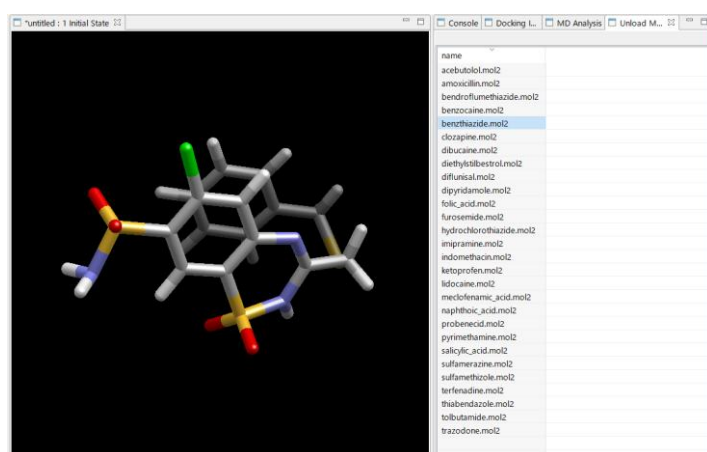
ファイル	ファイル拡張子
PDB	.pdb
Sybyl Mol2	.mol2

MDL SDF	.sdf
MDL MOL	.mol

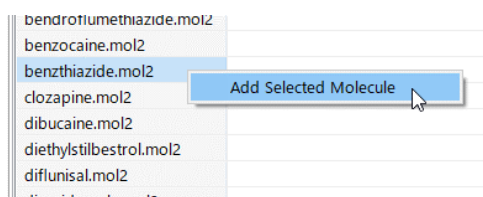
- ファイルの拡張子は表の通りである必要があります。拡張子が異なる場合は、入力する前に拡張子を変更してください。

MolDesk Basic -> sample -> mol2 -> multi28.mol2 を読み込んだ例。

このファイルは 28 分子しか含みませんが、以下のようにリストとして読み込みます。

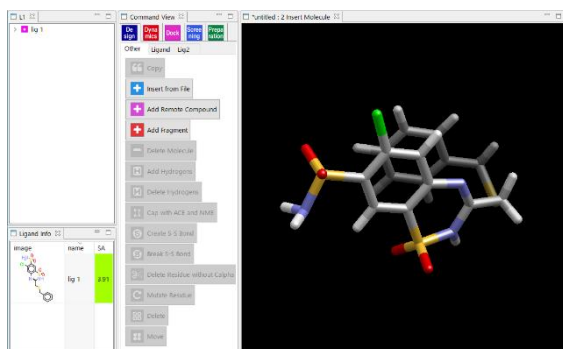


リストの分子名をクリックすると、図のように分子を 3D 表示します。



リストの分子名を右クリックすると [Add Selected Molecule] メニューを表示します。これをクリックすると、分子をプロジェクトとして取り込むことができ、ツリー表示に取り込んだ分子が加わります。

このとき初めてプロジェクトが作成されます。



※ [Add Selected Molecule] メニューで分子を取り込む前は、分子を表示するだけでプロジェクトは生成されません。

4.5. プロジェクトの読み込み

プロジェクトの読み込みに関する以下の 2 メニューについて説明します。

[File] - [Open Project]

[File] - [Import]

4.5.1. [File] - [Open Project]

過去に [File] - [Save As] で保存したプロジェクト、
または、[Help] - [Preference] - [8. Other] の Default Project Directory で設定したディレクトリにある

MoldeskProject00000

MoldeskProject00001

MoldeskProject00002

...

を開きます。

[Select project directory] ダイアログで、既存のプロジェクトのフォルダ（直下に **original** と **work** フォルダを含む）を選択し、「OK」をクリックします。

ツリー表示画面のタブ名（下図青枠「P2- L1- W」）はタンパク質や化合物の数を示します。
P はタンパク質チェーン、L は化合物、W は結晶水があること、M は金属・イオンを示します。

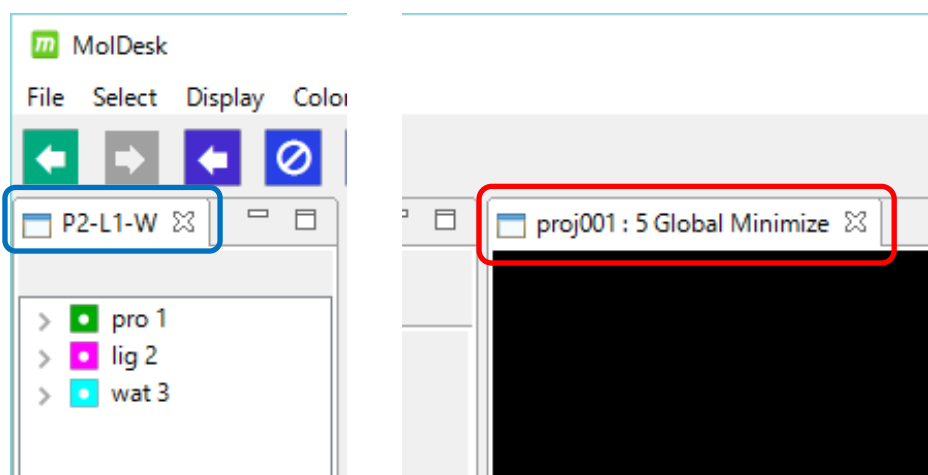
ツリー表示画面の  はタンパク質、 は化合物、 は水、 は金属・イオン、 は糖を示します。

※ 糖分子は、3D 画面の初期表示で、**SNFG** 表記します。

※ 糖分子は、MD 計算やドッキング計算などを実行したときに、myPresto の力場生成プログラムである **tplgeneX/tplgeneL** プログラムを実行した時点で、化合物に表示が変わります。現バージョンでは、GLYCAM 力場など糖分子の力場には対応してなく、化合物を同じ力場で処理するためです。

最後に操作したコマンドは 3D 画面のタブ名（下図赤枠「proj001 : 5 Global Minimize」）から確認できます。

タブ名は **【プロジェクト名 : 履歴番号 実行コマンド名】** を示します。



4.5.2. [File] - [Import]

過去に [File] - [Export] で保存したプロジェクトを開きます。

[File] - [Save As] と [File] - [Export] の違いは、保存したファイルが圧縮されるかどうかです。[File] - [Export] で保存したファイルは [File] - [Import] で読み込んでください。

保存方法	保存したファイル	再度読み込む場合
[File] - [Save As]	圧縮されない	[File] - [Open]
[File] - [Export]	zip 圧縮されて 1 ファイルになる	[File] - [Import]

[File] - [Import] を実行し、ファイルを選択して [開く] をクリックします。

[Select project directory] ダイアログで[新しいフォルダーの作成] を選択し、フォルダ名を入力します。このフォルダ名が新しいプロジェクト名になります。

作成したフォルダに、インポートしたプロジェクトの全データが保存されます。

4.6. プロジェクトの保存

プロジェクトの保存に関する以下の 3 メニューについて説明します。

[File] - [Save As]

[File] - [Copy Project]

[File] - [Export]

4.6.1. [File] - [Save As]

表示している系をプロジェクト名を付けて保存します。コマンドの履歴も保存されます。

[File] - [Save As] を実行し、[Make PROJECT directory] ダイアログで

[新しいフォルダーの作成] または [新しいフォルダー]

または、右クリックしたメニューから [新規作成] - [フォルダー]

を選択し、フォルダ名を入力します。このフォルダ名が新しいプロジェクト名になります。

作成したフォルダに、表示中の系の全データ（コマンド履歴も含む）が保存されます。
中身は以下の通りです。

```
proj010/  
├ original/   ... 入力ファイル  
│  
└ work/  
    ├── 履歴番号/  
    ├──      :  
    └── 履歴番号/  } ... 最後のコマンド実行の結果（次表参照）
```

履歴番号のフォルダに含まれるファイルは以下の通りです。

ファイル名		説明
共通	all.pdb	系全体の分子を含む pdb
	inp*.pdb または、 pro1.pdb、lig2.pdb 等	各分子の pdb（分子の個数分）
	inp*.mol2 または、 lig2.mol2 等	各化合物の mol2（化合物のみ）
	*.tpl 等	各分子の tpl ファイル（コマンドが作成したとき）
	log.txt	コマンド標準出力 log ファイル（アスキー）
cosgene minimize 関係	00_min.inp	[Global minimize] および [Clean Geometry] 実行時の cosgene エネルギー極小化計算の設定ファイル
	Pro.tpl	cosgene の tpl ファイル
	cap.bc	cosgene の Cap water の境界条件設定ファイル
	Position.res	cosgene の位置拘束ファイル

cosgene md 関係	00_md.inp	[Global Dynamics] 実行時の cosgene MD 計算の設定ファイル
	Pro.pdb	cosgene の PDB ファイル
	Pro.tpl	cosgene の tpl ファイル
	cap.bc	cosgene の Cap water の境界条件設定ファイル
	Position.res	cosgene のユーザ指定原子の位置拘束ファイル
	md.shk	cosgene の SHAKE 設定ファイル
	md.rst	cosgene の MD 計算のリスタートファイル
	md.ene	cosgene のエネルギー出力ファイル (アスキー)
	md.cor	cosgene の座標出力ファイル (バイナリ)
	md.vel	cosgene の速度出力ファイル (アスキー)
GROMACS minimize 関係	min.mdp	GROMACS エネルギー極小化計算の設定ファイル
	Pro.pdb	PDB ファイル (gmx mdrun の出力)
	Pro.top	top ファイル (アスキー)
	*.itp / convTpl_nb.itp	top ファイルのインクルードファイル、位置拘束 / convTpl_nb.itp は atomtype (アスキー)
	min.gro	gro ファイル (アスキー)
	min.edr	edr ファイル (バイナリ)
	min.log	log ファイル (アスキー)
	min.tpr	tpr ファイル (バイナリ、gmx grompp の出力)
	min.trr	trr ファイル (バイナリ)
	*.xvg	gmx energy 解析結果ファイル (アスキー)
GROMACS md 関係	md.mdp	GROMACS MD 計算の設定ファイル
	Pro.pdb	PDB ファイル (gmx mdrun の出力)
	Pro.top	top ファイル (アスキー)
	*.itp / convTpl_nb.itp	top ファイルのインクルードファイル、位置拘束 / convTpl_nb.itp は atomtype (アスキー)
	md.gro	gro ファイル (アスキー)
	md.cpt	cpt ファイル (バイナリ)
	md.edr	edr ファイル (バイナリ)
	md.log	log ファイル (アスキー)
	md.tpr	tpr ファイル (バイナリ、gmx grompp の出力)
	md.trr	trr ファイル (バイナリ)
	md.xtc / md_noPBC.xtc	トラジェクトリファイル PBC 補正前 / 後

	*.xvg / *.xpm / proj3d.gro	トラジェクトリ解析結果ファイル（アスキー）
sievgene 関係	00_dock.inp	[Docking] 実行時の sievgene のドッキング計算の設定ファイル
	Pro.pdb (= docking.pdb)	[Docking] 実行時の sievgene のドッキング計算の入力 pdb ファイル
	Pro.tpl (= docking.tpl)	[Docking] 実行時の sievgene のドッキング計算の入力 tpl ファイル
	point.pdb	[Docking] 実行時の sievgene のドッキング計算の入力ポイント pdb ファイル
	grid.file	Sievgene のグリッドファイル（バイナリ）
	output.mol2	[Docking] 実行時の sievgene のドッキング計算の出力 mol2 ファイル
	output.score	[Docking] 実行時の sievgene のドッキング計算の出力スコア結果ファイル

[新しいフォルダ]の作成を行わずに既存のフォルダを指定した場合、フォルダ直下に以下のフォルダとファイルが直接出力されますのでご注意ください。

original フォルダ

work フォルダ

internet 経由でダウンロードした cif ファイルと pdb ファイル

4.6.2. [File] - [Copy Project]

表示している系のプロジェクトを複製します。コマンドの履歴も保存されます。

操作手順は、[File] - [Save As]と同じです。コピー元のプロジェクトはそのまま残ります。

4.6.3. [File] - [Export]

表示している系を、プロジェクト名を付けて zip 圧縮ファイルに出力します。

コマンドの履歴は出力されません。

本メニューは、設定ファイルを含んだ実行環境一式を Linux マシンなどに移動して、高速計算させる用途を想定しています。

[File] - [Export] を実行するとファイル名を入力するダイアログが表示されます。

名前を付けて保存します。これがプロジェクト名になります。

[File] - [Export] で出力した zip 圧縮ファイルの中身は以下の通りです。

```
proj010/  
└ original/ ・・・ 入力ファイル  
└ work/  
  └ 履歴番号/  
  └  :  
  └ 履歴番号/
```

・・・ 最後のコマンド実行の結果（次表参照）

ファイルの中身を確認したい場合は、解凍ソフトや **unzip** コマンド等で zip 圧縮ファイルを展開してください。

zip 圧縮ファイルを展開した場合は、[File] - [Import]でなく、[File] - [Open Project]で読み込む必要があります。

4.7. 系全体の PDB ファイル出力

4.7.1. [File] - [Export PDB]

表示している系の全分子を含んだ PDB ファイルを出力します。

ただし、他の計算サーバでのドッキング計算に引き継ぎやすくするため、以下の場合は受容体だけの PDB ファイルを出力します。

- ドッキングポケットのプローブ点（point.pdb）を作成している場合
- ドッキング計算を実行している場合
- Delta G (手動ドッキング計算)の場合

4.8. 系全体の mmCIF ファイル出力

4.8.1. [File] - [Export mmCIF]

表示している系の全分子を含んだ **mmCIF** ファイルを出力します。
ただし、以下の場合は受容体だけの **mmCIF** ファイルを出力します。

- ドッキングポケットのプローブ点 (**point.pdb**) を作成している場合
- ドッキング計算を実行している場合
- **Delta G** (手動ドッキング計算) の場合

4.9. 系全体の TPL ファイル出力

4.9.1. [File] - [Export TPL]

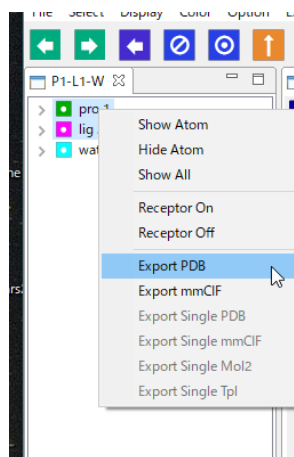
表示している系の全分子を含んだ **TPL** ファイルを出力します。
あらかじめ [**Global Minimize**] または [**Global Dynamics**] を実行して **TPL** ファイルを生成しておく必要があります。

TPL ファイル：

myPresto の **tplgeneX** や **tplgeneL** が出力するトポロジーファイル。系の分子の力場情報が記載されています。myPresto の **cosgene** や **sievgene** で使用されます。

ただし、他の計算サーバでのドッキング計算に引き継ぎやすくするため、ドッキング計算実行時は受容体だけの **TPL** ファイルを出力します。

4.10. 複数分子のファイル出力



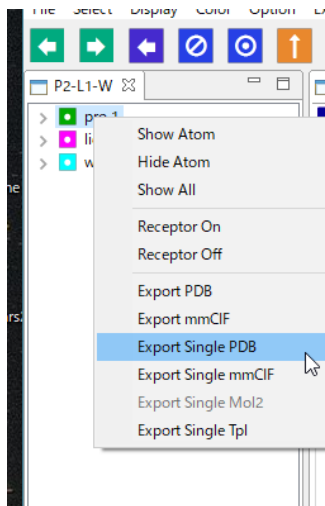
複数の分子を 1 つの **PDB** ファイル、または、**mmCIF** ファイルにまとめて出力します。

ツリー表示画面で分子を複数選択し、
右クリックして「**Export PDB**」「**Export mmCIF**」を選択すると、
選択した分子を 1 つの **PDB** ファイル、または、**mmCIF** ファイル
にまとめて出力できます。

PDB ファイルの場合、各分子は **TER** で区切られます。

4.11. 個別分子のファイル出力

個別の分子を PDB / mmCIF / Mol2 / TPL ファイルに出力します。



ツリー表示画面上で分子を 1 つ選択し、
右クリックして「Export Single PDB」
「Export Single mmCIF」「Export Single Mol2」
「Export Single Tpl」
のいずれかを選択すると、選択した分子を
選択したフォーマットで出力できます。

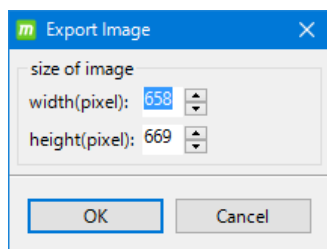
選択できるメニューは分子の種類や条件により異なります。

- Export Single PDB : 全分子
- Export Single mmCIF : 全分子
- Export Single Mol2 : 化合物
- Export Single Tpl : 化合物かつ TPL ファイルが生成済みの場合

4.12. 3D 表示画像ファイル出力

4.12.1. [File] - [Export Image]

3D 画面のイメージを png 画像ファイル形式で出力します。



[File] - [Export Image] を実行すると、
画像サイズを指定するダイアログが表示されます。
画像サイズには 4600 × 4600 ピクセル以下の任意の値を指
定できます。

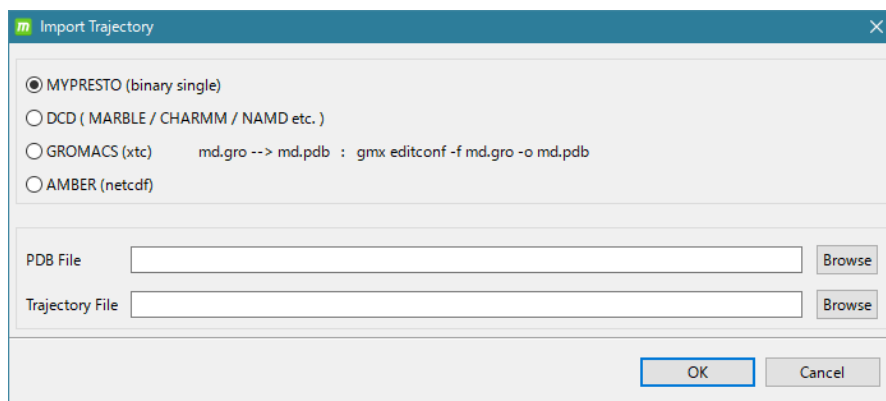
デフォルト値は現在表示している 3D 画面のサイズです。

4.13. トラジェクトリファイル入出力

4.13.1. [File] - [Import Trajectory]

様々な MD プログラムのトラジェクトリファイルと、参照構造の PDB ファイルをペアで読み込んで、新規プロジェクトを作成すると同時に、動画表示します。

[File] - [Import Trajectory] を実行すると、以下の画面を表示します。



トラジェクトリファイルは、次の 4 種類から選べます。

項目	内容
MYPRESTO	myPresto の MD プログラム cosgene / cosgene_MPI / psygene / psygene-G のトラジェクトリファイルで、single の binary 形式で出力されたもの ※ cosgene_MPI / psygene / psygene-G は、 MolDesk Basic では使えません。MolDesk Screening で使用できます。
DCD	MARBLE、CHARMM、NAMD などの DCD 形式
GROMACS	GROMACS の xtc 形式
AMBER	AMBER の netcdf 形式

[Browse] をクリックすると、ファイル選択画面が出ます。

参照構造の PDB ファイルも同時に選択します。

※ 参照構造ファイルは、GROMACS の gro 形式ファイルには対応してませんので、GROMACS の場合は、適宜、gro ファイルを PDB ファイルに変換して入力してください。

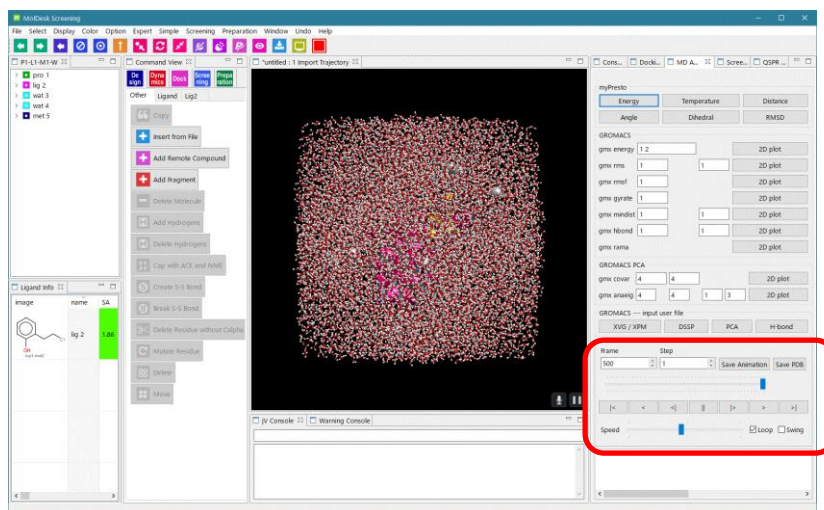
MolDesk Basic -> sample -> trajectory -> AMBER

-> DCD

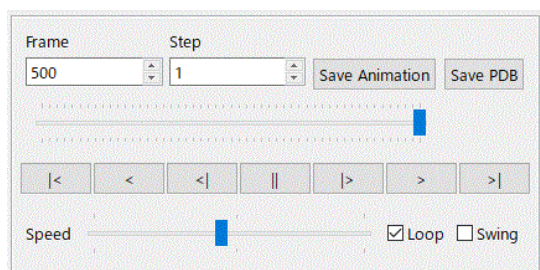
-> GROMACS

以下の、それぞれ、AMBER、DCD、GROMACS の PDB ファイル all.pdb と、トラジェクトリファイルがありますので、動画表示を試すことができます。

以下は、GROMACS の all.pdb と md.xtc を読み込んだ様子です。

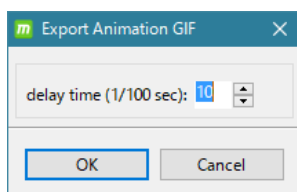


赤枠の部分は、アニメーションコントローラーで以下の通りです。



動画のフレーム送り、戻し、表示スピード、Loop / Swing、間引き表示(Step) が動画表示中にリアルタイムで実行できます。

[Save Animation] ボタンで、表示中の動画を Animation GIF ファイルに保存できます。その際に、以下の GUI でフレーム間隔時間の設定ができます。



[Save PDB] ボタンで、表示中の動画のトラジェクトリを PDB ファイルに保存できます。その際に、ディレクトリセクター画面が出るので、出力する PDB ファイルを保存するフォルダを指定または作成できます。

MD 計算エンジンとして、**cosgene / psygene** を使用したときは、**md.n.pdb (n=1,2,3...)** の多数の PDB ファイルに各スナップショットを保存し、**GROMACS** を使用したときは、1 個の PDB ファイル **md.pdb** に MODEL レコードで区別して各スナップショットを保存します。

※ **MYPRESTO** または **GROMACS** のトラジェクトリファイルを入力したときは、トラジェクトリ解析もできます。**GROMACS** の場合は、**edr** ファイル、**tpr** ファイル、**trr** ファイルが必要になりますが、**GROMACS** のトラジェクトリ解析をする際に不足しているファイルの入力画面を表示しますので、適宜入力してください。

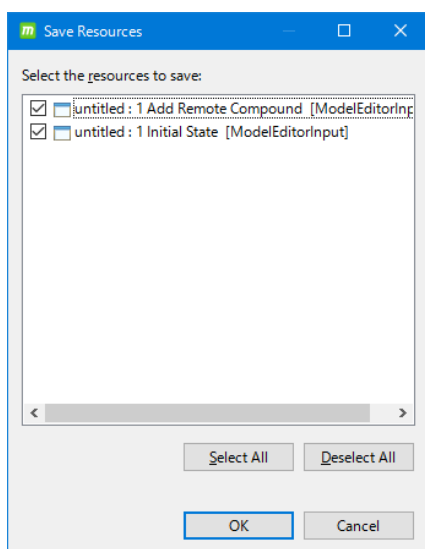
4.13.2. [File] - [Export Trajectory]

プロジェクトの表示している履歴の中に、トラジェクトリファイルが存在する場合、**myPresto** フォーマットのトラジェクトリファイルをファイル選択画面により、任意のファイル名で保存できます。

4.14. 終了方法

4.14.1. [File] - [Quit]

MolDesk を終了します。



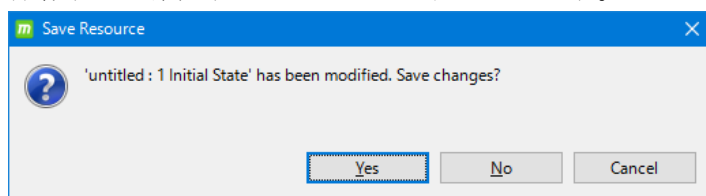
[File] - [Quit] を実行すると、保存されていないプロジェクトがある場合、プロジェクトを保存するか確認するダイアログが表示されます。

☒がついているプロジェクトは保存されます。保存不要のプロジェクトは☒を外して [OK]をクリックします。

4.14.2. プロジェクトの終了

指定したプロジェクトだけを終了します。

3D 画面のタブを閉じると、そのプロジェクトが保存されていない場合、プロジェクトを保存するか確認するダイアログが表示されます。



保存したい場合は [YES] を選択して保存し、保存したくない場合は [NO] を選択して終了します。

4.15. 分子構造の 3D 表示

4.15.1. マウス操作

3D 画面上で、分子の回転、移動をマウスで操作できます。

動作	マウス操作
X 軸（左右方向軸）回転 Y 軸（上下方向軸）回転	左ドラッグ
Z 軸（奥行き方向軸）回転	Shift + 右ドラッグ（左右方向）
X 軸（左右）方向に移動 Y 軸（上下）方向に移動	右ドラッグ
Z 軸（奥行き）方向に移動（拡大縮小）	Shift + 左ドラッグ または、ホイール回転

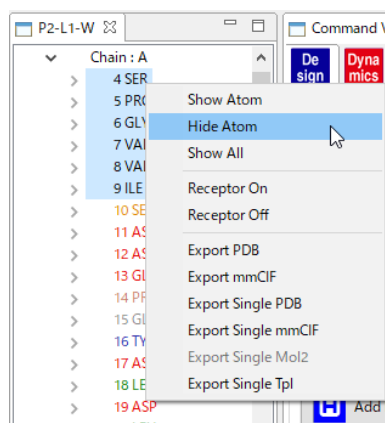
※ MAC の場合は、左クリック = クリック

右クリック = [Command] + クリック

4.15.2. 分子・チェーン・残基・原子の選択

分子・チェーン・残基・原子の選択はマウスで行いますが、3D 画面とツリー表示画面で操作が異なります。

操作	3D 画面	ツリー表示画面
複数選択	Ctrl + クリック	Ctrl + クリック
連続複数選択	-	Shift + クリック
残基選択	ダブルクリック	残基名をクリック
チェーン選択	トリプルクリック	チェーン名をクリック
分子選択	-	分子名をクリック



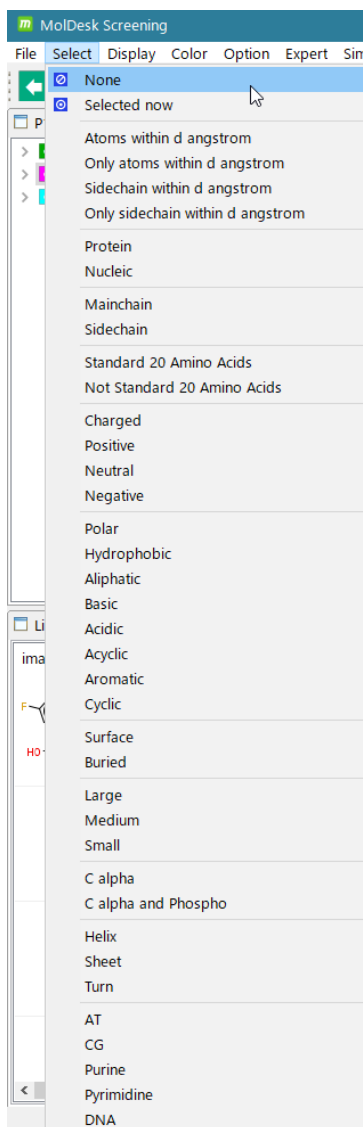
分子・チェーン・残基・原子は複数まとめて表示・非表示を切り替えることが可能です。

ツリー表示画面で複数選択し、右クリックから [ShowAtom] または [Hide Atom] を選択します。
[Show All] で非表示を解除して、すべてを表示します。

4.15.3. Select メニューによる原子（団）の選択

選択した原子（団）と周辺の原子をまとめて選択できます。

また、様々な原子表現（Atom expression）を用いて原子を選択することができます。



既に選択されている原子（団）がある状態で追加で選択を行うと、AND（積集合）になります。



[None] : 現在の選択をすべて解除します。

3D 画面の背景をクリックしても同じ処理になります。



[Selected now] : 選択状態の確認に用います。

現在選択されている原子が緑色で表示されます。

[Atoms within d angstrom] : 既に選択されている原子と、それらから dÅ 以内の原子を選択します。

[Only atoms within d angstrom] : 既に選択されている原子は除外して、それらから dÅ 以内の原子を選択します。

[Sidechain within d angstrom] : 既に選択されている原子と、それらから dÅ 以内のタンパク質の側鎖の原子を選択します。

[Only sidechain within d angstrom] : 既に選択されている原子は除外して、それらから dÅ 以内のタンパク質の側鎖の原子を選択します。

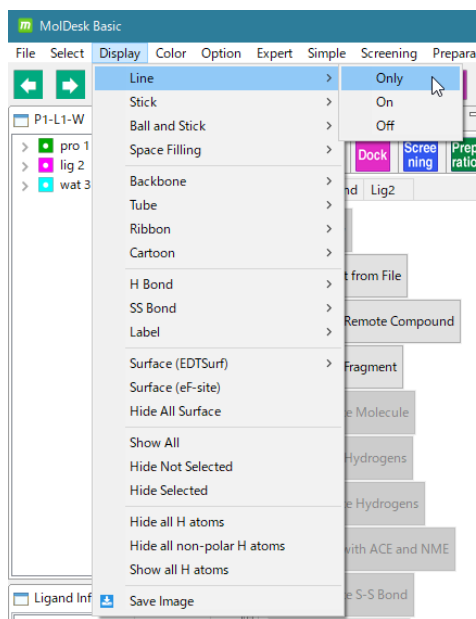
その他の各原子表現（Atom expression）については

MolDesk の以下のサイトを参照してください。

<https://www.moldesk.com/moldesk-basic-commands/#Select>

[Atom within d angstrom] と [Sidechain within d angstrom] の距離 d は [Help] - [Preference] - [5. 3D View] で変更できます（デフォルト値は 5 Å）。詳細は「4.33.5 3D View」を参照してください。

4.15.4. 表示モデルの選択



分子・チェーン・残基・原子を選択し、
[Display] メニューでモデルを選択すると、
表示モデルを **Line** や **Stick** 等に変更できます。

オプションの意味は以下の通りです。

[Only] : この表示モデルだけで3D表示します。

[On] : 他の表示モデルにこの表示モデルを
重ね書きします。

[Off] : この表示モデルを消します。

その他の表示モデルについては MolDesk の以下のサイトを参照してください。

<https://www.moldesk.com/moldesk-basic-commands/#Display>

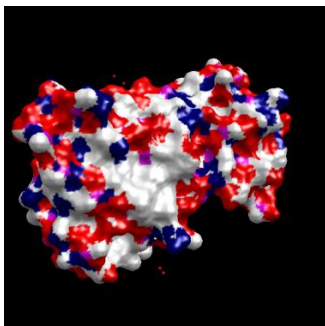
4.15.5. Surface (EDTSurf) 表示モデル

分子表面モデルを表示できます。

分子を選択して [Display] - [Surface (EDTSurf)] - [Outer and Inner] を選択すると、選択した分子に EDTSurf (※) で作成された分子表面表示モデルが上書きされます。

※ EDTSurf は、ミシガン大学で配布されている分子表面作成のフリーソフトウェアです。

<https://zhanggroup.org/EDTSurf/>

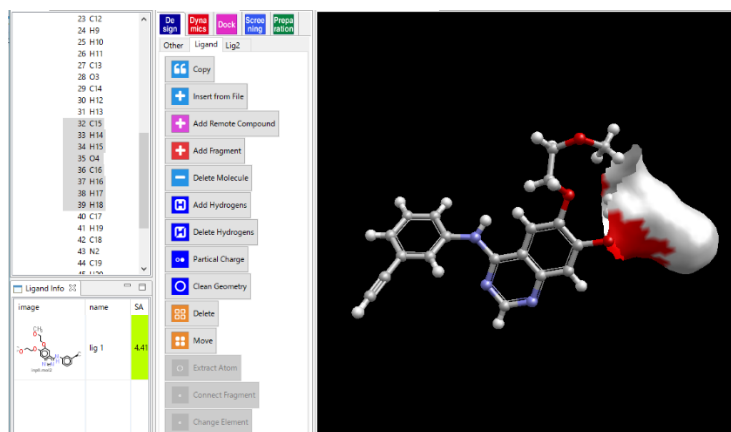


このとき原子の種類によって異なる色が付きます。

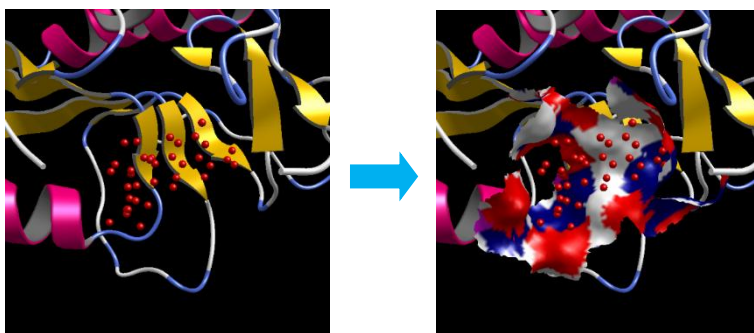
分子を選択して [Display] - [Surface (EDTSurf)] - [Inner (Cavity)] を選択すると、選択した分子に EDTSurf で作成された Cavity の分子表面表示モデルが上書きされます。選択した分子内に Cavity が存在しない時は表示しません。



原子を選択して [Display] - [Surface (EDTSurf)] - [Selected only] を選択すると、選択した原子に EDTSurf で作成された分子表面表示モデルが上書きされます。



[Make Pocket] または [Find Pocket] で、ポケット（赤い点）を作成した後に、[Display] - [Surface (EDTSurf)] - [Pocket] を選択すると、タンパク質のポケットの表面表示をします。



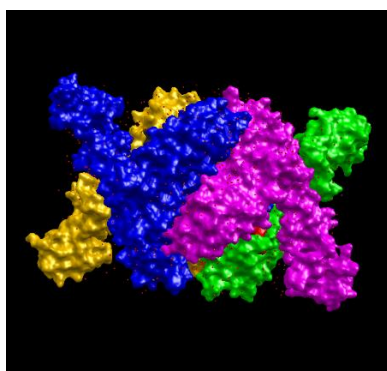
分子表面表示モデルを消したい場合は、[Display] - [Hide All Surface] で消してください。

分子表面表示の色や透明度を変えることができます。

[Color] - [All Surface] - [Any] で表示されるカラー選択画面により、すべての分子表面の色を任意の単色に変えられます（下図は水色に設定した例）。

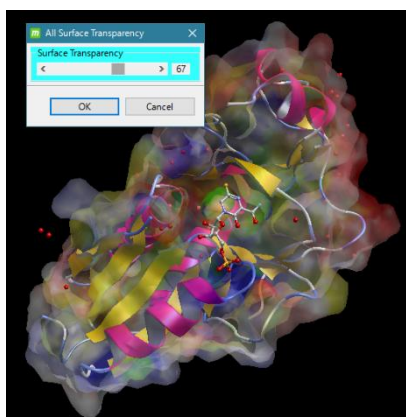


[Color] - [All Surface] - [Each Polygon] ですべての分子表面の色を、分子ごとにプログラム内でデフォルトで定められた単色に変えられます。

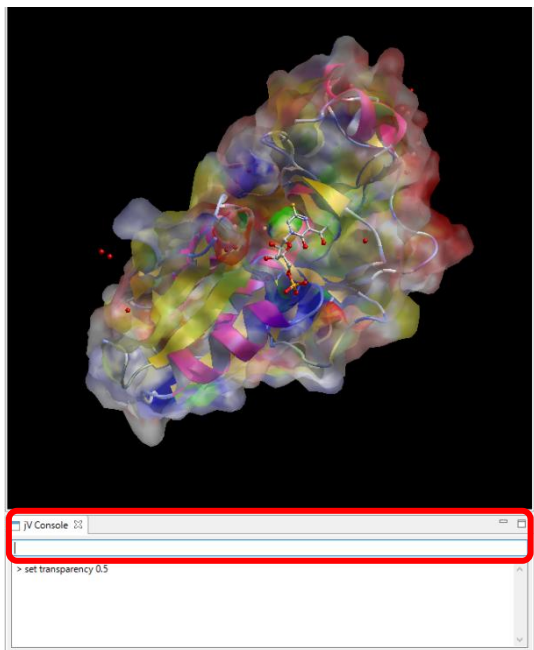


[Color] - [All Surface] - [Reset] で、すべての分子表面の色をオリジナルの色に戻します。

[Color] - [All Surface] - [Transparency] で、すべての分子表面の透明度をスライダーによってリアルタイムに変更できます。



透明度は、0（完全に不透明）～ 100（完全に透明）の間の任意の値を設定できます。



すべての分子表面の透明度の設定は、jV Console 画面のコマンド入力でも実行できます。

set transparency 0.5 と図の赤枠の部分にコマンド入力してエンターすると、分子表面表示が半透明（0.5）になります。

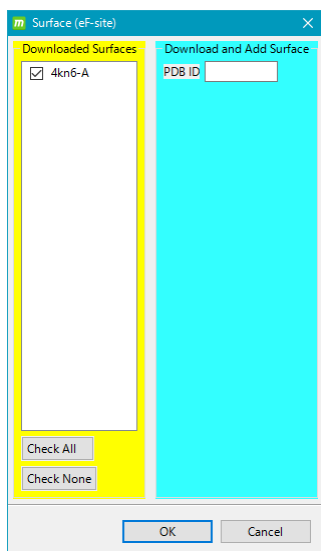
このとき、透明度は、
0.0（完全に不透明）～

1.0（完全に透明）の間の任意の値を設定できます。

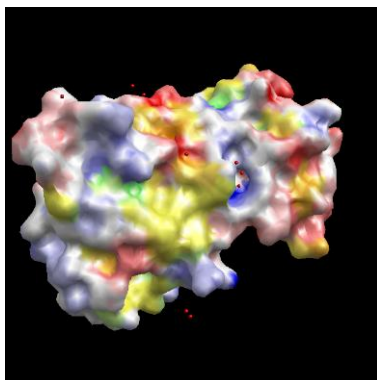
4.15.6. Surface (eF-site) 表示モデル

PDBj の eF-site の分子表面モデルを表示できます。eF-site の分子表面はコノリー面で表現され、Poisson-Boltzmann 方程式により計算された静電ポテンシャルで色付けされています。

分子を選択して [Display] - [Surface (eF-site)] を選択すると以下の画面が出ます。

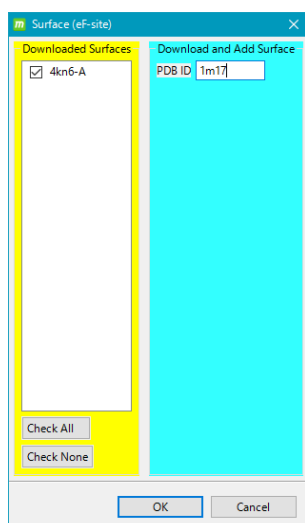


左の例では、4kn6 の A 鎖の分子表面の表示が可能です。4kn6-A をチェックしたまま、[OK] をクリックすると、A 鎖の分子表面を下図の通り表示します。

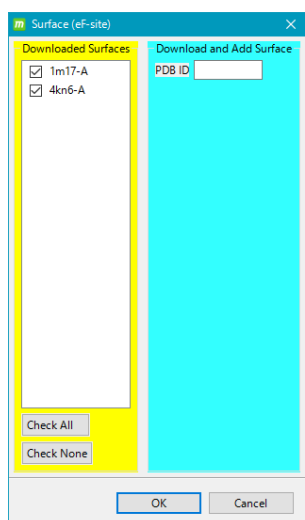


eF-site では、静電ポテンシャルのタンパク質表面での値を、+ 0.1V 以上は青、−0.1V 以下は赤で、+0.1 ~ −0.1 の間は右下の 2 段のカラーバーの上側の色で色づけし、表面近傍に疎水性の側鎖をもつアミノ酸残基があればカラーバーの下側の色で色付けして表現しています。

静電ポテンシャル
疎水性



[PDB ID] に、PDB ID を入力して[OK] をクリックすると、再び [Display] - [Surface (EDTSurf)] で左図の画面を表示したときに、下図のように、入力した PDB ID の eF-site の分子表面が選択可能になります。
(例では、1m17 を入力した。)



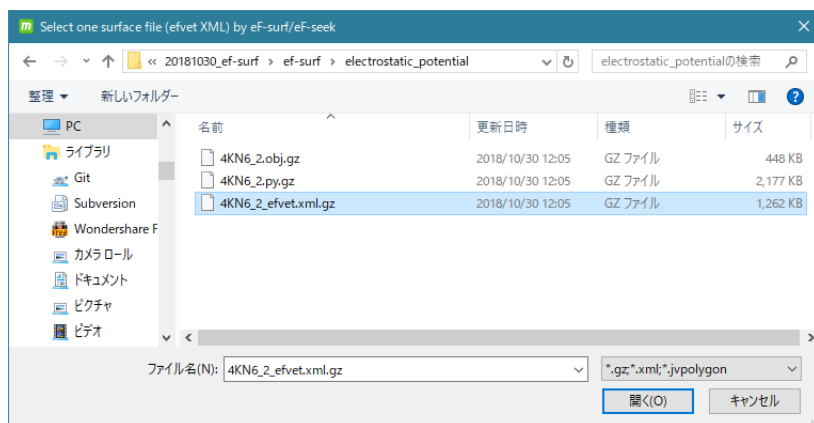
1m17-A (1m17 の A 鎖) の分子表面が追加された。

以上で表示した、すべての分子表面表示モデルを消したい場合は、[Display] - [Hide All Surface] で消してください。

4.15.7. Surface (eF-surf / eF-seek) 表示モデル

PDBj の eF-surf または eF-seek で作成した分子表面モデルを表示できます。eF-site の分子表面は、PDB に登録されている座標で計算されたものですが、eF-surf / eF-seek では、ユーザが入力した任意の座標で分子表面を計算できますので、MD 計算後の表面などを表示することができます。

[Display] - [Surface (eF-surf / eF-seek)] を選択すると以下の入力ファイル選択画面が出ます。



ここで、eF-surf または eF-seek で計算した、efvet xml ファイル（上記の *_efvet.xml.gz ファイル）を選択します。

※ eF-surf / eF-seek の URL はそれぞれ以下の通りです。

eF-surf : <https://pd bj.org/eF-surf/>

eF-seek : <https://pd bj.org/eF-seek/>

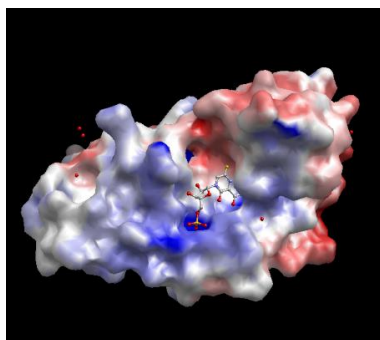
このページで、ユーザの分子を入力して、メールの返答に従って計算結果のデータを手します。計算結果データ (*.tar.gz 形式) をダウンロードして解凍すると、

4KN6_2_efvet.xml.gz

(この例では、PDB ID = 4KN6 の PDB ファイルを入力ファイルとした)

というファイル名の efvet xml 形式のファイルがあります。

[開く] をクリックすると、以下のように表面が表示されます。

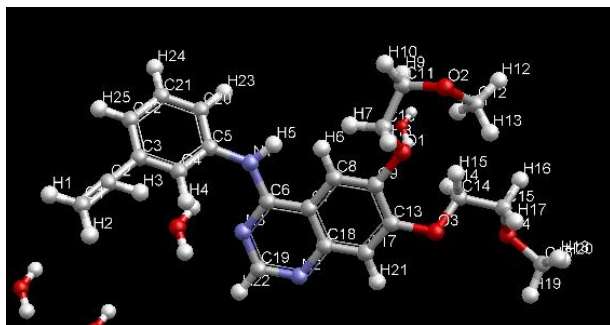


計算元の PDB の系と計算後の表面をきちんと重ね合わせるためには、eF-surf / eF-seek に投入した PDB を MolDesk で表示してから、本機能で表面を入力してください。

MolDesk で表面を作成したときに内部的にできる、*.jvpolygon ファイルを本機能で入力して表示することもできます。

4.15.8. Label 表示モデル

[Display] - [Label] - [*** On]を選択すると、選択中の原子が Label 表示されます。



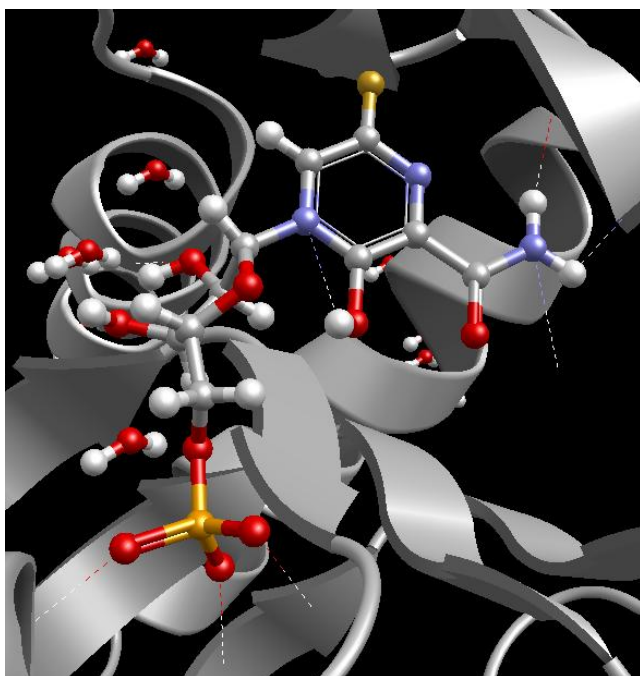
ラベルを表示するときの表示文字列を以下の 9 種類から選択します。

項目	説明
[Atom name]	原子名
[Atom id]	原子 ID
[Atom name] [Atom id]	原子名 + 原子 ID
[Residue name] [Atom name]	残基名 + 原子名
[Residue name] [Atom name : Atom id]	残基名 + 原子名:原子 ID
[Residue name : Residue id] [Atom name : Atom id]	残基名:残基番号 + 原子名:原子 ID
[Residue name]	残基名 (タンパク質のみ表示)
[Residue id]	残基番号 (タンパク質のみ)
[Residue name] [Residue id]	残基名 + 残基番号 (タンパク質のみ)

4.15.9. 水素結合表示モデル

[Display] - [H Bond] - [On] を選択すると、選択した原子（団）に関する水素結合が、分子内、分子間に関わらず、すべて表示されます。

あらかじめ、 [Add Hydrogens] コマンドで水素原子を付加しておく必要があります。



化合物を選択して
化合物に関するすべての
水素結合を表示した例です。

水素結合の結合の太さを太くするには、化合物を選択した状態で jV Console 画面で
`ghbond 0.2`
などを入力して実行します。(0.2 は太さを表します)。

水素結合の結合の色を変更するには、化合物を選択した状態のまま [Color] - [H Bond] -
[Any] を選択して任意の色を選択します。

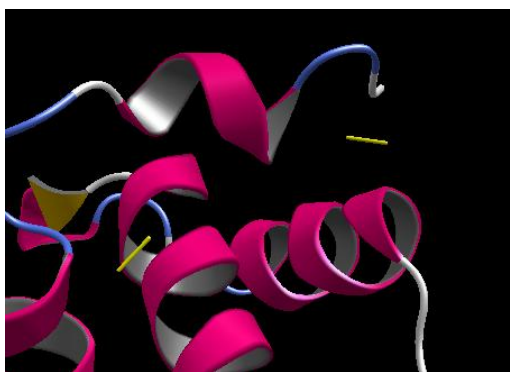
水素結合表示に関する設定は [Help] - [Preference] - [4. H Bond] で行います。
詳細は「4.33.4 H Bond」を参照してください。

4.15.10. SS 結合表示モデル

[Display] - [SS Bond] - [On] を選択すると、選択した原子 (団) に関する SS 結合が、黄色の太い棒で、すべて表示されます。SS 結合を表示する場合は、選択する原子 (団) は、一般にはタンパク質全体を選択します。

初期構造の SS 結合は、すべて削除されてますので、SS 結合を付加したい場合は、

あらかじめ  [Create S-S Bond] を実行して、SS 結合を生成しておく必要があります。



タンパク質を選択して
タンパク質の SS 結合 (黄色の太い棒) を表示した例です。

SS 結合の結合の太さを太くするには、タンパク質を選択した状態で jV Console 画面で
ssbond 0.2
などを入力して実行します。(0.2 は太さを表します)。

SS 結合の結合の色を変更するには、タンパク質を選択した状態のまま [Color] - [SS Bond] - [Any] を選択して任意の色を選択します。

4.15.11. 非極性水素の非表示

[Display] - [Hide all non-polar H atoms] を選択すると、系のすべての非極性水素原子が非表示になります。

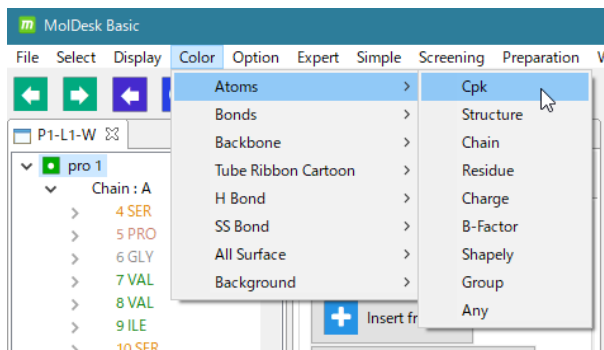
4.15.12. 水素表示・非表示

[Display] - [Hide all H atoms] を選択すると、系のすべての水素原子が非表示になります。
[Display] - [Show all H atoms] を選択すると、系のすべての (非表示にした) 水素原子を表示します。

4.15.13. 色の付け方

分子・チェーン・残基・原子の色を変えることができます。

分子・チェーン・残基・原子を選択し、[Color] メニューで色を選択すると色が変わります。



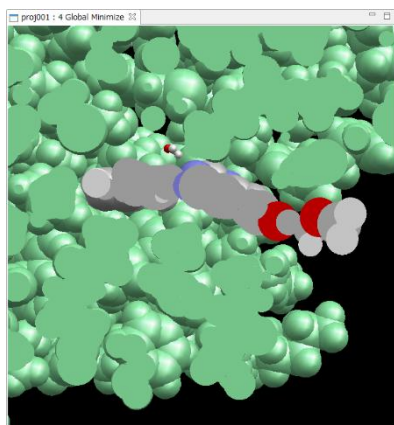
また、[Color] - [All Surface] で、すべての分子表面の色や透明度を同時に変えることができます。詳細は、Surface 表示モデルの項をご参照ください。

[Color]メニューの各項目の詳細については、MolDesk の以下のサイトを参照してください。

<https://www.moldesk.com/moldesk-basic-commands/#Color>

4.15.14. クリップの方法

分子の切断平面を表示（クリップ）することができます。



クリップモードにするには



ボタンをクリックするか、
[Option] - [Z clip] を実行します。

クリップモードの操作はマウスで行います。

操作	説明
Ctrl + 左ドラッグ、または Alt + 左ドラッグ	画像切断平面を Z 軸(奥行)方向に移動
Shift + 左ドラッグ、または マウスホイールの回転	画像切断平面を固定したまま、分子を Z 軸 (奥行)方向に移動
Ctrl + Shift + 左ドラッグ	表示のまま、拡大・縮小

クリップモードを解除するには、再度  ボタンをクリック、または [Option] - [Z clip] を実行します。

4.15.15. 実行コマンドの UNDO

実行したコマンドは  [UNDO] および  [REDO] で再実行できます。

4.15.16. マウス選択の UNDO

 でマウスによる選択の UNDO ができます。

4.15.17. 選択の解除

 でマウスによる選択をすべて解除します。

4.15.18. 選択の確認

 で現在選択している原子を 3D 表示します。

4.15.19. センターリング

 または以下のメニューでセンタリングします。

[Option] - [Center]

[Option] - [Orient]

[Option] - [Reset]

[Option]メニューの各項目の詳細については、MolDesk の以下のサイトを参照してください。
<https://www.moldesk.com/moldesk-basic-commands/#Option>

4.15.20. 座標軸の表示

 または [Option] - [Axis] で、座標軸を表示します。Red, Green, Blue で x, y, z 軸をそれぞれ表現します。

4.15.21. Fog 表示



または [Option] - [Fog] で 3D 画面の奥行き方向に霧をかけて、背景に溶け込ませることができます。デフォルトは OFF です。

4.15.22. 投影モード



または [Option] - [Projection] で 3D 画面の投影モードを perspective (透視投影) または parallel (平行投影) に切り替えられます。デフォルト値は perspective です。

4.15.23. ステレオ表示



または [Option] - [Stereo] で表示を色分け (アナグリフ) 立体視表示に切り替えられます。左目用に赤、右目用にシアン (水色) のセロファンを使用した「赤青メガネ」で立体視が可能です。

4.15.24. 3D 表示の保存



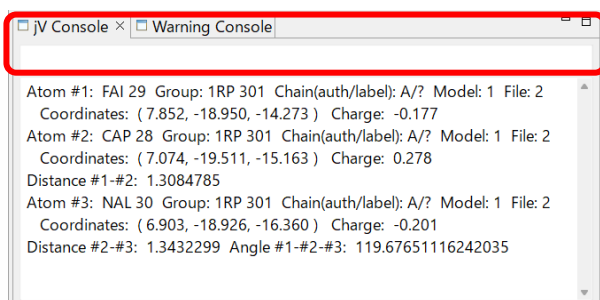
または [Display] - [Save Image] で現在の表示設定をすべて保存します。
3D 画面のイメージを png 画像ファイルに出力する手順は「4.12.1 [File] - [Export Image]」を参照してください。

4.15.25. jV コマンドの実行

MolDesk は、3D 表示プログラムとして PDBj の jV を使用しています。MolDesk では、jV Console 画面の赤枠の部分で、jV のほぼすべてのコマンドを実行できます。

jV のコマンドリストは、jV の以下のサイトを参照してください。

https://pdbj.org/jv/manual/index_ja.html



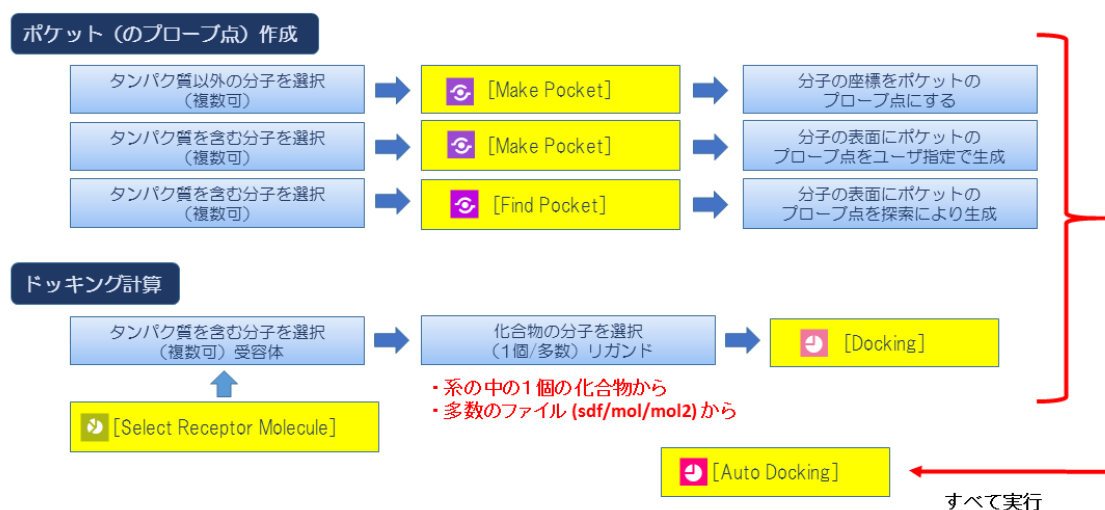
jV Console 画面には、クリックした原子の情報 (原子名、所属残基名、座標値、電荷など) を表示します。2 回原子をクリックすると 2 原子間の距離を表示し、3 回連続クリックすると 3 原子間の角度を表示します。

4.16. ドッキング計算全般

ドッキング計算とは、鍵穴に相当する受容体の分子と、鍵に相当するリガンドの分子を指定して、受容体とリガンドが結合した複数の候補構造を探索する計算です。

候補構造を探索するときは、受容体側の構造を固定し、リガンド側は分子の環を除く直鎖部分の 1 重結合の 2 面角を回転させて、多数の構造を発生させます。

MolDesk のドッキング計算の手順は以下の通りです。



※ タンパク質に加えて核酸分子へのドッキングが可能です。受容体として、タンパク質または核酸分子を指定できます。

※ [Preference] - [3.Docking] で表示する画面で、ドッキング計算プログラムを sievgene_dual または sievgene2 から選択することができます。sievgene2 は、環配座が生成できる RNA ドッキング精度がタンパク質ドッキング精度とほぼ等しいドッキングプログラムですが計算時間がかかるので、一般には、sievgene_dual を使用します。

ドッキング計算前にポケット (のプローブ点) を生成する必要があります。
ポケット生成には以下の方法があります。

ポケットの生成方法：

1. 分子の座標をポケットのプローブ点そのものにする方法
結合状態の正解構造がわかっている場合に用います。リガンド分子をプローブ点とします。
タンパク質または核酸分子以外の分子を選択します。複数選択可。

2. 分子の表面にポケットのプローブ点を生成する方法

タンパク質または核酸分子を含む分子を選択します。複数選択可。このとき、ポケットのプローブ点は空いた空間に生成されますので、ポケットを埋める分子は除外して、ポケットの空間は空けるように選択してください。

ユーザがポケットのプローブ点を生成する位置を指定することも、[Find Pocket] によって自動的に探索することもできます。

ポケットの生成が終わった後に、ドッキング計算で使用する受容体の分子とリガンドの分子を指定します。

受容体の分子はタンパク質または核酸分子を含む分子で複数選択可能です。リガンドの分子は1つの化合物または糖です。

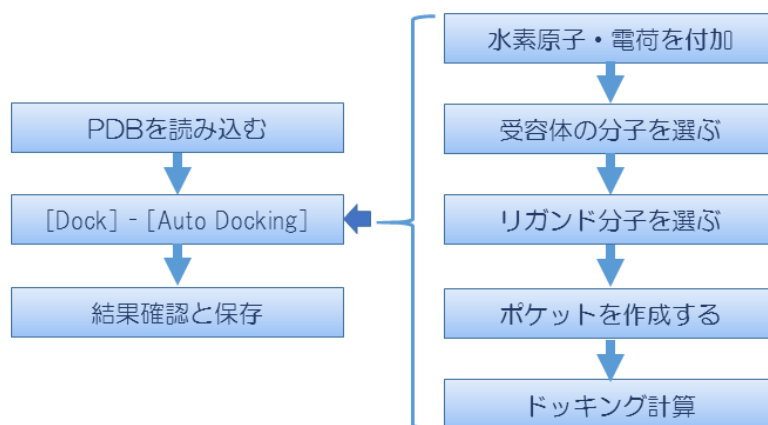
受容体の分子を選択するときは、リガンドを結合させるポケットの空間は空けるようにして選択してください。

MolDesk では、受容体分子群(少なくとも1つタンパク質または核酸分子を含む必要あり)とリガンド分子(1つの化合物または糖)を厳密に指定して計算することができます。

4.17. ドッキング計算 1 (全自動)

全自動ドッキングを用いる、最もシンプルなドッキング計算の実行例を示します。

手順は以下の通りです。



4.17.1. mmCIF / PDB ファイルをインターネット経由で読み込む

「4.4.1 [PDB]」を参照し、テストデータとしてインターネットから PDB ID 「1m17」を読み込みます。

このタンパク質は EGFR tyrosine kinase domain で、抗がん剤 Erlotinib の分子が付加しています。

4.17.2. 全自動ドッキング



[Dock]



[Auto Docking] を選択します。

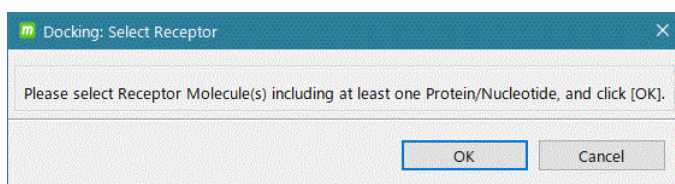
初めに、自動ですべての分子に対して欠落した水素原子が付加され、すべての化合物または糖に MOPAC7 AM1 により電荷が付加されます。

MOPAC7 AM1 で電荷計算できない化合物または糖の場合は、Gasteiger で電荷が付加されます。

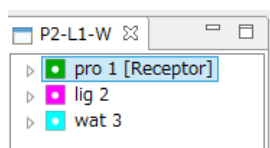
化合物または糖以外の分子は、[Help] – [Preference] – [Molecule] – [tplgeneX] で選択した力場に基づいて電荷が付加されます。

4.17.3. 受容体とリガンドの分子を選ぶ

電荷付加が完了すると、受容体の選択を促すメッセージダイアログが表示されます。



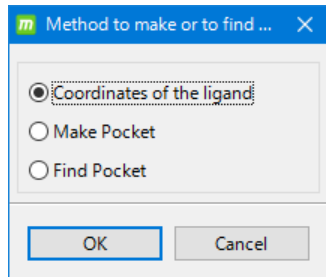
この例ではツリー表示画面で  pro1 を選択し、[OK] をクリックします。



-  pro1 が受容体として認識されたため
-  pro1 の表記が  pro1 [Receptor] に変わります。

受容体分子は、タンパク質または核酸分子を最低 1 つ含む必要があります。化合物、糖や金属を含んでいてもかまいません。ただし、リガンドが結合するポケットの空間は空けるようにして選択してください。

4.17.4. ポケットを作成する



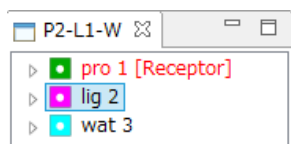
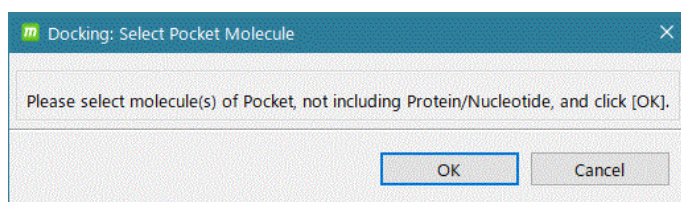
受容体指定後、ポケット生成方法を選択するダイアログが表示されます。

この例では正解構造がわかっているため、**[Coordinates of the ligand]** を選択し、選択したリガンドの座標自体をポケットのプローブ点にします。

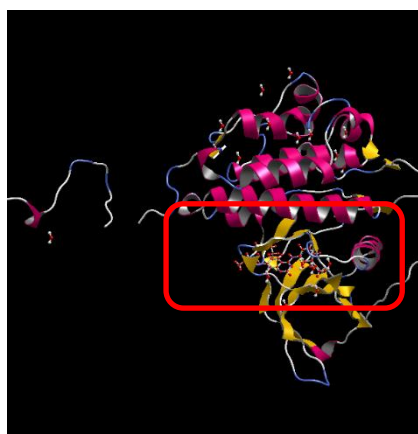
ポケット生成方法を選択するダイアログの項目の説明は以下の通りです。

項目	説明
[Coordinates of the ligand]	選択した分子の座標をポケットのプローブ点にします。 タンパク質または核酸分子以外の複数の分子を選択して、一括してプローブ点にできます。
[Make Pocket]	選択した受容体の表面上にポケットの球を置き、球の内部にポケットのプローブ点を生成します。
[Find Pocket]	選択した受容体の表面上でポケット探索を行い、複数のプローブ点を自動的にスコア順に生成します。

ポケットのプローブ点にする分子（タンパク質または核酸分子以外の分子、複数可）を選択するダイアログが表示されます。



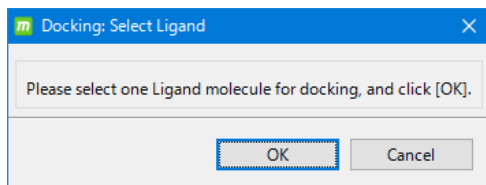
この例ではツリー表示画面で
■ **lig2** を選択し、**[OK]** をクリックします。



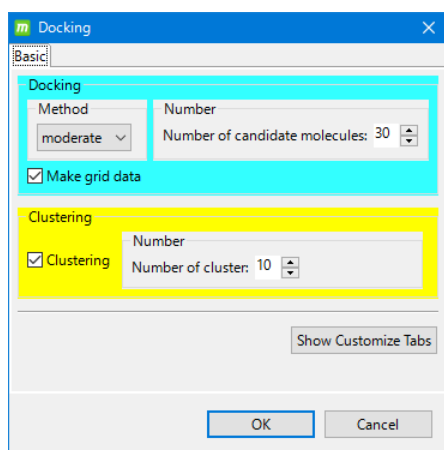
この際、リガンド分子の原子が赤丸になります。
 これは、リガンド分子のすべての原子がポケットのプローブ点になったことを示します。

また、ツリー表示画面に ■ **point4** が表示され、ポケットのプローブ点が系に追加されたことが確認できます。

リガンドの選択を促すメッセージダイアログが表示されます。



この例では  lig2 をツリー表示画面で選択し [OK] をクリックします。



リガンドには、ポケットのプローブ点として用いた分子と別の分子を指定することも可能です。

ドッキング計算の条件設定ダイアログが表示されます。
この例では、デフォルトの条件のまま [OK] をクリックします。

[Show Customize Tabs] をクリックすると、ドッキング計算の詳細なパラメタ設定も可能です。詳細は「4.18.6 ドッキング計算 詳細設定」を参照してください。

ドッキング計算の条件設定ダイアログの項目の説明は以下の通りです。

項目		説明
Docking	Method	fast 高速で低精度 moderate 中速で中精度（デフォルト） precise 低速で高精度（Molsite 法）
	Number of candidate molecules	候補分子構造の出力数
	Make grid data	グリッド計算します 1 回目の計算では必須ですが、同じ受容体名とポケットを繰り返し使う場合は省略できます
Clustering	Clustering	構造クラスタリングします
	Number of cluster	リガンド原子をポケットのプローブ点にします
Show Customize Tabs		詳細なパラメタ設定をするタブを表示します ※このタブを表示すると [Basic] タブの項目が一部変更不可になるため注意が必要（変更するには Cancel して再実行する必要あり）

4.17.5. 結果の確認

ドッキング計算が完了すると、**Docking Info** 画面に、ドッキング計算に使った化合物 (**lig3**) およびドッキング計算により予測された 10 個の分子構造 (**lig5** ~ **lig14**) がスコアの良い順にリスト表示されます。

分子構造の属性の値は以下の通りです。

ΔG 値 (**deltaG**、自由エネルギー)

スコア (**score**、ドッキングスコア)

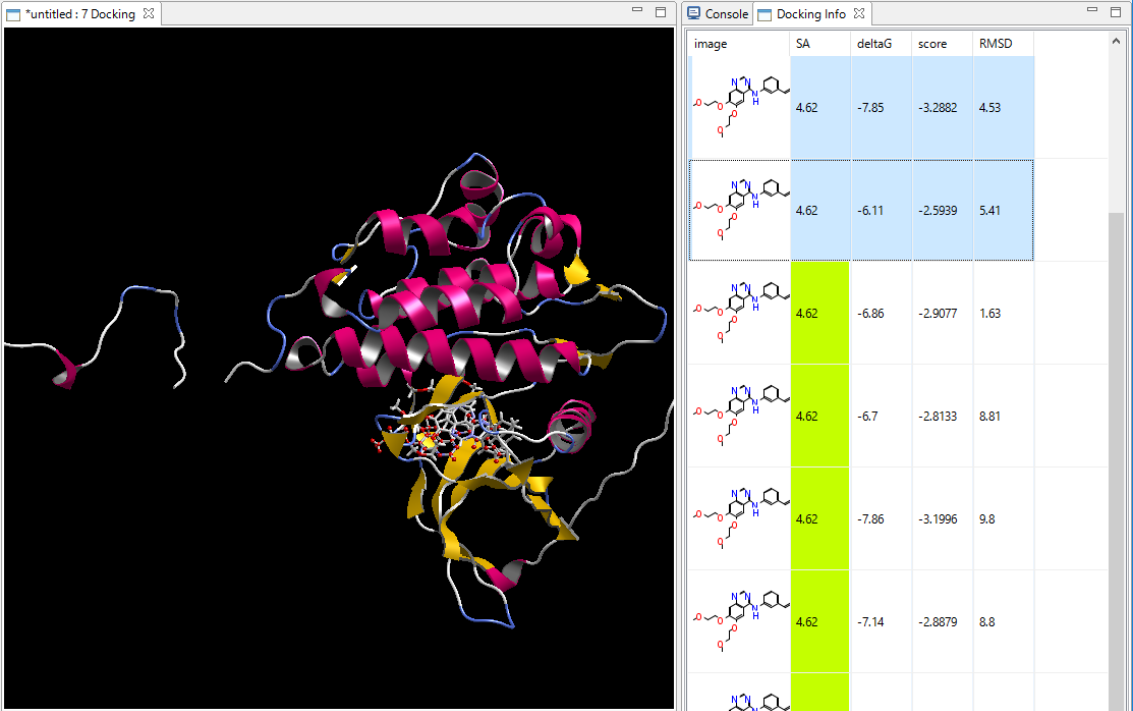
RMSD (ドッキング計算の入力で用いたリガンドに対する値)



image	SA	deltaG	score	RMSD
	4.62	-8.45	-3.4996	3.09
	4.62	-7.79	-3.286	2.19
	4.62	-7.85	-3.2882	4.53
	4.62	-6.11	-2.5939	5.41
	4.62	-6.86	-2.9077	1.63
	4.62	-6.7	-2.8133	8.81
	4.62	-7.86	-3.1996	9.8
	4.62	-7.14	-2.8879	8.8

Docking Info 画面の分子をクリックして↑↓キーをクリックすると、選択された分子が 3D 画面に 1 つずつ表示されます。

Docking Info 画面では、Ctrl + クリックで複数の分子を選択できます。



The screenshot displays the Docking Info window. On the left is a 3D visualization of a protein (pink and blue ribbons) with a ligand (yellow sticks) docked in its binding pocket. On the right is a table with columns: image, SA, deltaG, score, and RMSD. The table lists seven docking results. The first two rows are highlighted in light blue, and the remaining five rows are highlighted in yellow.

image	SA	deltaG	score	RMSD
	4.62	-7.85	-3.2882	4.53
	4.62	-6.11	-2.5939	5.41
	4.62	-6.86	-2.9077	1.63
	4.62	-6.7	-2.8133	8.81
	4.62	-7.86	-3.1996	9.8
	4.62	-7.14	-2.8879	8.8
				

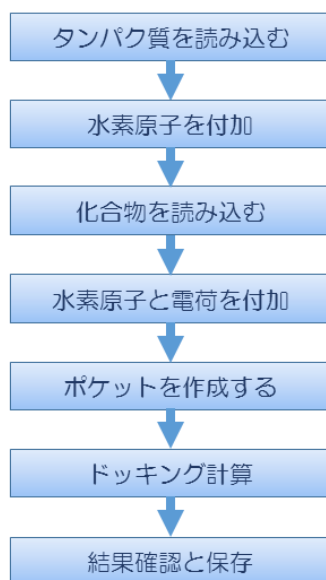
4.17.6. 結果の保存

「4.6 プロジェクトの保存」を参照し、任意の名前でプロジェクトを保存します。

4.18. ドッキング計算 2 (1つのリガンド)

リガンドを1つ指定する場合のドッキング計算の実行例を示します。

手順は以下の通りです。



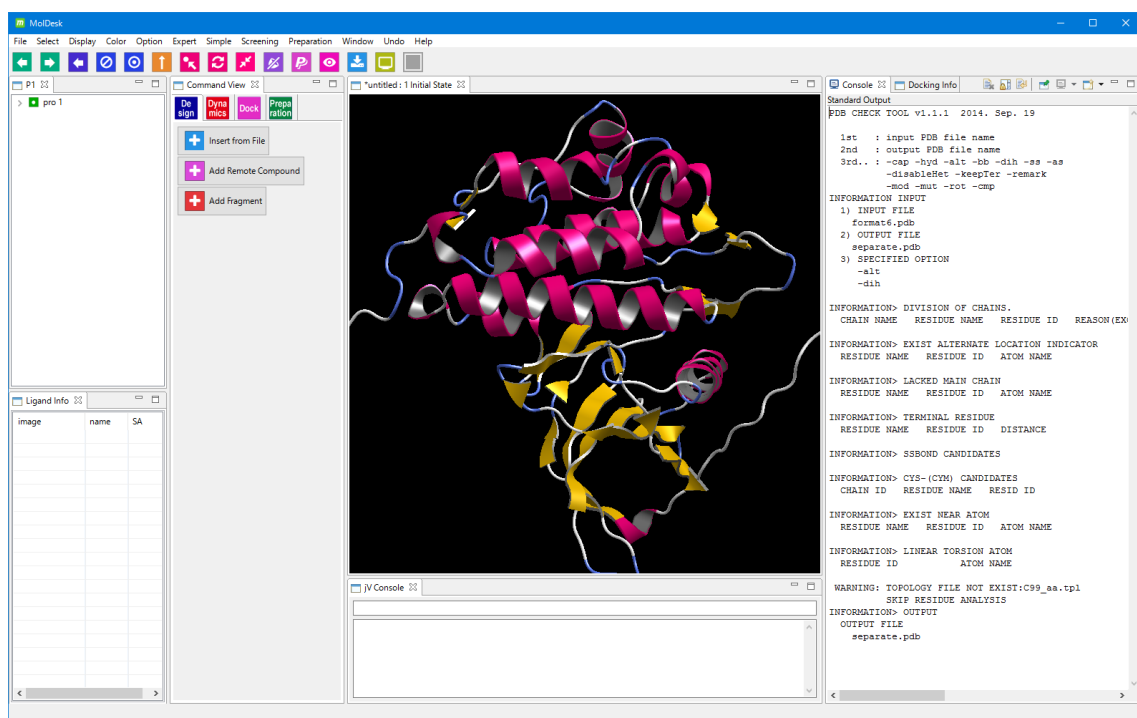
4.18.1. タンパク質の mmCIF / PDB ファイルを読み込む

テストデータとして、PDB ID 1m17 の mmCIF ファイルと PDB ファイルをダウンロードして、mmCIF ファイルを読み込みます。1m17 の説明は「4.17.1 mmCIF / mmCIF / PDB ファイルをインターネット経由で読み込む」を参照してください。

MolDesk のインストール時にデスクトップに作成された MolDesk Basic フォルダの中に、1m17 の PDB ファイルが入っています。

「4.4.4 [File] - [Open Molecular File]」を参照し、MolDesk Basic フォルダの中にある以下のファイルを読み込みます。

MolDesk Basic -> sample -> pdb -> 1m17_protein.pdb




pro1 を選択してから  **[Add Hydrogens]** をクリックし、タンパク質全体に対し欠落している水素原子の付加と電荷の付加を行います。

原子の選択状態とコマンドボタン画面のボタンは連動します。

ツリー表示画面または 3D 画面で選択されている原子に連動し、それらに対して実行可能なボタンがコマンドボタン画面に表示されます。

4.18.2. 化合物の mol2 ファイルを読み込む



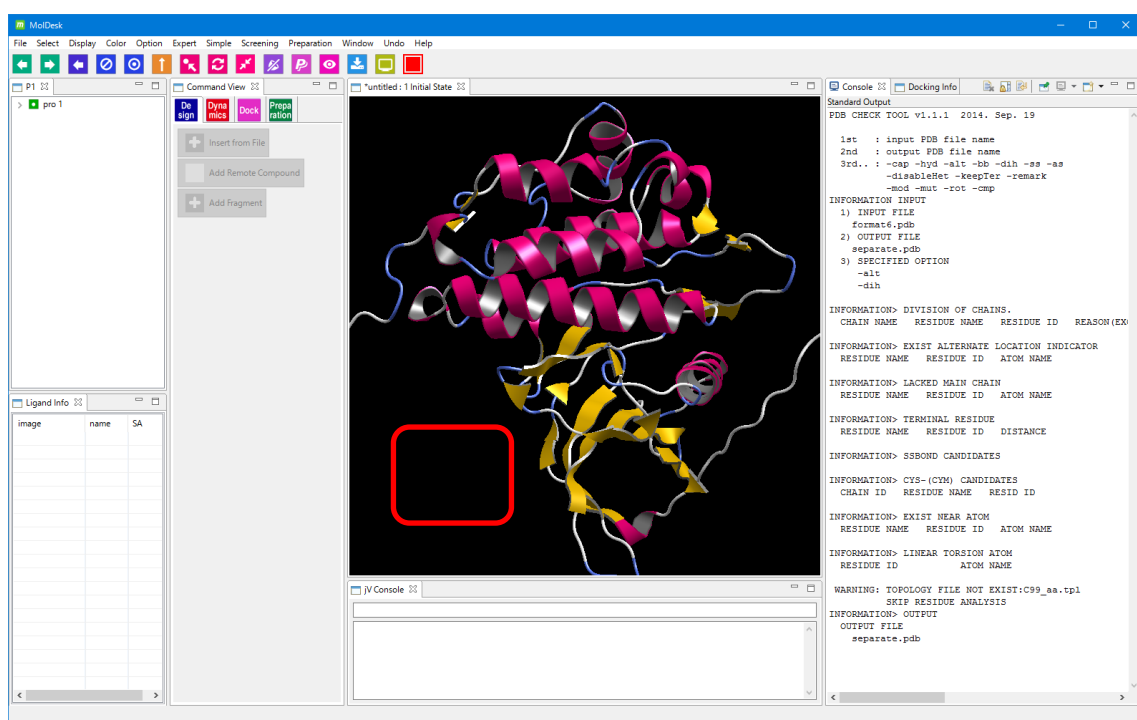
[Insert from File] で以下のファイルを入力します。

MolDesk Basic -> sample -> mol2 -> ERLOTINIB.mol2 を読み込みます。

この化合物は、抗がん剤 Erlotinib の分子です。

[Position Select] では[mouse]を選択し、3D 画面の下図赤枠付近をクリックします。

クリック点に分子が表示され、ツリー表示画面にも  で化合物が追加されます。



[Position Select] の説明は「4.4.3 [File] - [New Project]」を参照してください。

ツリー表示画面、または、3D 画面で、 lig2 をクリックして選択してから、



[Add Hydrogens] をクリックして、化合物全体に対し欠落している水素原子を **-p** オプションの解離状態で付加します。このとき、化合物に **Gasteiger** で電荷が付加されます。

- 入力したファイルが **mol2** ファイルの場合、**mol2** ファイルに電荷情報が含まれる場合はその情報を読み込みますが、水素原子を付加した場合は電荷を生成し直しますのでご注意ください。

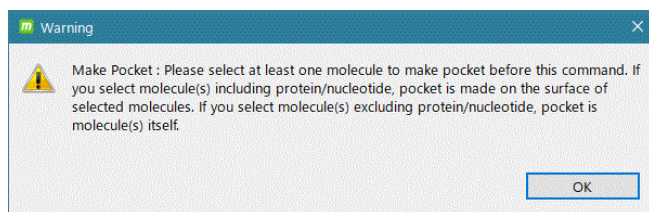
4.18.3. ポケット作成



[Dock]

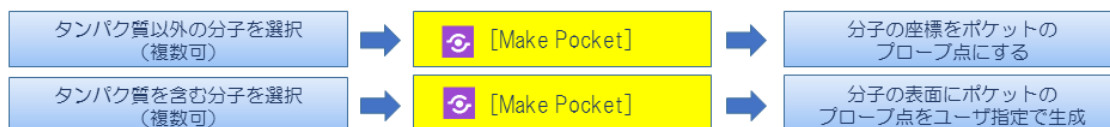


[Make Pocket] をクリックします。分子の選択をしていないため、以下のワーニングダイアログが表示されます。



[OK]をクリックしてワーニングダイアログを消してから、分子を選択します。

選択する分子の種類によって、以下の 2 通りに処理が分岐します。

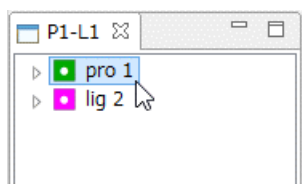


分子自体の座標をポケットのプローブ点にする場合

タンパク質または核酸分子を含まない分子を選択します。複数選択可。

指定した分子の表面にポケットのプローブ点を生成したい場合

タンパク質または核酸分子を含んだ分子を選択（複数選択可）します。この場合、ポケットの空間は空けるように選択します。

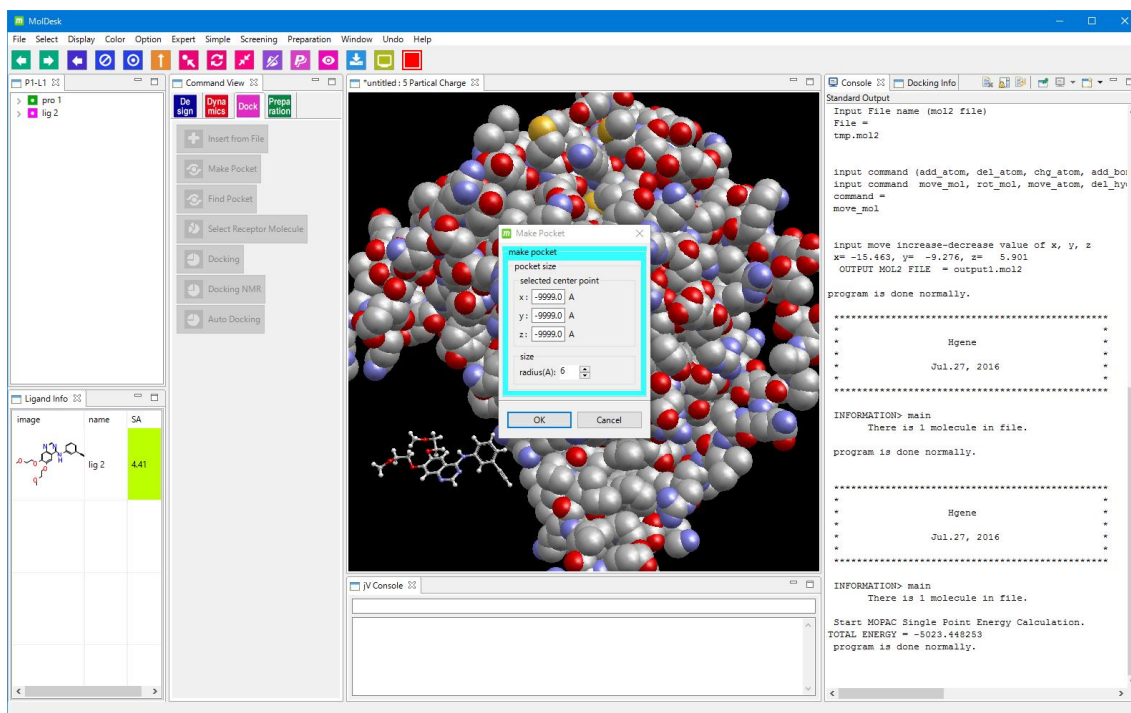


この例では分子の表面にポケットを生成するため

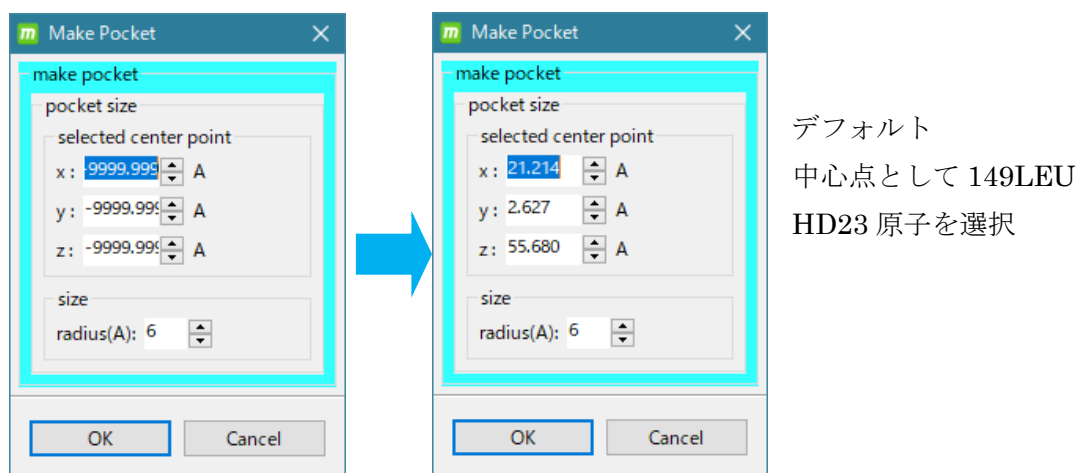
タンパク質 pro1 をツリー表示画面または 3D 画面で

選択し [Make Pocket]をクリックします。

タンパク質がスペースフィル表示モデルになり。ポケット選択のダイアログが表示されます。



ポケット選択のダイアログにポケットの中心座標と半径を入力します。



中心座標は以下のどちらかの方法で指定します。

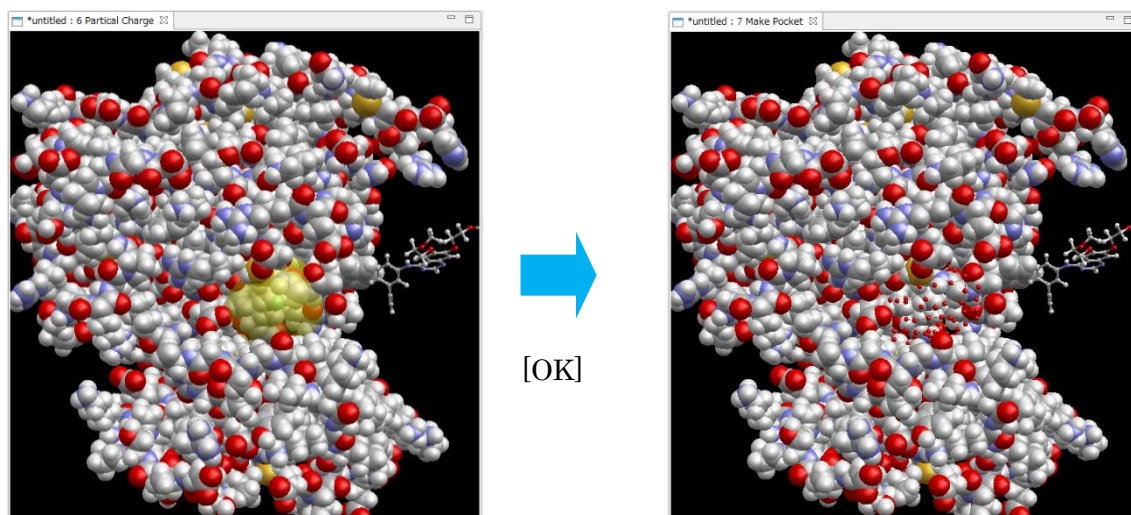
直接数値（座標値）を入力する

ツリー表示画面または 3D 画面で原子を選択する（複数選択可）

原子を複数選択した場合は、それらの平均座標がポケットの中心座標となります。

ポケットの半径は、ダイアログの **radius** で設定できます。

以下は、中心点として 149LEU HD23 原子を選択し、半径を 6 Åにした例です。

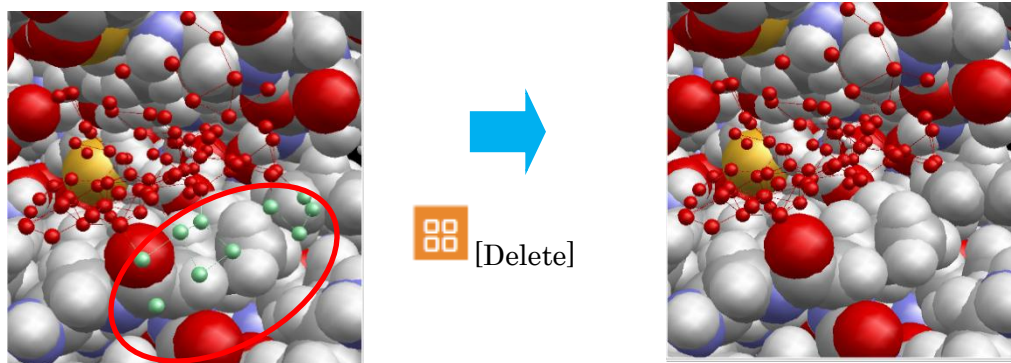


選択したポケットが、黄色の半透明の球で表示されます。

球内に、ポケットのプローブ点が赤い点で生成されます。

4.18.4. プローブ点の削除

ポケットから外れている余分なプローブ点がある場合は以下の手順で削除できます。



3D 画面で余分なプローブ点を選択
(Ctrl + クリックで複数選択)

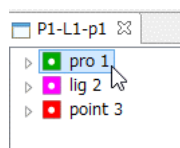
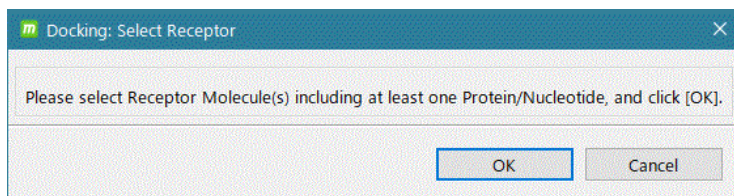
選択したプローブ点が削除される

4.18.5. ドッキング計算



[Docking] をクリックします。

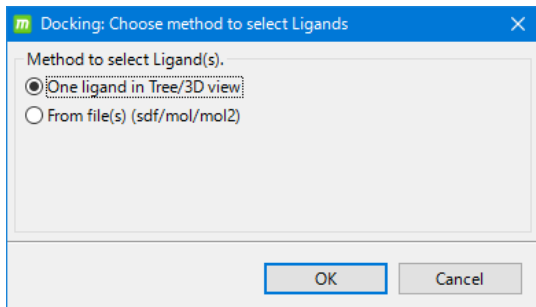
受容体の選択を促すメッセージダイアログが表示されます。



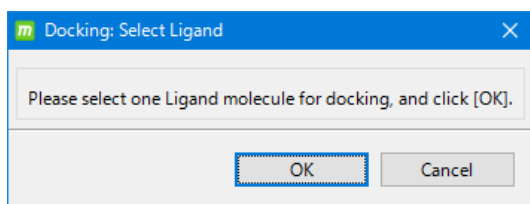
この例では  **pro1** を選択して [OK] をクリックします。

受容体分子は、タンパク質または核酸分子を最低 1 つ含む必要があります。化合物、糖や金属を含んでいてもかまいません。

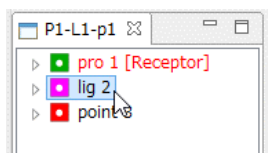
リガンドの選択方法を指定するダイアログが表示されます。



この例では デフォルトの
[One ligand in Tree/3D view]
のまま [OK] をクリックします。

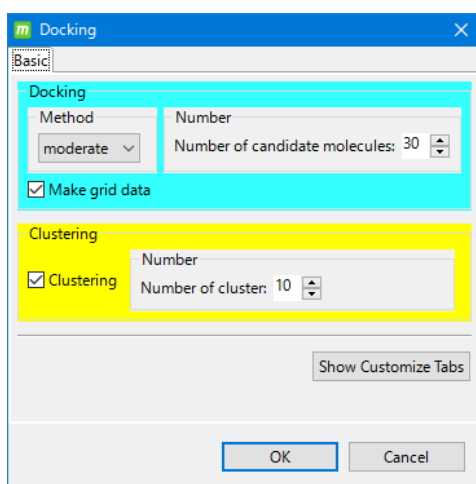


リガンドの選択を促すメッセージダイアログが表示されます。リガンドとして用いる化合物または糖をツリー表示画面または 3D 画面から 1 つ選択します。



この例では **lig 2** を選択して [OK]をクリックします。

ドッキング計算条件を入力するダイアログが表示されます。



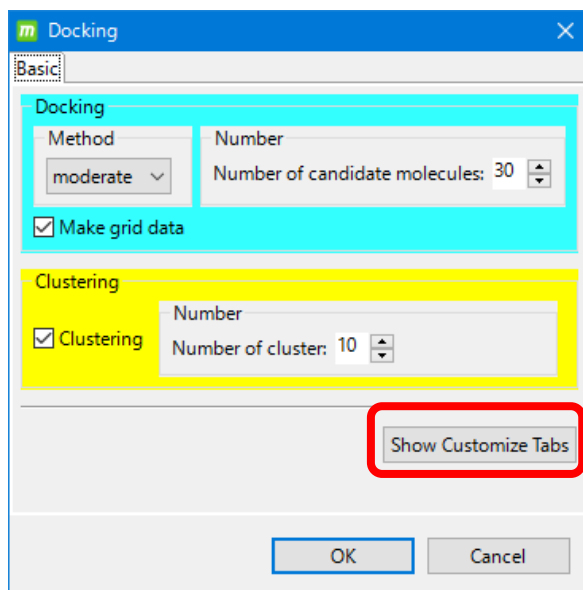
ドッキング計算の精度、構造クラスタリングの有無などを入力します。

この例ではデフォルトで計算します。
このまま [OK] をクリックします。

設定項目の意味は「4.17.4 ポケットを作成する」を参照してください。

「4.17.5 結果の確認」「4.17.6 結果の保存」を参照してドッキング結果の確認と保存を行います。

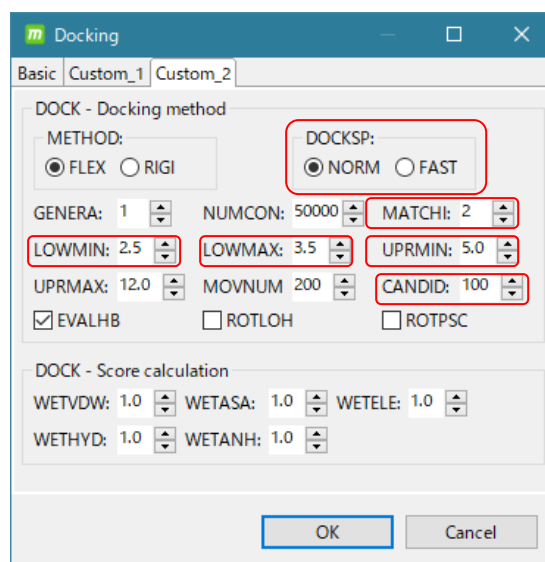
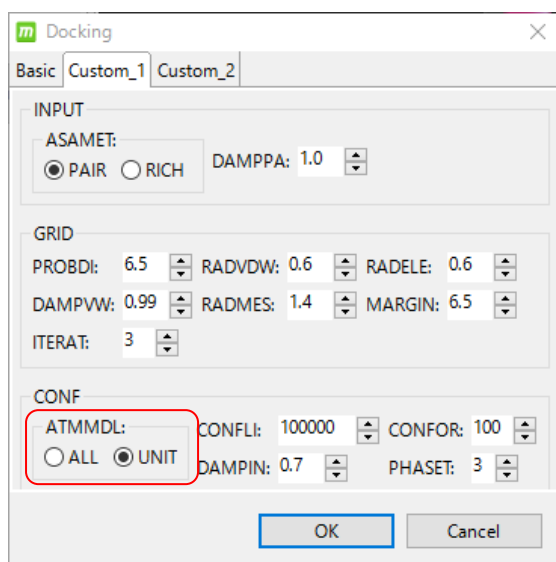
4.18.6. ドッキング計算 詳細設定



[Show Customize Tabs] ボタンをクリックするとドッキング計算の詳細設定のタブが表示されます。

詳細設定タブのデフォルト設定は [Docking] - [Method] の値により異なります。

[Docking] - [Method] が [fast] の場合



ATMMDL=UNIT、DOCKSP=FAST、MATCH=3、LOWMIN=2.5、LOWMAX=3.5、UPRMIN=5.0、CANDID=10

[Docking] - [Method] が [moderate] の場合

ATMMDL=ALL、DOCKSP=NORM、MATCH=2、LOWMIN=2.5、LOWMAX=3.5、UPRMIN=5.0、CANDID=100

[Docking] - [Method] が [precise] の場合

ATMMDL=ALL、DOCKSP=NORM、MATCH=0、LOWMIN=1.0、LOWMAX=1.2、UPRMIN=3.0、CANDID=100

詳細設定タブの項目の説明は以下の通りです。詳細は **myPresto** のドキュメントを参照してください。

[INPUT]

項目	説明
ASAMET	ASA の計算方法 PAIR / RICH
DAMPPA	原子半径の係数

[GRID] グリッドポテンシャル生成

項目	説明
PROBDI	ポケット点と受容体原子の距離上限
MARGIN	GridPotential の範囲のマージン
ITERAT	スムージング繰り返し回数
RADVDW	vdW の境界距離補正
RADELE	静電の境界距離補正
RADMES	mesh 点生成のプローブ半径
DAMPVW	vdW 半径の係数

[CONF] リガンドコンフォーマ生成

項目	説明
ATMMDL	原子モデルの指定 ALL / UNIT
CONFLI	confomer 生成の最大試行回数
CONFOR	生成する配座数
DAMPIN	配座の原子間 vdW 距離のダンピングファクター
PHASET	torsion 回転の候補数

[DOCK - Docking method] グローバルサーチ

項目	説明
METHOD	ドッキング方法 FLEX / RIGID
DOCKSP	ドッキング対象原子の切り替え NORM / FAST
CANDID	ローカルサーチ対象数
GENERA	絞込みの回数
NUMCON	表示する上位スコア数
MATCHI	結合面の原子タイプ適合度
LOWMIN	結合面の辺の下限最小値
LOWMAX	結合面の辺の下限最大値
UPRMIN	結合面の辺の上限最小値
UPRMAX	結合面の辺の上限最大値
EVALHB	タンパク質とリガンドの、異方性を考慮した水素結合の評価 YES / NO
ROTLOH	リガンド-OH 基の回転 YES / NO
ROTPSC	水素結合可能なタンパク質側鎖の回転 YES / NO
MOVNUM	座標をずらす回数

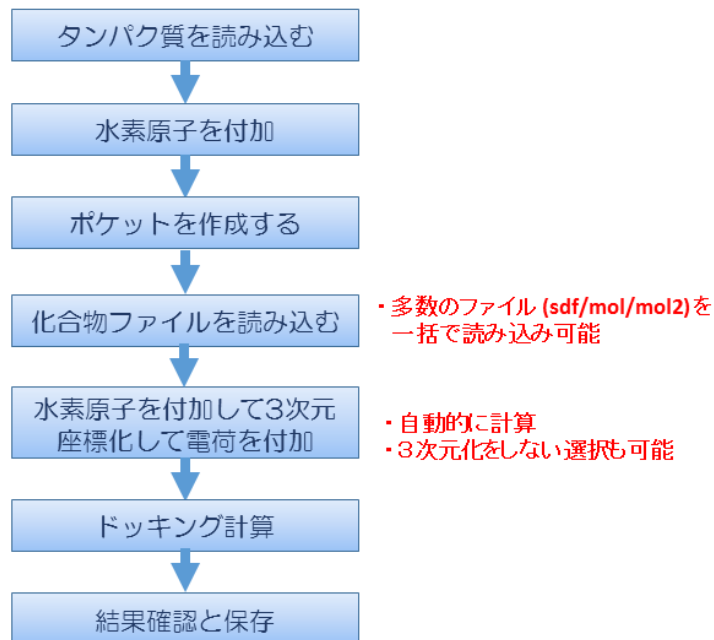
[DOCK - Score calculation] スコア計算

項目	説明
WETVDW	スコア計算時の vdW の係数
WETASA	スコア計算時の ASA の係数
WETELE	スコア計算時の静電の係数
WETHYD	スコア計算時の水素結合の係数
WETANH	タンパク質とリガンドの、異方性を考慮した水素結合の係数

4.19. ドッキング計算 3（複数のリガンド）

リガンドをファイルから複数指定する場合のドッキング計算の実行例を示します。

手順は以下の通りです。



4.19.1. タンパク質の mmCIF / PDB ファイルを読み込む

テストデータとして、PDB ID 1m17 のタンパク質をファイルから読み込みます。

「4.18.1 タンパク質の mmCIF / PDB ファイルを読み込む」と同じ手順で PDB ファイルを読み込みます。

4.19.2. ポケット作成

「4.18.3 ポケット作成」と同じ手順でポケットを作成します。

4.19.3. 入力分子の 3 次元化



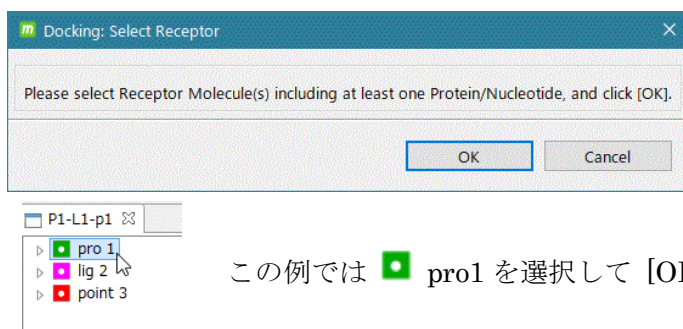
[Dock]

-



[Docking] をクリックします。

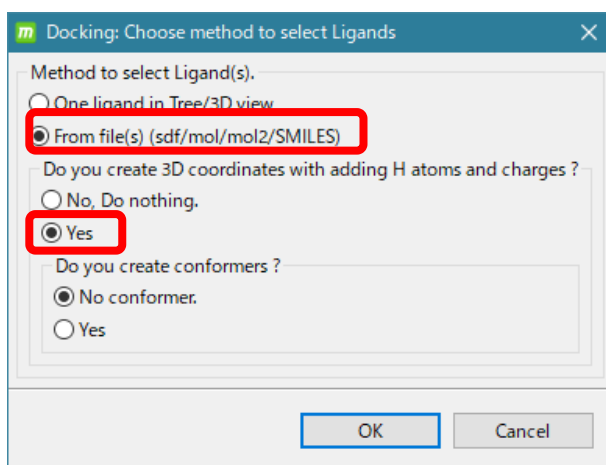
受容体の選択を促すメッセージダイアログが表示されます。



この例では  **pro1** を選択して [OK] をクリックします。

受容体分子は、タンパク質または核酸分子を最低 1 つ含む必要があります。化合物、糖や金属を含んでいてもかまいません。ただし、ポケットの空間は空けるように選択してください。

リガンドの選択方法を指定するダイアログが表示されます。



この例では
[From files(s) (sdf/mol/mol2/SMILES)]
を選択し、

リガンド分子の 3 次元座標化を
行うかどうかは [Yes] を選択し、

Conformer 生成は、デフォルトの
[No conformer] を選択します。

[OK] をクリックします。

Do you create 3D coordinates * 選択肢の項目の説明は以下の通りです。

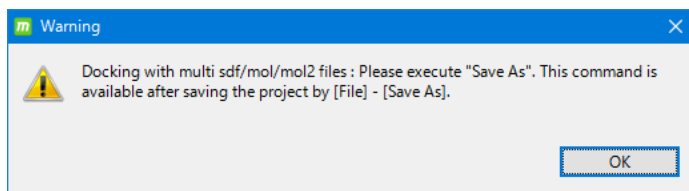
項目	説明
No, Do nothing.	入力ファイルに対して何も操作しないで、ファイル中の分子情報（座標値、電荷など）をそのまま使ってドッキング計算を実行します。
Yes	各リガンド分子の欠損した水素原子を付加して、3 次元座標化した後に、MOPAC7 AM1 で電荷を付加してから、ドッキング計算に使用します。 3 次元座標化は、AMBER GAFF2 力場によるエネルギー極小化（構造最適化）計算を各分子について実行し、計算中は、Console 画面に、計算過程のログ（標準出力）が表示されます。

Do you create conformers ? 選択肢の項目の説明は以下の通りです。

項目	説明
No conformer.	Conformer 生成を実行しません。
Yes	Conformer 生成を実行します。myPresto の confgeneC プログラムを使います。

ここで、プロジェクトをあらかじめ保存していない場合は、以下のワーニング画面が出ます

ので、保存してから再び、 [Docking] をクリックして同じ操作をしてください。



ファイル選択ダイアログで、MolDesk のインストール時にデスクトップに作成された MolDesk Basic フォルダの中にある以下の 2 ファイルを選択します (Shift + クリックで複数選択)。

MolDesk Basic -> sample -> sdf -> multi01.sdf : 1 分子の化合物を含む

MolDesk Basic -> sample -> sdf -> multi3.sdf : 3 分子の化合物を含む

[開く] をクリックすると、これら 4 リガンド分子について 3 次元化計算が行われます。

※ 入力する化合物として Mol2 ファイルを選択した時は、3 次元化は実行できません。Mol2 ファイルの場合は、すでに 3 次元化されていることが前提となります。

4.19.4.3 次元化した分子ファイル

通常は 3 次元化計算の結果を確認する必要はありません。解析を先に進める場合は「4.19.5 ドッキング計算」に進んでください。

3 次元化した分子ファイルの格納場所について説明します。

3 次元化計算が終了すると、プロジェクトを保存しているフォルダを [PROJECT] とすると、[PROJECT] -> work -> database 以下に「mol2_files」という名前のフォルダが生成されます。

「mol2_files」フォルダ以下には分子ごとのフォルダが連番で作成され、分子ごとのフォルダの中にはコンフォーマーごとの mol2 ファイルが連番で出力されます。(4 員環以上の環構造の部分について生成。分子内にキラル中心が存在する場合には、光学異性体も同時に生成。)

[PROJECT] -> work -> database -> mol2_files -> 3d001 -> 00000001-01.mol2

[PROJECT] -> work -> database -> mol2_files -> 3d002 -> 00000002-01.mol2

[PROJECT] -> work -> database -> mol2_files -> 3d002 -> 00000003-01.mol2

[PROJECT] -> work -> database -> mol2_files -> 3d002 -> 00000004-01.mol2

mol2 ファイルの命名ルールは以下の通りです。

[分子番号 (連番)]-[コンフォーマー番号 (連番)].mol2

「mol2_files」フォルダ直下にはこれらを 1 つの multi mol2 ファイルにまとめたファイル (all.mol2) も出力されます。

[PROJECT] -> work -> database -> mol2_files -> all.mol2

ファイル入力によりドッキング計算のリガンドを入力した場合は、3 次元化を行わなかった場合も、mol2_files フォルダが同様に生成されます。

生成された mol2 ファイルには、分子の各種特性値とタイトル(下図赤字)が記載されます。

@<TRIPOS>COMMENT

LIGANDBOX_ID = 00000001-01
COMMENT_LOCATION = HEADER
SOURCE = SOURCE
SOURCE_ID = NS-00204087
SUPPLIER = ENAMINE
IDNUMBER = Z44490869
MOLECULAR_FORMULA = C13H18N3O
MOLECULAR_WEIGHT = 232.307
MOLECULAR_CHARGE = 1
SUM_OF_ATOMNUMBER = 125
SUM_OF_ATOMNUMBER_MINUS_CHARGE = 124
NUM_OF_DONOR = 3
NUM_OF_ACCEPTOR = 2
HOMO = -11.9705
LUMO = -4.2755
NUM_OF_CHIRAL_ATOMS = 1
NOTE = ENAMINE_Z44490869;Enamine(Fragment)_Z44490869;

@<TRIPOS>MOLECULE

00000001-01

35 36 0 0 0

SMALL

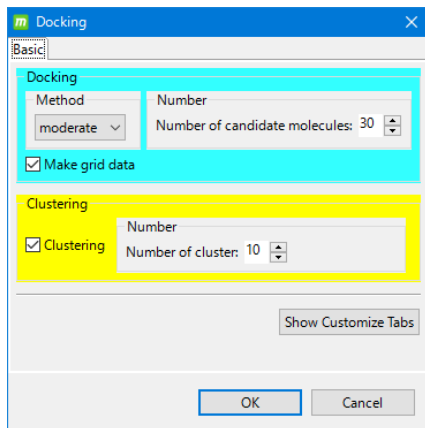
MOPAC_AM1

@<TRIPOS>ATOM

1	C1	4.0440	-1.4180	-0.0780	C.2	1	LGD	0.3547
2	N1	2.9170	-0.6340	-0.0930	N.am	1	LGD	-0.3512
3	N2	4.1590	1.4370	-0.0800	N.2	1	LGD	-0.1045
.	.	.	.	.	.	.	.	.

4.19.5. ドッキング計算

ドッキング計算条件を入力するダイアログが表示されます。



ドッキング計算の精度、構造クラスターリングの有無などを入力します。

この例ではデフォルトで計算します。
このまま [OK] をクリックします。

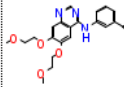
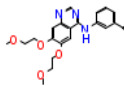
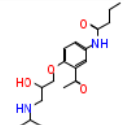
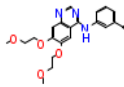
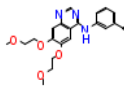
詳細は「4.17.4 ポケットを作成する」を参照してください。

入力した4つのリガンド分子についてのドッキング計算結果が Docking Info 画面に一覧表示されます。

image	SA	deltaG	score	RMSE
	4.41	-8.72	-3.6395	1.83
	4.41	-8.6	-3.5867	4.84
	4.41	-7.49	-3.1663	4.0
	4.41	-8.18	-3.3946	8.72
	4.41	-8.59	-3.3776	8.63
	4.41	-7.41	-3.0731	9.98
	4.41	-7.35	-3.1041	7.85
	4.41	-6.95	-2.9605	9.8

Docking Info 画面の各項目は、昇順または降順にソート可能です。

スコアでソートした表示例です。

Console Docking Info				
image	SA	deltaG	score	RMSD
	4.41	-8.72	-3.6395	1.83
	4.41	-8.6	-3.5867	4.84
	3.32	-7.67	-3.4192	57.04
	4.41	-8.18	-3.3946	8.72
	4.41	-8.59	-3.3776	8.63

「4.17.5 結果の確認」「4.17.6 結果の保存」を参照してドッキング結果の確認と保存を行います。

4.20. ドッキング計算 4（ポケット探索）

ポケット探索を行う場合のドッキング計算の実行例を示します。

- ドッキング計算を用いず、タンパク質の形状のみでポケットを判断する方法
- ドッキング計算を用いた高精度なポケット探索法 (Molsite)

の2つがありますが、ここでは前者について説明します。

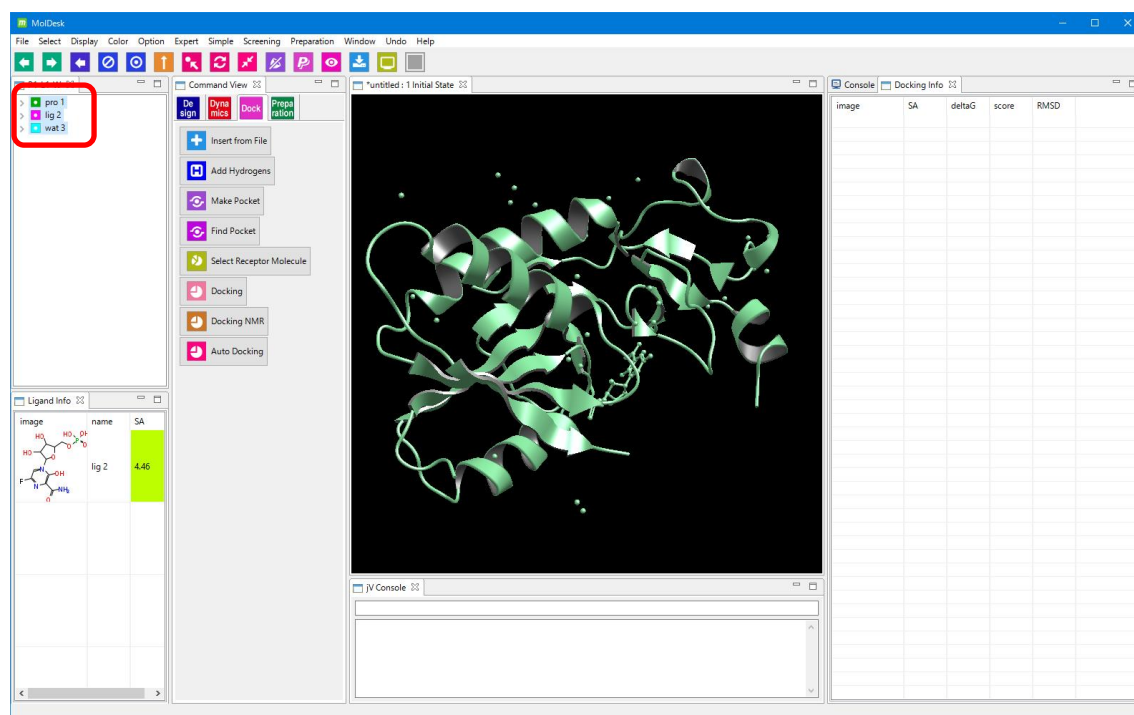
4.20.1. PDB ファイルを読み水素原子・電荷を付加

「4.4.4 [File] - [Open Molecular File]」を参照し、MolDesk のインストール時にデスクトップに作成された MolDesk Basic フォルダの中にある以下のファイルを読み込みます。

MolDesk Basic -> sample -> pdb -> 4KN6.pdb

このデータの説明は「4.4.1 [PDB]」を参照してください。

ツリー表示画面で、タンパク質、化合物、結晶水の3つをマウスで選択（Shift+クリックで複数選択）します。





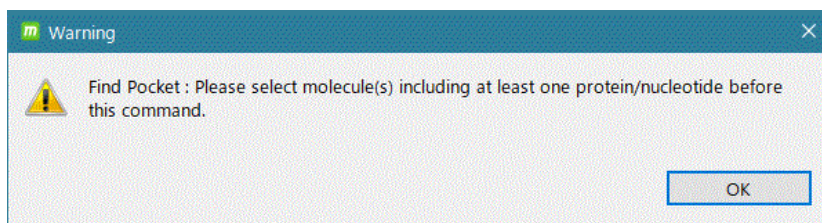
[Add Hydrogens] で、欠落しているすべての水素原子を（化合物は、-p オプションの解離状態で）付加します。この際、電荷も付加されます。

4.20.2. ポケット探索



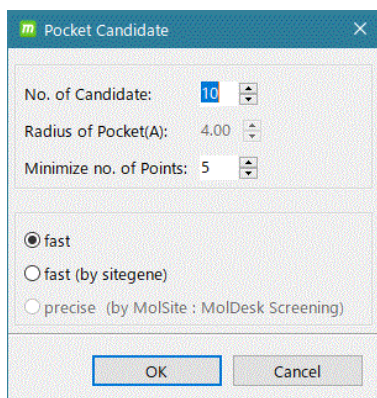
pro 1 をツリー表示画面で選択し  [Find Pocket] をクリックします。

分子の選択を行わずに  [Find Pocket] を実行すると以下のワーニングダイアログが表示されます。その場合は分子を選択してから再実行してください。



ここでは、少なくとも 1 つのタンパク質分子または核酸分子を選択します。タンパク質分子または核酸分子を少なくとも 1 つ選択していれば、タンパク質または核酸以外の複数の分子も含めることが可能です。選択した分子の表面上でポケット探索を行います。このため、ポケットの空間は空けるように選択してください。

ポケット探索条件を設定するダイアログが表示されます。

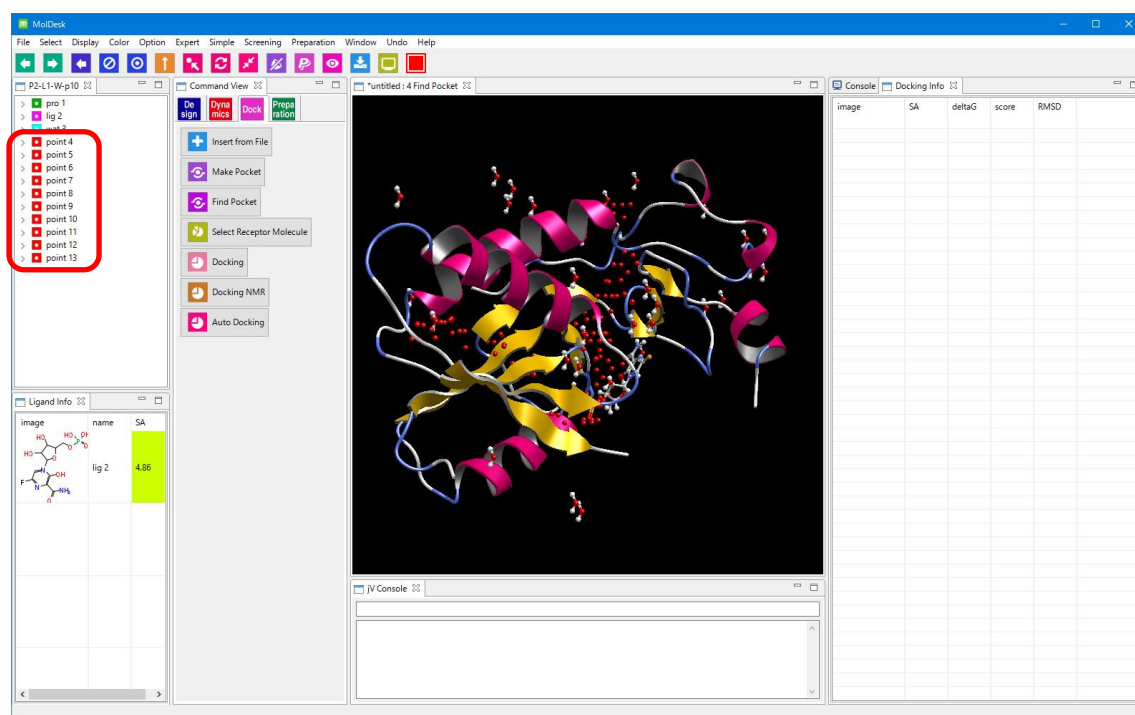


この例ではデフォルトの条件で計算します、このまま [OK] をクリックします。

各項目の説明は以下の通りです。

項目	説明
No. of Candidate	ポケット候補の数
Minimize no. of Points	ポケットのプローブ点の最小数 これよりプローブ点が少ないポケットは候補から除外します
Radius of Pocket(A)	ポケットの半径の目安 (Å) fast (by sitegene) で入力します。
fast	高速で低精度なポケット探索方法
fast (by sitegene)	高速で低精度なポケット探索方法 (sitegene による)
precise	Molsite による高精度なポケット探索

計算が終わると、10 のポケット候補がスコア順に表示されます。

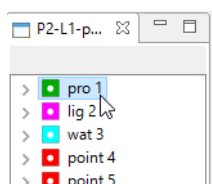
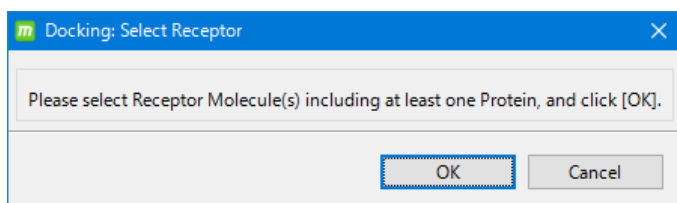


4.20.3. ドッキング計算



[Docking] をクリックします。

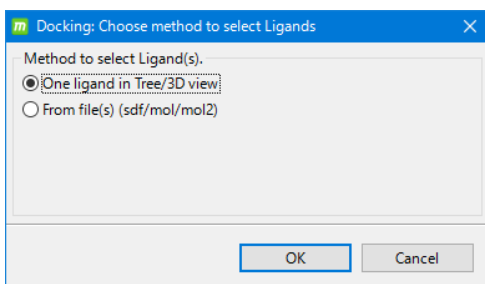
受容体の選択を促すメッセージダイアログが表示されます。



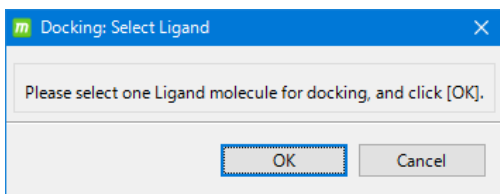
この例では  **pro1** を選択して [OK] をクリックします。

受容体分子は、タンパク質または核酸分子を最低 1 つ含む必要があります。化合物、糖や金属を含んでいてもかまいません。

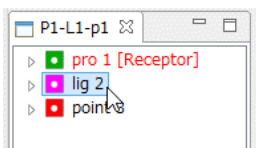
リガンドの選択方法を指定するダイアログが表示されます。



この例では、デフォルトの
[One ligand in Tree/3D view]
のまま [OK] をクリックします。

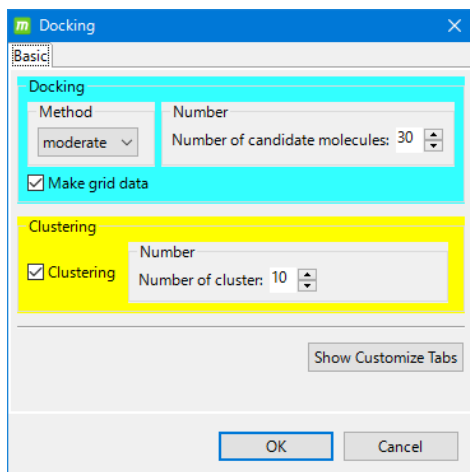


リガンドの選択を促すダイアログが
表示されます。
リガンドとして用いる化合物または糖をツリー
表示画面または 3D 画面から 1 つ選択します。



この例では  **lig 2** を選択して[OK]をクリックします。

ドッキング計算条件を入力するダイアログが表示されます。



ドッキング計算の精度、構造クラスティングの有無などを入力します。

この例ではデフォルトで計算します。
このまま [OK] をクリックします。

設定項目の意味は「4.17.4 ポケットを作成する」を参照してください。

もっともスコアの良いポケット（ポケットの中でツリー表示画面で一番上にあるもの）を使用してドッキング計算が実行されます。

それ以外のポケットは自動的に削除されます。

別のポケットを使用してドッキング計算を行いたい場合は、 [Delete Molecule] で計算に使いたいポケットよりスコアの良いポケットをすべて削除してからドッキング計算を実行してください。

「4.17.5 結果の確認」「4.17.6 結果の保存」を参照してドッキング結果の確認と保存を行います。

4.21. Molsite によるポケット探索・ドッキング計算

Molsite による高精度なポケット探索について説明します。

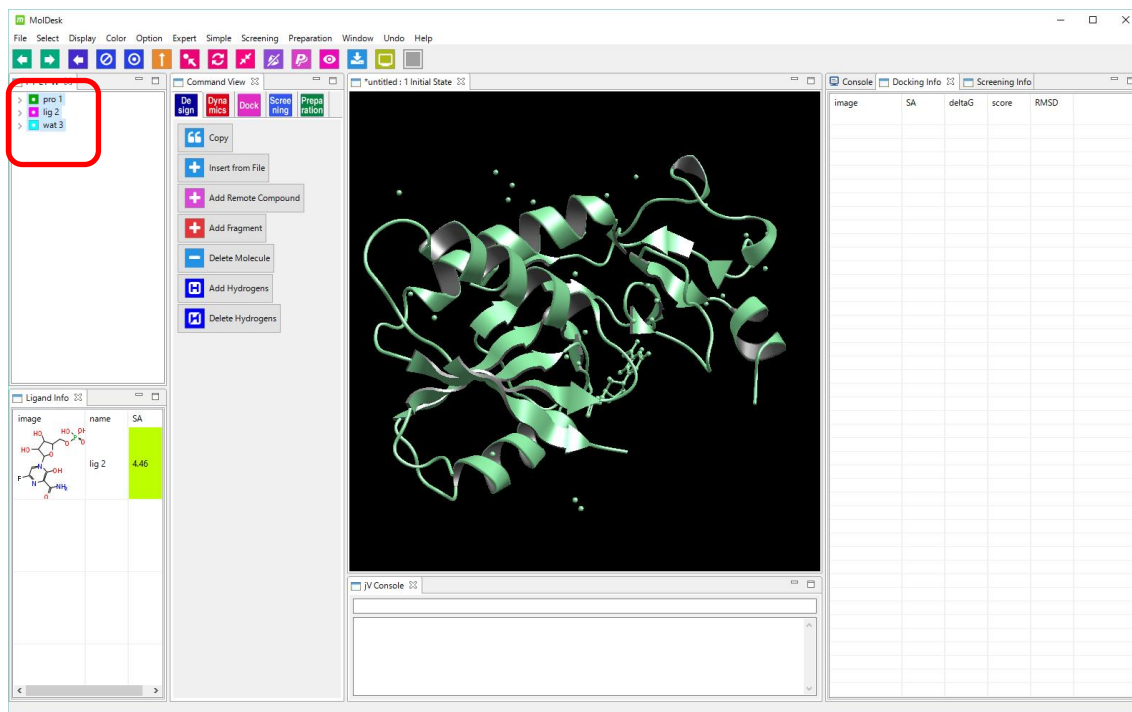
4.21.1. PDB ファイルを読み水素原子・電荷を付加

[File] - [Open Molecular File] で、MolDesk のインストール時にデスクトップに作成された MolDesk Basic フォルダの中にある以下のファイルを読み込みます。

MolDesk Basic -> sample -> pdb -> 4KN6.pdb

例に用いた「4kn6」は、プリン代謝酵素の一つである HGPRT（ヒポキサンチン・グアニンホスホリボシルトランスフェラーゼ）と、エボラ熱治療薬候補ファビピラビルに、リボース-5'-1 リン酸が結合した化合物を含んだものです。

ツリー表示画面で、タンパク質、化合物、結晶水の 3 つをマウスで選択（Shift+クリックで複数選択）します。



[Add Hydrogens] で、欠落しているすべての水素原子を付加します。

この際、タンパク質には電荷も付加されます。

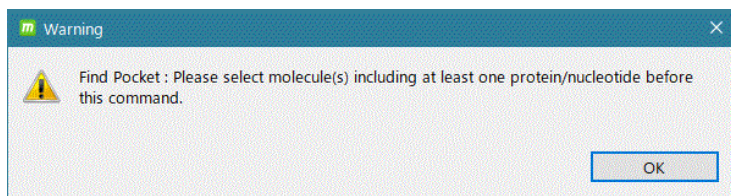
※ 化合物の水素原子付加は、-p / -h / -m の 3 通りのオプションを選択できますが、内容の詳細は「MolDock Basic マニュアル」をご参照ください。ここでは、デフォルトの -p オプションを選択します。

次に、 lig2 を選択した状態で  [Partial Charge] を実行し、MOPAC7 AM1 で電荷計算をして化合物に電荷を付与します。

4.21.2. Molsite によるポケット探索

■ pro 1 をツリー表示画面で選択し  [Find Pocket] をクリックします。

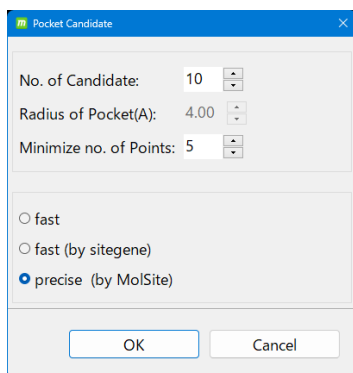
分子の選択を行わずに  [Find Pocket] を実行すると以下のワーニングダイアログが表示されます。その場合は分子を選択してから再実行してください。



ここでは、少なくとも 1 つのタンパク質分子を選択します。タンパク質分子を少なくとも 1 つ選択していれば、タンパク質以外の複数の分子も含めることが可能です。選択した分子の表面上でポケット探索を行います。このため、ポケットの空間は空けるように分子を選択してください。

※ Molsite はタンパク質分子のポケット探索に対応していて、核酸分子は探索対象としていません。

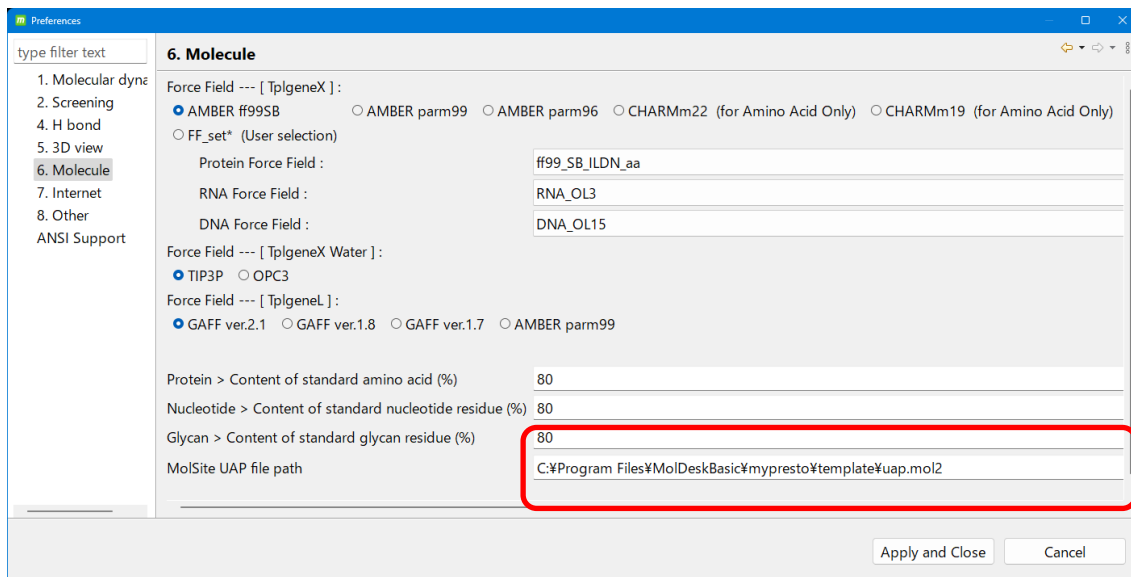
ポケット探索条件を設定するダイアログが表示されます。



この例では
[precise (by Molsite)]
を選択します。

※ MolSite では、UAP 分子という多数の ligand の候補分子を次々ポケット候補にドッキング計算をしますが、UAP 分子は、[Help]-[Preferene]-[Molecule] で表示する以下の画面で、デフォルトで設定されている分子以外の任意の分子を、ユーザが設定することができます。

UAP 分子を変更したい場合は、以下の[MolSite UAP file path] に変更したい分子の mol2 ファイルパスを記入して、[Apply]または[OK] をクリックして確定してから計算してください。

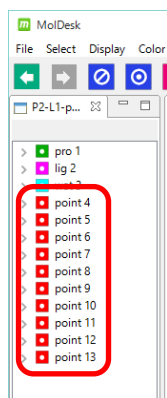


4.21.3. Molsite によるポケット探索の並列数・時間

Molsite によるポケット探索の計算時間の目安は以下の通りです。

並列計算に関して特に設定を行う必要はありません（スレッド並列計算で行います）。

	Intel Core i7-4790K 4.0GHz / 16GB メモリ / windows8.1 8 並列で実行
PDB 4kn6 (1555 原子)	11 分
PDB 1m17 (4744 原子)	15 分



この例では、計算終了後、10 のポケット候補がスコア順に表示されます。

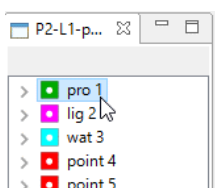
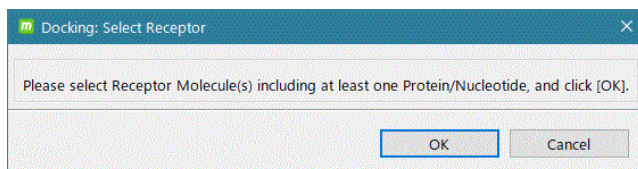
4.21.4. ドッキング計算

次にドッキング計算を行います。



[Docking] をクリックします。

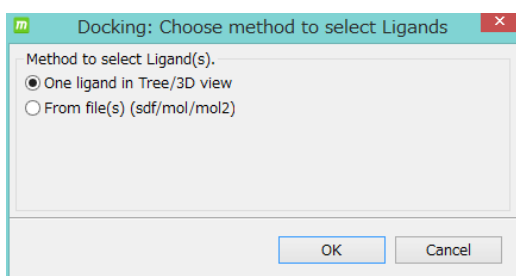
受容体の選択を促すメッセージダイアログが表示されます。



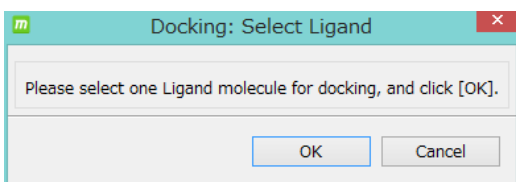
この例では  **pro1** を選択して [OK] をクリックします。

受容体分子は、タンパク質分子を最低 1 つ含む必要があります。化合物や金属を含んでいてもかまいません。

リガンドの選択方法を指定するダイアログが表示されます。

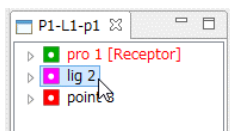


この例では、デフォルトの
[One ligand in Tree/3D view]
のまま [OK] をクリックします。



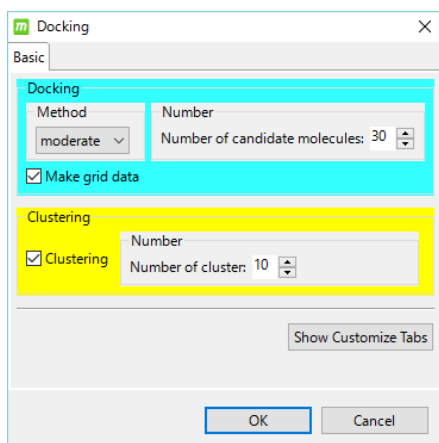
リガンドの選択を促すダイアログが表示されます。

リガンドとして用いる化合物を
ツリー表示画面または 3D 画面から
1 つ選択します。



この例では  **lig 2** を選択して[OK]をクリックします。

ドッキング計算条件を入力するダイアログが表示されます。



ドッキング計算の精度、構造クラスタリングの有無などを入力します。

この例ではデフォルトで計算します。
このまま [OK] をクリックします。

もっともスコアの良いポケット（ポケットの中でツリー表示画面で一番上にあるもの）を使用してドッキング計算が実行されます。

それ以外のポケットは自動的に削除されます。

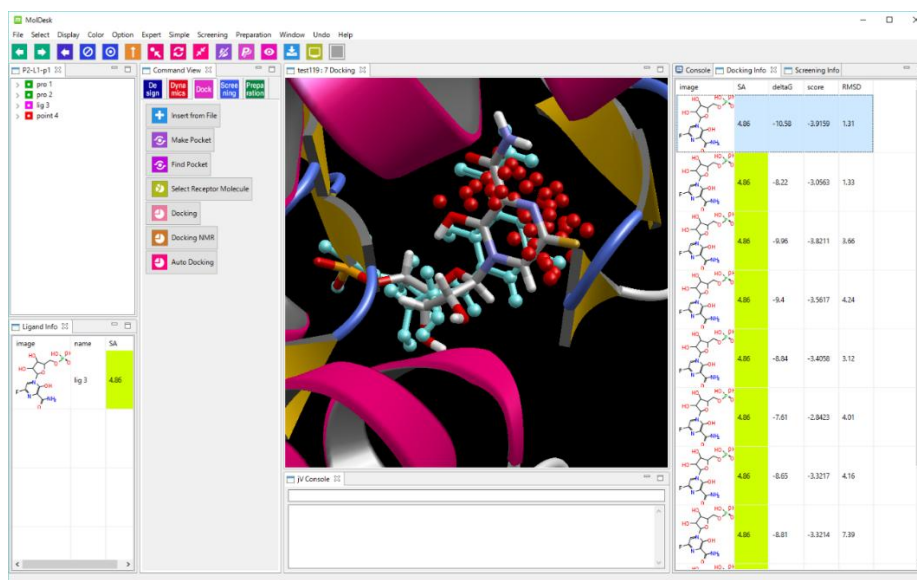
別のポケットを使用してドッキング計算を行いたい場合は



[Delete Molecule] でそれよりスコアの良いポケットをすべて削除してからドッキング計算を実行してください。

ドッキング結果の確認と保存は前節を参照してください。

この例では、最もスコアの良かった予測構造と正解構造 (lig3, [Color] –[Atom] –[Any]で水色で表示) を比較した結果、RMSD = 1.31 Å となりました。

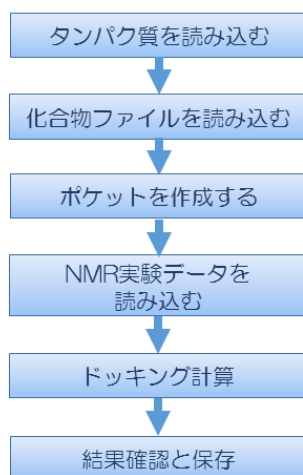


4.22. ドッキング計算 5 (NMR 実験データ)

タンパク質・化合物の混合溶液の溶液 NMR 実験データを入力する場合のドッキング計算の実行例を示します。

- 溶液 NMR で、タンパク質・化合物の混合溶液における化合物の DIRECTION データを収集します。
- タンパク質と化合物の立体構造は既知とします。
- タンパク質・化合物をドッキング計算する際、実験による DIRECTION データと計算による DIRECTION データのシミュレーション値の相関が最大になるように化合物を配置し、複合体構造を予測します。

手順は以下の通りです。



- NMR 実験データによるドッキング計算の詳細は、myPresto に添付されている「sievgene NMR USER MANUAL」を参照してください。

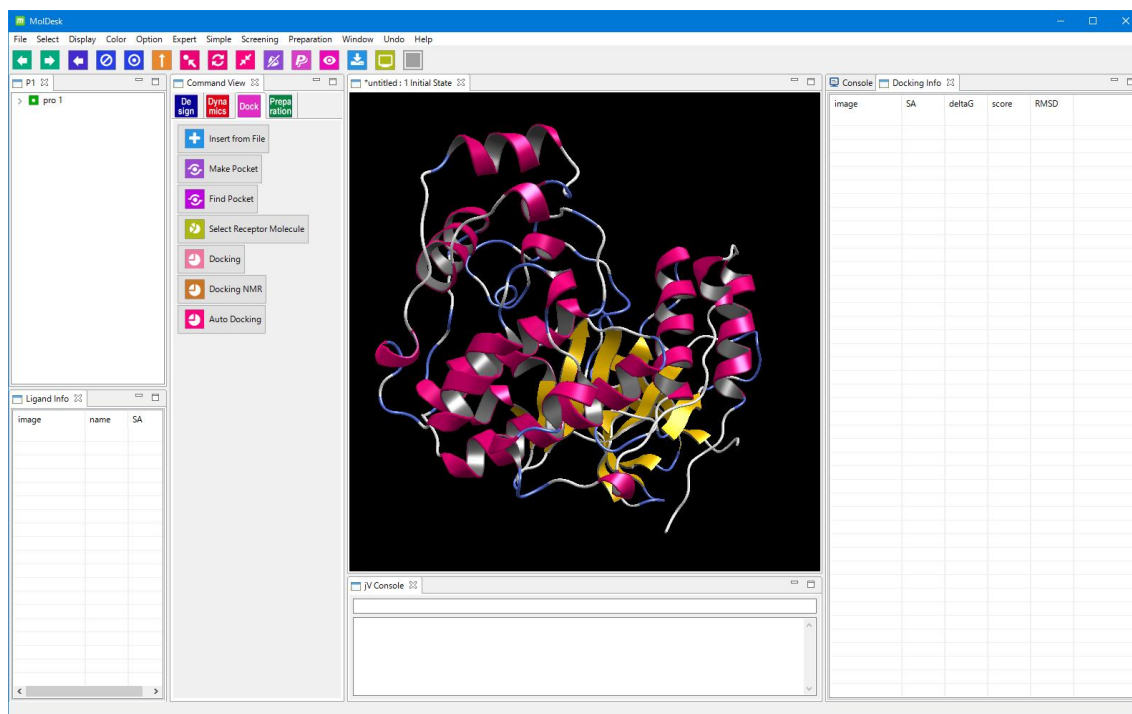
4.22.1. タンパク質の PDB ファイルを読み込む

テストデータとして、PDB ID 1A9U (Mitogen-activated protein (MAP) kinase p38 α) の PDB ファイルを読み込みます。

MolDesk のインストール時にデスクトップに作成された MolDesk Basic フォルダの中に 1A9U の PDB ファイルが入っています。

「4.4.4 [File] - [Open Molecular File]」を参照し、MolDesk Basic フォルダの中にある以下のファイルを読み込みます。

MolDesk Basic -> sample -> NMR -> Pro.pdb



このテストデータでは既に水素原子の付加が完了しているため、水素原子の付加は実行せず次に進みます。

4.22.2. 化合物の mol2 ファイルを読み込む

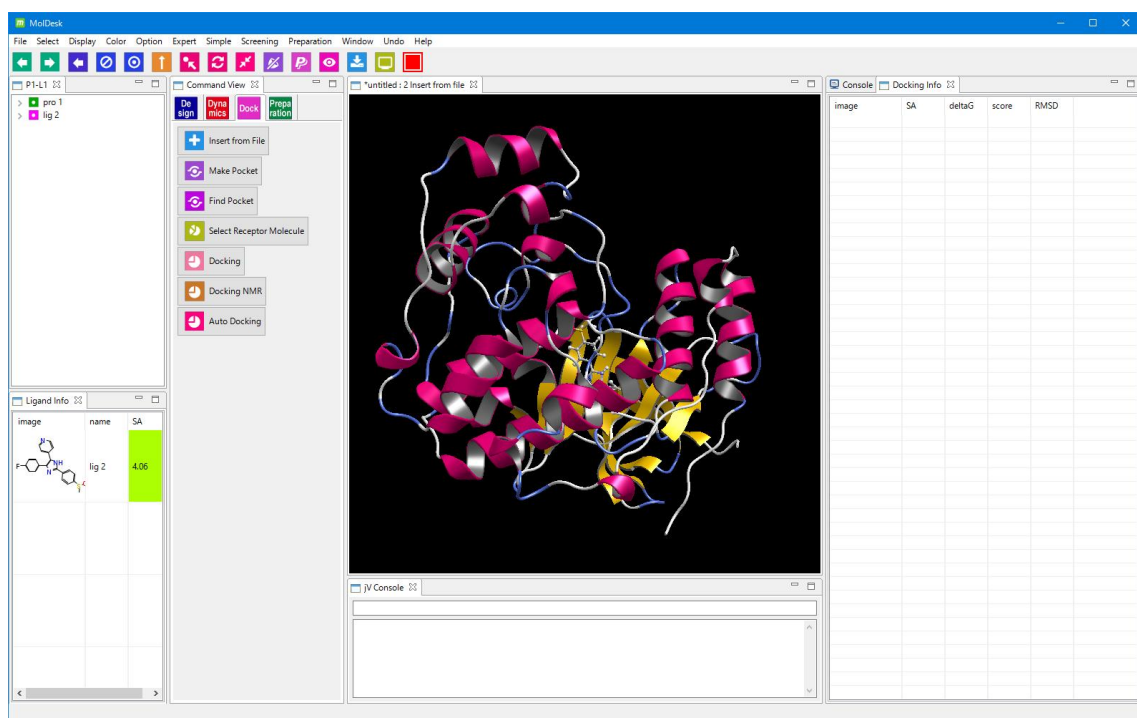


[Insert from File] で以下のファイルを入力します。

MolDesk Basic -> sample -> NMR -> Lig.mol2

この化合物は、MAPK p38 α 、p38 β の特異的阻害剤 SB203580 の分子です。

[Position Select] は [file] を選択します。[Position Select] の説明は「4.4.3 [File] - [New Project]」を参照してください。

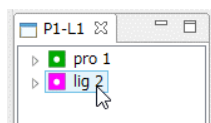


ファイルの座標に化合物が追加され、ツリー表示画面にも、 で化合物が追加されます。

- このテストデータでは既に水素原子の付加と電荷付加が完了しているため、水素原子の付加は実行せず次に進みます。
- 入力したファイルが **mol2** ファイルの場合、入力ファイル中の電荷は保存されます。入力時に電荷計算は行いません。電荷情報がない化合物は適宜電荷計算を行ってください。

4.22.3. ポケット作成

「4.18.3 ポケット作成」を参照してポケット作成を行います。ただし、タンパク質  **pro1** でなく化合物  **lig2** を指定します。



この例では 化合物の分子自体をポケットのプロブ点にします。

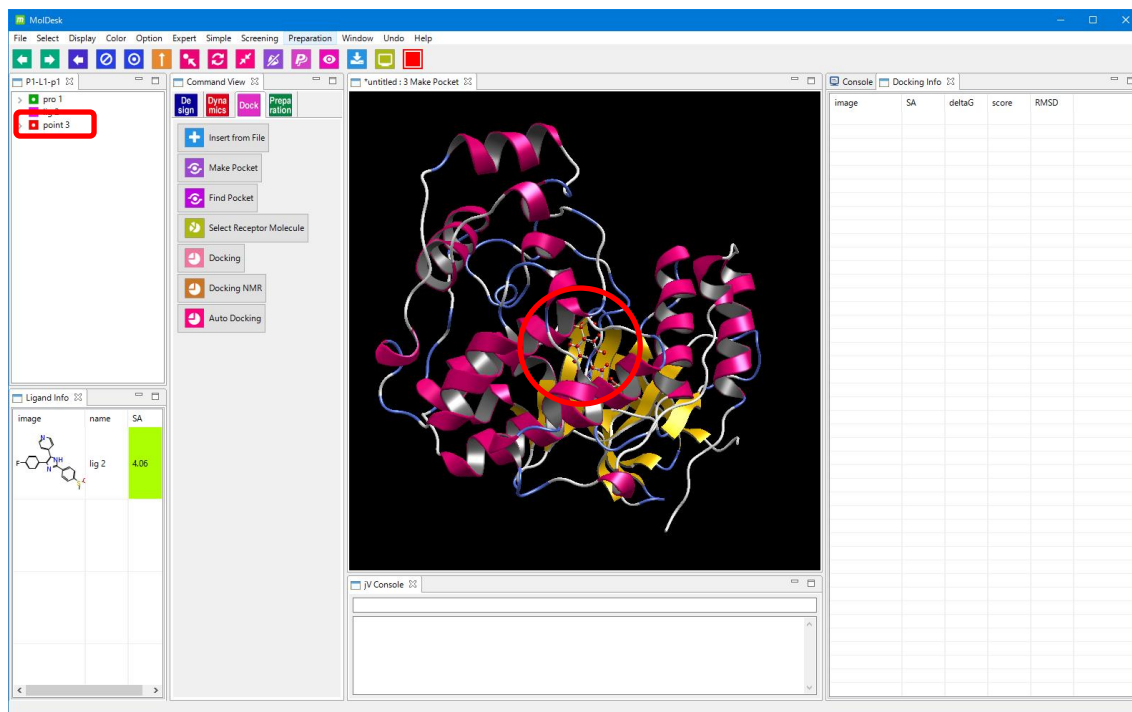
化合物  **lig2** をツリー表示画面または 3D 画面で選択し



[Make Pocket] をクリックします。

リガンド分子の原子が赤丸になり、リガンド分子のすべての原子がポケットのプローブ点になったことが確認できます。

また、ツリー表示画面に  point3 が表示され、ポケットのプローブ点が系に追加されたことが確認できます。

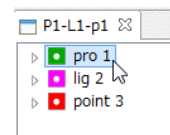
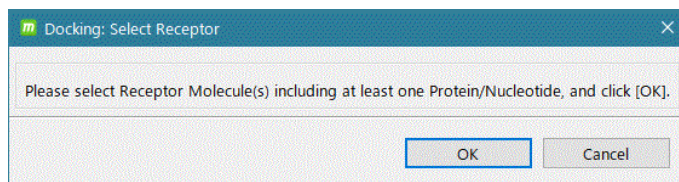


4.22.4. NMR 実験データの入力



[Docking NMR] をクリックします。

受容体の選択を促すメッセージダイアログが表示されます。

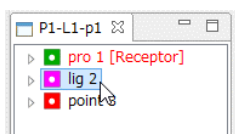
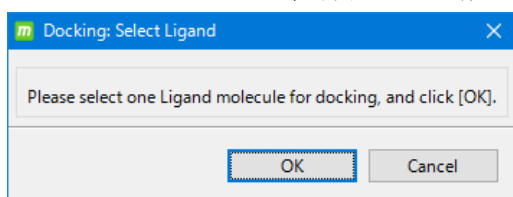


この例では  pro1 を選択して [OK] をクリックします。

受容体分子は、タンパク質分子を最低 1 つ含む必要があります。化合物、糖や金属を含んでいてもかまいません。

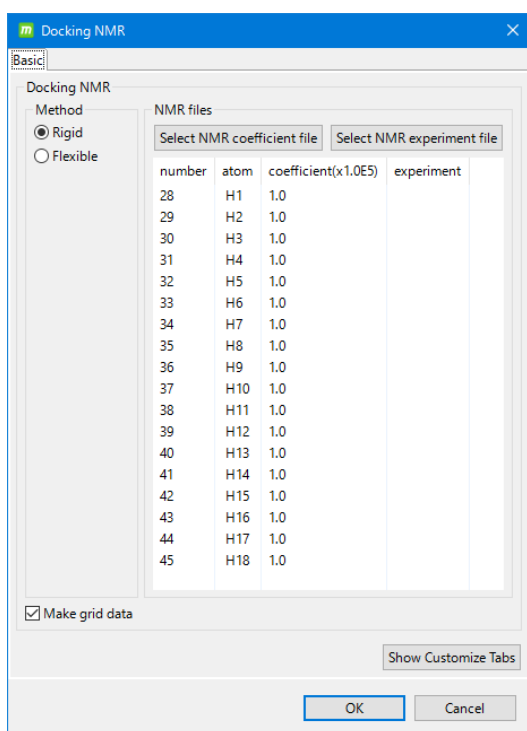
リガンドの選択を促すメッセージダイアログが表示されます。

リガンドとして用いる化合物または糖をツリー表示画面または3D画面から1つ選択します。



この例では **lig 2** を選択して[OK]をクリックします。

選択した化合物の全水素原子についての情報を入力するダイアログが表示されます。



[Method] でドッキング

計算方法を選択します。

この例では [Rigid] を

選択します。

[Method] の詳細は

「4.22.7 NMR 実験データによるドッキング

計算」を参照して

ください。

[Select NMR coefficient file] と

[Select NMR experiment file]

で NMR 実験データを入力します

NMR 実験データには、スピン緩和係数データとスピン緩和実験値データの2つがあります。

NMR 実験データは GUI またはファイルから入力します。

この例ではファイルから入力します。「4.22.6 NMR 実験データのファイル入力」に進んでください。

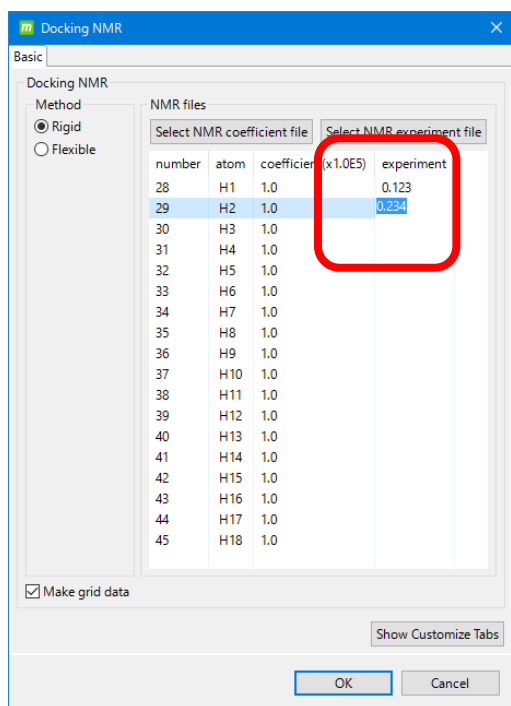
NMR 実験データを GUI 入力する場合は「4.22.5 NMR 実験データの GUI 入力」を参照してください。

4.22.5. NMR 実験データの GUI 入力

NMR 実験データの入力方法には、ダイアログ上で直接入力する方法とファイルで入力する方法があります。

ダイアログ上で直接入力する場合は、以下のようにスピン緩和実験値データ (experiment) の数値を入力します。

スピン緩和係数データ (coefficient) にはデフォルトで 1.0 が入力されていますが、値を変更できます。



4.22.6. NMR 実験データのファイル入力

NMR 実験データをファイルから入力する方法を説明します。

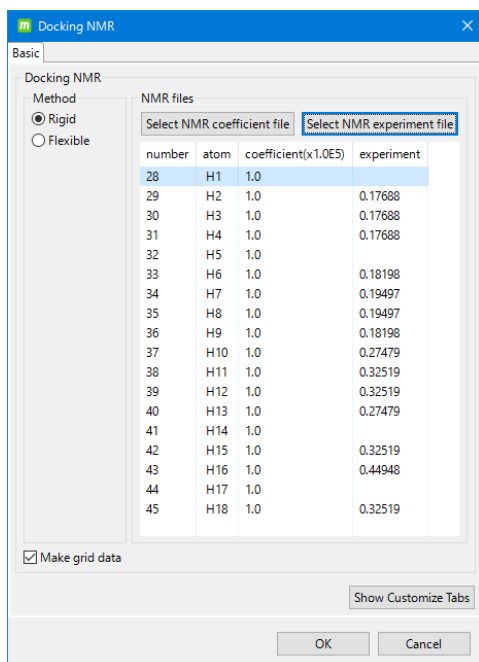
[Select NMR experiment file] ボタンでスピン緩和実験値データ (experiment) ファイルを、[Select NMR coefficient file] ボタンでスピン緩和係数データ (coefficient) ファイルを入力できます。

選択する NMR 実験データファイルの拡張子は必ず **.nmr** となっている必要があります。

この例では、MolDesk のインストール時にデスクトップに作成された MolDesk Basic フォルダの中に入っている NMR 実験データファイルを読み込みます。

[Select NMR experiment file] ボタンをクリックし以下のファイルを読み込みます。

MolDesk Basic -> sample -> NMR -> expr.nmr



「OK」をクリックします。

experiment が空欄の行は計算に使用されません。

NMR 実験データファイルのフォーマットは以下の通りです。

スピン緩和係数ファイル

化合物に含まれる水素のうち、シグナルを計算する対象とする水素原子について 1 行ごとに、「原子 ID」「原子名」「力係数」をこの順に空白区切りで記述します。

空行、または 1 カラム目が ';' である行はコメント行とみなします。

力係数は「sievgene NMR USER MANUAL」の(5)式の係数です。相関係数のみ計算し、力を加えない場合は 0.0 を指定します。

```
; NMR signal coefficient (3rd value is force coefficient)
;
29  H2  100000.0
30  H3  100000.0
```

```
31   H4   100000.0
...

```

GUIの表示は係数1.0ですが、ファイル入力の場合は1.0E5倍した数値を記述します。

スピン緩和実験値ファイル

NMR 実験で得られたスピン緩和実験値について、「原子 ID」「原子名」「シグナル計算係数」をこの順に空白区切りで記述します。

空行、または1 カラム目が ';' である行はコメント行とみなします。

```
; NMR test suits (laco, use excel sheet calculation)
;

29   H2   0.17688
30   H3   0.17688
31   H4   0.17688
...

```

4.22.7. NMR 実験データによるドッキング計算

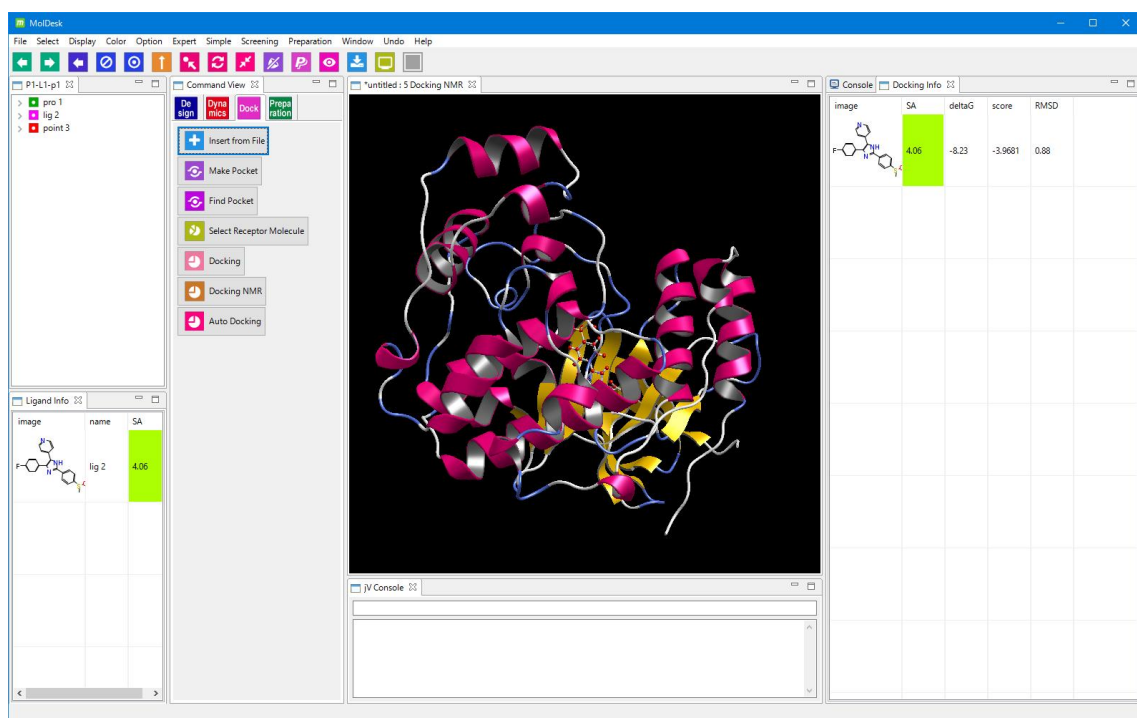
ドッキング計算方法の説明は以下の通りです。

項目	説明
Rigid	リガンド化合物を剛体（配座を変更しない）としてドッキング計算し 1 つの候補構造を出力します
Flexible	リガンド化合物を配座を変えながらドッキング計算し 5 つの候補構造を出力します

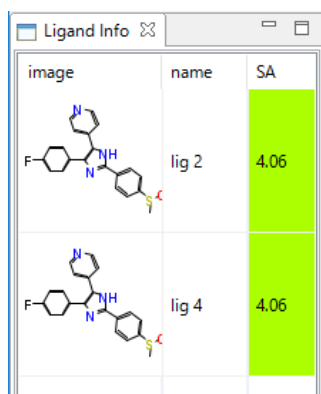
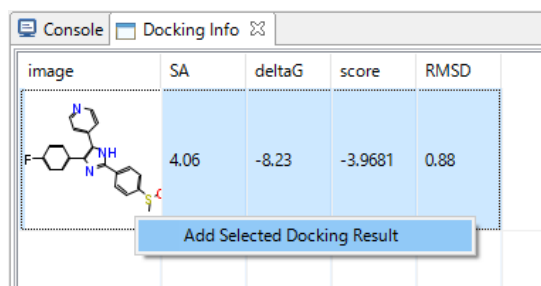
それぞれ、myPresto に付属している sievgene NMR の sample にある 2 つのスクリプト（nmr_sample_input1.in 、 nmr_sample_input2.in）の計算条件を再現しています。

この例では、計算方法として [Rigid] を選択し、[OK] をクリックします。

ドッキング計算が終了すると、この例では候補構造が 1 つ計算されます。



Docking Info 画面で候補構造を選択して右クリックし、「Add Selected Docking Result」を選択することで、その候補構造を Ligand Info 画面に追加することができます。

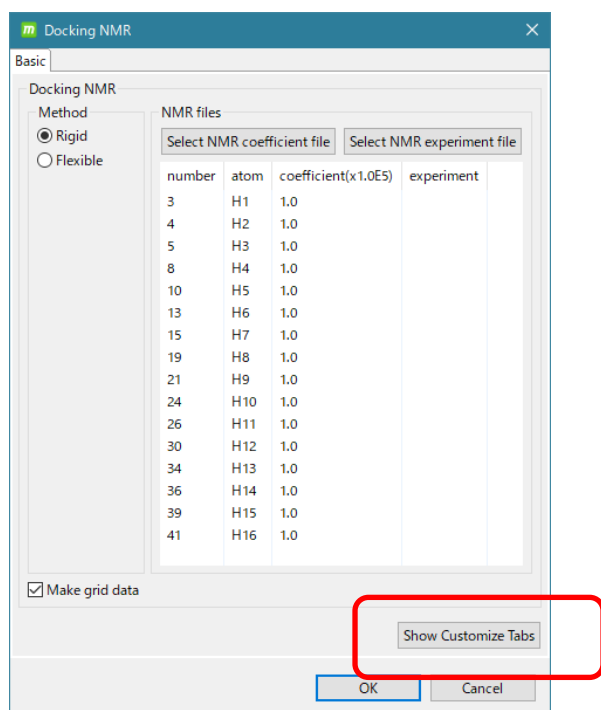


NMR 実験データにより元の位置 (lig2) が微修正された (lig4) ことが確認できます。

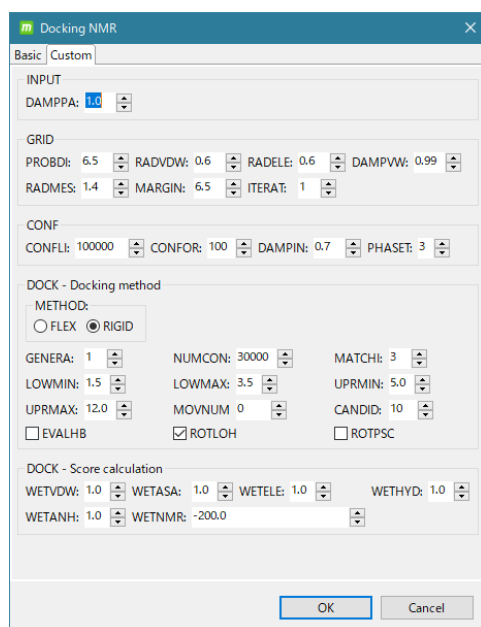
「4.17.5 結果の確認」「4.17.6 結果の保存」を参照してドッキング結果の確認と保存を行います。

4.22.8. NMR 実験データによるドッキング計算 詳細設定

[Show Customize Tabs] ボタンをクリックすると、詳細設定のタブ (Custom) が表示されます。



詳細設定のデフォルト設定は、下記の通りです。



Custom タブを表示すると、Basic タブの [Method] は変更できなくなりますのでご注意ください。[Method] を変更したい場合は「Cancel」をクリックしてキャンセルしてから

再度  [Docking NMR] をクリックしてください。

項目の説明は以下の通りです。さらに詳細な説明については、myPresto のドキュメントを参照してください。

[INPUT]

項目	説明
DAMPPA	タンパク質の原子半径の係数

[GRID] グリッドポテンシャル生成

項目	説明
PROBDI	ポケット点と受容体原子の距離上限
MARGIN	GridPotential の範囲のマージン
ITERAT	スムージング繰り返し回数
RADVDW	vdW の境界距離補正
RADELE	静電の境界距離補正
RADMES	mesh 点生成のプロブ半径
DAMPVW	vdW 半径の係数

[CONF] リガンドコンフォーマ生成

項目	説明
CONFLI	confomer 生成の最大試行回数
CONFOR	生成する配座数
DAMPIN	配座の原子間 vdW 距離のダンピングファクター
PHASET	torsion 回転の候補数

[DOCK - Docking method] グローバルサーチ

項目	説明
METHOD	ドッキング方法 FLEX / RIGID
CANDID	ローカルサーチ対象数
GENERA	絞込みの回数

NUMCON	表示する上位スコア数
MATCHI	結合面の原子タイプ適合度
LOWMIN	結合面の辺の下限最小値
LOWMAX	結合面の辺の下限最大値
UPRMIN	結合面の辺の上限最小値
UPRMAX	結合面の辺の上限最大値
EVALHB	タンパク質とリガンドの、異方性を考慮した水素結合の評価 YES / NO
ROTLOH	リガンド-OH 基の回転 YES / NO
ROTPSC	水素結合可能なタンパク質側鎖の回転 YES / NO
MOVNUM	座標をずらす回数

[DOCK - Score calculation] スコア計算

項目	説明
WETVDW	スコア計算時の vdW の係数
WETASA	スコア計算時の ASA の係数
WETELE	スコア計算時の静電の係数
WETHYD	スコア計算時の水素結合の係数
WETANH	タンパク質とリガンドの、異方性を考慮した水素結合の係数
WETNMR	NMR 評価値のスコア加算時の係数

4.23. 手動ドッキング計算

タンパク質のポケット（と推定される所）の近くにリガンドを配置することで、ドッキングポーズの構造最適化を行うことができます。タンパク質の位置は動かしません。ポケットの生成は必要ありません。

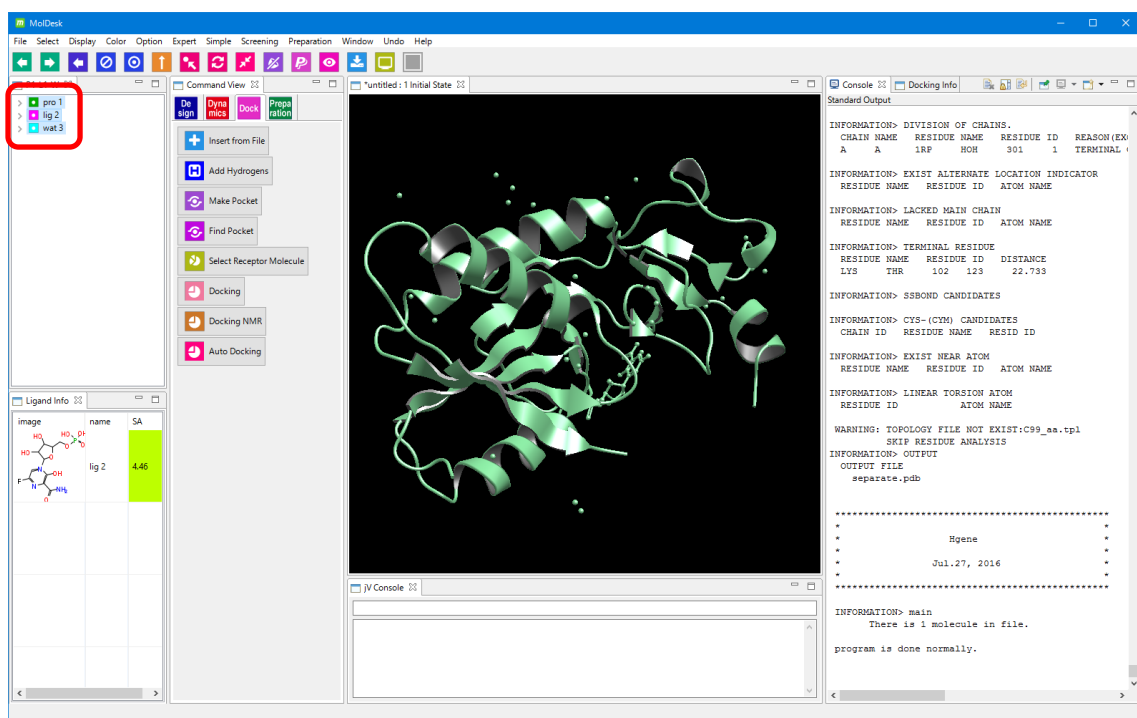
リガンド分子の再配置は  [Move] コマンドなどで行います。最適化計算の指標として、結合自由エネルギー ΔG 値を使います。

4.23.1. mmCIF / PDB ファイルをインターネットで読み込む

「4.4.1 [PDB]」を参照し、PDB ID 「4kn6」の分子を読み込みます。

4.23.2. 水素原子・電荷の付加

ツリー表示画面で、タンパク質、化合物、結晶水の3つをマウスで選択（複数選択は **shift** + クリック）します。



[Add Hydrogens] で、欠落しているすべての水素原子を（化合物は、**-p** オプションの解離状態で）付加します。この際、電荷も付与されます。

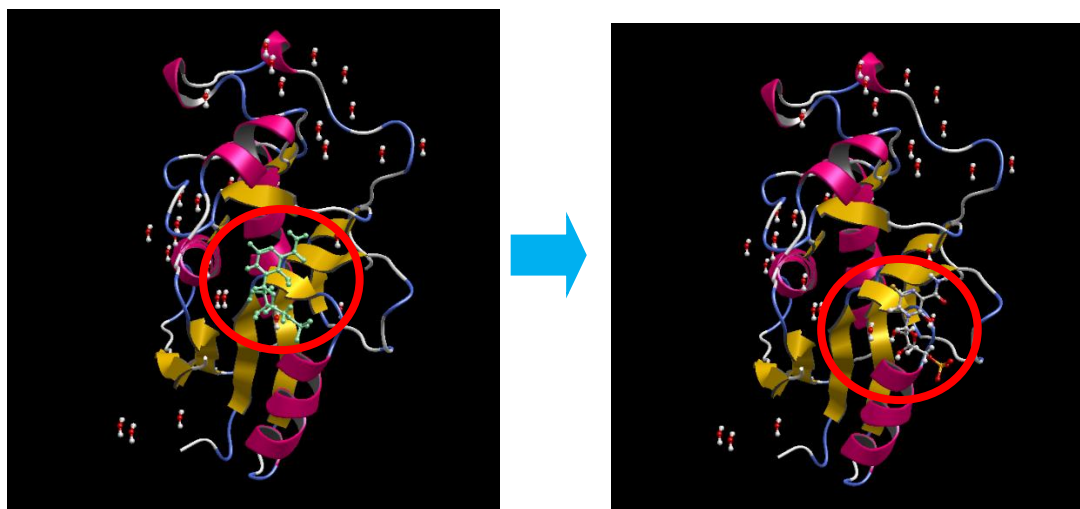
- 手動ドッキングの際は、タンパク質の水素原子の付加を必ず行ってください。
- タンパク質の水素原子の付加は **myPresto** の **tplgeneX** が行いますが、この際、[Help] - [Preference] - [Molecule] - [tplgeneX] で選択した力場に基づいてタンパク質の PDB ファイルの温度因子に電荷情報が記入されます。手動ドッキングではこの電荷情報を計算に使用します。
- 化合物の電荷付与も正確な計算のために必要です。[Add Hydrogens] を実行したときに、**myPresto** の **Hgene** プログラムが **Gasteiger** で電荷を付加します。

4.23.3. 手動ドッキング

手動ドッキングの実行例を示します。

 lig 2 を選択し、 [Move] をクリックした後、3D 画面で  lig 2 を右ドラッグして（分子の端をドラッグするようにするのがコツです）わずかに位置を変えます。

 [Move] については「4.24.16 原子（団）の移動と回転」を参照してください。



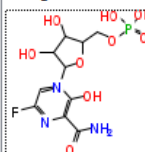
 lig 2 を選んで  [Delta G] を実行します。

ドッキングポーズの構造最適化計算、すなわち手動ドッキングが実行され、元の正解構造に近づきます。



同時に Docking Info 画面の

自由エネルギーdeltaG 値が更新されます。

Console Docking Info ⓘ				
image	SA	deltaG	score	RMSD
	4.86	-8.24	-2.5824	4.54



[Delta G]の実行は、同じポケットを使用した 2 回目以降の計算ではグリッド計算が不要になるため、計算時間が短くなります。

再度  lig 2 を選んで  [Delta G]を実行します。1 回目よりも早い時間で計算が完了します。また、Docking Info 画面の deltaG 値が 1 回目より減少します（構造がより安定したことを示します）。

image	SA	deltaG	score	RMSD
	4.86	-9.92	-2.9635	1.05

4.24. 化合物編集

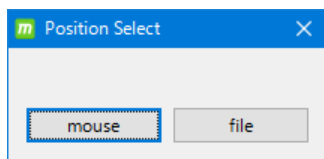
化合物または糖を編集する方法を説明します。化合物または糖編集のコマンドは  にあります。

4.24.1. ファイルによる化合物の読み込み



[Insert From File] : ファイルを指定して分子を読み込みます。

読み込めるファイル形式は sdf / mol / mol2 / pdb / mmCIF / SMILES です。



ファイル選択後[Position Select] ダイアログが表示されます。

[mouse] : 3D 画面のマウスクリック点に化合物を入力

[file] : 化合物のファイルの座標のままで化合物を入力

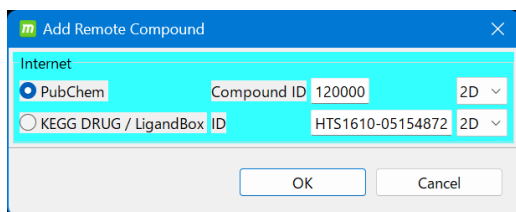
※ タンパク質を入力した場合は、デフォルトで S-S 結合を生成します。

4.24.2. インターネットによる化合物の読み込み



[Add Remote Compound] : インターネット経由で分子を読み込みます。

PubChem Compound ID、または KEGG DRUG/LigandBox ID のいずれかを入力します。2D または 3D を選択できます。

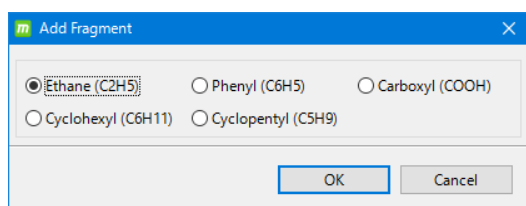


入力すべき ID 番号の例は、例えば、
PubChem の場合、120000
LigandBox の場合、HTS1610-05154872
 です。(例としてすでに入力されている文字を消して、入力し直してください。)

4.24.3. テンプレートによる化合物の読み込み



[Add Fragment] : 指定した分子種を初期構造として入力します。



選択できる分子種は 5 種類です。
 分子種選択後、**[Position Select]**
 ダイアログ（上記 **[Insert From File]** の
 説明を参照）が表示されます。

4.24.4. 水素原子の付加と削除

ここでは、テストデータとして「4.18.2 化合物の mol2 ファイルを読み込む」を参照して、以下のファイルを読み込み、以降の章の説明します。

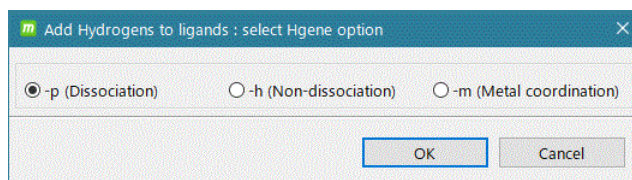
MolDesk Basic -> sample -> mol2 -> ERLOTINIB.mol2

水素原子の付加と削除を行う方法について説明します。



[Add Hydrogens] で水素原子の付加を、 **[Delete Hydrogens]** で水素原子の削除を行うことができます。化合物に水素原子を付加する際は、**Gasteiger** 法で電荷も同時に付加します。

化合物だけを選択した場合は、以下の画面が表示して、水素付加方式を以下の 3 通りから選択できます。



1. -p (Dissociation) :

酸性/塩基性官能基が解離状態になるように水素付加、形式電荷の情報を更新します。塩基性官能基において解離形の水素付加対応は sp^3 混成軌道を持つアミンのみについて対応してましたが、アミジン、グアニジン構造についても解離形の水素付加対応を行います。

対応する官能基は以下の通りです。

酸性官能基：カルボキシル基、リン酸基、スルホン酸基

塩基性官能基： sp^3 混成のアミン、アミジン、グアニジン構造を持つ分子

一般には水溶液中ではこのオプションをデフォルトで選択します。

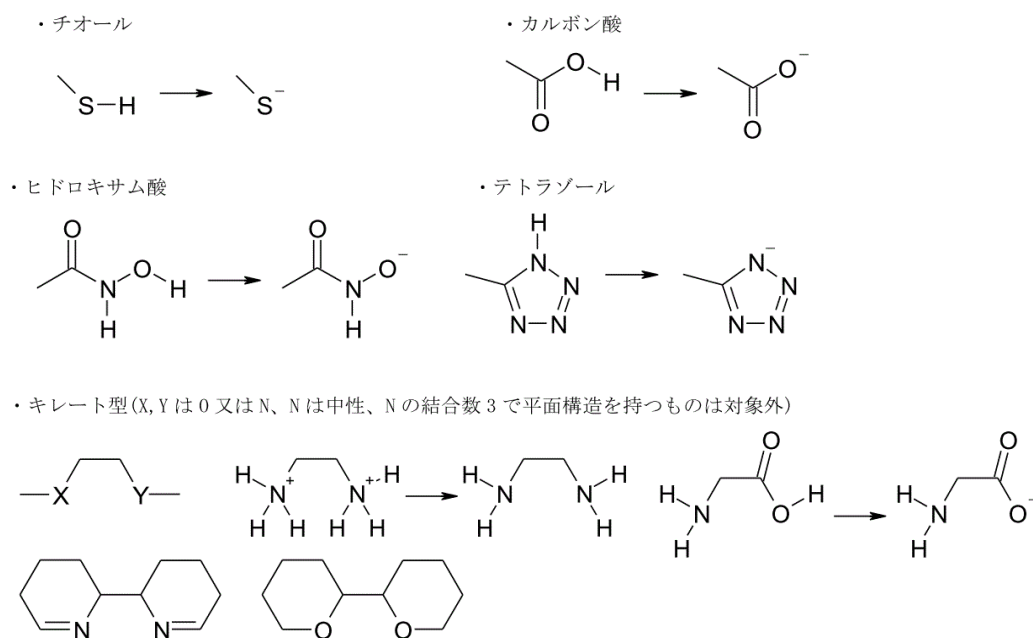
2. -h (Non-dissociation) :

酸性/塩基性官能基が非解離状態になるように水素付加、形式電荷の情報を更新します。

3. -m (Metal coordination) :

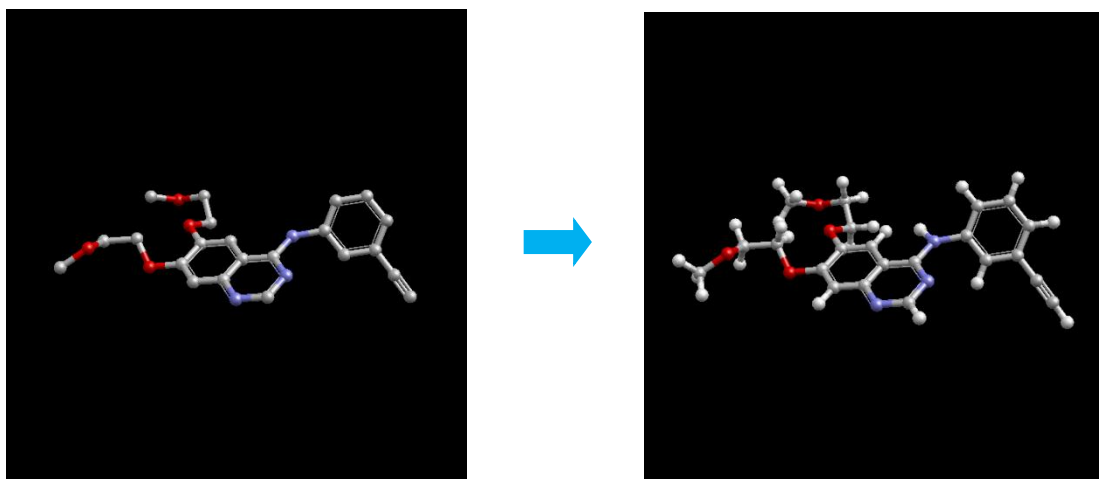
金属配位型水素付加オプション(-m)が指定されている場合、特定構造について解離、又は、非解離状態になる様に水素付加、形式電荷の情報を更新します。

対応する構造は以下の通りです。



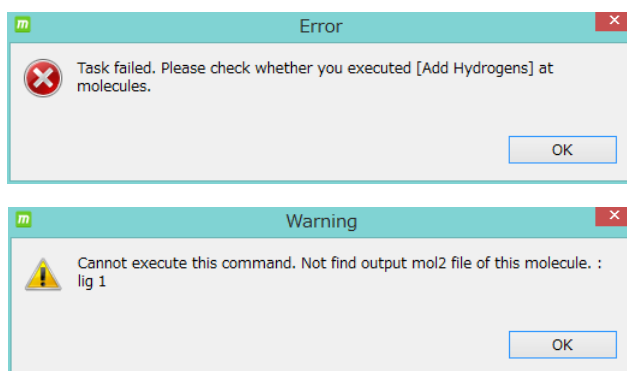
※ 化合物の水素付加は、myPresto の Hgene プログラムによります。動作の詳細は、myPresto5.jp で公開されている「Hgene 詳細設計書」をご参照ください。

今回の例では、デフォルトの -p オプションのままで [OK] をクリックします。
この例では読み込んだ化合物が 1 つですが、複数の化合物がある系では複数を同時に選択して上記の操作を行うことで一括して水素原子の付加または削除を実行できます。



4.24.5. 化合物編集時のエラー

化合物を編集する際に以下のような警告ダイアログが表示された場合は、化学構造的に編集不可能であることを示します。このため、計算エンジンとして使用している **myPresto** が実行できません。



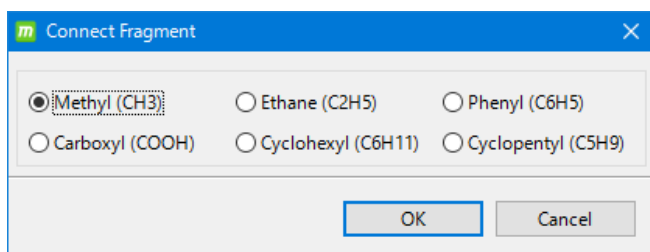
この場合は、編集の内容や手順を変えてエラーを回避する必要があります。
それでも実行できない場合は **myPresto** で計算できない分子であるため、系から削除してください。

対策として、 [Add Hydrogens] で水素原子を付加してから実行する、あるいは
 [Delete Hydrogens] で水素原子を削除してから実行するとエラーが回避できる場合があります。

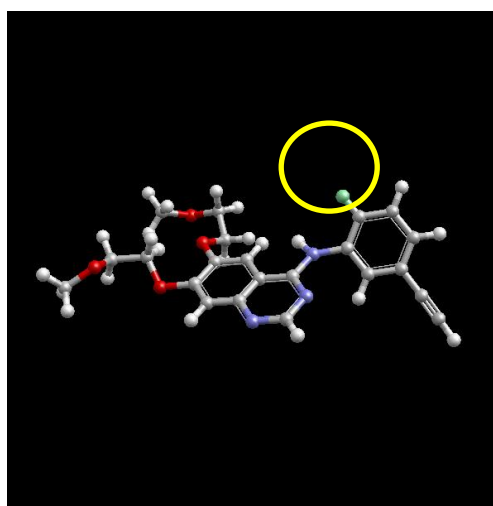
4.24.6. 化学構造の付加

化学構造を付加する方法について説明します。

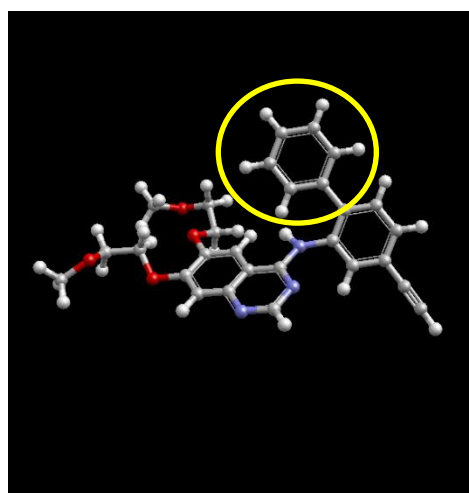
原子を 1 つ選択した状態で  [Connect Fragment] を実行すると、選択した原子（選択した原子が水素原子以外の場合はそこに結合した水素原子）に以下のいずれかの化学構造が付加されます。



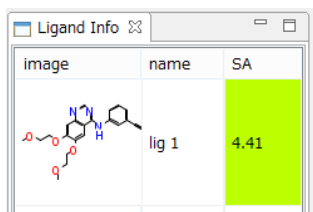
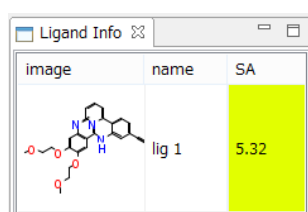
Methyl (CH₃)
Ethane (C₂H₅)
Phenyl (C₆H₅)
Carboxyl (COOH)
Cyclohexyl (C₆H₁₁)
Cyclopentyl (C₅H₉)



水素原子を選択



Phenyl (C₆H₅) を付加

A screenshot of the 'Ligand Info' window. It contains a table with three columns: 'image', 'name', and 'SA'. The 'image' column shows a 2D chemical structure. The 'name' column contains 'lig 1'. The 'SA' column contains the value '4.41'.A screenshot of the 'Ligand Info' window after the update. The 'SA' value has changed from 4.41 to 5.32.

Ligand Info 画面の 2D 構造式と SA（合成容易性）の値が更新されます。

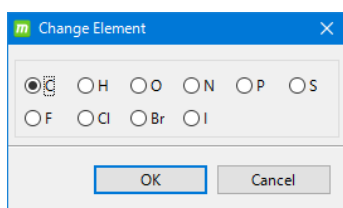
- コマンド実行前に必ず  [Add Hydrogens] で水素原子を付加してください。

- 化合物に水素原子が付加されていない状態で  [Connect Fragment]を実行するとエラーになります。

4.24.7. 原子の置換

原子を置換する方法について説明します。

原子を1つ選択した状態で  [Change Element] を実行すると、選択した原子をC、H、O、N、P、S、F、Cl、Br、Iのいずれかの原子に置換できます。

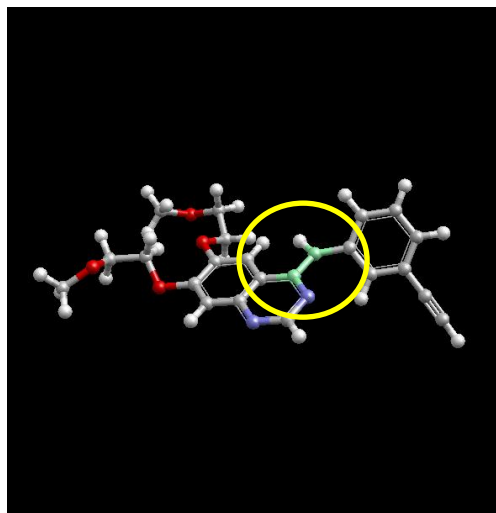


原子置換後の結合子の数が矛盾しているとエラーになるため、重原子（水素原子以外）を置換する場合は、あらかじめ分子の水素原子を  [Delete Hydrogens] で削除しておくことを推奨します。

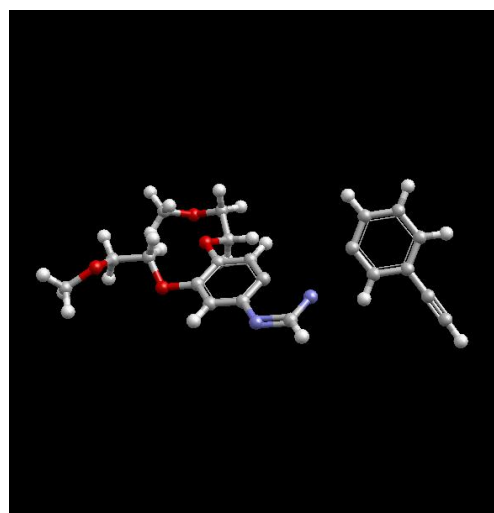
4.24.8. 原子の削除

原子を削除する方法について説明します。

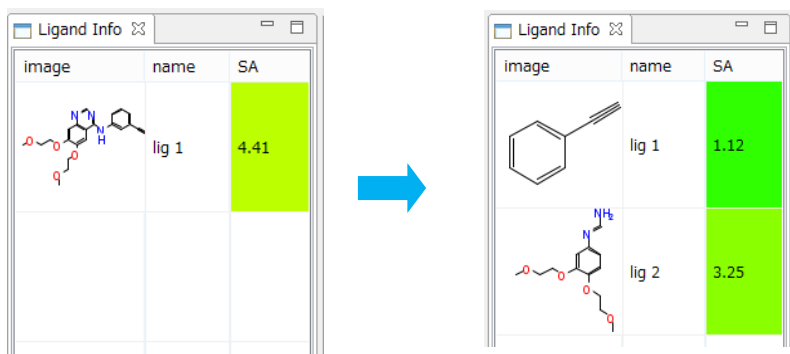
原子を1つまたは複数選択した状態で  [Delete] を実行すると一括削除できます。削除の結果、複数個の分子に分断される場合は分断されます。



2つの原子を選択

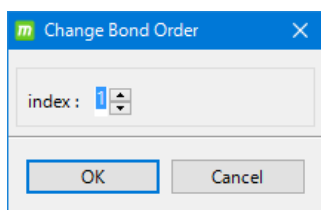


削除の結果2分子に分断



4.24.9. 結合の挿入、結合次数の変更

結合を挿入したり、結合次数を変更したりする方法について説明します。



2つの原子を選択した状態で



[Change Bond Order] を実行すると

1～3 次結合までの結合を原子間に挿入できます。

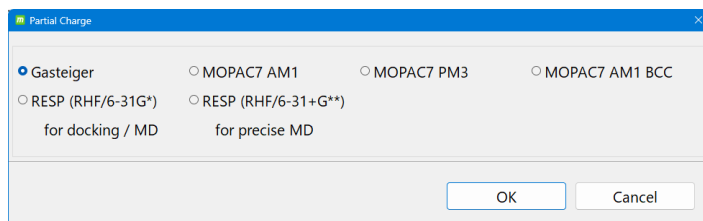
結合が存在する場合は結合の次数が変更されます。

- 実行前に  [Delete Hydrogens] で水素原子を削除しておくことを推奨します。結合の変更後に構造の矛盾があるとエラーになります。

4.24.10. 電荷計算

化合物または糖の電化計算の方法について説明します。

任意の数の化合物または糖を選択した状態で  [Partial Charge] を実行すると、選択した化合物または糖のすべての原子の電荷計算を一括計算できます。



手法は以下の 6 つが選択可能です。

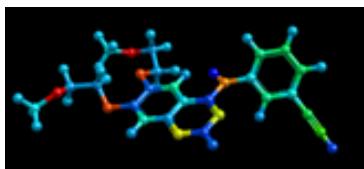
Gasteiger、MOPAC7 AM1、MOPAC7 PM3、MOPAC7 AM1-BCC、RESP (RHF/6-31G*)、RESP (RHF/6-31+G**)

Gasteiger、MOPAC7 AM1、MOPAC7 PM3、MOPAC7 AM1-BCC は、Hgene プログラムで計算します。

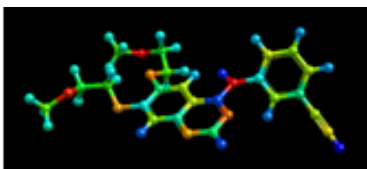
RESP (RHF/6-31G*)、RESP (RHF/6-31+G**) は、AB-initio 量子化学計算プログラム Platypus-QM で計算します。

mol2 ファイルに計算した電荷が記入されます。

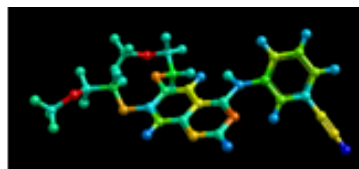
Gasteiger



MOPAC7 AM1



MOPAC7 PM3

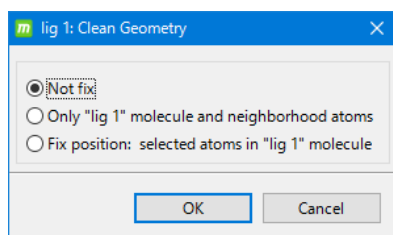


[Color] - [Atoms] - [Charge] で Color 表示

4.24.11. 構造最適化

構造最適化する方法について説明します。

化合物または糖を選択した状態で  [Clean Geometry] を実行すると、選択した化合物または糖に対し cosgene による構造最適化計算を実行できます。



計算方法の選択肢の説明は以下の通りです。

選択肢	説明
Not fix	真空中、拘束条件なしで 選択した化合物または糖だけを構造最適化
Only "分子名" molecule and neighborhood atoms	選択した化合物または糖およびその周囲（カットオフ半径 8.25 Å内）かつポケット内のすべての原子を動かし、それ以外を固定して構造最適化
Fix position: selected atoms in [分子名] molecule	選択した化合物または糖中の任意の原子を位置拘束し化合物または糖だけを構造最適化 ※位置拘束したい原子を 3D 画面上で選択し[OK]をクリック

※ 化合物または糖の構造最適化計算は、水素原子を付加しない場合の方が、水素原子を付加した場合よりも計算できる傾向があります。水素原子を付加した状態で構造最適化に

失敗した場合は、 [Delete Hydrogens] で水素原子を削除してから構造最適化

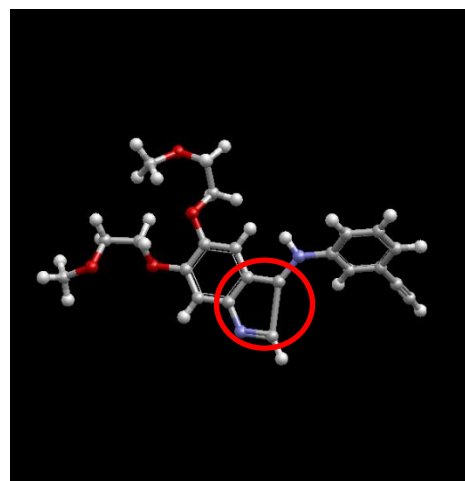
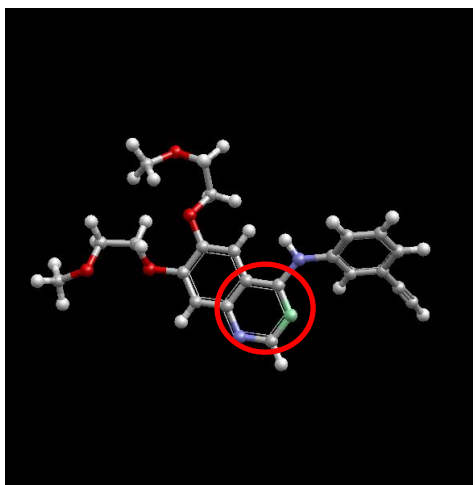
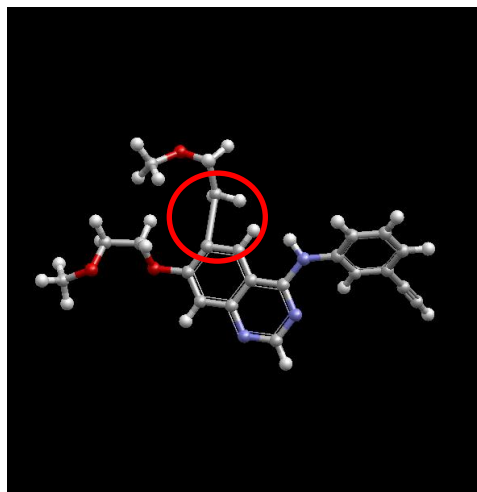
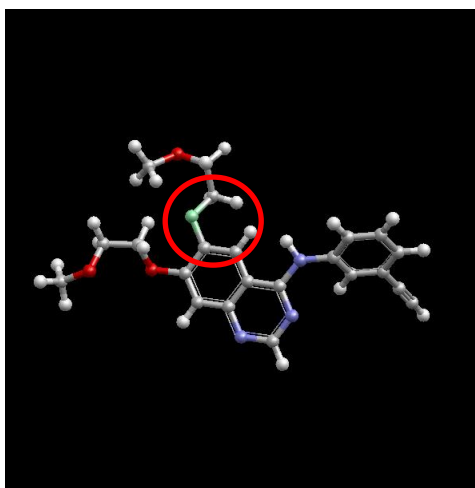
 [Clean Geometry] を実行してみてください。その後、 [Add Hydrogens] で水素原子を付加して、再度、構造最適化を実行してください。

4.24.12. 原子の抽出

結合を保持したまま原子を削除する方法について説明します。

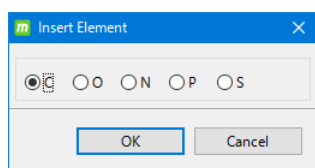
1つの原子を選択した状態で  [Extract Element] を実行すると原子を削除できます。原子が直鎖や環に属している場合、結合は保持されます。

 [Delete] と異なり、分子は分断されません。

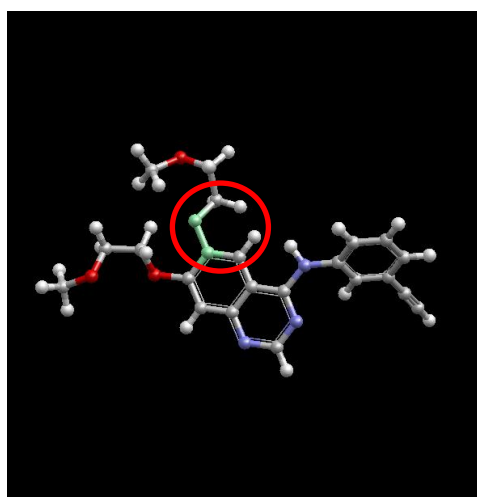


4.24.13. 原子の挿入

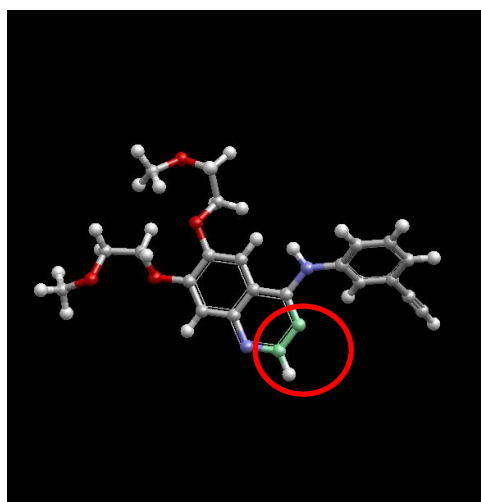
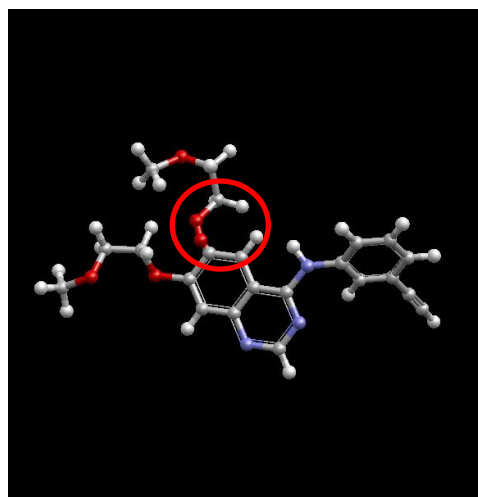
結合を維持したまま原子を挿入する方法について説明します。



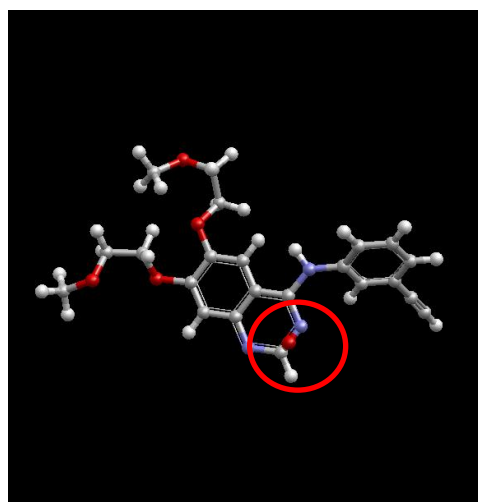
2つの原子を選択した状態で  [Insert Element] を実行すると、それらの原子間に C、O、N、P、S のいずれかの原子を挿入できます。原子が直鎖や環に属している場合、結合は保持されます。



直鎖



環

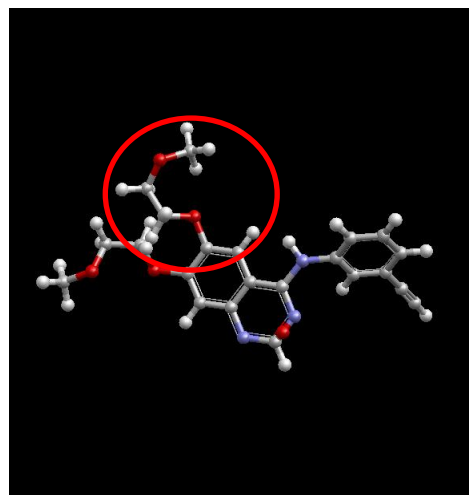
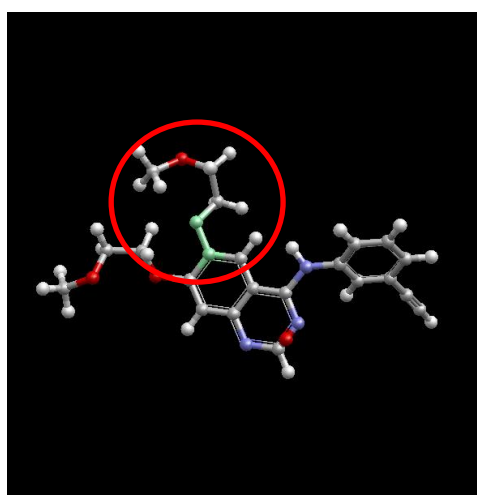
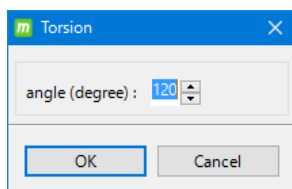


酸素原子を挿入

4.24.14. 結合の回転

原子間の結合を回転する方法について説明します。

結合している 2 つの原子を指定した状態で  [Torsion] を実行すると、2 原子間の結合を任意の角度で回転させることができます。



180 度回転

4.24.15. 結合の削除

直鎖結合を削除する方法について説明します。

直鎖結合した 2 つの原子を選択した状態で  [Delete Bond] を実行すると、2 原子間の直鎖結合を削除できます。

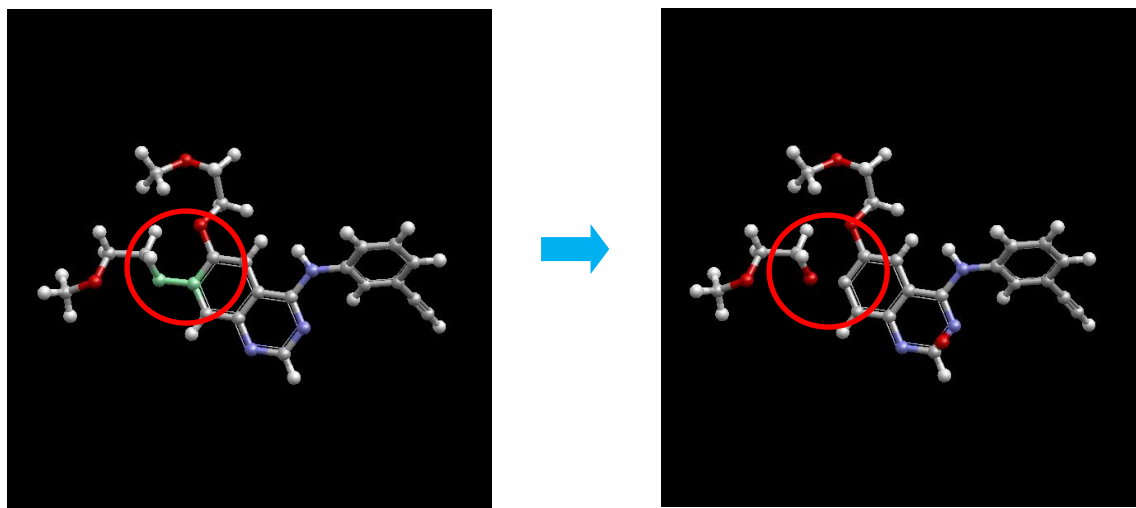


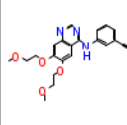
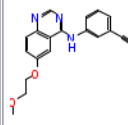
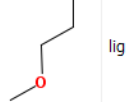
image	name	SA
	lig 1	4.41

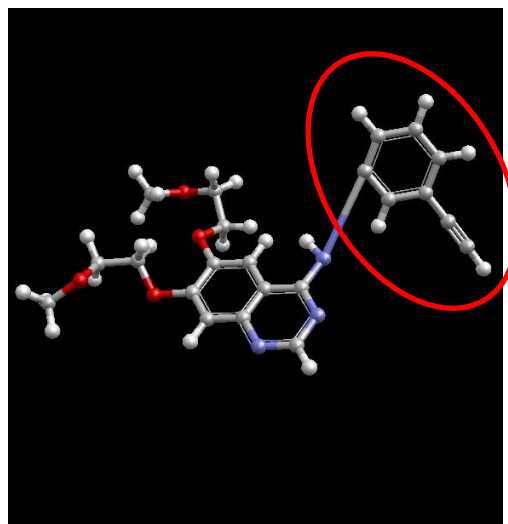
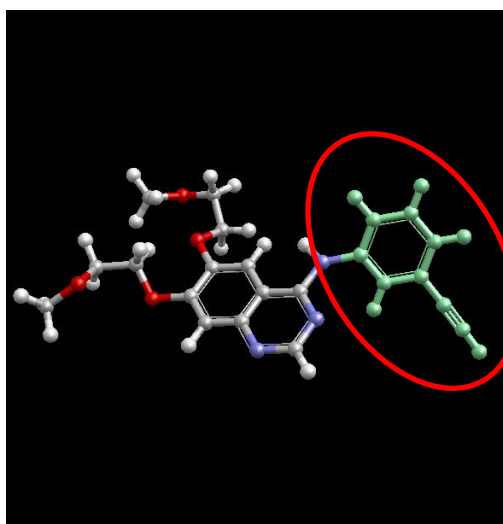
image	name	SA
	lig 1	3.52
	lig 2	0.50

[Delete Bond] で削除できるのは直鎖結合のみです。芳香環内の結合を削除しようとするとエラーになります。

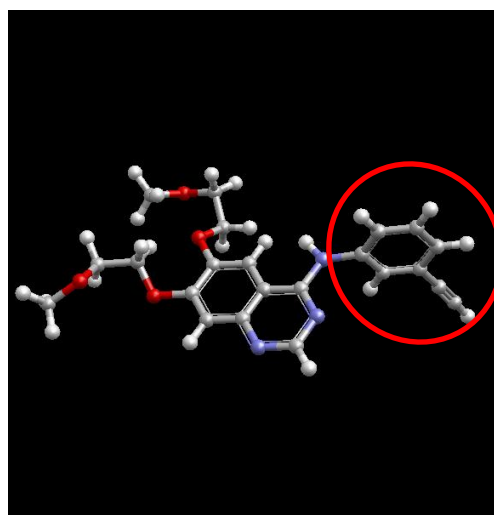
4.24.16. 原子（団）の移動と回転

原子（団）の移動や回転をする方法について説明します。

1 つ以上の原子を選択した状態で  [Move] を実行すると、選択した原子（団）を平行移動させたり回転させたりできます。



右ドラッグで並行移動



左ドラッグで回転



操作後はクリックして [Move] モードを解除します。

4.25. 化合物の 3 次元化



で 2 次元化合物の 3 次元化を行うことができます。999 個までの複数の入力ファイルをひとつにまとめて、ドッキング計算のリガンド入力ファイルとして使用することもできます。

4.25.1. 化合物の 3 次元化

指定したファイルを 3 次元化して、3D Mol2 ファイルに変換することができます。

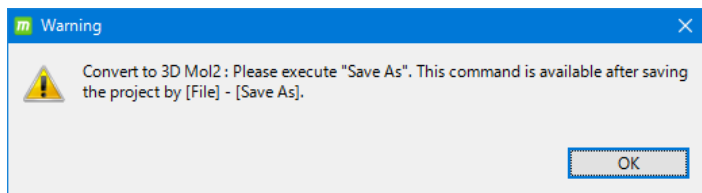
- ※ 入力ファイルが SMILES の場合は、他の形式の入力ファイルの場合より、歩留まりが悪くなります。
- ※ 入力ファイルが Mol2 の場合は、[2D→3D] は実行できません。それ以外の処理を実行します。



[Convert to 3D Mol2] で、複数の sdf / mol / mol2 / SMILES ファイルの座標を 3 次元化し、分子 1 つにつき 1 つの mol2 ファイルを生成します。また、生成したすべての mol2 ファイルをマージして、all.mol2 ファイルを作成します。
手順は以下の通りです。

- ①プロジェクトを作成していない場合は「4.4.3 [File] - [New Project]」を参照して任意のプロジェクトを作成します。「4.6.1 [File] - [Save As]」を参照してプロジェクトの保存を

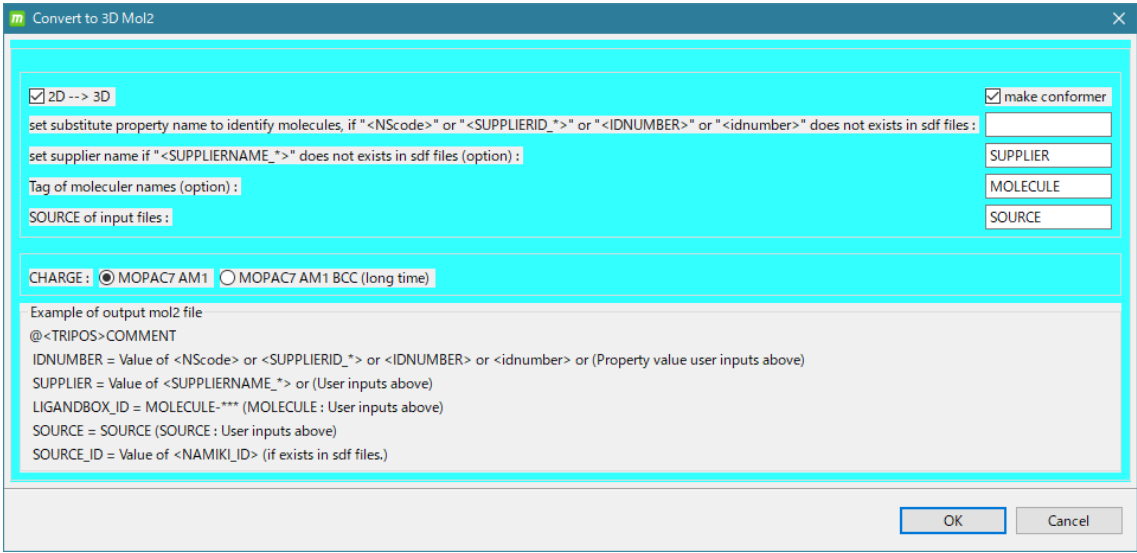
行います。プロジェクトの保存をせずに次の  [Convert to 3D Mol2] を実行すると以下の警告ダイアログが出ます。



- ※ 入力ファイルのサイズによっては、大容量が必要になるケースがあるため、ユーザが保存場所を指定します。

※ 入力する化合物のファイル名に、機種依存文字が含まれると正常に処理されない場合があります。ファイル名に機種依存文字を含めないでください。

- ②  [Convert to 3D Mol2] をクリックすると以下のダイアログが出ますので、3次元化の設定条件を選択します。



※ Mol2 ファイル

2 行目の、

[set substitute property name to identify molecules, if "<NScode>" or "<SUPPLIERID_*>" or "<IDNUMBER>" or "<idnumber>" does tag does not exists in sdf file :]

の文字列の入力が重要なので以下で詳しく説明します。

これは、sdf ファイルを入力する場合に有効な機能です。それ以外の形式の分子ファイルでは関係ありません。

初めに、入力 sdf ファイルの中身をテキストエディターなどで確認してください。

※ sdf ファイルを Windows で開いて中身を確認する場合は、フリーソフトの TeraPad が便利です。

sdf ファイルの付加情報として、property 名として、NScode または SUPPLIERID_* または IDNUMBER または, idnumber の記述がある場合、すなわち、

```
> <NScode>
***
```

```
> <SUPPLIERID_*>
***
```

```
> <IDNUMBER>
***
```

```
> <idnumber>
***
```

(ただし、*は任意文字列)

が記述されている場合、MolDesk では、自動的に生成する mol2 ファイルのコメント行の IDNUMBER=に、sdf ファイルの上記 property 値の文字列を以下のように記述します。
これにより出力分子の同定が可能になります。

(mol2 ファイル記述例)

```
@<TRIPOS>COMMENT
LIGANDBOX_ID = MOLECULE-00000001-01
SUPPLIER = SUPPLIER
SOURCE = SOURCE
IDNUMBER = NS-000000001-0001
MOLECULAR_FORMULA = C8H9NO4
MOLECULAR_WEIGHT = 183.163
MOLECULAR_CHARGE = 0
SUM_OF_ATOMNUMBER = 96
SUM_OF_ATOMNUMBER_MINUS_CHARGE = 96
NUM_OF_DONOR = 5
NUM_OF_ACCEPTOR = 4
HOMO = -9.2167
LUMO = -0.5693
NUM_OF_CHIRAL_ATOMS = 1

@<TRIPOS>MOLECULE
MOLECULE-00000001-01
  22 22 0 0 0
SMALL
USER_CHARGES

@<TRIPOS>ATOM
  1 C1      0.2340    0.2060   -0.1420 C.ar    1  LGD      -0.0357
  2 C2      1.5030   -1.9990    0.1260 C.2     1  LGD       0.3443
```

3 C3	1.5630	-0.5300	-0.3070 C.3	1 LGD	-0.1662
...					

ここで、仮に、入力 sdf ファイルの分子記述が以下の通り、付加情報として、property 名として、NScode または SUPPLIERID_* または IDNUMBER または、idnumber の記述がなく、property 名 SID の記述子しかなかったとします。

```

Mrv1622910011607582D

14 13 0 0 0 0          999 V2000
  0.2198   0.0635   0.0000 C   0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0
  0.9343  -1.1740   0.0000 C   0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0
  0.9343  -0.3490   0.0000 C   0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0
  0.2198   0.8885   0.0000 C   0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0
 -0.4946  -0.3490   0.0000 C   0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0
 -1.2091   0.0635   0.0000 C   0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0
 -0.4946   1.3010   0.0000 C   0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0
 -1.2091   0.8885   0.0000 C   0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0
  1.6488  -1.5865   0.0000 O   0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0
  1.6488   0.0635   0.0000 N   0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0
  0.2198  -1.5865   0.0000 O   0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0
 -1.9236  -0.3490   0.0000 O   0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0
 -0.4946   2.1260   0.0000 O   0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0
  3.6524   0.0000   0.0000 Cl  0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0
  2  3  1  0  0  0  0
  3  1  1  0  0  0  0
  4  1  2  0  0  0  0
  5  1  1  0  0  0  0
  6  5  2  0  0  0  0
  7  4  1  0  0  0  0
  8  6  1  0  0  0  0
  9  2  2  0  0  0  0
 10  3  1  0  0  0  0
 11  2  1  0  0  0  0
 12  6  1  0  0  0  0
 13  7  1  0  0  0  0
  8  7  2  0  0  0  0
M  END
> <SID>
NS-000000001-0001

$$$$
...
```

この sdf ファイルでは、このままでは、出力 mol2 ファイルに IDNUMBER= の記述ができないので、入力 sdf ファイルの分子と出力 mol2 ファイルの紐付けがなくなります。そこで、代わりに property 名 SID の記述を mol2 ファイルのコメント行の IDNUMBER= として記述することになります。

その場合に以下の通り、2 行目の、

[set substitute property name to identify molecules, if "<NScode>" or "<SUPPLIERID_*>" or "<IDNUMBER>" or "<idnumber>" does tag does not exists in sdf file :]

に、SID と上記 property 名を記述します。

Convert to 3D Mol2

☒ 2D --> 3D

☒ make conformer

set substitute property name to identify molecules, if "<NScode>" or "<SUPPLIERID_*>" or "<IDNUMBER>" or "<idnumber>" does tag does not exists in sdf file : SID

set supplier name if "<SUPPLIERNAME_*>" does not exists in sdf files (option) :

Tag of molecular names (option) :

SOURCE of input files :

SUPPLIER

MOLECULE

SOURCE

CHARGE : ☒ MOPAC7 AM1 ☐ MOPAC7 AM1 BCC (long time)

Example of output mol2 file

@<TRIPOS>COMMENT

IDNUMBER = Value of <NScode> or <SUPPLIERID_*> or <IDNUMBER> or <idnumber> or (Property value user inputs above)

SUPPLIER = Value of <SUPPLIERNAME_*> or (User inputs above)

LIGANDBOX_ID = MOLECULE-*** (MOLECULE : User inputs above)

SOURCE = SOURCE (SOURCE : User inputs above)

SOURCE_ID = Value of <NAMIKI_ID> (if exists in sdf files.)

OK Cancel

もし、入力 sdf ファイルの property 名が以下のように、空白が入っている場合は、property 名として認識できません。

> <entry name>

molecule.001

この場合は、例えば、以下のように sdf ファイルのタグ名をエディターなどで一括置換して、空白をなくしてからご使用ください。

> <entry_name>

molecule.001

各設定項目の説明は以下の通りです。

項目	内容
2D → 3D	チェックすると 3 次元化を行う。 3 次元化は以下の手順で行う。AMBER GAFF2 力場によりエネルギー極小化計算による 3 次元化計算を行う。その際に、H 原子の付加と電荷の生成を行う。H 原子の付加は、酸性/塩基性官能基が水中で解離状態になるよう付加し、電荷は MOPAC7 AM1 で生成する。 チェックを外すと 3 次元化を行わない。この際は、H 原子の付加、電荷の生成は行わないでオリジナルの構造をそのまま反映して、Mol2 ファイルを出力する。また、COMMENT 行の付加は行わない。分子がすでに 3 次元化されているなどの理由で 3 次元化が不要の場合に、チェックを外す。
make conformer	3 次元化する際に、分子の Conformer を生成する場合はチェックする。4 員環以上の環構造の部分について生成。分子内にキラル中心が存在する場合には、光学異性体も同時に生成。
set substitute property name to identify molecules, if "<NScode>" or "<SUPPLIERID_*>" or "<IDNUMBER>" or "<idnumber>" does tag does not exists in sdf file :	入力 sdf ファイルの中に、<NScode> または <SUPPLIERID_*> または <IDNUMBER> または <idnumber> の property 名が存在しない時に、別の property 名の property 値を、IDNUMBER=として出力 mol2 ファイルに記述する。 IDNUMBER として認識させたい別の property 名を記入する。記入がない場合は、上記 3 つの property 名を自動判定して、IDNUMBER とする。 上記 3 つの property 名が存在せず、ユーザ入力 of 別名 property 名も存在しない場合は、IDNUMBER= は出力 mol2 ファイルに付与されない(この場合も、3 次元化はできるが、入力 sdf ファイルの分子と出力 mol2 ファイルの分子の紐付けができなくなる)。
CHARGE:	分子に付加する電荷の生成方法を、MOPAC7 AM1 または MOPAC7 AM1BCC から選択する。MOPAC7 AM1BCC の場合は、計算時間が長く必要です。

以下はオプションです。指定は必須ではありません。

項目	内容
Set supplier name if “<SUPPLIERNAME_*>” does not exists in sdf files	入力 sdf ファイルの中に、<SUPPLIERNAME_*> が存在しない時に、ここで入力した文字列を、SUPPLIER = として出力 Mol2 ファイルに記録できる (分子 1 個ごとの指定はできない)。 入力 sdf ファイルの中に、<SUPPLIERNAME_*> が存在する場合は、そちらの記述が優先されて出力 Mol2 ファイルに、SUPPLIER=として記述される。 (下記の SUPPLIER の部分)。
Tag of molecular name	分子名の先頭につけるタグを指定する。分子名とは、出力 Mol2 ファイルの @<TRIPOS>MOLECULE の次の行に記載される文字列。 (下記の MOLECULE の部分)。 これは、プログラムが独自に生成する分子識別 ID 番号です。
SOURCE of input files	入力ファイルの供給源を指定する。 出力 Mol2 ファイルの COMMENT 行に、SOURCE=として記載される。 (下記の SOURCE の部分)。

(mol2 ファイル記述例)

```
@<TRIPOS>COMMENT
LIGANDBOX_ID = MOLECULE-000000001-01
SUPPLIER = SUPPLIER
SOURCE = SOURCE
IDNUMBER = NS-000000001-0001
MOLECULAR_FORMULA = C8H9NO4
MOLECULAR_WEIGHT = 183.163
MOLECULAR_CHARGE = 0
SUM_OF_ATOMNUMBER = 96
SUM_OF_ATOMNUMBER_MINUS_CHARGE = 96
NUM_OF_DONOR = 5
NUM_OF_ACCEPTOR = 4
HOMO = -9.2167
LUMO = -0.5693
NUM_OF_CHIRAL_ATOMS = 1

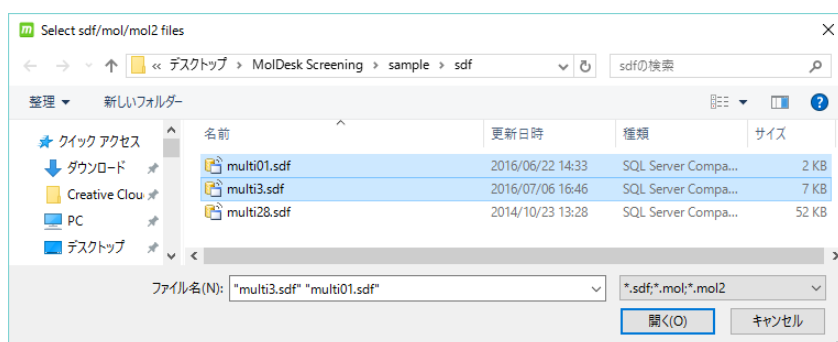
@<TRIPOS>MOLECULE
MOLECULE-000000001-01
```

- ③ 「OK」をクリックするとファイル選択ダイアログが出ますので、3D mol2 ファイルに変換するファイルを選択します。

この例では、MolDesk のインストール時にデスクトップに作成された MolDesk Basic フォルダの中にある以下の 2 ファイルを選択します。

MolDesk Basic -> sample -> sdf -> multi01.sdf : 1 分子の化合物を含む

MolDesk Basic -> sample -> sdf -> multi3.sdf : 3 分子の化合物を含む



複数の異なる形式のファイルを指定することも可能です。選択できるファイル形式は、sdf / mol / mol2 です。それらは同じフォルダに存在する必要があります。

- ファイル名にピリオドが 2 つ以上含まれる場合は警告ダイアログが出ます。その場合はファイル名を適宜変更してください。
- ④ [開く] をクリックすると、選択したファイルの座標が 3 次元化され、分子個数分の複数の mol2 ファイルに変換されます。
- 座標の 3 次元化では、AMBER GAFF2 力場によるエネルギー極小化（構造最適化）計算が各分子について実行されます。
- ⑤ 3 次元化計算が終了すると、プロジェクトを保存しているフォルダ以下に mol2 ファイルが生成されます。

プロジェクトを保存しているフォルダを [PROJECT] とすると、[PROJECT] -> work -> database 以下に「mol2_files」という名前のフォルダが生成されます。

「mol2_files」フォルダ以下には分子ごとのフォルダが連番で作成され、分子ごとのフォルダの中にはコンフォーマーごとの mol2 ファイルが連番で出力されます。

```
[PROJECT] -> work -> database -> mol2_files -> 3d001 -> 00000001-01.mol2
                                                    00000001-02.mol2
```

```
[PROJECT] -> work -> database -> mol2_files -> 3d002 -> 00000002-01.mol2
                                                    00000002-02.mol2
                                                    00000003-01.mol2
                                                    00000004-01.mol2
```

mol2 ファイルの命名ルールは以下の通りです。

[分子番号 (連番)]-[コンフォーマー番号 (連番)].mol2

「mol2_files」フォルダ直下にはこれらを 1 つの multi mol2 ファイルにまとめたファイル all.mol2 も出力されます。

```
[PROJECT] -> work -> database -> mol2_files -> all.mol2
```

生成された mol2 ファイルには、分子の各種特性値とタイトル(下図赤字)が記載されます。

```
@<TRIPOS>COMMENT
LIGANDBOX_ID = MOLECULE-00000001-01
SOURCE = SOURCE
SOURCE_ID = NS-00204087
SUPPLIER = ENAMINE
IDNUMBER = Z44490869
MOLECULAR_FORMULA = C13H18N3O
MOLECULAR_WEIGHT = 232.307
MOLECULAR_CHARGE = 1
SUM_OF_ATOMNUMBER = 125
SUM_OF_ATOMNUMBER_MINUS_CHARGE = 124
NUM_OF_DONOR = 3
NUM_OF_ACCEPTOR = 2
HOMO = -12.2444
LUMO = -4.4651
NUM_OF_CHIRAL_ATOMS = 1
NOTE = ENAMINE_Z44490869;Enamine(Fragment)_Z44490869;
```

```
@<TRIPOS>MOLECULE
MOLECULE-00000001-01
```

```
35 36 0 0 0
```

```
SMALL
```

```
USER_CHARGES
```

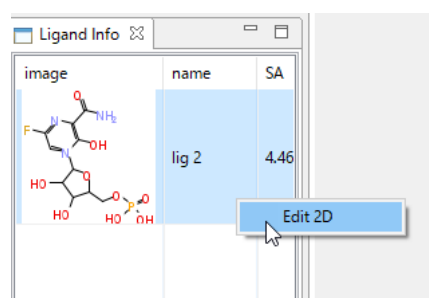
```
@<TRIPOS>ATOM
```

1	C1	4.1340	-1.4790	-0.0090	C.2	1	LGD	0.3417
2	N2	3.0250	-0.7110	0.0090	N.am	1	LGD	-0.3345
3	N3	4.2490	1.2640	-0.0030	N.2	1	LGD	-0.1475
. . .								

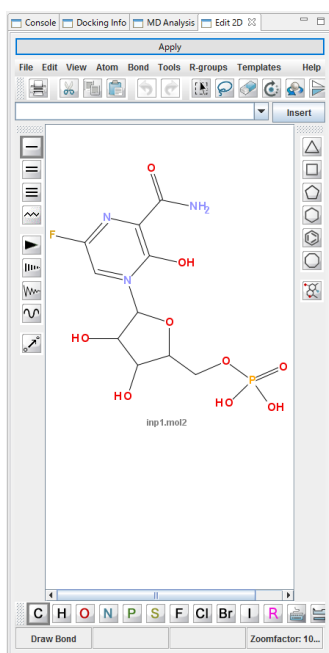
4.26. 化合物の 2D エディター

Ligand Info 画面の化合物または糖を右クリックすると[Edit 2D]メニューが表示されます。これをクリックすると選択した化合物または糖を入力にして、2次元エディター JChemPaint が起動します。バージョンは、3.3-1210 です（現時点の最新版）。

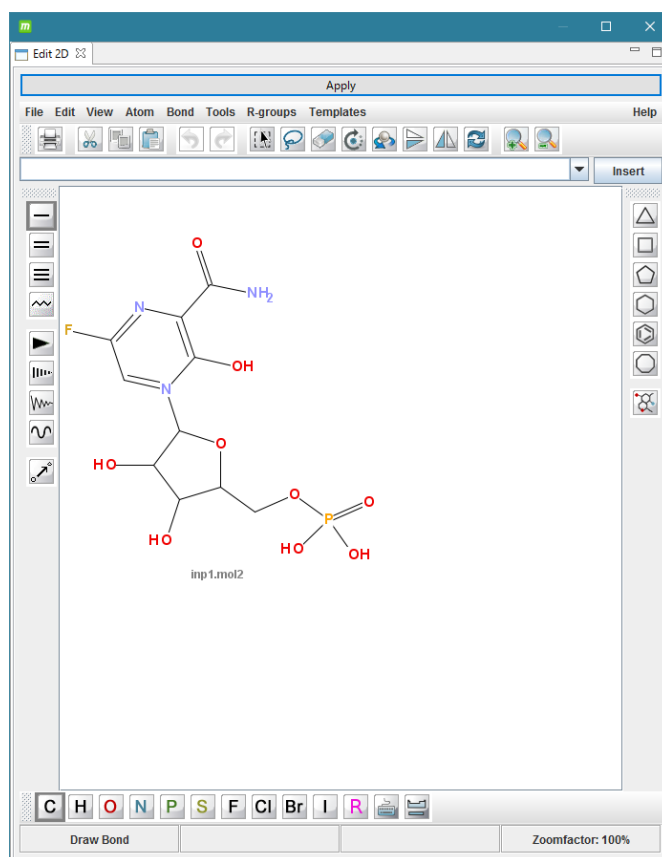
4.26.1. JChemPaint の起動



選択した化合物または糖を入力にして、2D エディター JChemPaint が起動します。



画面が小さいときは、タブの部分でマウスで MolDesk の画面の外にドラッグすると、画面を取り出して、画面を大きくして使用できます。



編集後に、メニュー上部の [Apply] ボタンをクリックすると、編集した分子を 3 次元化して MolDesk に取り込みます。

JChemPaint の使用法については、JChemPaint の Help メニューをご参照ください。

4.27. タンパク質編集



でタンパク質の編集を行うことができます。元の PDB ファイルの残基番号は編集後も保存されます。

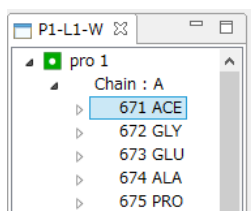
4.27.1. 末端処理

タンパク質の末端処理を行う手順について説明します。

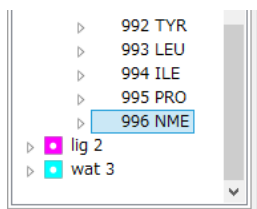


タンパク質を選択した状態で [Cap with ACE and NME] を実行すると、選択したタンパク質の N 末端に ACE 残基が、C 末端に NME 残基が適宜配置されます。

末端処理は、後述する「4.27.2 水素原子の付加と削除」の前に実行することを推奨します。先に水素原子を付加してしまうと、N 末端に OXT 原子が付加してしまい NME 末端が付加できなくなります。



付加する ACE 残基は、始端の残基番号より 1 つ小さい番号になります。



付加する NME 残基の残基番号は、終端の残基番号より 1 つ大きい番号になります。

4.27.2. 水素原子の付加と削除

タンパク質に水素原子の付加と削除を行う方法について説明します。



タンパク質を選択した状態で [Add Hydrogens] を実行すると、選択したタンパク質に欠落しているすべての水素原子が付加されます。

この処理は、myPresto の **tplgeneX** を用いて実行されます。同時に [Help] – [Preference] – [Molecule] – [tplgeneX] で指定した力場に基づき電荷の付与が行われ、PDB の温度因子行に小数第 2 位の精度で電荷が記入されます。

タンパク質を選択した状態で  [Delete Hydrogens] を実行すると、選択したタンパク質全体のすべての水素原子が削除されます。

4.27.3. S-S 結合の生成と削除

タンパク質を選択した状態で  [Create S-S Bond] を実行すると、選択したタンパク質の 2 つの CYS 残基の S 原子間の距離が 4.5 Å 以下の場合に S-S 結合が生成され、PDB ファイルに SSBOND 行が記載されます。S-S 結合を生成した CYS 残基は、CYSS 残基に変換されます。

タンパク質を選択した状態で  [Break S-S Bond] を実行すると、選択したタンパク質のすべての S-S 結合が削除され、PDB ファイルの SSBOND 行も削除されます。S-S 結合を生成していた CYSS 残基は、CYS 残基に変換されます。

※ MolDesk では、タンパク質を入力したときに、デフォルトで S-S 結合を生成します。

4.27.4. 欠損残基の削除

タンパク質を選択した状態で  [Delete Residue without Calpha] を実行すると、選択したタンパク質の主鎖原子が欠損している場合、その残基が削除されます。

4.27.5. 残基の変換

残基を置換する方法について説明します。

タンパク質中の残基を 1 つ選択した状態で  [Mutate Residue] を実行すると、タンパク質の任意のアミノ酸を化学修飾した 40 種類のアミノ酸に変換できます。

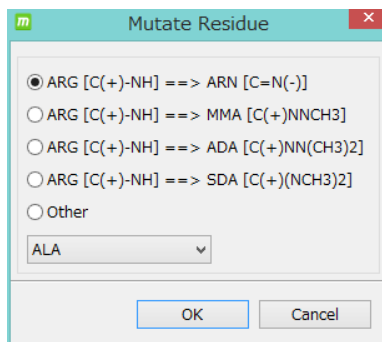
変換表については MolDesk の以下のサイトを参照してください。

<https://www.moldesk.com/moldesk-basic/#40>

変換できる残基が以下のように表示されます。変換したい残基を選択してクリックします。

ARG 系

ARG



Mutate Residue

☒ ARG [C(+)-NH] ==> ARN [C=N(-)]

☐ ARG [C(+)-NH] ==> MMA [C(+)-NNCH3]

☐ ARG [C(+)-NH] ==> ADA [C(+)-NN(CH3)2]

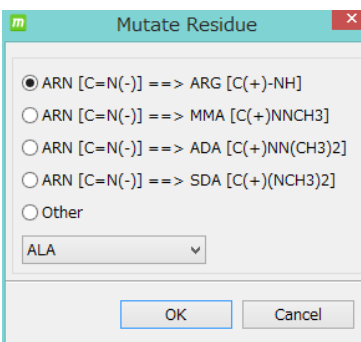
☐ ARG [C(+)-NH] ==> SDA [C(+)-N(CH3)2]

☐ Other

ALA ▼

OK Cancel

ARN



Mutate Residue

☒ ARN [C=N(-)] ==> ARG [C(+)-NH]

☐ ARN [C=N(-)] ==> MMA [C(+)-NNCH3]

☐ ARN [C=N(-)] ==> ADA [C(+)-NN(CH3)2]

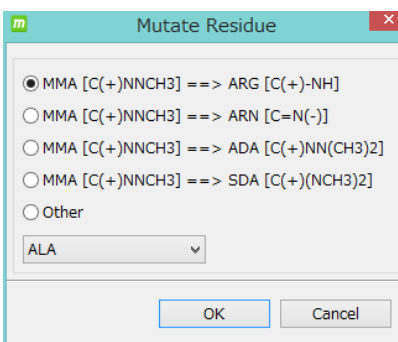
☐ ARN [C=N(-)] ==> SDA [C(+)-N(CH3)2]

☐ Other

ALA ▼

OK Cancel

MMA



Mutate Residue

☒ MMA [C(+)-NNCH3] ==> ARG [C(+)-NH]

☐ MMA [C(+)-NNCH3] ==> ARN [C=N(-)]

☐ MMA [C(+)-NNCH3] ==> ADA [C(+)-NN(CH3)2]

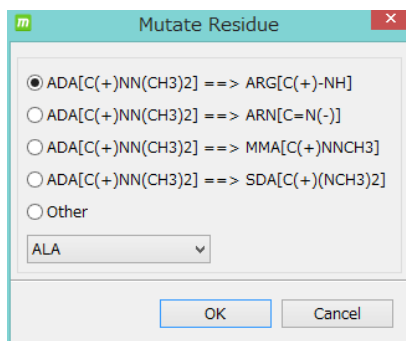
☐ MMA [C(+)-NNCH3] ==> SDA [C(+)-N(CH3)2]

☐ Other

ALA ▼

OK Cancel

ADA



Mutate Residue

☒ ADA [C(+)-NN(CH3)2] ==> ARG [C(+)-NH]

☐ ADA [C(+)-NN(CH3)2] ==> ARN [C=N(-)]

☐ ADA [C(+)-NN(CH3)2] ==> MMA [C(+)-NNCH3]

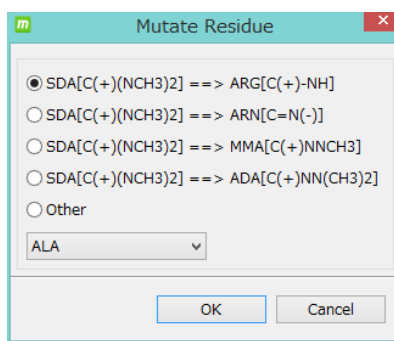
☐ ADA [C(+)-NN(CH3)2] ==> SDA [C(+)-N(CH3)2]

☐ Other

ALA ▼

OK Cancel

SDA



Mutate Residue

☒ SDA [C(+)-N(CH3)2] ==> ARG [C(+)-NH]

☐ SDA [C(+)-N(CH3)2] ==> ARN [C=N(-)]

☐ SDA [C(+)-N(CH3)2] ==> MMA [C(+)-NNCH3]

☐ SDA [C(+)-N(CH3)2] ==> ADA [C(+)-NN(CH3)2]

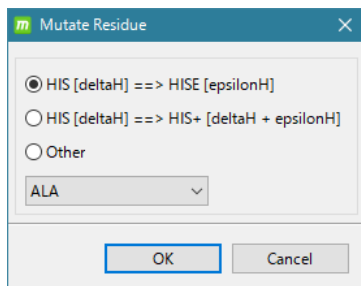
☐ Other

ALA ▼

OK Cancel

HIS 系

HIS



Mutate Residue

☒ HIS [deltaH] ==> HISE [epsilonH]

☐ HIS [deltaH] ==> HIS+ [deltaH + epsilonH]

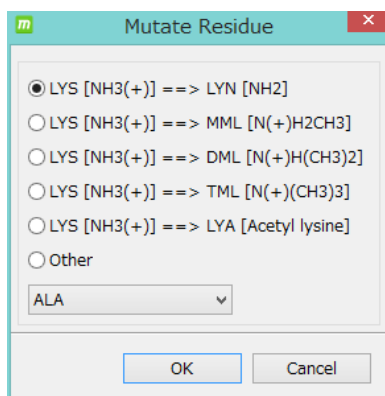
☐ Other

ALA ▼

OK Cancel

LYS 系

LYS



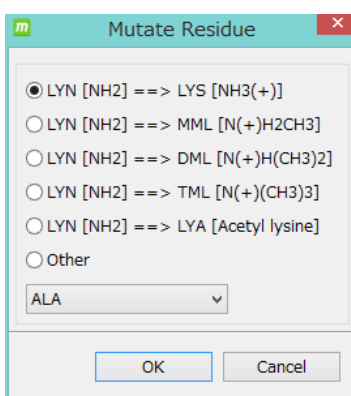
Mutate Residue

☒ LYS [NH3(+)] ==> LYN [NH2]
☐ LYS [NH3(+)] ==> MML [N(+)(H2CH3)]
☐ LYS [NH3(+)] ==> DML [N(+)(H(CH3)2)]
☐ LYS [NH3(+)] ==> TML [N(+)(CH3)3]
☐ LYS [NH3(+)] ==> LYA [Acetyl lysine]
☐ Other

ALA

OK Cancel

LYN



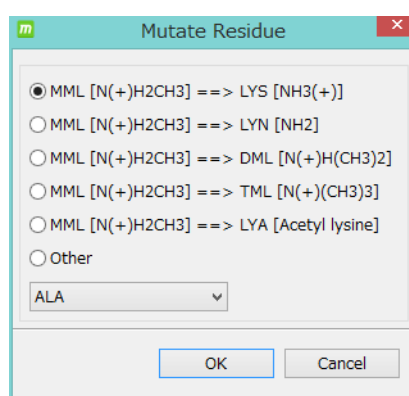
Mutate Residue

☒ LYN [NH2] ==> LYS [NH3(+)]
☐ LYN [NH2] ==> MML [N(+)(H2CH3)]
☐ LYN [NH2] ==> DML [N(+)(H(CH3)2)]
☐ LYN [NH2] ==> TML [N(+)(CH3)3]
☐ LYN [NH2] ==> LYA [Acetyl lysine]
☐ Other

ALA

OK Cancel

MML



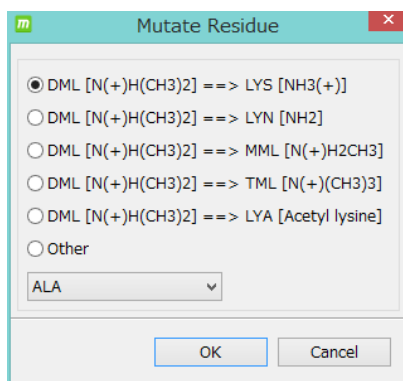
Mutate Residue

☒ MML [N(+)(H2CH3)] ==> LYS [NH3(+)]
☐ MML [N(+)(H2CH3)] ==> LYN [NH2]
☐ MML [N(+)(H2CH3)] ==> DML [N(+)(H(CH3)2)]
☐ MML [N(+)(H2CH3)] ==> TML [N(+)(CH3)3]
☐ MML [N(+)(H2CH3)] ==> LYA [Acetyl lysine]
☐ Other

ALA

OK Cancel

DML



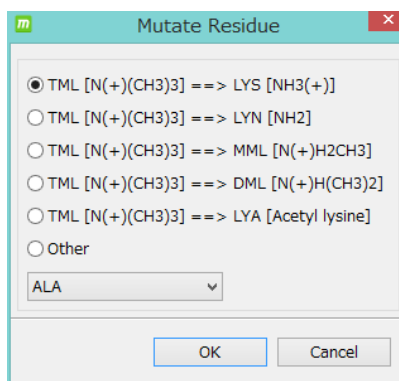
Mutate Residue

☒ DML [N(+)(H(CH3)2)] ==> LYS [NH3(+)]
☐ DML [N(+)(H(CH3)2)] ==> LYN [NH2]
☐ DML [N(+)(H(CH3)2)] ==> MML [N(+)(H2CH3)]
☐ DML [N(+)(H(CH3)2)] ==> TML [N(+)(CH3)3]
☐ DML [N(+)(H(CH3)2)] ==> LYA [Acetyl lysine]
☐ Other

ALA

OK Cancel

TML



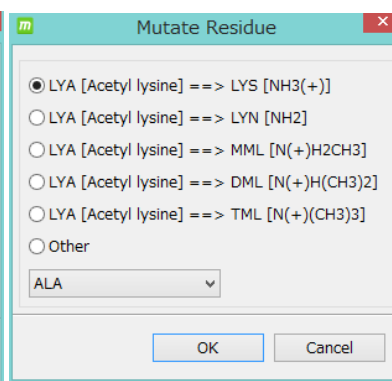
Mutate Residue

☒ TML [N(+)(CH3)3] ==> LYS [NH3(+)]
☐ TML [N(+)(CH3)3] ==> LYN [NH2]
☐ TML [N(+)(CH3)3] ==> MML [N(+)(H2CH3)]
☐ TML [N(+)(CH3)3] ==> DML [N(+)(H(CH3)2)]
☐ TML [N(+)(CH3)3] ==> LYA [Acetyl lysine]
☐ Other

ALA

OK Cancel

LYA



Mutate Residue

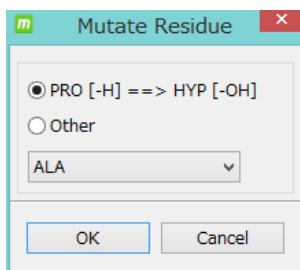
☒ LYA [Acetyl lysine] ==> LYS [NH3(+)]
☐ LYA [Acetyl lysine] ==> LYN [NH2]
☐ LYA [Acetyl lysine] ==> MML [N(+)(H2CH3)]
☐ LYA [Acetyl lysine] ==> DML [N(+)(H(CH3)2)]
☐ LYA [Acetyl lysine] ==> TML [N(+)(CH3)3]
☐ Other

ALA

OK Cancel

PRO 系

PRO



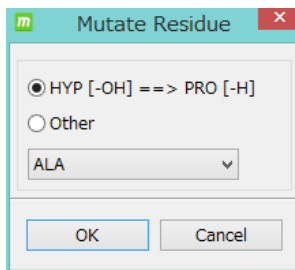
Mutate Residue

☒ PRO [-H] ==> HYP [-OH]
☐ Other

ALA

OK Cancel

HYP



Mutate Residue

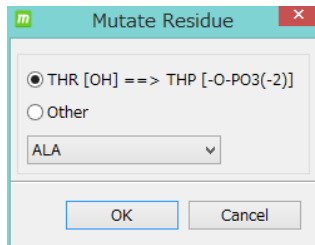
☒ HYP [-OH] ==> PRO [-H]
☐ Other

ALA

OK Cancel

THR 系

THR



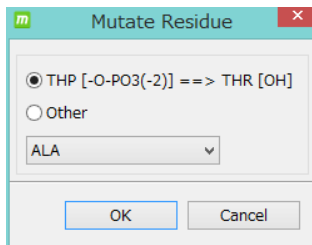
Mutate Residue

☒ THR [OH] ==> THP [-O-PO3(-2)]
☐ Other

ALA

OK Cancel

THP



Mutate Residue

☒ THP [-O-PO3(-2)] ==> THR [OH]
☐ Other

ALA

OK Cancel

SER 系

SER

Mutate Residue

☒ SER [OH] ==> SEP [-O-PO3(-2)]

☐ Other

ALA

OK Cancel

SEP

Mutate Residue

☒ SEP [-O-PO3(-2)] ==> SER [OH]

☐ Other

ALA

OK Cancel

GLU 系

GLU

Mutate Residue

☒ GLU [COO(-)] ==> GLH [COOH]

☐ Other

ALA

OK Cancel

GLH

Mutate Residue

☒ GLH [COOH] ==> GLU [COO(-)]

☐ Other

ALA

OK Cancel

CYS 系

CYS

Mutate Residue

☒ CYS [SH] ==> CYM [S(-)]

☐ CYS [SH] ==> CSO [SOH]

☐ CYS [SH] ==> SEC [SeH]

☐ Other

ALA

OK Cancel

CYM

Mutate Residue

☒ CYM [S(-)] ==> CYS [SH]

☐ CYM [S(-)] ==> CSO [SOH]

☐ CYM [S(-)] ==> SEC [SeH]

☐ Other

ALA

OK Cancel

CSO

Mutate Residue

☒ CSO [SOH] ==> CYS [SH]

☐ CSO [SOH] ==> CYM [S(-)]

☐ CSO [SOH] ==> SEC [SeH]

☐ Other

ALA

OK Cancel

SEC

Mutate Residue

☒ SEC [SeH] ==> CYS [SH]

☐ SEC [SeH] ==> CYM [S(-)]

☐ SEC [SeH] ==> CSO [SOH]

☐ Other

ALA

OK Cancel

その他 (すべての変換可能な残基をリスト表示)

Mutate Residue

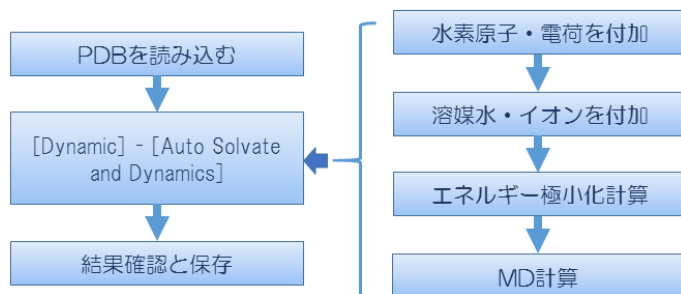
☒ Other

- ALA
- ALA
- ARG
- ASN
- ASP
- CYS
- GLN
- GLU
- HIS
- ILE
- LEU
- LYS
- MET
- PHE
- PRO
- SER
- THR
- TRP
- TYR
- VAL
- ABA
- ARN [C=N(-)]
- MMA [C(+)(N)NCH3]
- ADA [C(+)(N)N(CH3)2]
- SDA [C(+)(N)N(CH3)2]
- ASH [COOH]

4.28. 水中での MD 計算 1

自動化計算による、最も簡単な MD 計算の実行例を示します。

手順は以下の通りです。



4.28.1. PDB ファイルをインターネット経由で読み込む

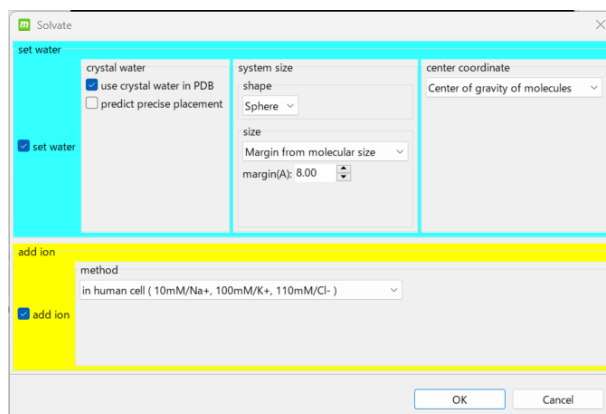
「4.4.1 [PDB]」を参照し、PDB ID「4kn6」の分子を読み込みます。

4.28.2. 全自動 MD 計算

 [Dynamics] -  [Auto Solvate and Dynamics] を選択します。

以下の順に処理が行われます。

- 全分子に対し欠落した水素原子が付加されます。
- 全化合物または糖に対し電荷が付加されます。
 - MOPAC7 AM1 で電荷付加されます (MOPAC7 AM1 で電荷計算できなかった場合は Gasteiger で電荷付加されます)。
- 化合物または糖以外の分子に対し、[Help] – [Preference] – [Molecule] – [tplgeneX] で選択した力場に基づいて電荷が付加されます。
- 水溶媒とイオン付加の方法を選択するダイアログが表示されます。



この例ではデフォルト設定で実行します。

水溶媒について、

- ・系の重心を溶媒の中心とし、サイズは溶質の境界から 8 Å の球とします。

イオンについて、

- ・ヒトの細胞のイオン濃度で、Na⁺と K⁺と Cl⁻を付加します。

※ この例では、MD 計算エンジンとして、GROMACS 以外を設定した場合で説明してます。

GROMACS を選択した場合は、周期的境界条件で計算するために水溶媒が Sphere でなく Cube になります。

設定項目の説明は以下の通りです。

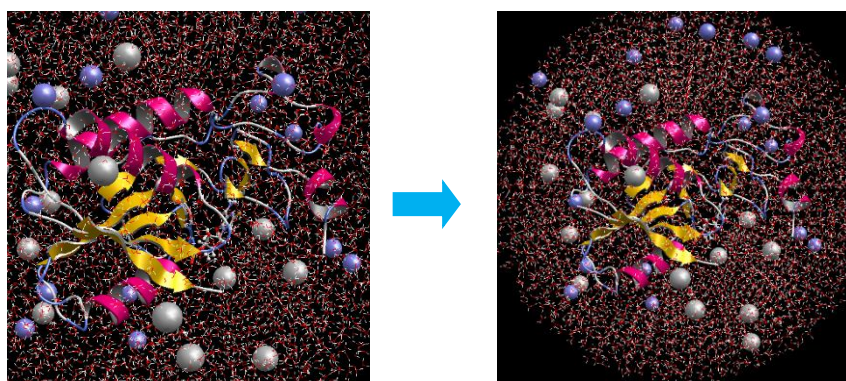
Set water (水溶媒の付加)をするかしないかをチェックボックスで選択します。

crystal water (結晶水)	use crystal water in PDB	PDB の結晶水を系に含める
	predict precise placement	精度の良い結晶水を生成する (計算時間が数分必要です)
shape (形状) size (大きさ)	Sphere (球)	margin (溶質からの距離 Å)
		radius (半径 Å)
	Cube (直方体)	margin (溶質からの距離 Å)
		x,y,z (x、y、z 方向長さ Å)
center coordinate (中心点)	Center of gravity (溶質の重心)	
	Setting of the central coordinate (ユーザ指定座標 マウスクリックで中心原子を指定)	

Add ion (Na⁺, K⁺, Cl⁻イオン付加) をするかしないかをチェックボックスで選択します。

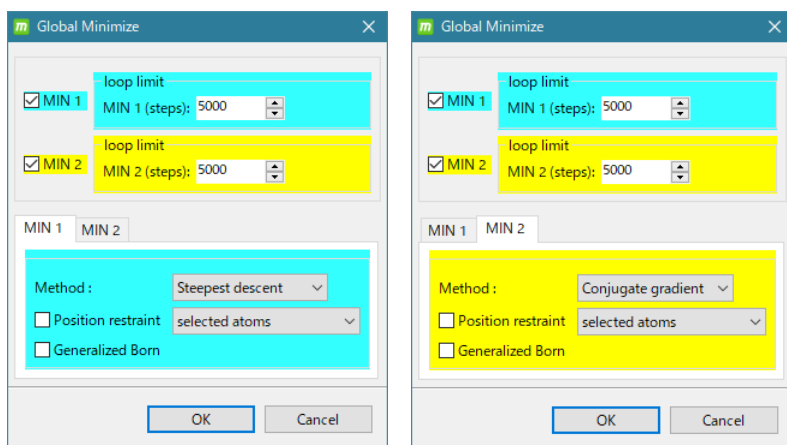
method	direct input of number of ions (イオン数を入力)
	minimum number of ions to neutralization (電荷を中和)
	saline solution (0.00277/Na ⁺ , 0.00006/K ⁺ , 0.00283/Cl ⁻) (生理食塩水濃度)
	in human blood plasma (154mM/Na ⁺ , 4mM/K ⁺ , 158mM/Cl ⁻) (ヒトの血液イオン濃度)
	in human cell (10mM/Na ⁺ , 100mM/K ⁺ , 110mM/Cl ⁻) (ヒトの細胞イオン濃度)
	in bacteria (10mM/Na ⁺ , 200mM/K ⁺ , 210mM/Cl ⁻) (バクテリアのイオン濃度)
	in densities of Na ⁺ , K ⁺ and Cl ⁻ in mM (nM 単位で濃度入力)
	in %densities of Na ⁺ , K ⁺ and Cl ⁻ (100mM=0.18015%) (%単位で濃度入力)

水溶媒とイオン付加の方法を指定し「OK」をクリックすると、溶媒水とイオンが付加されます。



をクリックすると、画面の中心に全系が表示されます。

エネルギー極小化計算の条件設定ダイアログが表示されます。



この例ではデフォルトのまま実行します。意味は以下の通りです。

- ・連続して 2 回、**cosgene** によるエネルギー極小化計算を行います。
- ・1 回目は、最急降下法で、5000 ステップ、位置拘束なし、**Generalized Born** 法なし
- ・2 回目は、共役勾配法で、5000 ステップ、位置拘束なし、**Generalized Born** 法なし

エネルギー極小化計算は連続して 2 回実行可能です（連続実行しない場合は MIN 1 または MIN 2 のチェックを外します）。

1 回目の実行に関する設定を MIN 1 で、2 回目の実行に関する設定を MIN 2で行います。

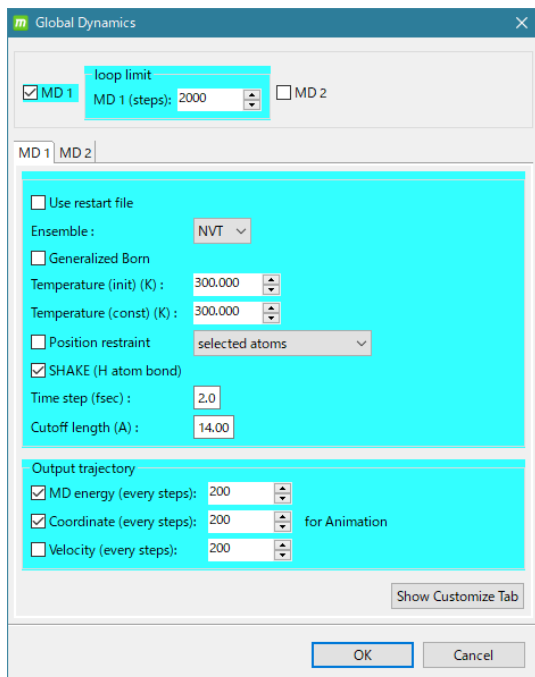
設定項目の説明は以下の通りです。

loop limit（タイムステップ数）デフォルト 5000	
Method	Steepest descent（最急降下法）
	Conjugate gradient（共役勾配法）
Position restraint（位置拘束） する	Selected atoms （ユーザがマウスで指定した原子(団)を位置拘束する）
	Main chain (proteins & DNA/RNA)（すべてのタンパク質と核酸分子の主鎖）
	Heavy atoms (proteins & DNA/RNA)（すべてのタンパク質と核酸分子の重原子）
Generalized Born 法で計算する	

※ 計算エンジンとして **GROMACS** を選択した場合は、**Generalized Born** 法は計算できないので **Generalized Born** 法のチェックボックスは表示しません。

エネルギー極小化計算が終了すると、MD 計算の条件設定ダイアログが表示されます。

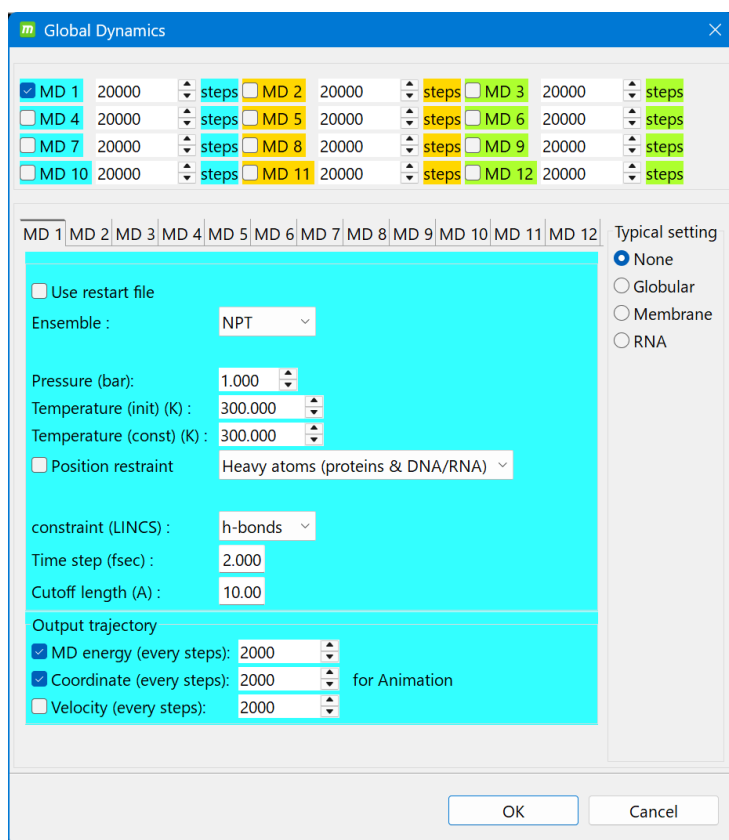
この例ではデフォルト設定で実行します。



- 1 回だけ実行
- step 数は 2000
- NVT アンサンブル
- Generalized Born 法なし
- 初期温度 300K
- 300K 温度一定
- 位置拘束なし
- SHAKE 計算する
- タイムステップは 2.0 fsec
- カットオフ半径は 14.0 Å
- エネルギーファイル出力あり
(200step ごと)
- トラジェクトリファイル出力あり
(200step ごと)
- FMM 法による長距離クーロン力計算

- 力場はデフォルトで、化合物または糖では AMBER GAFF2、それ以外（タンパク質など）は AMBER ff99SB に設定しています。

([Help] – [Preference] – [Molecule] – [tplgeneX] で力場は変更可能です。)

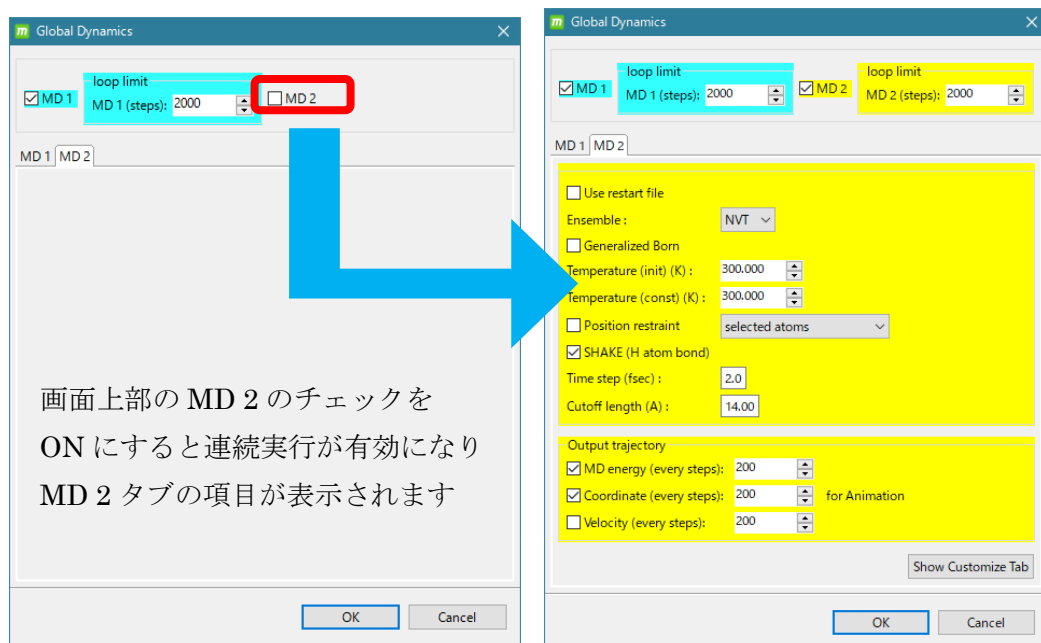


- 計算エンジンとして GROMACS を選択した場合は、MD 計算の条件設定ダイアログは 2 回連続実行ではなく 12 回実行可能です。
- 計算エンジンとして GROMACS を選択した場合は、Generalized Born 法と SHAKE は計算できないので、Generalized Born と SHAKE のチェックボックスは表示しません。また、長距離クーロン力は FMM 法でなく PME 法で計算します。アンサンブルのデフォルト設定は NPT アンサンブルです。

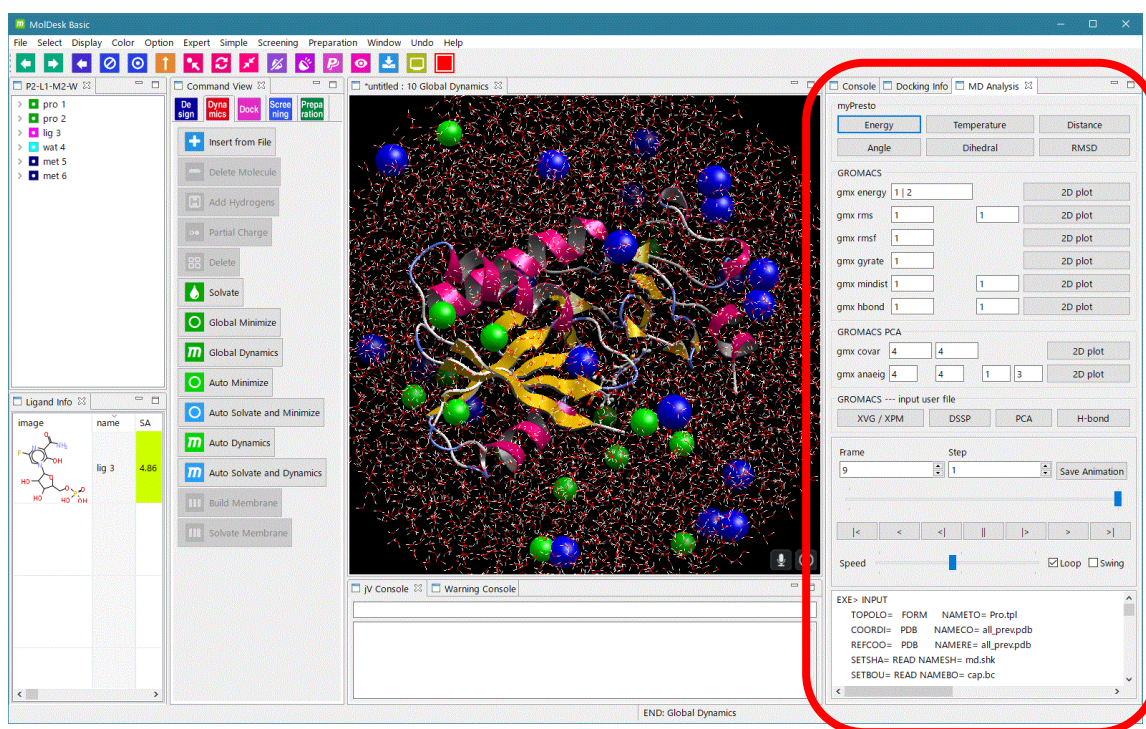
設定項目の説明は以下の通りです。

Loop limit (タイムステップ数) デフォルト 2000	
Use restart file (リスタートファイルを使う) デフォルト : OFF	
Ensemble	NVT (カノニカルアンサンブル)
	NPT (NPT アンサンブル)
	NVE (ミクロカノニカルアンサンブル)
Generalized Born 法で計算する、GROMACS 以外のとき	
Pressure (bar) 気圧 NPT アンサンブルの時に表示する	
Temperature (const) 一定温度 K (NVE アンサンブルは設定なし)	
Position restraint (位置拘束) をする	Selected atoms (ユーザがマウスで指定した原子(団)を位置拘束する)
	Main chain (proteins & DNA/RNA) (すべてのタンパク質と核酸分子の主鎖)
	Heavy atoms (proteins & DNA/RNA) (すべてのタンパク質と核酸分子の重原子)
SHAKE 水素原子の結合を固定する、GROMACS 以外のとき	
constraints (LINCS) GROMACS のときのみ、LINC 拘束の方法	
Time step タイムステップ間隔 (fsec)	
Cutoff length カットオフ長 (Å)	
Output trajectory	MD energy (各エネルギー値の出力ステップ数間隔)
	Coordinate (座標の出力ステップ数間隔)
	Velocity (x, y, z 速度の出力ステップ数間隔)

MD 計算は連続して 2 回実行可能 (GROMACS のときは 12 回) です。1 回目の実行に関する設定を MD 1 で、2 回目の実行に関する設定を MD 2 で行います。



MD 計算が終了するとコマンドボタン画面のボタンが実行可能になります。



「4.6 プロジェクトの保存」を参照し、任意の名前でプロジェクトを保存します。

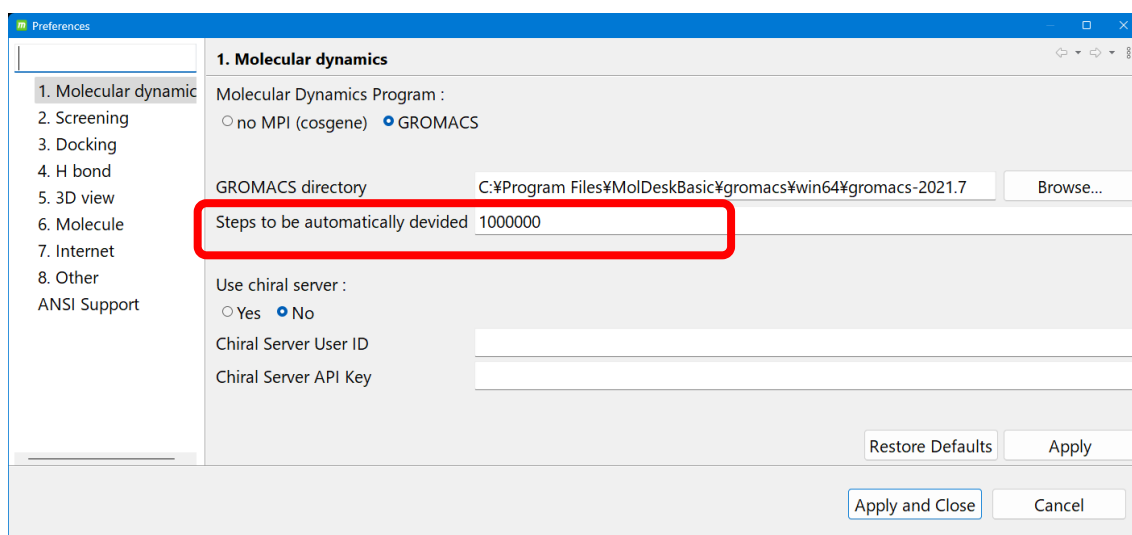
GROMACS のときは、[Typical setting] で以下の設定が選択できます。

None	何も設定しない
Globular	球状タンパク質の緩和条件
[MD1] 10 気圧、NPT/室温で、time step = 0.1 fs, 20,000 step [MD2] 5 気圧、NPT/室温で、time step = 0.2 fs, 20,000 step [MD3] 3 気圧、NPT/室温で、time step = 0.5 fs, 20,000 step [MD4] 1 気圧、NPT/室温で、time step = 0.5 fs, 20,000 step [MD5] 1 気圧、NPT/室温で、time step = 1.0 fs, 20,000 step [MD6] 1 気圧、NPT/室温で、time step = 1.0 fs, 20,000 step [MD7] 1 気圧、NVT/室温で、time step = 2.0 fs, 20,000 step [MD8] 1 気圧、NVT/室温で、time step = 2.0 fs, , 50,000,000 step (sampling)	
Membrane	膜系の緩和条件
[MD1] 10 気圧、NPT/室温で、time step = 0.01 fs, 20,000 step [MD2] 5 気圧、NPT/室温で、time step = 0.02 fs, 20,000 step [MD3] 3 気圧、NPT/室温で、time step = 0.05 fs, 20,000 step [MD4] 1 気圧、NPT/室温で、time step = 0.1 fs, 20,000 step [MD5] 1 気圧、NPT/室温で、time step = 0.2 fs, 20,000 step [MD6] 1 気圧、NPT/室温で、time step = 0.5 fs, 20,000 step [MD7] 1 気圧、NPT/室温で、time step = 0.5 fs, 20,000 step [MD8] 1 気圧、NPT/室温で、time step = 0.5 fs, 20,000 step [MD9] 1 気圧、NPT/室温で、time step = 1.0 fs, 20,000 step [MD10] 1 気圧、NPT/室温で、time step = 1.0 fs, 20,000 step [MD11] 1 気圧、NVT/室温で、time step = 1.5 fs, 20,000 step [MD12] 1 気圧、NVT/室温で、time step = 1.5 fs, 70,000,000 step (sampling)	
RNA	RNA の緩和条件
[MD1] 10 気圧、NPT/室温で、time step = 0.01 fs, 200,000 step [MD2] 5 気圧、NPT/室温で、time step = 0.02 fs, 200,000 step [MD3] 3 気圧、NPT/室温で、time step = 0.05 fs, 200,000 step [MD4] 1 気圧、NPT/室温で、time step = 0.1 fs, 200,000 step [MD5] 1 気圧、NPT/室温で、time step = 0.1 fs, 200,000 step [MD6] 1 気圧、NPT/室温で、time step = 0.2 fs, 200,000 step [MD7] 1 気圧、NPT/室温で、time step = 0.2 fs, 200,000 step [MD8] 1 気圧、NPT/室温で、time step = 0.5 fs, 200,000 step	

- [MD9] 1 気圧、 NPT/室温で、time step = 1.0 fs, 200,000 step
 [MD10] 1 気圧、 NPT/室温で、time step = 1.0 fs, 200,000 step
 [MD11] 1 気圧、 NVT/室温で、time step = 1.5 fs, 200,000 step
 [MD12] 1 気圧、 NVT/室温で、time step = 1.5 fs, 70,000,000 step (sampling)

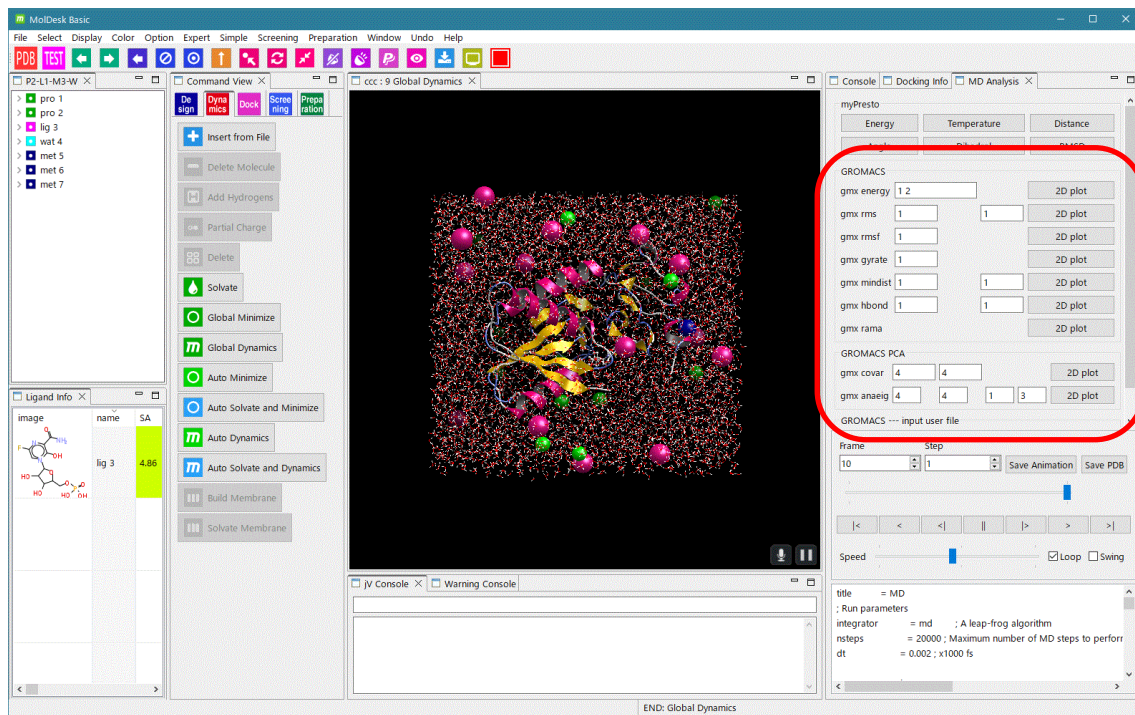
※ 昇温プロセスを使うと、溶媒が凍って体積変化が起こる。系の歪みをとってあげばいいので、温度を変化させず、高い圧力で系の爆発を抑えつつ、短いタイムステップで、系の歪みを取る。タイムステップは短くても温度は室温なので、水は凍らず、体積変化が少ないので RNA が引き延ばされることが少なく済む。次第に LINCS でステップを伸ばすが、1.5 fs が上限。親水性の分子表面での水の回転緩和など界面での水の分子運動は、バルクの 1/10 と遅いので、各緩和ステップは、他の分子より長い時間をかける。

GROMACS のときは、タイムステップ数が 1000000step (デフォルト値) 以上のときは、自動的に MD 計算を 1000000step 毎に分割して MD 計算します。これにより、長時間 MD 計算の途中経過の 3D 画面による確認ができます。この分割するタイムステップ数は、[Preference] – [1.Molecular dynamics] 設定画面 (下図の赤枠) で、変更可能です。MD 計算を分割する際は、リスタートファイルを使って MD 計算を継続します。



4.28.3. トラジェクトリ解析（GROMACS で MD 計算した場合）

以下のトラジェクトリ解析を実行して、時間軸のあるグラフは動画と連動したグラフを表示します。



一般

(1) gm energy

表示したい energy term を入力して[2D plot]をクリックします。

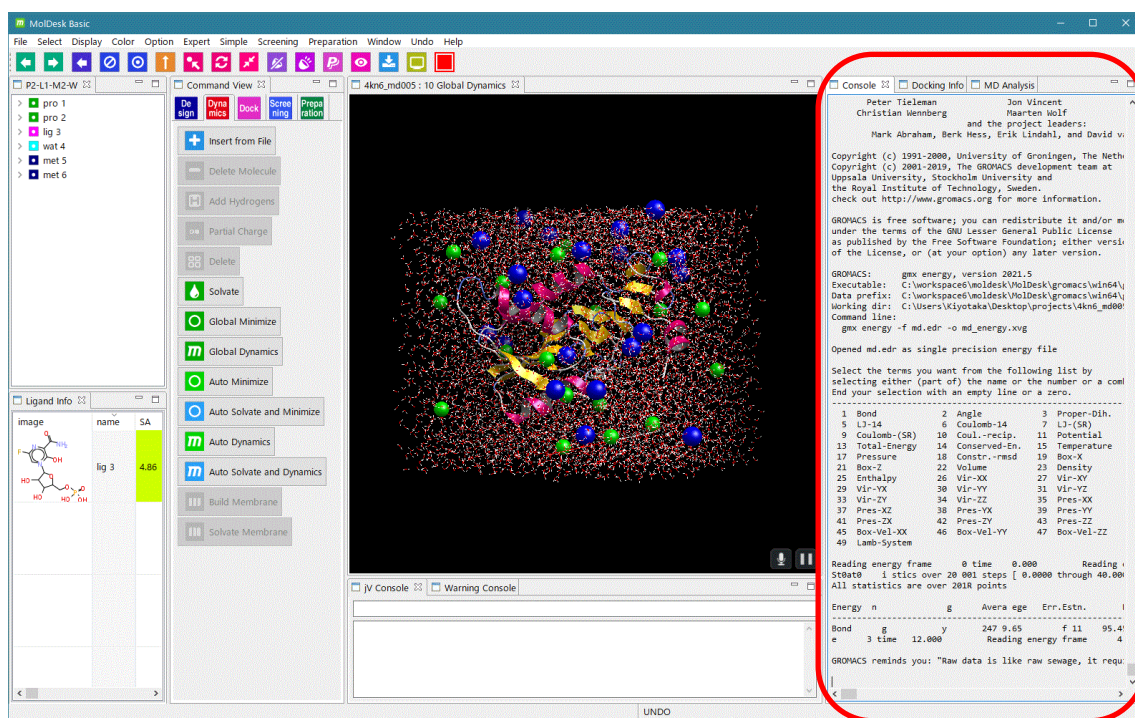
出力ファイル：energy.xvg

energy term は、試しに一回[2D plot]をクリックして実行したときに表示する Console 画面の出力で確認できます。

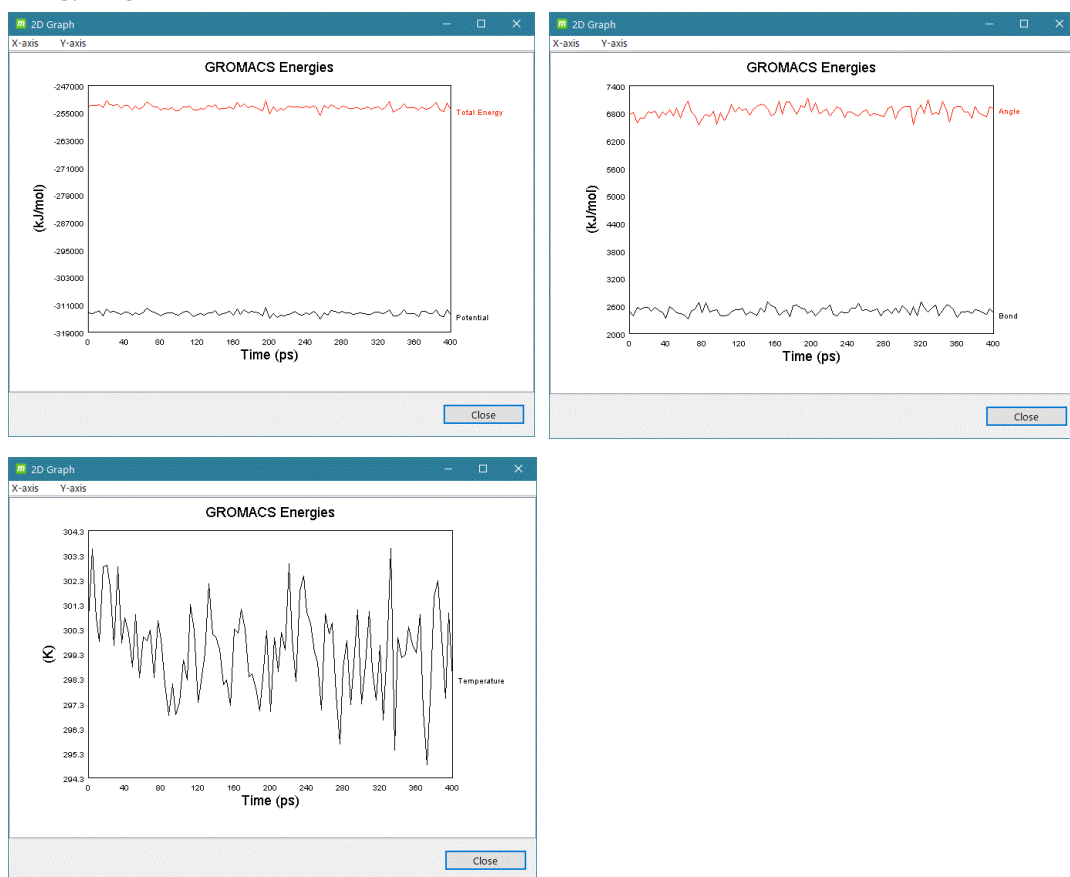
同時に 2 項目以上を表示したいときは、“1 2” のように、space でつなぎます。

Console 画面の表示例)

1 Bond	2 Angle	3 Proper-Dih.	4 Improper-Dih.
5 LJ-14	6 Coulomb-14	7 LJ-(SR)	8 Disper.-corr.
9 Coulomb-(SR)	10 Coul.-recip.	11 Potential	12 Kinetic-En.
13 Total-Energy	14 Conserved-En.	15 Temperature	16 Pres.-DC
17 Pressure	18 Constr.-rmsd	19 Box-X	20 Box-Y
21 Box-Z	22 Volume	23 Density	24 pV
25 Enthalpy	26 Vir-XX	27 Vir-XY	28 Vir-XZ
29 Vir-YX	30 Vir-YY	31 Vir-YZ	32 Vir-ZX
. . .			



energy.xvg グラフ表示例)



(2) **gmx rms**

最小二乗法でフィットさせるグループ(fit group)と、

RMSD 計算を行うグループ(rmsd group)を入力して[2D plot]をクリックします。

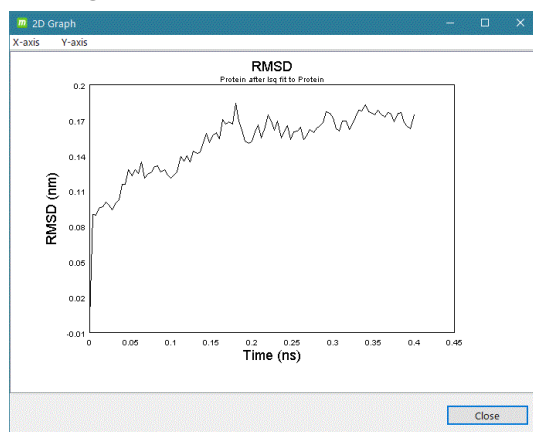
出力ファイル : rmsd.xvg

グループは、試しに一回[2D plot]をクリックして実行したときに表示する Console 画面の出力で確認できます。

Console 画面の Group 表示例)

Group	0	(	System)	has	23327	elements
Group	1	(	Protein)	has	3102	elements
Group	2	(	Protein-H)	has	1537	elements
Group	3	(	C-alpha)	has	192	elements
Group	4	(	Backbone)	has	576	elements
Group	5	(	MainChain)	has	770	elements
Group	6	(	MainChain+Cb)	has	950	elements
Group	7	(	MainChain+H)	has	957	elements
Group	8	(	SideChain)	has	2145	elements
Group	9	(	SideChain-H)	has	767	elements
Group	10	(	Prot-Masses)	has	3102	elements
Group	11	(	non-Protein)	has	20225	elements
Group	12	(	Other)	has	36	elements
Group	13	(	L00)	has	36	elements
Group	14	(	NA)	has	20	elements
Group	15	(	CL)	has	18	elements
Group	16	(	Water)	has	20151	elements
Group	17	(	SOL)	has	20151	elements
Group	18	(	non-Water)	has	3176	elements
Group	19	(	Ion)	has	38	elements
Group	20	(	L00)	has	36	elements
Group	21	(	NA)	has	20	elements
Group	22	(	CL)	has	18	elements
Group	23	(	Water and ions)	has	20189	elements

rmsd.xvg グラフ表示例)

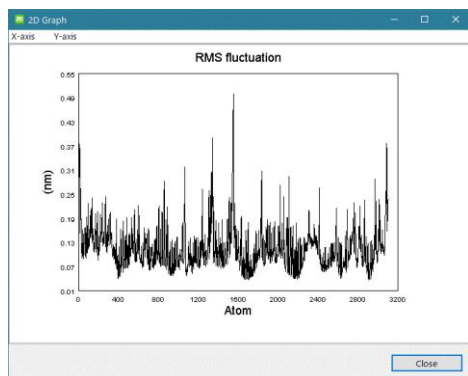


(3) **gmx rmsf**

RMSF 計算をするグループを入力して[2D plot]をクリックします。

出力ファイル : rmsf.xvg

rmsf.svg グラフ表示例)

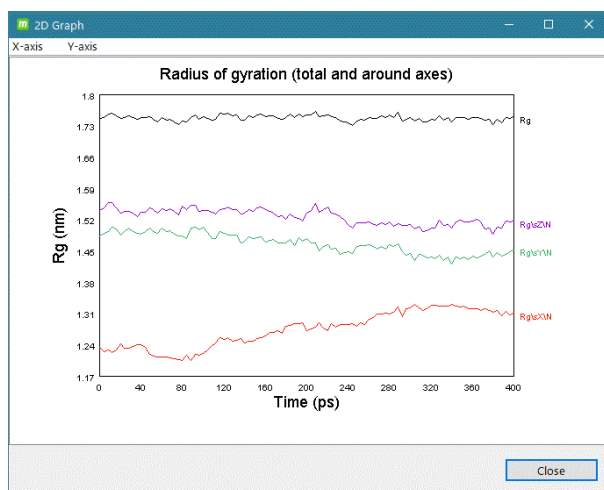


(4) **gmx gyrate**

分子の回転半径と、x 軸、y 軸、z 軸に関する回転半径を時間の関数として計算します。グループを入力して[2D plot]をクリックします。

出力ファイル：**gyrate.svg**

gyrate.svg グラフ表示例)



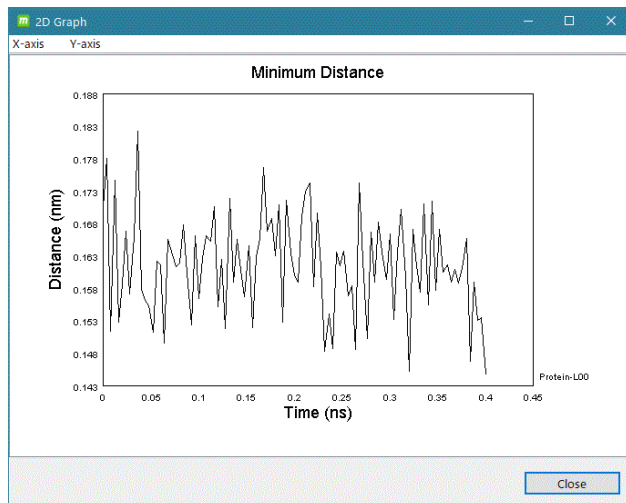
(5) **gmx mindist**

あるグループと他のグループとの間の距離を計算します。最小距離（それぞれのグループからの原子の任意のペア間）と、与えられた距離内の接触数の両方が、2 つの別々の出力ファイルに書き込まれます。

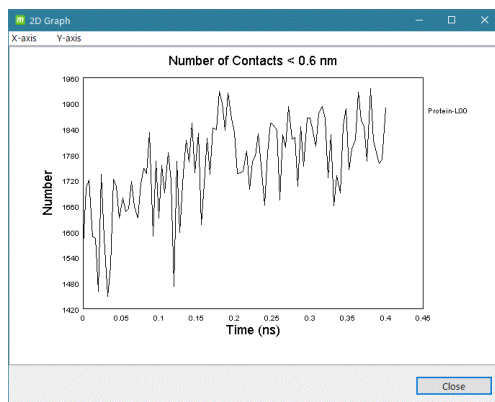
出力ファイル：**mindist.svg**

numcount.svg

mindist.xvg グラフ表示例)



numcount.xvg グラフ表示例)



(6) gmx hbond

あるグループと他のグループとの間の様々な水素結合解析。
以下のオプションを実行します。

`-num -ac -dist -ang -hx -hbm -life -dan -nhbdist -don`

出力ファイル : hbnum.xvg

hbac.xvg

hbdist.xvg

hbang.xvg

hbhelix.xvg

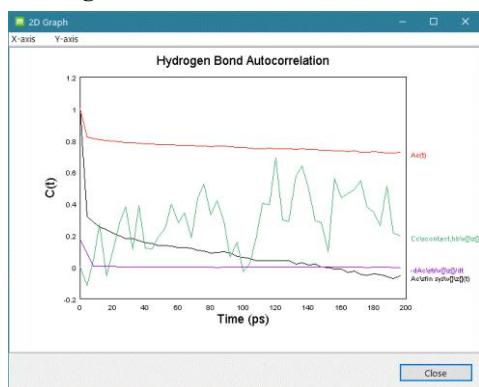
danum.xvg

hblife.xvg

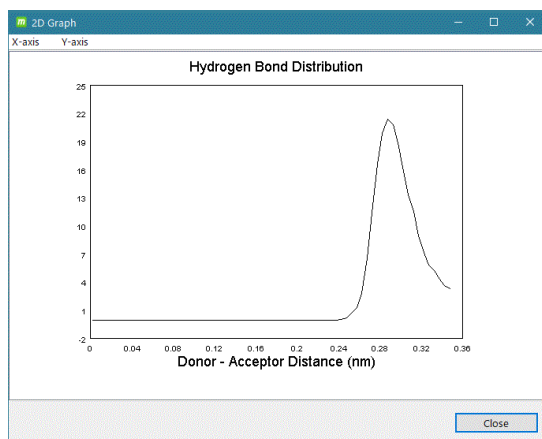
hbmap.xpm

hbond.ndx
nhbdist.xvg
donor.xvg
hbond.log

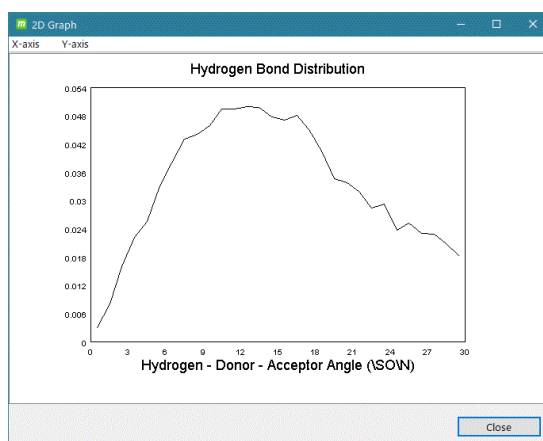
hbac.xvg グラフ表示例)



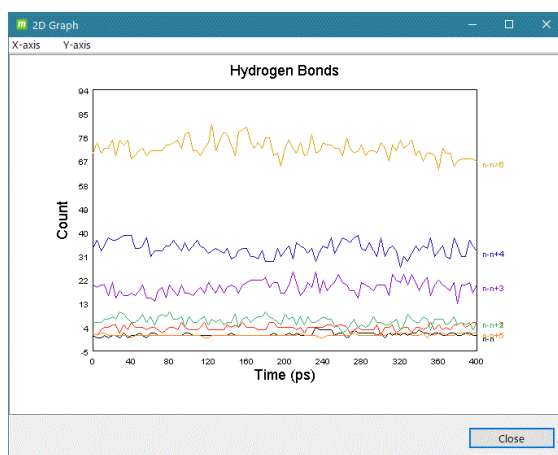
hbdist.xvg グラフ表示例)



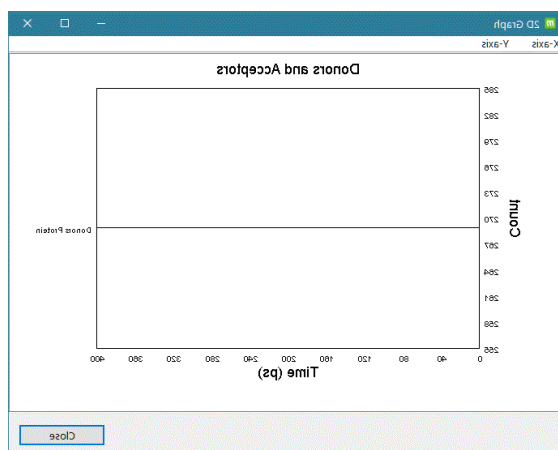
hbang.xvg グラフ表示例)



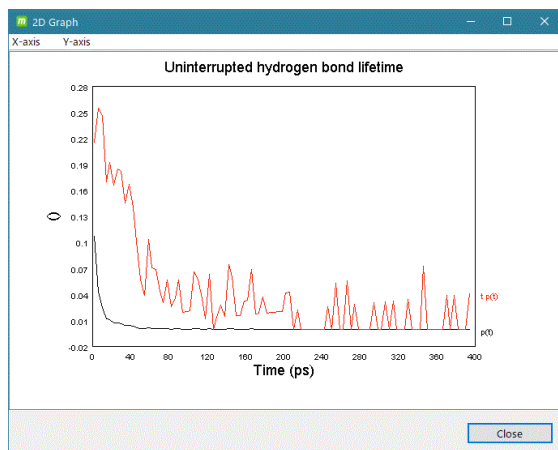
hbhelix.xvg グラフ表示例)



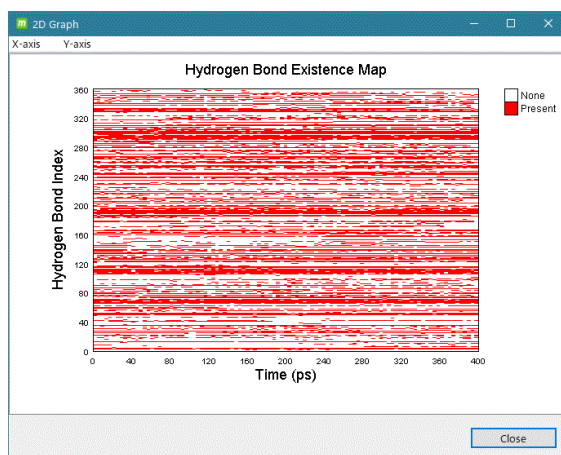
danum.xvg グラフ表示例)



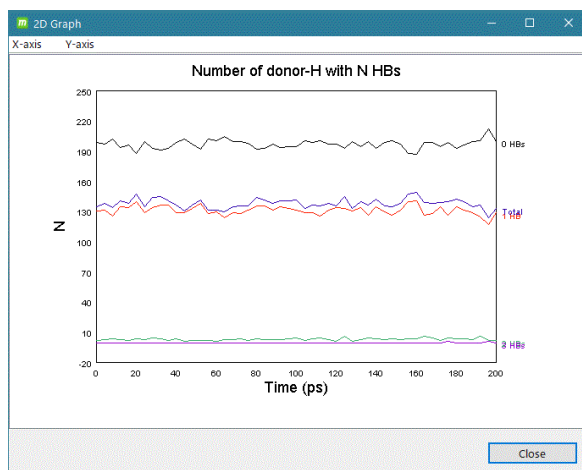
hblife.xvg グラフ表示例)



hbmap.xpm グラフ表示例)



nhbdist.xvg グラフ表示例)

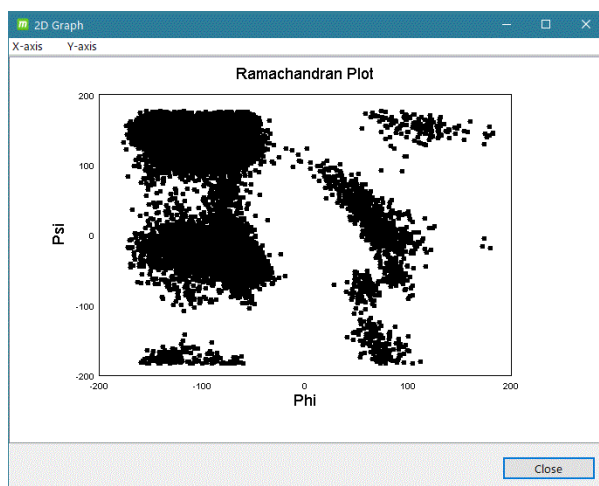


(7) `gmx rama`

Ramachandran プロット。[2D plot]をクリックします。

出力ファイル：`rama.svg`

`rama.svg` グラフ表示例)



共分散解析 (Covariance analysis, PCA 関係)

(8) `gmx covar`

最小二乗法でフィットさせるグループ(`fit group`)と、共分散分析のためのグループ(`covar group`)を入力して[2D plot]をクリックします。

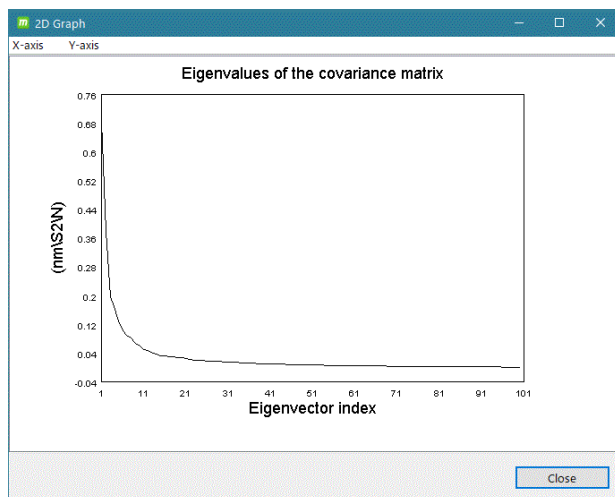
出力ファイル：`eigenval.svg`

`eigenvec.trr`

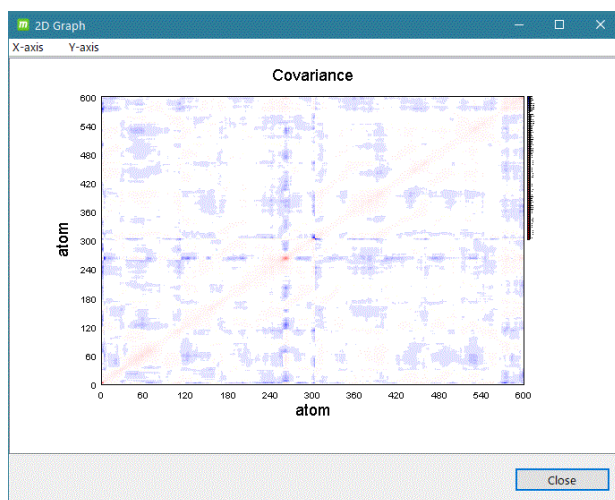
`covara.xpm`

`average.pdb`

eigenval.xvg グラフ表示例)



covara.xpm グラフ表示例)



(9) `gmx anaeig`

PCA の実行。固有ベクトル/正規モードを分析する。

以下のオプションを実行します。

`-proj -2d -comp -rmsf -3d -extr`

入力ファイル : `eigenvec.trr`

`eigenval.xvg`

`(md.tpr md_noPBC.xtc)`

※ `gmx covar` の出力ファイルを入力するので、`gmx covar` の実行が必須

出力ファイル : `proj.xvg`

`proj2d.xvg`

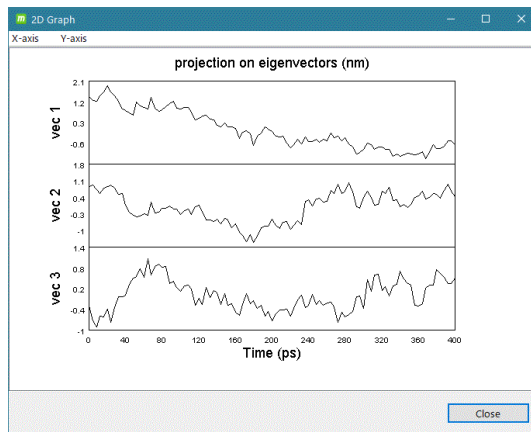
eigcomp.svg

eigrmsf.svg

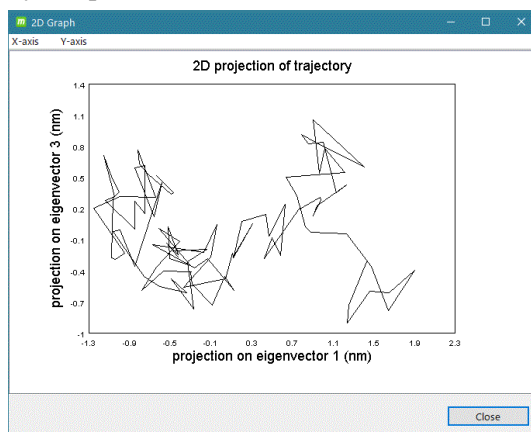
proj3d.gro

extreme.pdb

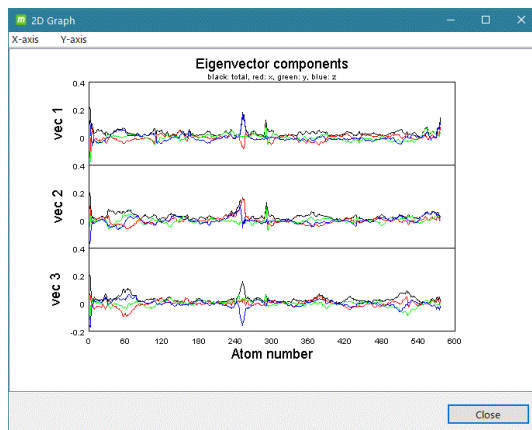
proj.svg グラフ表示例)



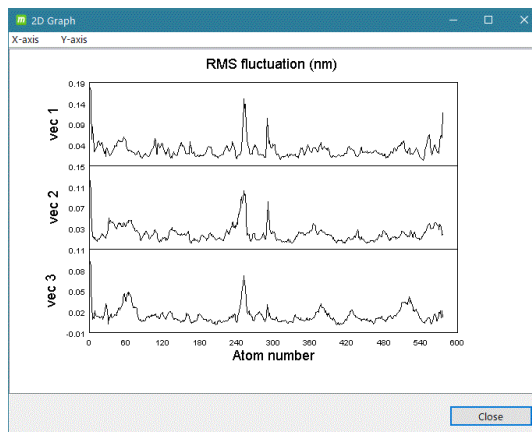
proj2d.xpm グラフ表示例)



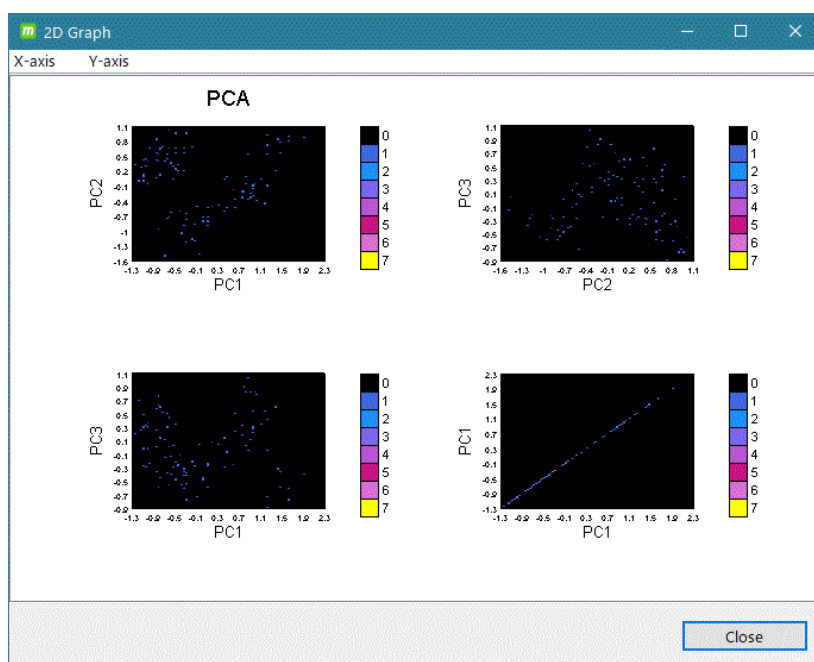
eigcomp.xvg グラフ表示例)



eigrmsf.xpm グラフ表示例)



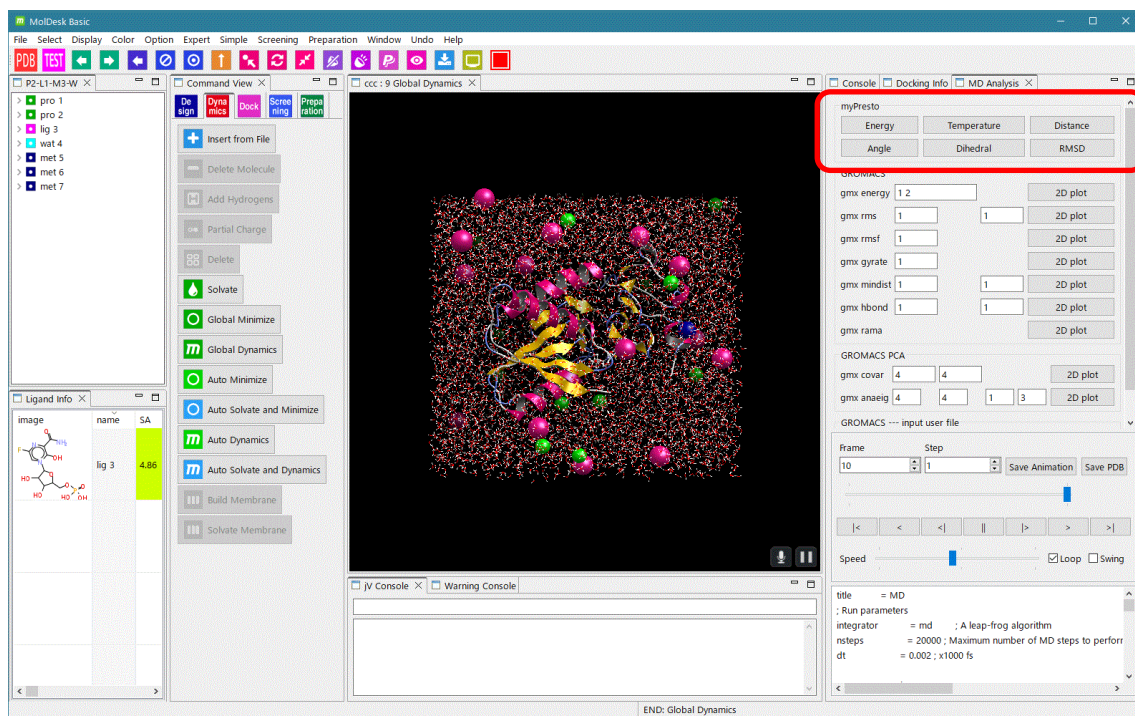
proj3d.gro グラフ表示例)



※ GROAMCS によるトラジェクトリ解析の詳細は、GROMACS のマニュアルを参考。

4.28.4. トラジェクトリ解析（GROMACS 以外で MD 計算した場合）

以下のトラジェクトリ解析を実行して、時間軸のあるグラフは動画と連動したグラフを表示します。



トラジェクトリ解析できる項目は以下の通りです。

Energy ボタン：各エネルギーの時間変化グラフを表示

Temperature ボタン：温度の時間変化。動画と時間軸が連動した 2 次元グラフを表示。
また、2 次元グラフをクリックすることにより、クリック点の時間の動画（構造）を見ることができます。

Distance ボタン：ボタンをクリックしてから、原子を 2 個マウスで選択すると、選択した 2 原子間距離の時間変化グラフを表示。動画と時間軸が連動。また、2 次元グラフをクリックすることにより、クリック点の時間の動画（構造）を見ることができます。

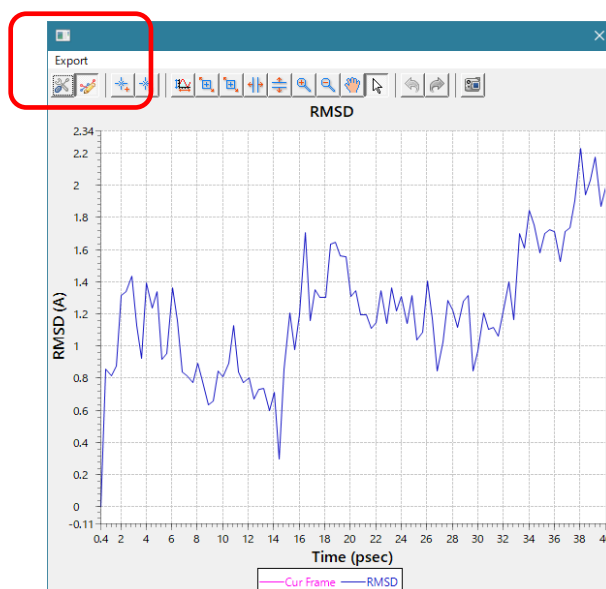
Angle ボタン：ボタンをクリックしてから、原子を 3 個マウスで選択すると、選択した 3 原子のなす角度の時間変化グラフを表示。動画と時間軸が連動。また、2 次元グラフをクリックすることにより、クリック点の時間の動画（構造）を見ることができます。

Dihedral ボタン：ボタンをクリックしてから、原子を 4 個マウスで選択すると、選択した順番に、1 番目と 2 番目の原子のなす面と、3 番目と 4 番目の原子のなす面の間の 2 面角の時間変化グラフを表示。動画と時間軸が連動。

また、2次元グラフをクリックすることにより、クリック点の時間の動画（構造）を見ることができます。

RMSD ボタン：ボタンをクリックしてから、ツリー表示画面で分子を1個マウスで選択すると、選択した分子の初期座標に対する **RMSD** の時間変化グラフを表示。動画と時間軸が連動。また、2次元グラフをクリックすることにより、クリック点の時間の動画（構造）を見ることができます。

グラフの[Export]メニュー（下図）をクリックすると、データを CSV ファイルにエクスポートできます。



4.28.5. 3D 動画表示とファイル出力

MD Analysis 画面の **Animation** コントローラーを操作することによって、3D 画面で、原子移動の時間変化（トラジェクトリ）をアニメーションで表示します。

[Save Animation] ボタンをクリックすると、表示しているままの状態アニメーション GIF にファイル出力できます。その際、フレーム時間間隔の設定も可能です。

[Save PDB] ボタンをクリックすると、全系のトラジェクトリの各スナップショットを PDB ファイルに保存できます。

MD Analysis 画面には、MD プログラムの入力ファイルの内容を表示します。

Console 画面に MD 計算の標準出力が出力されます。

この例では、位置拘束した原子は化合物の 36 原子に適用されていることが確認できます。

(MD 計算を **cosgene** で実行したとき)

```
INFORMATION> READING POSITION RESTRAINT LIST.
```

```
INFORMATION> INPUT POSITION RESTRAINT FILE
```

3	1	LGA	O1	1	3103	16.0000
3	1	LGA	P2	2	3104	30.9700
3	1	LGA	O3	3	3105	16.0000
3	1	LGA	O4	4	3106	16.0000
3	1	LGA	O5	5	3107	16.0000
3	1	LGA	C6	6	3108	12.0100
3	1	LGA	C7	7	3109	12.0100
3	1	LGA	O8	8	3110	16.0000
3	1	LGA	C9	9	3111	12.0100
3	1	LGA	O10	10	3112	16.0000
3	1	LGA	C11	11	3113	12.0100
3	1	LGA	O12	12	3114	16.0000
3	1	LGA	C13	13	3115	12.0100
3	1	LGA	N14	14	3116	14.0100
3	1	LGA	C15	15	3117	12.0100
3	1	LGA	O16	16	3118	16.0000
3	1	LGA	C17	17	3119	12.0100
3	1	LGA	C18	18	3120	12.0100
3	1	LGA	F19	19	3121	19.0000
3	1	LGA	N20	20	3122	14.0100
3	1	LGA	C21	21	3123	12.0100
3	1	LGA	C22	22	3124	12.0100
3	1	LGA	O23	23	3125	16.0000
3	1	LGA	N24	24	3126	14.0100
3	1	LGA	H25	25	3127	1.0080
3	1	LGA	H26	26	3128	1.0080
3	1	LGA	H27	27	3129	1.0080
3	1	LGA	H28	28	3130	1.0080
3	1	LGA	H29	29	3131	1.0080
3	1	LGA	H30	30	3132	1.0080
3	1	LGA	H31	31	3133	1.0080
3	1	LGA	H32	32	3134	1.0080
3	1	LGA	H33	33	3135	1.0080
3	1	LGA	H34	34	3136	1.0080
3	1	LGA	H35	35	3137	1.0080
3	1	LGA	H36	36	3138	1.0080

```
TOTAL NUMBER OF ATOMS : 36
```

「4.6 プロジェクトの保存」を参照し、任意の名前でプロジェクトを保存します。

4.29. 水中での MD 計算 2

水溶媒中でタンパク質と化合物の MD 計算を行う実行例を示します。

自動計算は行いません。位置拘束を行います。トラジェクトリファイルの出力を行います。

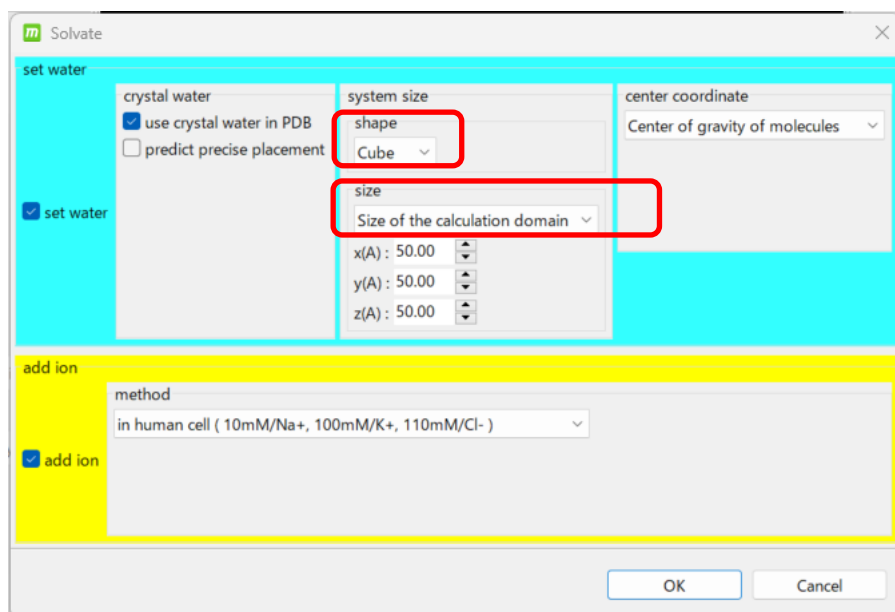
4.29.1. タンパク質と化合物の準備、水素原子・電荷の付加

「4.20.1 PDB ファイルを読み水素原子・電荷を付加」を参照し、PDB ID 「4kn6」 の PDB ファイルを開いて水素原子と電荷の付加を行います。

4.29.2. 溶媒水・イオンの付加（周期的境界条件）



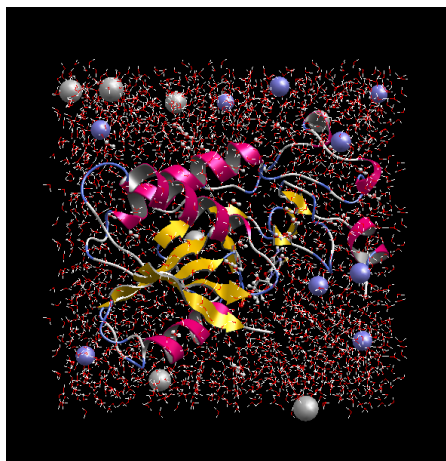
[Dynamics] -  [Solvate] をクリックします。



この例では [shape] を [Cube] に変更し、[size] を [Size of the calculation domain] に変更します。

系の重心を溶媒の中心とし、1 辺のサイズは 50 Å の矩形とします。イオン付加の条件はデフォルトのままとします。（設定の詳細は「5.25.2 全自動 MD 計算」を参照してください。）

水溶媒とイオン付加の方法を指定し「OK」をクリックすると、溶媒水とイオンが付加されます。



をクリックすると

画面の中心に全系が表示されます。

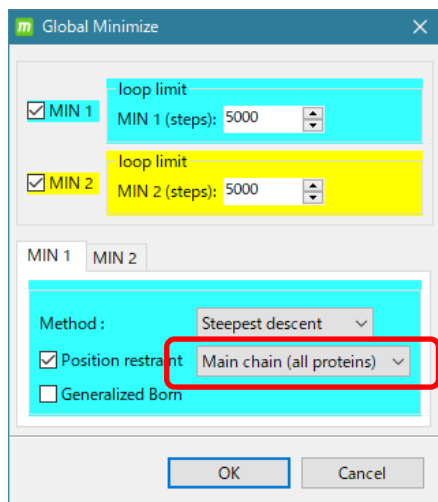
- 溶媒水の形状が矩形の場合は、長距離クーロン力の計算方法が **PME** 法になり、周期的境界条件が適用されます。
 - PME 法では、系のサイズに応じてメッシュ数の設定が必要になるため、系のサイズからメッシュ数の最適値が自動計算されます。

4.29.3. エネルギー極小化計算

エネルギー極小化計算の実行例を示します。



[Global Minimize] をクリックします。エネルギー極小化計算の設定ダイアログが表示されます。



この例では以下のように設定します。

MIN 1、MIN 2 両方で
[Position restraint]を ON
[Main chain (all proteins)] を選択

系全体のエネルギー極小化計算を行います。以下の計算条件で 2 回 **cosgene** を実行します。

Steepest descent 法で 5000 step

Conjugate gradient 法で 5000 step

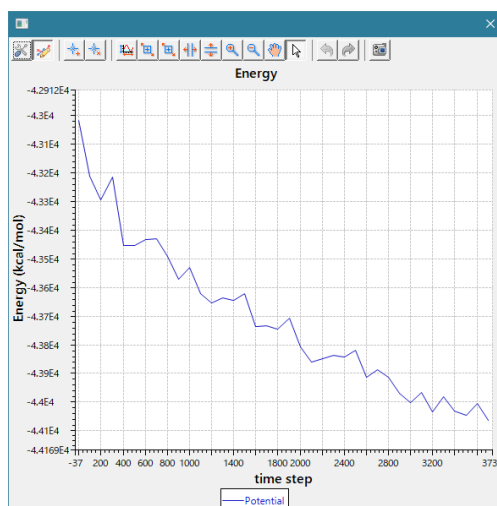
その際ここでは、1 回目の Steepest descent 法でのエネルギー極小化計算と、2 回目の Conjugate gradient 法のエネルギー極小化計算では、すべてのタンパク質の主鎖に位置拘束をします。

設定内容の詳細は「4.28.2 全自動 MD 計算」を参照してください。

「4.6 プロジェクトの保存」を参照し、任意の名前でプロジェクトを保存します。(保存しなくても計算はできます)。

4.29.4. エネルギー極小化計算結果の確認

エネルギー極小化計算が終了した後に、MD Analysis 画面の **Energy** ボタンをクリックすると、ポテンシャルエネルギーの時間変化グラフを表示します。



上記例の 2 回目の Conjugate gradient 法でエネルギー極小化計算したときのグラフ

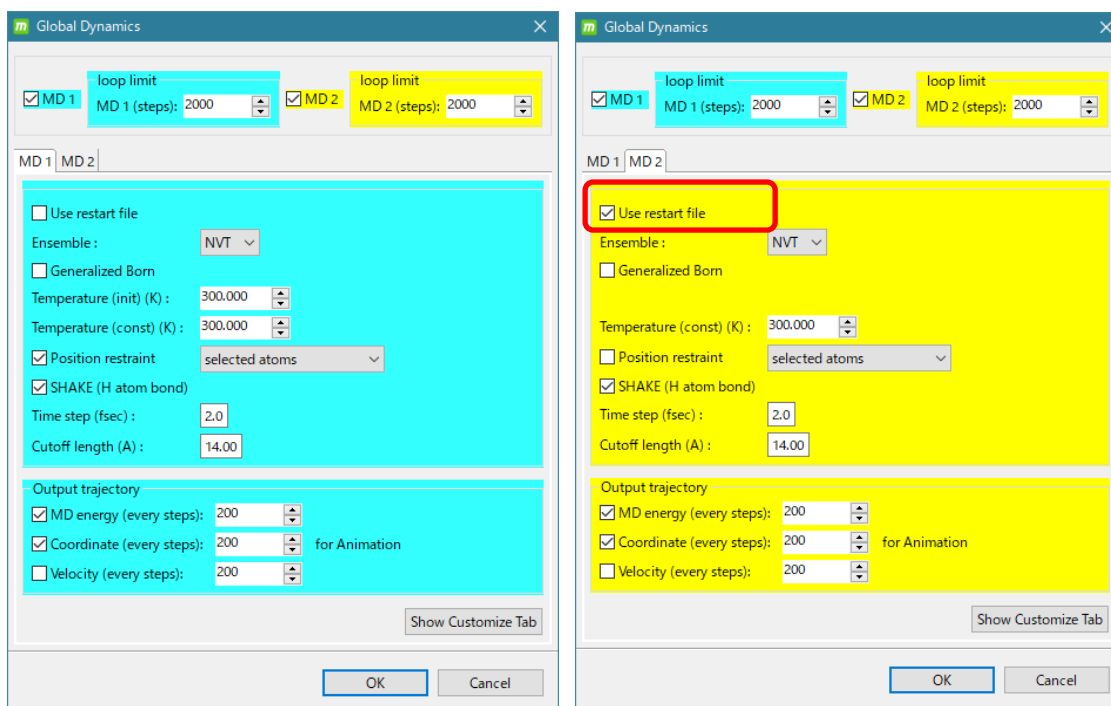
4.29.5. MD 計算

MD 計算の実行例を示します。



[Global Dynamics] をクリックします。MD 計算の設定ダイアログが表示されます。

この例では 2 回 MD 計算を行います。



1 回目の計算条件は MD 1 で設定します。

2000 ステップ、NVT アンサンブル、Generalized Born 法なし、
初期温度 300°C、300°C 温度一定、位置拘束あり（ユーザ選択原子）、SHAKE 計算あり、
タイムステップ幅 Δt 2.0 fsec、カットオフ長 14.0 Å、
エネルギー、座標値のトラジェクトリファイル出力は 200step 毎に出力
位置拘束したいユーザ指定原子は、lig3 をツリー図で選んでください。

2 回目の計算条件は MD 2 で設定します。

2000 ステップ、NVT アンサンブル、Generalized Born 法なし、
1 回目のリスタートファイル使用（初期温度は 1 回目の最後の温度）、
300°C 温度一定、位置拘束なし、SHAKE 計算あり、
タイムステップ幅 Δt 2.0 fsec、カットオフ長 14.0 Å、
エネルギー、座標値のトラジェクトリファイル出力は 200step 毎に出力

設定項目の説明は以下の通りです。

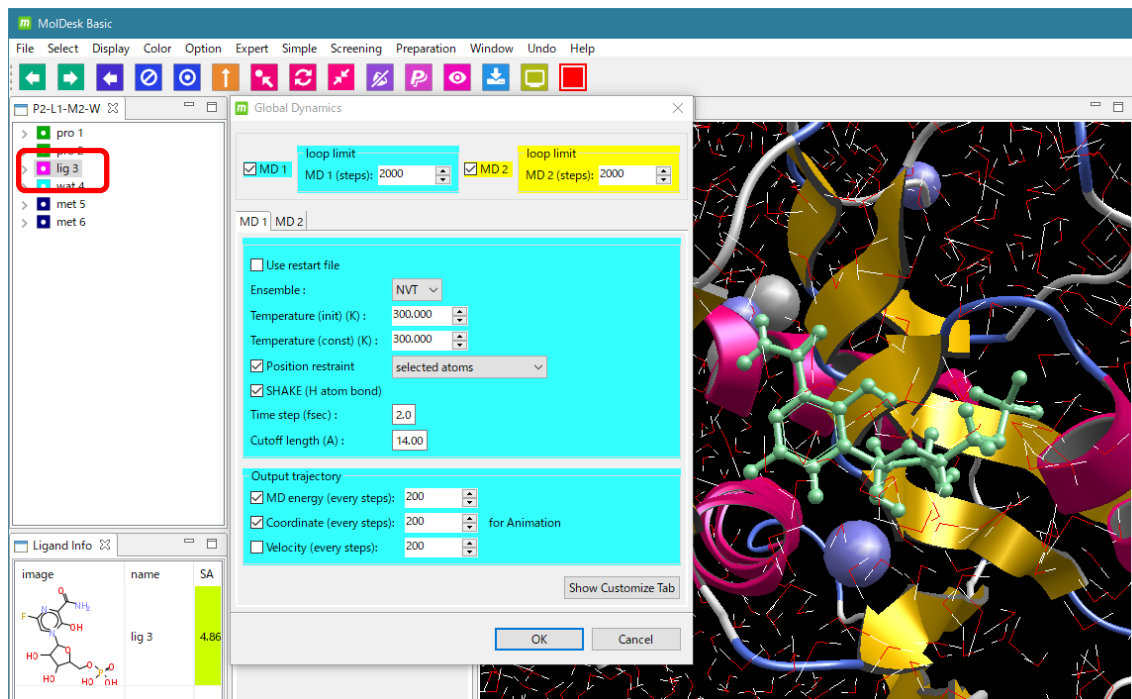
Loop limit (タイムステップ数) デフォルト 2000	
Use restart file (リスタートファイルを使う) デフォルト : OFF	
Ensemble	NVT (カノニカルアンサンブル)
	NPT (NPT アンサンブル)
	NVE (ミクロカノニカルアンサンブル)
Generalized Born 法で計算する	
Pressure (bar) 気圧 NPT アンサンブルの時に表示する	
Temperature (init) 初期温度 K	
Temperature (const) 一定温度 K (NVE アンサンブルは設定なし)	
Position restraint (位置拘束) をする	Selected atoms (ユーザがマウスで指定した原子(団)を位置拘束する)
	Main chain (proteins & DNA/RNA) (すべてのタンパク質と核酸分子の主鎖)
	Heavy atoms (proteins & DNA/RNA) (すべてのタンパク質と核酸分子の重原子)
SHAKE 水素原子の結合を固定する	
Time step タイムステップ間隔 (fsec)	
Cutoff length カットオフ長 (Å)	
Output trajectory	MD energy (各エネルギー値の出力ステップ数間隔)
	Coordinate (座標の出力ステップ数間隔)
	Velocity (x, y, z 速度の出力ステップ数間隔)

- MD 計算で使用する力場はデフォルトで、化合物、糖や脂質分子では AMBER GAFF2、それ以外 (タンパク質など) は AMBER ff99SB に設定しています。
([Help] – [Preference] – [Molecule] – [tplgeneX] で力場は変更可能です。)
- 今回は使用しませんでした。もし 2 回目の MD 計算を行う場合も位置拘束を適用する場合は、1 回目と同一の原子 (団) に対して位置拘束が適用されます。
- NPT アンサンブルなど、SHAKE を適用しない場合は、0.5 fsec に設定します。SHAKE を適用した場合は、タイムステップ間隔を 2.0 fsec にできます。
- 計算エンジンとして GROMACS を選択した場合は、Generalized Born 法と SHAKE は計算できないので、Generalized Born と SHAKE のチェックボックスは表示しません。また、長距離クーロン力は FMM 法でなく PME 法で計算します。アンサンブルのデフォルト設定は NPT アンサンブルです。また、MD 計算の条件設定ダイアログは 2 回連続実行ではなく 12 回実行可能です。

位置拘束原子（団）の指定方法について説明します。

MD 計算の設定ダイアログが表示されている状態で、位置拘束する原子（団）を、ツリー表示画面または 3D 画面から選択します。

この例では、化合物 lig3 分子の 36 原子を選択します。



[OK] を選択すると MD 計算が開始します。

MD 計算以降のトラジェクトリ解析と 3D 動画表示とファイル出力は、前節で説明したのと同じですので、前節を参考にしてください。

4.30. 膜タンパク質系の作成

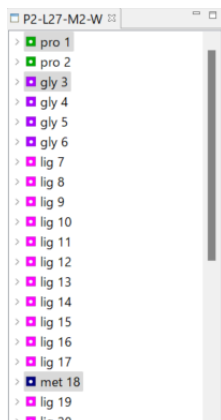
[Build Membrane] [Solvate Membrane] を使用すると、膜タンパク質に対して、脂質 2 重膜 + 水 + 中和イオンを付加して系を簡単に作成できます。

4.30.1. 膜タンパク質の入力

[File] – [Open Remote mmCIF / PDB] メニューで、PDB ID : 1gzm を読み込みます。1gzm は、膜タンパク質の牛ロドプシンです。

4.30.2. 膜タンパク質(+ 糖鎖 + 金属) + 脂質 2 重膜の系作成

初めに脂質 2 重膜に配置したいタンパク質を含む分子を選択します。この例では 3 つの分子を選択します。

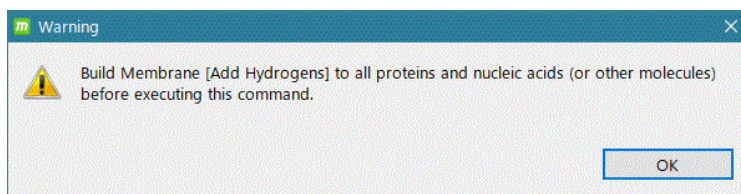


ツリー表示で、pro1, gly3, met18 のタンパク質、糖鎖、亜鉛原子の 3 つの分子を [Control] キー(Mac の場合は command キー) を押しながらかリックして選択します。



上記のようにタンパク質を含む分子を選択すると、 [Dynamics] –  [Build Membrane] ボタンが使えるようになります。

この状態で、 [Dynamics] –  [Build Membrane] をクリックします。



すると、上記のように水素原子が欠落している Warning 画面が出ます。

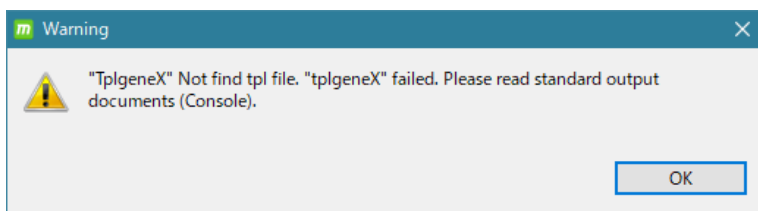
[Build Membrane] の実行前に、オリジナルの PDB では水素原子が欠落しているので、水素原子を付加することが必要です。

pro1 と gly3 を選択して、[Add Hydrogen] で水素原子を付加します。

(gly3 はデフォルトの -p オプションで)

ここで、以下の警告画面が出て、TipleneX による[Add Hydrogens] が失敗したことが分か

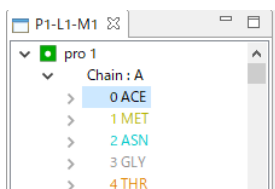
ります。



[Console] 画面を見ると、以下のコメントがあります。

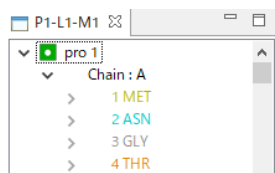
```
ERROR> setCoordinate
All the atom positions are not defined.
The next atoms should be checked again.
N= 1 CA RES= 0 ACE MOL= 1
N= 2 HH31 RES= 0 ACE MOL= 1
N= 3 HH32 RES= 0 ACE MOL= 1
N= 4 HH33 RES= 0 ACE MOL= 1
N= 8 H RES= 1 MET MOL= 1
```

これは、pro1 に予め付加されている Cap 残基である ACE 残基の原子座標のいくつかが不明であることを示していますので、pro1 タンパク質の ACE 残基を [Design] – [Delete] コマンドで削除することになります。



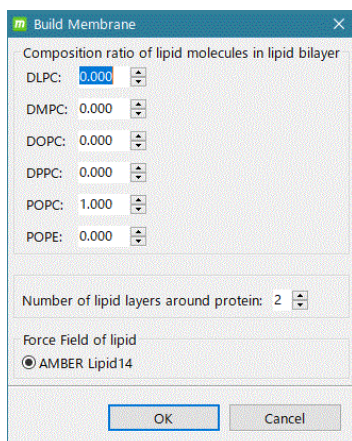
ツリー図で pro1 分子の ACE 残基を選択して、[Delete] ボタンをクリックします。

実行後は下図のように、ACE 残基が削除されます。



この状態にしてから再び、pro1 と gly3 をツリー図で選択して、[Add Hydrogens] をクリックします。今度は正常に水素原子が付加されます。

ここで再び、ツリー表示で、pro1, gly3, met18 を選択してから、 [Dynamics] –  [Build Membrane] をクリックします。

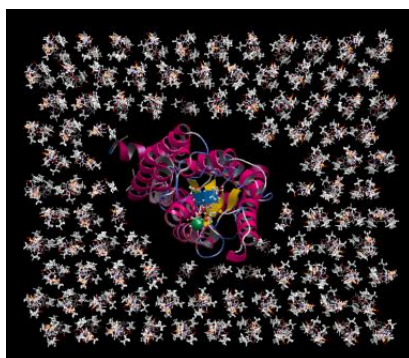
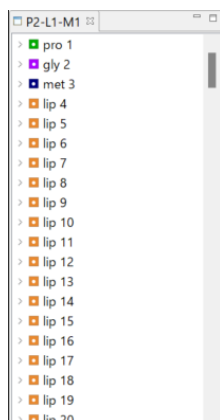


この画面で、6つの脂質分子の組成比を設定します。

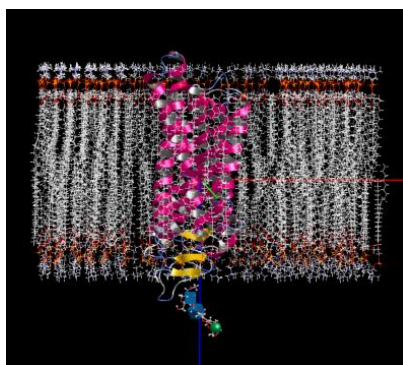
また、タンパク質の周囲に何層の脂質分子を配置するか選択します。

ここでは、デフォルトのまま、脂質分子を POPC だけを含むようにし、タンパク質の周囲に2層の脂質分子を配置する条件を選択して、[OK] をクリックします。

すると、以下のように、脂質分子中に選択した膜タンパク質と糖鎖と金属が配置されます。



回転させた図

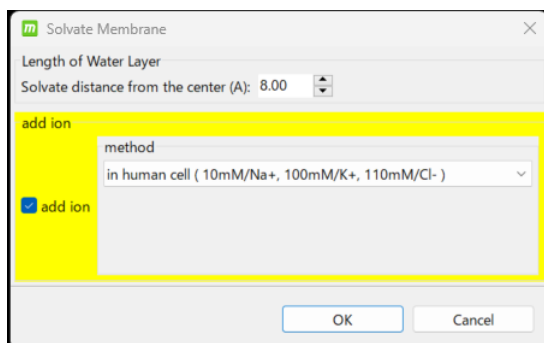


※ 生成した脂質分子は、AMBER Lipid14 力場の電荷で生成しますので電荷を付加する必要はありません。

4.30.3. 膜タンパク質(+ 糖鎖 + 金属) + 脂質 2 重膜系 + 水 + 中和イオンの系作成

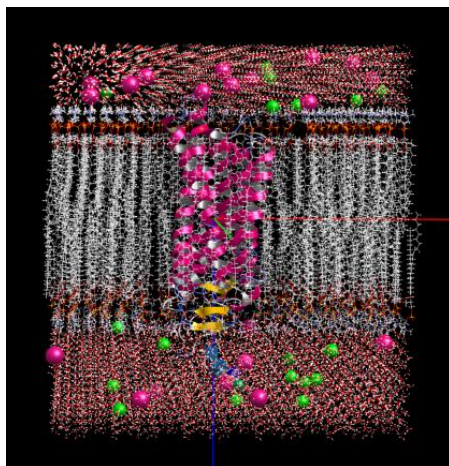


[Dynamics] -  [Solvate Membrane] をクリックします。



ここで、水溶媒のタンパク質の中心から z 方向へのマージンと、中和イオンを配置するかどうかを選択します。

ここでは、デフォルトのまま マージンを $8\text{\AA}$ 、ヒト細胞イオン濃度で中和イオンを加えるを選択して [OK] をクリックします。下図のように水溶媒と中和イオン(Na^+ , K^+ と Cl^-) が系に付加されます。



この後に、 [Dynamics] -  [Global Minimize] をクリックして、エネルギー極小化計算を実行できます。

さらに、 [Dynamics] -  [Global Dynamics] をクリックして、MD 計算を実行することができます。

※ 作成した膜タンパク質系は、系のサイズが大きく原子数も多いので、GROMACS で計算するか、または、MolDesk Screening でサポートしている、GPU と MPI による高速 MD 計算プログラム psygene-G で計算するのが適しています。

※ [Build Membrane] で生成した脂質分子は、AMBER Lipid14 力場に限定して MD 計算します。

それ以外の脂質分子、糖鎖と化合物は AMBER GAFF2 力場をデフォルトで使用し、それ以外（タンパク質など）は AMBER ff99SB に設定しています。（こちらの分子は、[Help] – [Preference] – [Molecule] – [tplgeneX] で力場の変更が可能です。）

※ エネルギー極小化計算や、MD 計算を実行すると、糖鎖は化合物として認識されます。myPresto は GLYCAM 力場に未対応のため糖鎖残基名が保存されないためです。

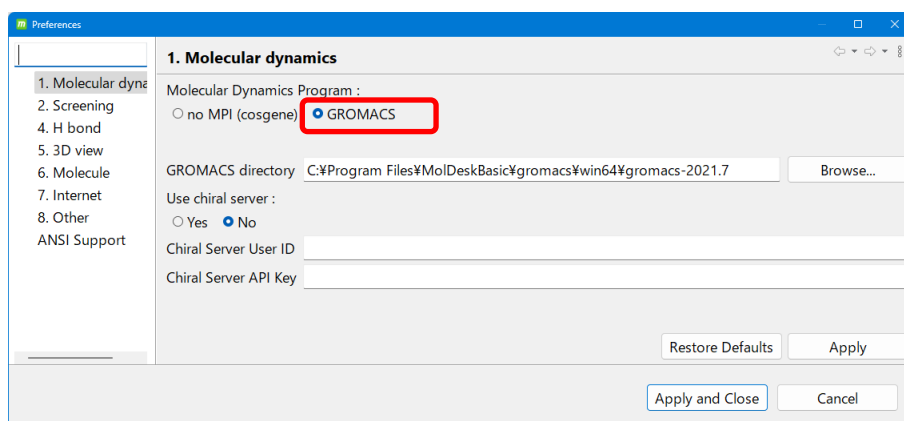
※ 脂質 2 重膜系の MD 計算は、NVT アンサンブルだと脂質 2 重膜が分離する傾向があるので、NPT アンサンブルでの計算を推奨します。

4.31. GROMACS での MD 計算

4.31.1. [Preference] – [Molecular dynamics] の設定

- [Help] – [Preference] – [Molecular dynamics] 画面で、
[Molecular Dynamic Program :] で **GROMACS** を選択した場合

MolDesk Basic をインストールした計算機の GROMACS によるエネルギー極小化計算と MD 計算を実行します。



ここで、Linux、MAC では、ユーザが GROMACS をインストールして、インストールした GROMACS の [GROMACS directory] の設定が必要です。

Windows 10 および Windows 11 では予め GROMACS の実行プログラムを実装してあるのでこの設定は必要ありません。

[GROMACS directory] は、**share** と **bin** が存在する **directory** を設定してください。

※ 現バージョンでは、GROMACS の実行は、**bin/gmx** で、並列数の指定なしで行います。

インストールディレクトリに、**bin/gmx** が存在しない時は実行できません。

OpenMP や thread MPI の並列数は、GROMACS の自動的に並列数を指定する機能に依存しています。MPI は使用してません。

- ・ [Help]－[Preference]－[Molecular dynamics] 画面で、
[Use chiral server :] で **Yes** を選択した場合

Chiral 社が提供するクラウドサーバの GROMACS によるエネルギー極小化計算と MD 計算を実行します。別途、ユーザと Chiral 社との契約が必要です。

4.31.2. エネルギー極小化計算

基本的には、myPresto の cosgene によるエネルギー極小化計算の場合と同様な操作です。ただし、以下の制限があります。

1. [Solvate] で作成する水溶媒の形状は、[Cube]だけが有効です。[Sphere]で作成した系は計算できません。周期的境界条件で計算するためです。
2. 計算条件は以下の通りで、PME 法を使用しています。
GUI からは、**nsteps**, **integrator**, **define** のみを修正でき、その他は固定です。

min.mdp 例

```
; min.mdp - used as input into grompp to generate min.tpr
; Parameters describing what to do, when to stop and what to save
define      = -DPOSRES ; position restrain
integrator  = steep   ; Algorithm (steep = steepest descent minimization)
emtol       = 1000.0   ; Stop minimization when the maximum force < 1000.0 kJ/mol/nm
emstep      = 0.01    ; Minimization step size
nsteps     = 5000    ; Maximum number of minimization steps to perform

; Parameters describing how to find the neighbors of each atom and how to calculate the interactions
nstlist     = 1       ; Frequency to update the neighbor list and long range forces
cutoff-scheme = Verlet ; Buffered neighbor searching
ns_type     = grid    ; Method to determine neighbor list (simple, grid)
coulombtype  = PME     ; Treatment of long range electrostatic interactions
rcoulomb     = 1.0     ; Short-range electrostatic cut-off
rvdw         = 1.0     ; Short-range Van der Waals cut-off
pbc         = xyz     ; Periodic Boundary Conditions in all 3 dimensions
```

4.31.3. MD 計算

基本的には、myPresto の cosgene の MD 計算の場合と同様な操作です。

ただし、現バージョンでは GUI から設定できる項目に限りがあり、以下の制限があります。

1. 計算条件は NVT アンサンブルの場合は以下の通りで、PME 法を使用してます。

GUI からは、define, nsteps, dt, nstxout, nstvout, nstenergy, nslog,

nstxout-compressed, continuation, gen_vel, gen_temp, tcouple, ref_t, pcouple, rvdw,

rcoulomb, constraints のみを修正でき、その他は現状は固定です。md.mdp 例。

```
title                = MD
define               = -DPOSRES ; position restrain
; Run parameters
integrator           = md        ; A leap-frog algorithm
nsteps              = 20000      ; Maximum number of MD steps to perform
dt                  = 0.002      ; x1000 fs

; Output control
nstxout             = 2000
nstvout             = 2000
nstenergy           = 2000
nstlog              = 2000
nstxout-compressed  = 2000
compressed-x-grps   = System

; Initial Velocities
continuation         = no
gen_vel              = yes
gen_temp             = 300.0     ; temperature for Maxwell distributions
gen_seed             = -1        ; generate a random seed

; Neighbour Searching
cutoff-scheme        = Verlet    ; Buffered neighbor searching
ns_type              = grid      ; Method to determine neighbor list (simple, grid)
nstlist              = 10
rcoulomb             = 1.0       ; short-range electrostatic cutoff (in nm)
rvdw                 = 1.0       ; short-range van der Waals cutoff (in nm)

; Electrostatics
coulombtype          = PME
pme_order            = 4         ; cubic interpolation
fourierspacing       = 0.16     ; grid spacing for FFT

; Vdw
DispCorr             = EnerPres ; account for cut-off vdW scheme

; Constraints
constraints          = h-bonds
constraint_algorithm = lincs
lincs_iter           = 1
lincs_order          = 4

; Temperature
tcoupl               = V-rescale ; modified Berendsen thermostat
tc-grps              = System
```

```

tau_t      = 0.1      ; time constant, in ps
ref_t      = 300.0    ; reference temperature, one for each group, in K

; Pressure
pcoupl     = no

; Periodic boundary conditions
pbc        = xyz      ; Periodic Boundary Conditions in all 3 dimensions

```

2. 計算条件は NPT アンサンブルの場合は以下の通りで、PME 法を使用してます。

GUI からは、define, nsteps, dt, nstxout, nstvout, nstenergy, nslog,

nstxout-compressed, continuation, gen_vel, gen_temp, tcouple, ref_t, pcouple, ref_p, rvdw, rcloulomb, constraints のみを修正でき、その他は現状は固定です。md.mdp 例。

```

title      = MD
define     = -DPOSRES ; position restrain
; Run parameters
integrator = md       ; A leap-frog algorithm
nsteps     = 20000    ; Maximum number of MD steps to perform
dt         = 0.002    ; x1000 fs

; Output control
nstxout    = 2000
nstvout    = 2000
nstenergy  = 2000
nstlog     = 2000
nstxout-compressed = 2000
compressed-x-grps = System

; Initial Velocities
continuation = yes
gen_vel     = no

; Neighbour Searching
cutoff-scheme = Verlet ; Buffered neighbor searching
ns_type       = grid   ; Method to determine neighbor list (simple, grid)
nstlist      = 10
rcoulomb     = 1.0     ; short-range electrostatic cutoff (in nm)
rvdw         = 1.0     ; short-range van der Waals cutoff (in nm)

; Electrostatics
coulombtype  = PME
pme_order    = 4       ; cubic interpolation
fourierspacing = 0.16 ; grid spacing for FFT

; Vdw
DispCorr     = EnerPres ; account for cut-off vdW scheme

; Constraints
constraints  = h-bonds
constraint_algorithm = lincs
lincs_iter   = 1
lincs_order  = 4

; Temperature
tcoupl       = V-rescale ; modified Berendsen thermostat
tc-grps      = System
tau_t        = 0.1      ; time constant, in ps
ref_t        = 300.0    ; reference temperature, one for each group, in K

```

```

; Pressure
pcoupl           = Parrinello-Rahman ; Pressure coupling on in NPT
pcoupltype        = isotropic ; uniform scaling of box vectors
tau_p             = 2.0          ; time constant, in ps
ref_p           = 1.0          ; reference pressure, in bar
compressibility    = 4.5e-5      ; isothermal compressibility of water, bar^-1
refcoord_scaling   = com

; Periodic boundary conditions
pb              = xyz          ; Periodic Boundary Conditions in all 3 dimensions

```

3. 計算条件は NVE アンサンブルの場合は以下の通りで、PME 法を使用してます。

GUI からは、define, nsteps, dt, nstxout, nstvout, nstenergy, nslog,

nstxout-compressed, continuation, gen_vel, gen_temp, tcouple, pcouple, rvdw, rcloulomb, constraints のみを修正でき、その他は現状は固定です。

```

title             = MD
define           = -DPOSRES ; position restrain
; Run parameters
integrator         = md          ; A leap-frog algorithm
nsteps          = 20000      ; Maximum number of MD steps to perform
dt              = 0.002      ; x1000 fs

; Output control
nstxout         = 2000
nstvout         = 2000
nstenergy       = 2000
nstlog          = 2000
nstxout-compressed = 2000
compressed-x-grps  = System

; Initial Velocities
continuation    = yes
gen_vel         = no

; Neighbour Searching
cutoff-scheme      = Verlet      ; Buffered neighbor searching
ns_type            = grid        ; Method to determine neighbor list (simple, grid)
nstlist            = 10
rcoulomb         = 1.0        ; short-range electrostatic cutoff (in nm)
rvdw            = 1.0        ; short-range van der Waals cutoff (in nm)

; Electrostatics
coulombtype        = PME
pme_order          = 4           ; cubic interpolation
fourierspacing     = 0.16       ; grid spacing for FFT

; Vdw
DispCorr           = EnerPres    ; account for cut-off vdW scheme

; Constraints
constraints     = h-bonds
constraint_algorithm = lincs
lincs_iter         = 1
lincs_order        = 4

; Temperature
tcoupl          = no

; Pressure

```

pcoupl	= no	
; Periodic boundary conditions		
pb	= xyz	; Periodic Boundary Conditions in all 3 dimensions

※ NVE アンサンブルの上記設定での計算は不安定

4.31.4. ユーザの入力ファイルによるグラフ表示

GROMACS による MD 計算で作成したトラジェクトリファイルと、ユーザが作成した GROMACS のトラジェクトリ解析の計算結果ファイルを同時に入力して、動画と時間軸が連動した 2 次元グラフを表示できます（動画の時間に対応して 2 次元グラフに赤い縦線を表示）。2 次元グラフの横軸、縦軸は、任意に拡大表示可能です。
また、2 次元グラフをクリックすることにより、クリック点の時間の動画中の構造を見ることができます。

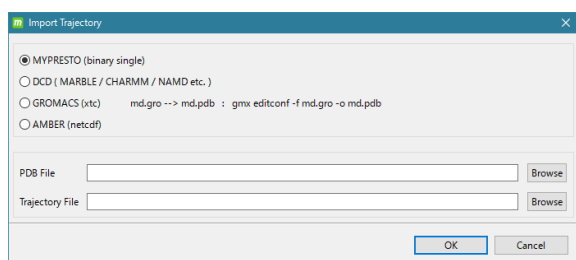
（１）入力ファイル

使用できる入力ファイルは以下の通りです。

表示	ファイル種類
動画	PDB ファイル (*.pdb または *.ent) かつ、 トラジェクトリファイル(*.xtc)
2 次元グラフ	*.xvg または *.xpm
2 次元グラフ (DSSP : 2 次構造解析)	*.xpm
2 次元グラフ (PCA 解析)	*.gro
2 次元グラフ (水素結合解析)	*.ndx かつ *.*.xpm

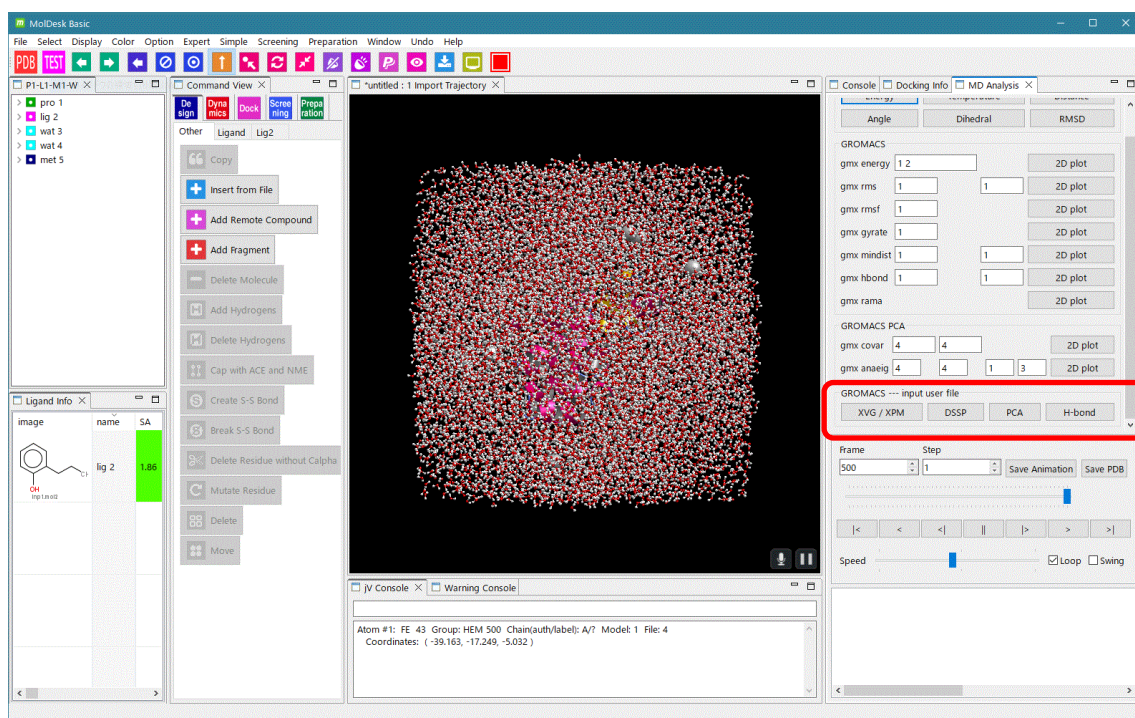
（２）動画表示

[File] - [Import Trajectory] を実行すると、以下の画面を表示します。



GROMACS(.xtc) を選択して、
MolDock Basic -> sample -> trajectory -> GROMACS

以下の、all.pdb と md.xtc をそれぞれ、PDB File と Trajectory File として選択して [OK] をクリックします。

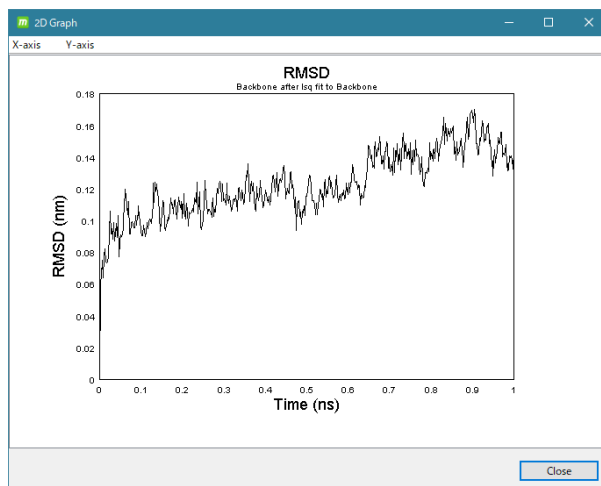


GROMACS の枠内にあるボタンで、GROMACS の各種解析ファイルの 2 次元グラフを表せます。使用できる入力ファイルは以下の通りです。

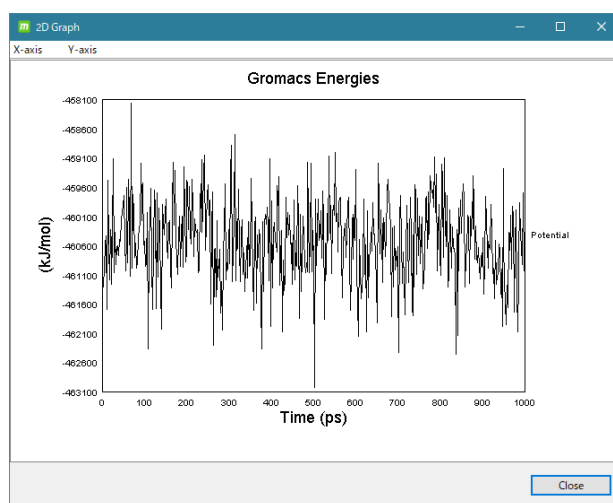
ボタン	ファイル種類	グラフ種類
XVG / XPM	*.xvg または *.xpm	一般的な 2 次元グラフ
DSSP	*.xpm	2 次構造解析
PCA	*.gro	PCA 解析
H-bond	*.ndx かつ *.xpm	水素結合解析

(3) 2 次元グラフ [XVG / XPM]

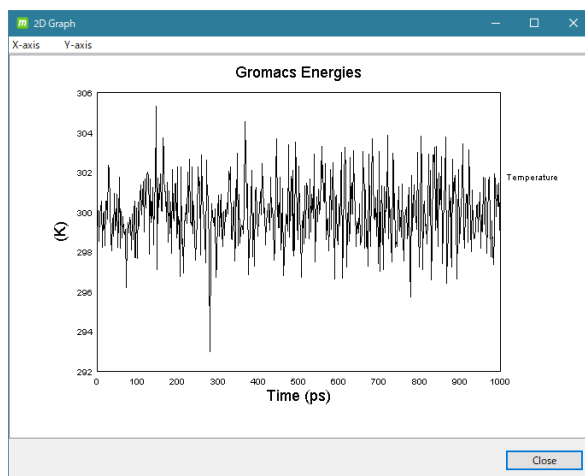
MolDock Basic -> sample -> trajectory -> GROMACS -> rmsd.xvg
を読み込んだとき。



MolDesk Basic -> sample -> trajectory -> GROMACS -> potential.xvg
を読み込んだとき。

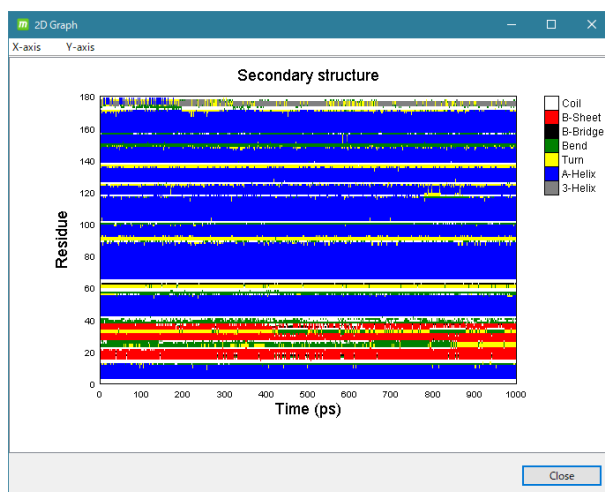


MolDesk Basic -> sample -> trajectory -> GROMACS -> temperature.xvg
を読み込んだとき。

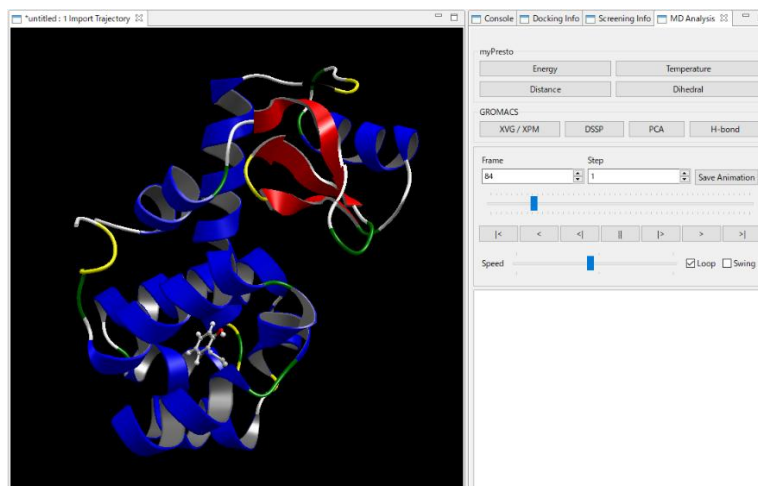


(4) 2次元グラフ [DSSP]

MolDesk Basic -> sample -> trajectory -> GROMACS -> dssp.xvg
を読み込んだとき。



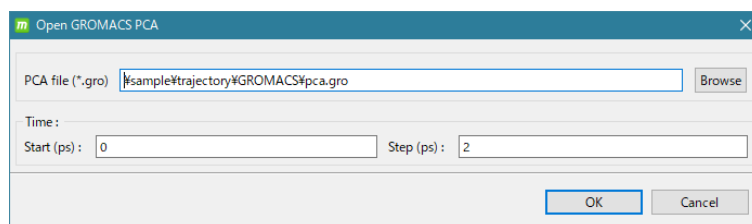
※ GROMACS の 2 次構造解析の結果ファイルは、[XVG / XPM] ボタンでも表示できますが、下のように動画に GROMACS の 2 次構造解析結果を反映させるためには、[DSSP] ボタンで読み込んでください。



(5) 2次元グラフ [PCA]

GROMACS の PCA 解析は、gro ファイル形式で出力されます。

[PCA] をクリックすると、下記画面が出ます。

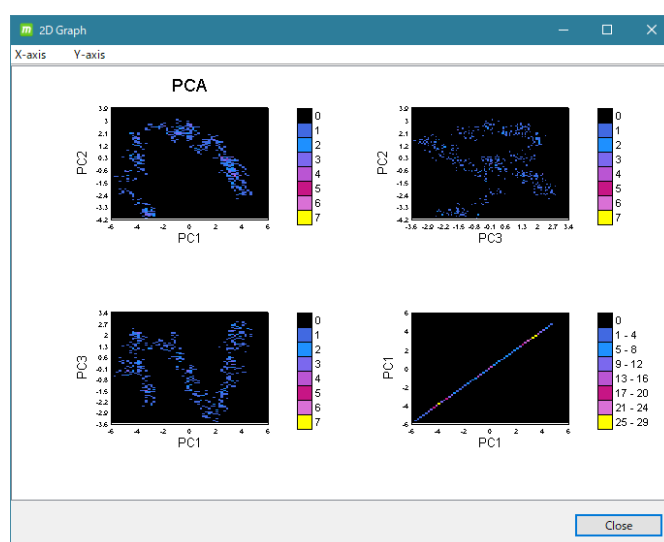


[Browse] で

MolDesk Basic -> sample -> trajectory -> GROMACS -> pca.gro

を読みます。

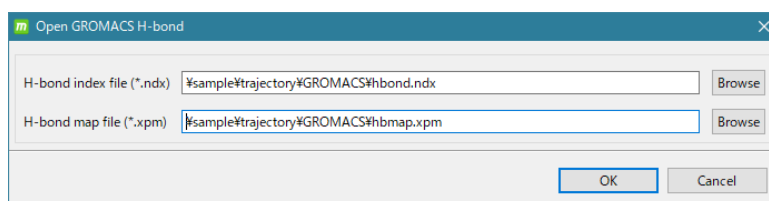
動画と 2 次元グラフの時間同期を行うため、スタート時間 (ps) と、ステップ (ps) を指定します。今回の場合は、0～1000 psec までのトラジェクトリで、2 psec 毎に採取した計算データなので、Start (ps) が 0 で、Step (ps) が 2 です。



動画と連動して、その時間に対応した点が白く光ります。PCA グラフは、クリックしてもクリック点の時間の動画表示はできません。

(6) 2 次元グラフ [H-bond]

[H-bond] をクリックすると、下記画面が出ます。

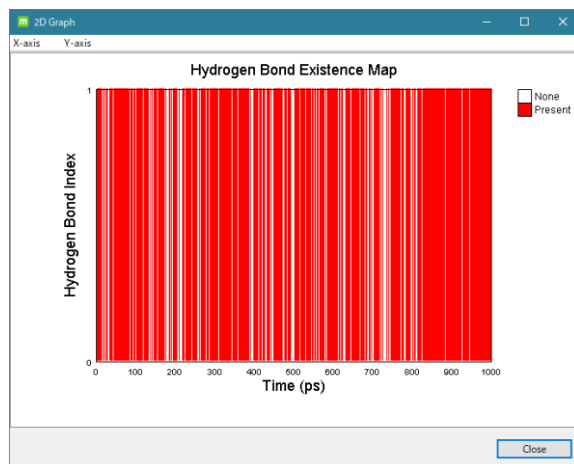


[Browse] で ndx ファイルと xpm ファイルを同時に読み込みます。

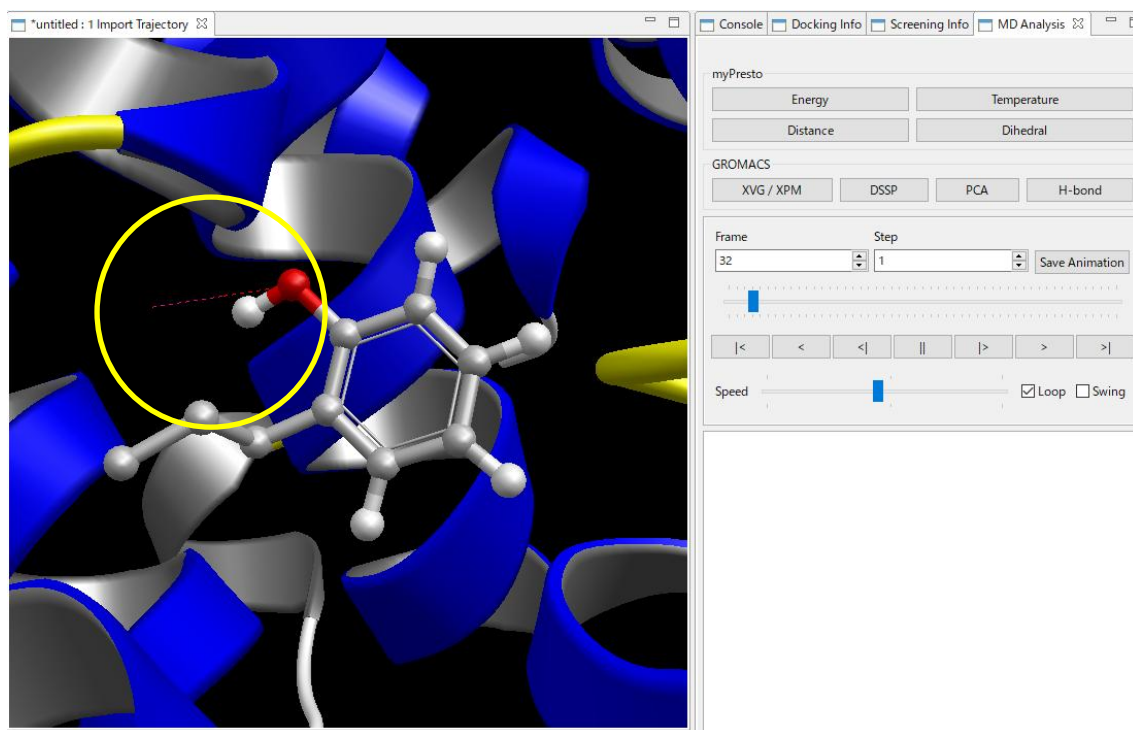
MolDesk Basic -> sample -> trajectory -> GROMACS -> hbond.ndx

hbmap.xpm

- ※ **ndx** ファイルは表示する水素結合のリストが、ドナー、アクセプター原子情報とともに格納されています。



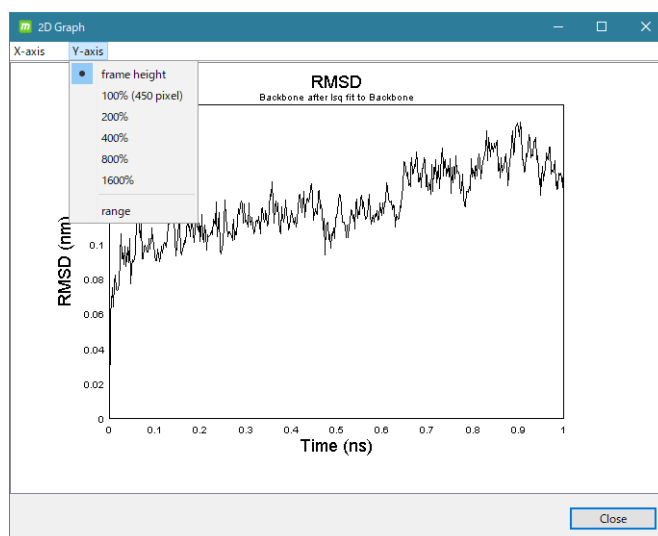
- ※ GROMACS の水素結合解析の結果ファイルは、[XVG / XPM] ボタンでも表示できますが、下のように動画に水素結合を表示させるためには、[H-bond] ボタンで **ndx** ファイルと **xpm** ファイルを同時に読み込んでください。



hbmap.xmp ファイルに記述されている動画に対応する時間の水素結合が破線で表示されます (黄色の丸の中)。

(7) 2次元グラフの縦軸・横軸の拡大

2次元グラフはx軸方向、y軸方向独立にメニューから拡大・縮小表示ができます。



4.32. 全自動計算

全自動計算について説明します。

全自動計算のメニューには以下の5つがあります。



[Auto Minimize]



[Auto Solvate and Minimize]



[Auto Dynamics]



[Auto Solvate and Dynamics]



[Auto Docking]

4.32.1. [Auto Minimize]

全分子に欠落した水素原子を付加した後、すべての化合物または糖に MOPAC7 AM1（不可の場合は Gasteiger 法）で電荷を付加し、真空中（水溶媒なし）でエネルギー極小化計算による構造最適化を行います。化合物または糖以外の分子は、[Help]－[Preference]－[Molecule]－[tplgeneX] で選択した力場に基づいて電荷を付加します。

途中 [Global Minimize] の設定ダイアログが表示されます。必要に応じて計算パラメタを設定してください。

4.32.2. [Auto Solvate and Minimize]

全分子に欠落した水素原子を付加した後、すべての化合物または糖に MOPAC7 AM1（不可の場合は Gasteiger 法）で電荷を付加し、化合物または糖以外の分子は、[Help] - [Preference] - [Molecule] - [tplgeneX] で選択した力場に基づいて電荷を付加します。

水溶媒を付加してから、エネルギー極小化計算による構造最適化を行います。

途中 [Solvate] と [Global Minimize] の設定ダイアログが表示されます。必要に応じて計算パラメタを設定してください。

4.32.3. [Auto Dynamics]

全分子に欠落した水素原子を付加した後、すべての化合物または糖に MOPAC7 AM1（不可の場合は Gasteiger 法）計算で電荷を付加し、化合物または糖以外の分子は、[Help] - [Preference] - [Molecule] - [tplgeneX] で選択した力場に基づいて電荷を付加します。

真空中（水溶媒なし）でエネルギー極小化計算による構造最適化を行った後、全系の MD 計算まで行います。

途中 [Global Minimize] と [Global Dynamics] の設定ダイアログが表示されます。必要に応じて計算パラメタを設定してください。

4.32.4. [Auto Solvate and Dynamics]

全分子に欠落した水素原子を付加した後、すべての化合物または糖に MOPAC7 AM1（不可の場合は Gasteiger 法）計算で電荷を付加し、化合物または糖以外の分子は、[Help] - [Preference] - [Molecule] - [tplgeneX] で選択した力場に基づいて電荷を付加します。

水溶媒を付加してから、エネルギー極小化計算による構造最適化を行った後、全系の MD 計算まで行います。

途中 [Solvate] と [Global Minimize] と [Global Dynamics] の設定ダイアログが表示されます。必要に応じて計算パラメタを設定してください。

具体的な実行例は「4.28 水中での MD 計算 1」を参照してください。

4.32.5. [Auto Docking]

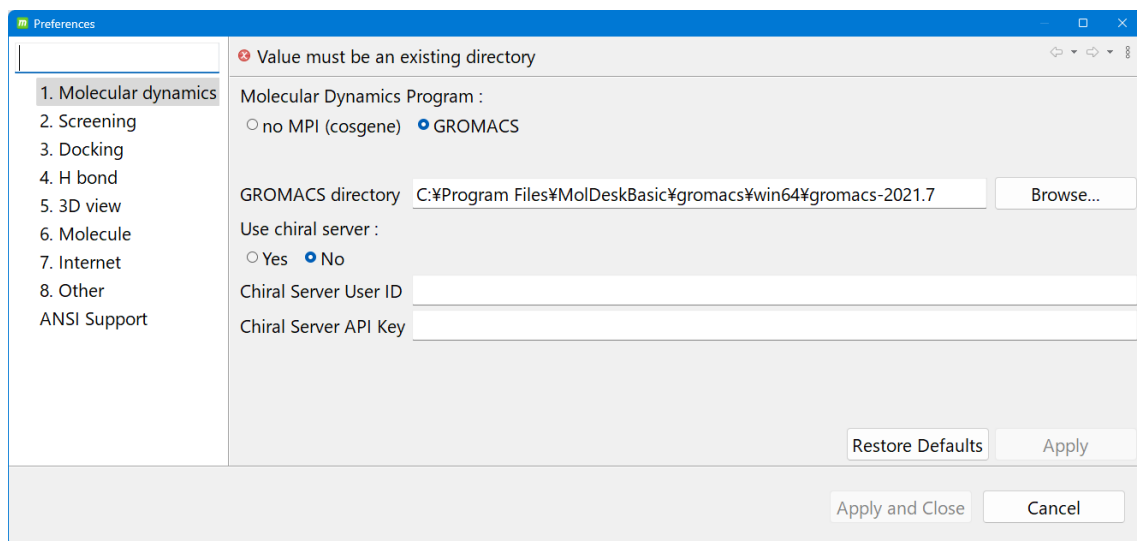
全分子に欠落した水素原子を付加した後、すべての化合物または糖に MOPAC7 AM1（不可の場合は Gasteiger 法）計算で電荷を付加し、化合物または糖以外の分子は、[Help] - [Preference] - [Molecule] - [tplgeneX] で選択した力場に基づいて電荷を付加します。ポケットの作成、ドッキング計算を行います。

途中 [Make Pocket] と [Docking] の設定ダイアログが出現します。必要に応じて計算パラメタを設定してください。

具体的な実行例は「4.17 ドッキング計算 1（全自動）」を参照してください。

4.33. Preference の設定

[Help] - [Preference] で各種 Preference 値を設定できます。

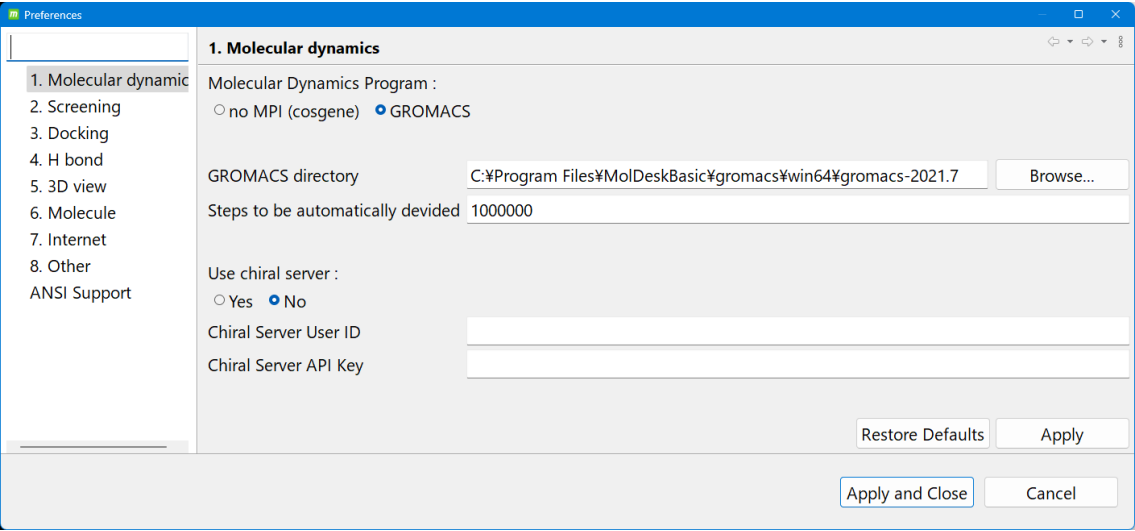


各項目の説明は以下の通りです。

項目	説明
Molecular Dynamics	分子動力学プログラムに関する設定
Screening	スクリーニング計算に関する設定 MolDesk Basic では設定しません
Docking	ドッキング計算プログラムに関する設定
H Bond	水素結合の表示に関する設定
Molecule	分子種に関する設定
Internet	インターネットに関する設定
Other	その他の設定

4.33.1. Molecular Dynamics

分子動力学プログラムに関する設定をします。



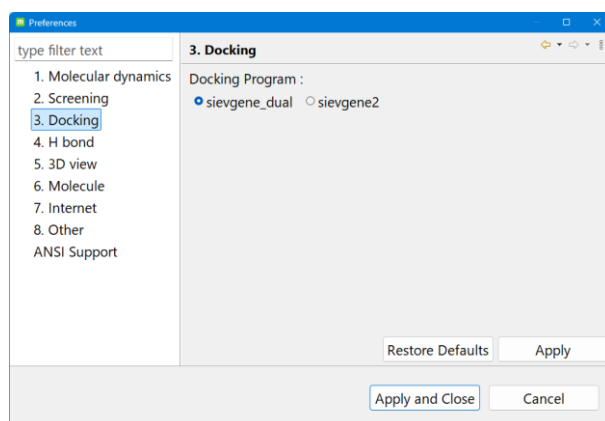
項目	説明
Molecular Dynamic Program	no MPI (cosgene) / GROMACS を選択 ・ GROMACS を選択した場合は、次の [GROMACS directory] の設定が必要。
GROMACS directory	ユーザがインストールした GROMACS のディレクトリを設定する。ここで指定するディレクトリは、インストールした GROMACS の share bin が存在するディレクトリである。 Windows の場合は実行プログラムを実装しているので設定不要（デフォルト設定で OK）。
Steps to be automatically divided	GROMACS の長時間 MD 計算を途中経過を 3 D 画面で確認するために自動分割するタイムステップ数
Use chiral server	Chiral 社のクラウドサービスを使うか否か
Chiral Server User ID	Chiral 社の発行する User ID
Chiral Server API key	Chiral 社の発行する API key

4.33.2. Screening

MolDesk Screening の機能のため、MolDesk Basic では設定しません。

4.33.3. Docking

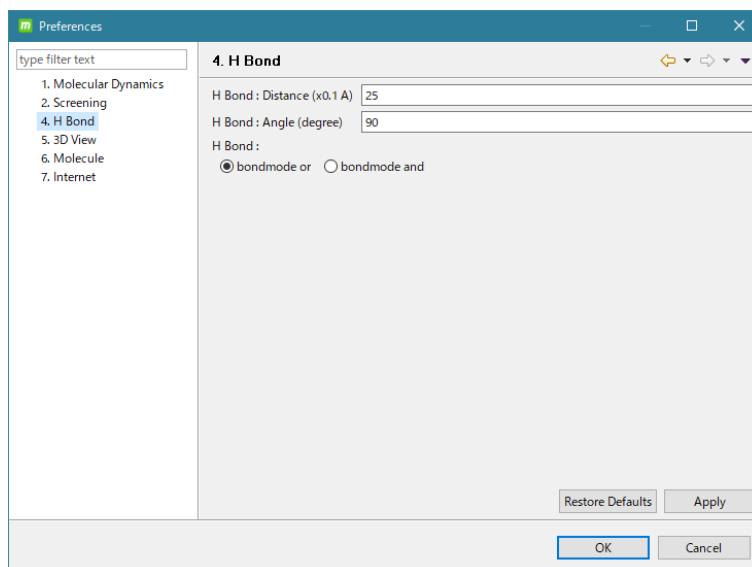
ドッキング計算で使用するドッキング計算プログラムを設定します。



項目	説明
sievgene_dual	通常はこちらを使用します。
sievgene2	環配座が生成できる RNA ドッキング精度がタンパク質ドッキング精度とほぼ等しい計算プログラムだが時間がかかる。

4.33.4. H Bond

「4.15.9 水素結合表示モデル」に關係する値を設定します。



項目	説明
H Bond : Distance (*0.1 Å)	デフォルト : 2.5 Å 水素結合計算における水素結合判定の距離の閾値です。 値を大きくするとより多くの水素結合が認識されます。
H Bond : Angle (degree)	デフォルト : 90 度 水素結合計算における水素結合判定の角度の閾値です。 小さくするとより多くの水素結合が認識されます。180 度で 選択されなくなります。
H Bond : bondmode or bondmode and	デフォルト : bondmode or 水素結合表示における設定です。どちらかを選択します。 bondmode or : 水素結合に関わる原子の <u>片方以上</u> が選択 された場合に水素結合が表示されます。 bondmode and : 水素結合に関わる原子が <u>両方とも</u> 選択さ れた場合に水素結合が表示されます。

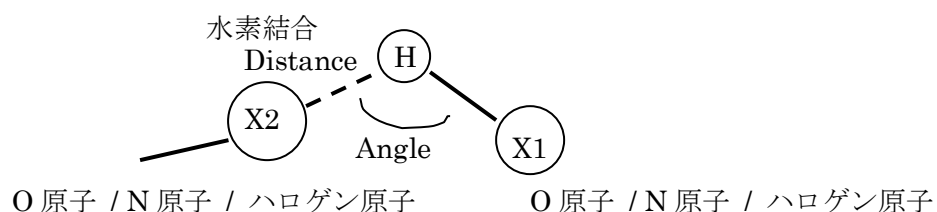
1原子から2つの水素結合の生成がある場合は、最近接の結合のみを現在表示しています。

角度の指定について。

$\text{H Bond Angle} < \text{Angle}[\text{X2-H-X1}]$ かつ $\text{Angle}[\text{X2-H-X1}] \leq 180$

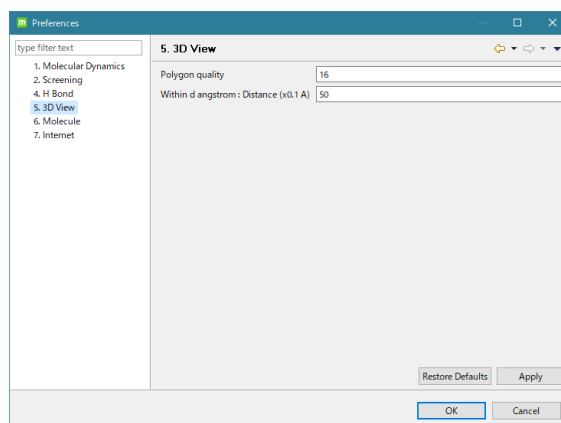
H Bond Angle が 180 度のとき、水素結合はキャッチされなくなる。

H Bond Angle が 0 度のとき、すべての角度の水素結合がキャッチされる。



4.33.5. 3D View

3D ポリゴン表示や原子の選択条件に関する値です。

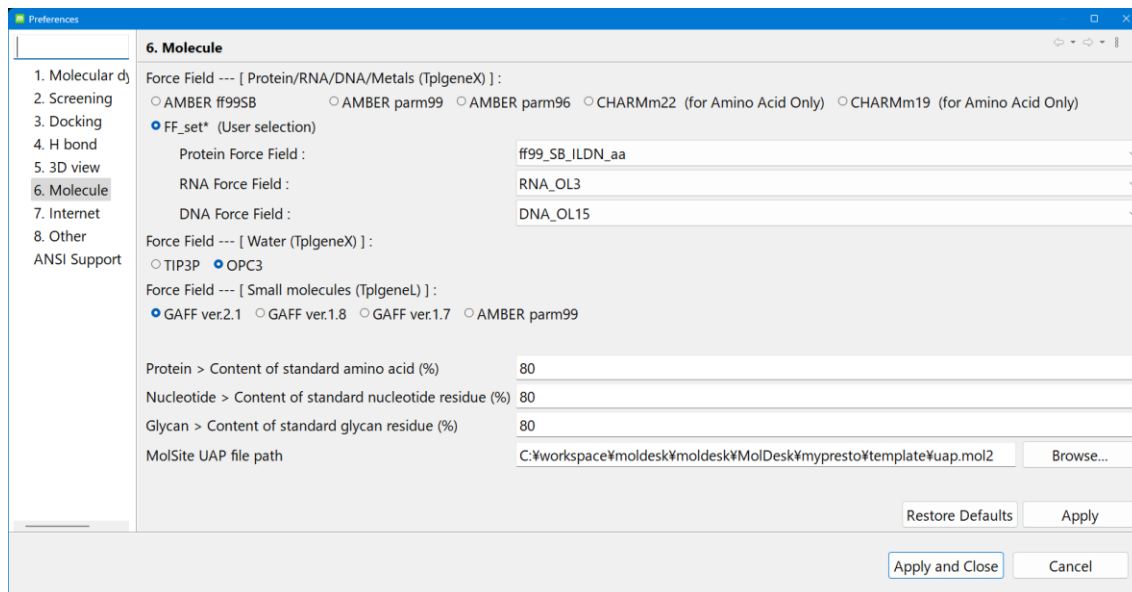


項目	説明
Polygon quality	デフォルト : 16 3D 表示のポリゴンの精細さです。数値が大きいほど精細になります。 高スペックのマシンでは、20 程度まで大きくしても軽快に動作します。 低スペックのマシンでは、数値を小さくしてください。
Within d angstrom : Distance (*0.1 Å)	デフォルト : 5 Å [Select] - [Atom within d angstrom] または [Select] - [Sidechain within d angstrom] において 選択対象からこの距離内にある原子までを選択対象とします

4.33.6. Molecule

各分子種の分子の力場を選択します。

タンパク質の判定基準を設定します。



項目	説明
Force Field --- [Protein/RNA/DNA/Metals (TplgeneX)]	デフォルト : FF_set* タンパク質、核酸、脂質、金属、イオンなど、化合物と糖以外の分子の計算で使用する力場 AMBER ff99SB, AMBER parm99, AMBER parm96, CHARMM22, CHARMM19, FF_set* の 6 種類から選択可能。 FF_set* を選択した場合は、さらに、Protein Force Field, RNA Force Field, DNA Force Field の組み合わせで選択可能。それぞれ以下の力場の選択可能。 Protein Force Field : ff99_SB_ILDN_aa, ff99_SB_aa, ff14_SB_aa RNA Force Field : OL3, LJbb, ROC, YIL, Shaw, modrna08 DNA Force Field : OL15
Force Field --- [Water (TplgeneX)]	デフォルト : OPC3 水分子の計算で使用する力場 TIP3P, OPC3 の 2 種類から選択可能。

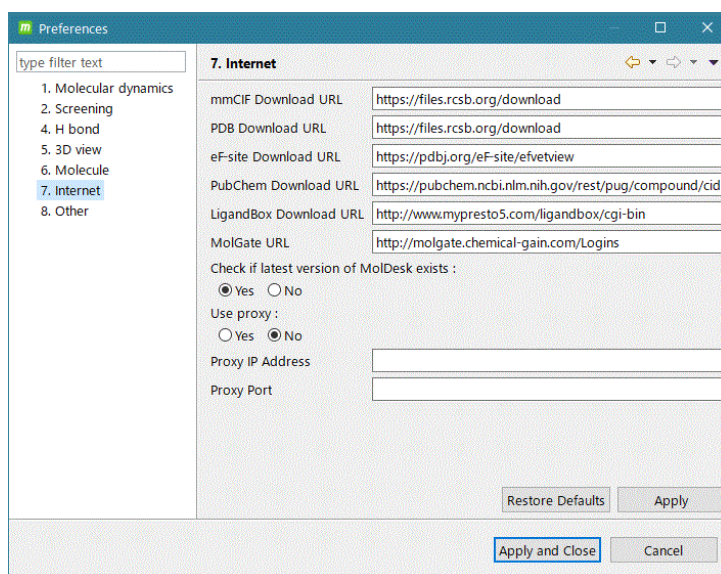
Force Field --- [small molecules (TplgeneL)]	デフォルト : GAFF ver.2.1 化合物と糖の計算で使用される力場 GAFF ver.2.1, GAFF ver.1.8, GAFF ver.1.7, AMBER parm99 の 4 種類から選択する。
Protein > Content of standard amino acid (%)	デフォルト : 80% 1 分子当たりのアミノ酸残基名に、何%アミノ酸残基が含まれていれば、タンパク質と判定するかの基準です。 タンパク質と判定されない分子は化合物として処理します。タンパク質、核酸、脂質、金属、イオンなど、化合物または糖以外は tplgeneX、化合物または糖は tplgeneL という myPresto の中のプログラムで処理されます。 この値を小さくすると、化合物として扱われる分子が多くなり計算できる分子種が多くなります。80%前後が適切です。
Nucleotide > Content of standard nucleotide residue (%)	デフォルト : 80% 1 分子当たりの残基名に、何%核酸残基が含まれていれば、核酸と判定するかの基準です。 核酸と判定されない分子は化合物として処理します。タンパク質、核酸、脂質、金属、イオンなど、化合物または糖以外は tplgeneX、化合物または糖は tplgeneL という myPresto の中のプログラムで処理されます。
Glycan > Content of standard glycan residue (%)	デフォルト : 80% 1 分子当たりの残基名に、何%糖残基が含まれていれば、糖と判定するかの基準です。 糖と判定されない分子は化合物として処理します。タンパク質、核酸、脂質、金属、イオンなど、化合物または糖以外は tplgeneX、化合物または糖は tplgeneL という myPresto の中のプログラムで処理されます。
MolSite UAP file path	デフォルト : ドラッグライクな低分子リガンドを集めた mol2 ファイルのパス タンパク質のポケット探索プログラム MolSite で使用する、UAP (Univarsal Active Probe) 低分子化合物の mol2 ファイ

	ルのパス。ユーザが作成したものを指定できる。
--	------------------------

※ カ場内に登録されてない構造は計算できません。

4.33.7. Internet

インターネット上のサイトの URL を設定します。また、インターネット経由でバージョンチェックする機能を有効にするか、Proxy サーバを使ってインターネット接続するかの設定をします。通常はデフォルトから変える必要はありません。



項目	説明
mmCIF Download URL	デフォルト : https://files.rcsb.org/download mmCIF の URL。[File] - [Open Remote mmCIF / PDB] で使用。
PDB Download URL	デフォルト : https://files.rcsb.org/download PDB の URL。[File] - [Open Remote mmCIF / PDB] で使用。
eF-site Download URL	デフォルト : https://pdj.org/eF-site/efvetview eF-site の URL。[Display] - [Surface (eF-site)] で使用。
PubChem Download URL	デフォルト : https://pubchem.ncbi.nlm.nih.gov/rest/pug/compound/cid PubChem の URL。[Add Remote Compound] で使用。
LigandBox Download URL	デフォルト : http://www.mypresto5.com/ligandbox/cgi-bin LigandBox の URL。[Add Remote Compound] で使用。
MolGate URL	デフォルト : http://molgate.chemical-gain.com/Logins BY-HEX 社 MolGate の URL。(現在使用できない)
Check if latest version of	デフォルト : Yes ユーザがインストールしている MolDesk よりも新しいバージョンの

MolDesk exists	MolDesk が存在する場合に、起動時に警告表示画面を出すか否か
Use Proxy	デフォルト : No インターネット接続で Proxy サーバを使用するか否か
Proxy IP Address	Use Proxy が Yes のとき Proxy サーバの IP アドレス
Proxy Port	Use Proxy が Yes のとき Proxy サーバの Port 番号

4.33.8. Other

新規プロジェクトを作成するときの、デフォルトのディレクトリ（フォルダ）を設定します。

新規プロジェクトは、このディレクトリ（フォルダ）に、

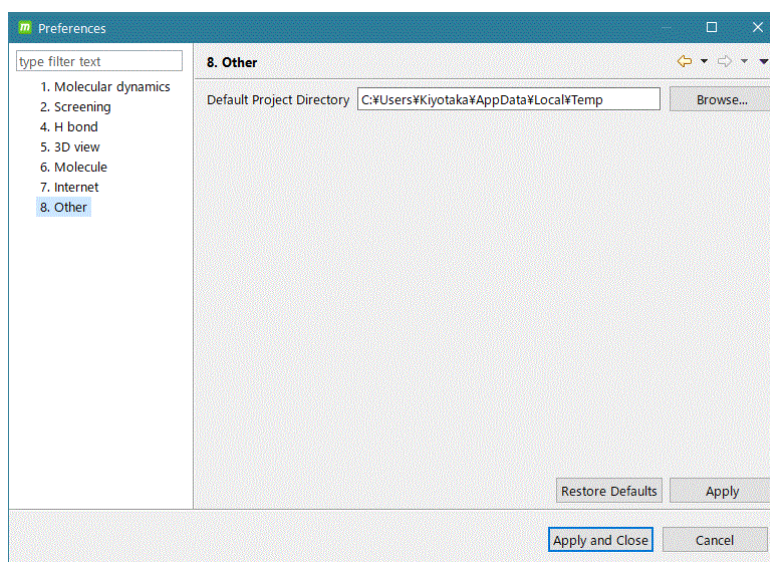
MoldeskProject00000

MoldeskProject00001

MoldeskProject00002

...

として作成されます。



項目	説明
Default Project Directory	デフォルト : システムのデフォルトの tmp ディレクトリ。 Windows、Linux、MAC でそれぞれ異なります。

5. コマンド一覧

最新版のコマンド一覧を MolDesk のサイトに掲載しています。

<https://www.moldesk.com/moldesk-basic-commands/>

6. myPresto について

myPresto の詳細は下記のサイトを参照してください。

<https://www.mypresto5.jp/>

上記サイトで、myPresto のソースコードとドキュメント一式がダウンロード可能です。