





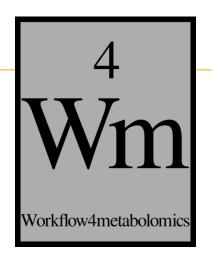
TP: matériel supplémentaire

DUBii - 2020

Mélanie Pétéra

04/06/2020

v 1.0.0



Galaxy Training Material:

Mass spectrometry: LC-MS analysis

TP : EXEMPLE DE TRAITEMENT DE DONNÉES LC-MS

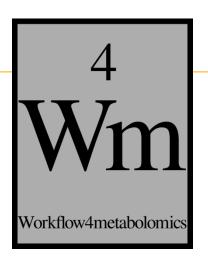
04/06/2020 ruh ruh



Principe

- Appréhender les principales étapes qui constituent un workflow d'analyse de données de métabolomique non-ciblée
- Cas d'étude : échantillons d'urine humaine analysés par LC-MS
- Support de TP: Galaxy Training Material disponible sur le site du GTN (Galaxy Training Network):
 - https://galaxyproject.github.io/training-material/

04/06/2020 mm mbm



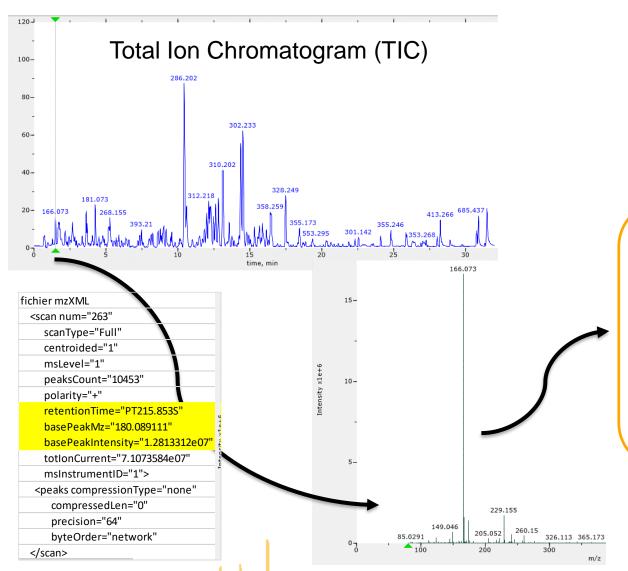
Première partie

PREPROCESSING: XCMS

04/06/2020 mm mbm/l



Ce qu'on veut faire





Data matrix

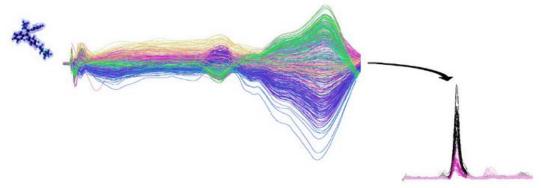
l	ions	RetTime	Mass	T38CT05N	T38CT05N
	114.067T1.5	1.5	114.067	9206.7362	4014.3652
	137.072T1.5	1.5	137.072	2083.1412	3437.6839
	212.853T1.5	1.5	212.853	0	2095.7974
	196.88T1.5	1.5	196.88	0	1531.1653
	162.114T1.5	1.5	162.114	1985.5564	267.3418
	201.937T1.5	1.5	201.937	1934.2631	2295.2461
	141.067T1.5	1.5	141.067	1656.8438	1182.8188
	229.119T1.5	1.5	229.119	676.5843	688.6075
	152.026T1.5	1.5	152.026	1002.5317	372.6582
	407.186T6.1	6.1	407.186	183.2912	588.2105
	359.059T6.1	6.1	359.059	36,4557	0
	211.11T6.1	6.1	211.11	117,1308	175.5949
	105 10170 0	0.0	105 101	207 5250	1004 0004
					_

Spectre de masse à chaque scan



Une solution libre et gratuite : XCMS

- ✓ R based software,
- ✓ Free
- ✓ A lot of parameters to tune,
- ✓ No graphical interface
- ✓ Need to write a R script



Web for documentation:

https://bioconductor.org/packages/release/bioc/html/xcms.html

Forums:

http://metabolomics-forum.com

04/06/2020 mm mbm/l



Première étape : extraire les pics

pour un échantillon

Données scan par scan:

	can num="263"
<5	
	scanType="Full"
	centroided="1"
	msLevel="1"
	peaksCount="10453"
	polarity="+"
	retentionTime="PT215.853S"
	basePeakMz="180.089111"
	basePeakIntensity="1.2813312e07"
	totlonCurrent="7.1073584e07"
	msInstrumentID="1">
<	peaks compressionType="none"
	compressedLen="0"
	precision="64"
	byteOrder="network"
</td <td>scan></td>	scan>



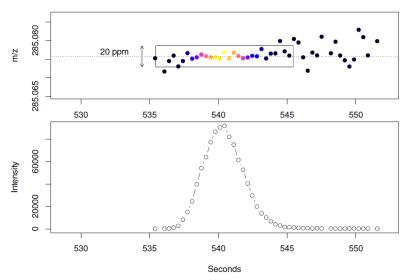


Figure I Mass trace and chromatographic peak of Biochanin A $[M + H]^+$ mass signal. The upper panel shows the mass of the biochanin A $[M + H]^+$ mass signal across 10 seconds with colour-coded intensities. The corresponding chromatogroeak is shown below.

Tautenhahn R. BMC Bioinformatics 2008

Où commence le pic ? Où s'arrête-t-il ? Qu'en est-il du bruit ?

Si on considère qu'il s'agit d'un pic, comment synthétiser les informations suivantes ?

- m/z
- temps de rétention (RT)
- in<mark>t</mark>ensité

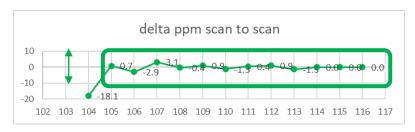
04/06/2020 www whole



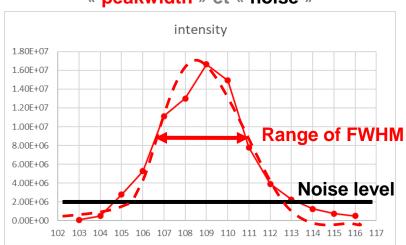
Exemple de l'algorithme CentWave

Détecter et délimiter des régions d'intérêt (ROI : « region of interest »)

Exemple du paramètre « ppm »



Exemple des paramètres « peakwidth » et « noise »



Quelle valeur d'intensité?

- Hauteur du pic ?
- Intégration du pic (aire sous la courbe)?
- Doit-on soustraire le bruit ?

04/06/2020 mm mulm



Deuxième étape : grouper les pics

		pool1B1		pool1B2			pool1B3			
a T	Listes de pics par	mz	rt	int	mz	rt	int	mz	rt	int
qu'on dépar		196.0905	66.6	7810936	196.0910	66.7	11733921	196.0902	66.6	7933325
qu dé	échantillons (listes	158.1180	67.4	71736	342.0310	69.0	74594	158.1173	67.4	82969
Ce qu'on a au départ	indépendantes)	342.0308	67.6	202268	267.0581	65.5	260877	342.0308	21.3	2581
	independantes)	267.0581	65.5	282039	283.0318	65.2	424631	283.0320	65.3	357448
_	Grouper les pics par m/z	mz	rt	int	mz	rt	int	mz	rt	int
grouper érents s		196.0905		<mark>7810936</mark>	196.0910	66.7	11733921	196.0902		7933325
on ent		158.1180	67.4	71736	342.0310			158.1173	67.4	82969
gr 9re		342.0308	67.6	202268	267.0581	65.5	260877	342.0308	21.3	2581
ur Effe		267.0581	65.5	282039	283.0318	65.2	424631	283.0320	65.3	357448
pour s diffé ntillons		mz	rt	int	mz	rt	int	mz	rt	int
Ce qu'on fait pour group les pics des différents échantillons	Pour chaque groupe de m/z, séparer par RT	196.0905		7810936	196.0910		11733921	196.0902		7933325
		158.1180	67.4	71736	230.0320	00.7	11/00021	158.1173	67.4	82969
		130.1130	0711	, 1, 50				342.0308	21.3	2581
		342.0308	67.6	202268	342.0310	69.0	74594			
		267.0581	65.5	282039	267.0581	65.5				
O					283.0318			283.0320	65.3	357448
			'							
- 4)				mz			pool1B2	pool1B3		
on en pe	Attribuer un m/z et un RT			196.09			11733921			
qu'on ère en l'étape				158.11		71736		82969		
Ce qu'on génère en fin d'étape				342.03				2581		
Ce Jér in	de référence			342.03		202268				
ــــــ برن				267.05		282039				
				283.03	19 65.2		424631	357448		

Delta de m/z ? De RT ? Garde-t-on tous les pics même s'ils sont peu présents ? Etc.

04/06/2020 when with the



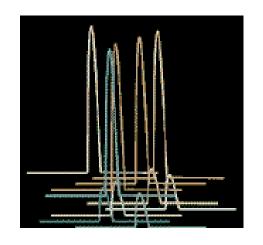
Etape facultative : aligner les RT des échantillons

Déviation de temps de rétention d'un échantillon à l'autre

=> difficulté à regrouper les ions entre eux, en particulier de façon automatisée

Exemple de stratégie : « peakgroups »

- Identifier des « beaux » pics, qui vont servir de référence (« well-behaved peaks »)
- Aligner les RT en fonction des déviations observées sur ces beaux pics



Quelles caractéristiques pour définir un « beau » pic ? Quelle méthode de régression pour corriger ?

Une étape d'alignement de temps de rétention doit être suivie, de nouveau, par une étape de groupement de pics.

04/06/2020 ruh ruh

M 1



Dernière étape : combler les NA

mz	rt	pool1B1	pc B2	pool1B3				
196.0905	66.6	7810936	11 921	7933325				
158.1176	6.	71736		2969				
342.0308	21.3		4	2581	1			
342.0309	68.3	202268	74594	4				
267.0581	65.5	282039	260877		~			
283.0319	65.2		424631	3574				
· ·								

Plusieurs raisons possibles à l'absence de valeur

- ⇒ Pas de composé à l'origine dans l'échantillon
- ⇒ Incapacité à détecter correctement le pic
- ⇒ Pic non retenu lors de la première étape (trop faible intensité, forme du pic mauvaise…)

Idée : aller récupérer dans la donnée brute l'information contenue à l'emplacement du pic manquant

04/06/2020 mm method land



TP Time!

Galaxy Training Material utilisé:

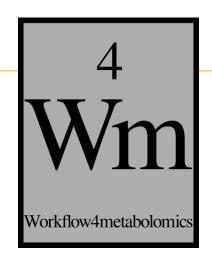
https://galaxyproject.github.io/training-material/topics/metabolomics/tutorials/lcms/tutorial.html

TODO: Parties 1.3 à 1.9, puis 2. Ne pas faire les parties optionnelles.

Des problèmes lors des exercices de pré-requis : vous n'avez pas pu lancer avec succès l'étape 1.2 ?

Pas de panique! Vous pouvez importer l'historique au lien qui suit qui contient les premières étapes qu'il vous manque:

https://workflow4metabolomics.usegalaxy.fr/u/m.petera/h/dubiibackup1



Deuxième partie

DATA PROCESSING : VÉRIFIER, CORRIGER, FILTRER

04/06/20**20**

13



Vérifier les données

Contraintes d'un jeu métabolomique parfois telles qu'on aimerait « **vérifier** » si globalement les données sont fortement impactées par certains aspects ou pas.

Étape intéressante en amont des analyses statistiques pour avoir une idée de ce à quoi on s'attaque.



- ➤ Calcul d'indicateurs (e.g. % de NA)
- Visualisation des données (e.g. Analyse en Composantes principales)



- Détection d'outliers
- Détection d'effets analytiques

Cette étape de vérification débouche communément sur des étapes de correction ou de filtre des données

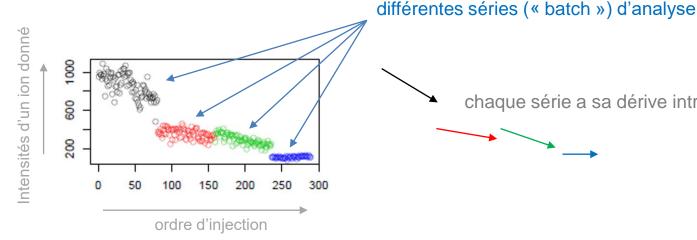
04/06/2020 when with the



Corriger les données : effets analytiques

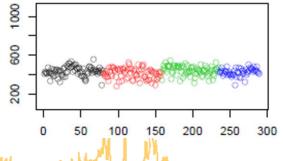
LC-MS : dérive analytique et effet batch

Variation de la mesure d'un signal du fait de l'encrassement de la machine



chaque série a sa dérive intra-batch spécifique

Ce qu'il nous faut pour être en mesure de réaliser des analyses statistiques



Intensités comparables

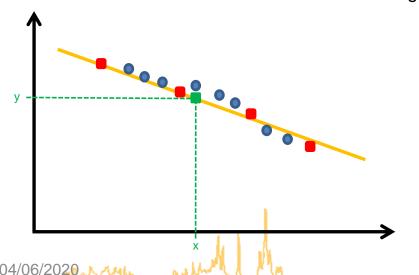


Corriger les données : effets analytiques

Exemple de méthode de correction de dérive analytique et d'effet batch

Méthode popularisée par Van Der Kloet

- La correction est effectuée pour chaque ion indépendamment
- Pour chaque ion :
 - Une correction intra-batch est faite pour chaque batch indépendamment
 - La dérive analytique est modélisée en utilisant des pools et leur ordre d'injection au sein de la série
 - Chaque intensité d'échantillon est divisée par l'estimation de la dérive analytique correspondant au numéro d'injection de l'échantillon
 - Les valeurs des échantillons sont ensuite multipliées par une valeur de référence (pour conserver l'échelle de valeur originale)
 - L'effet inter-batch est de fait corrigé



- Intensité du pool observée
- Intensité de l'échantillon observée
- Courbe de régression du modèle de dérive analytique
- Valeur estimée pour le numéro d'injection x

valeur observée pour l'échantillon de valeur normalisée l'injection numéro x obtenue pour l'échantillon de valeur estimée de l'injection numéro x l'injection numéro x

référence

Pools = mélanges des

échantillons de l'analyse, tous

identiques, injectés à intervalles réguliers

tout au long des séries



Filtrer les données

- Les données extraites contiennent souvent plus de choses que ce qu'on souhaite exploiter
 - Résidus de bruit
 - > lons non informatifs
 - lons de maigre fiabilité
 - **>** ...
- La table de données extraite possède des caractéristiques pénalisantes pour certains aspects des statistiques qui vont suivre
 - Différents types de redondance dans les données
 - Nombre important de variables par rapport au nombre de sujets
 - **>** ...
- ➡ Il est profitable de filtrer les données lorsque c'est possible et pertinent

04/06/2020 www whole



Filtrer les données : exemple du CV

Pourquoi ?

Certains ions peuvent être trop bruités, ce qui donne une variabilité artificielle trop forte.

Comment?

En exploitant les pools injectés et en calculant des coefficients de variation (CV) :

$$CV_i = rac{\sigma_i}{\mu_i}$$
 $CV_i = coefficient de variation de l'ion i $\sigma_i = \acute{e}cart - type de l'ion i \mu_i = moyenne de l'ion i$$

En pratique :

Deux indicateurs intéressants :

- CV des pools : on s'attend à ce que les pools, qui sont biologiquement identiques, ne varient pas trop en intensité, par exemple qu'ils aient un CV < 0,3 pour que l'ion soit exploitable
- Rapport CV des pools sur CV des échantillons : on s'attend à ce que les pools soient moins variables que les échantillons, on peut donc par exemple fixer un rapport maximum « CV pools / CV échantillons » de 1 pour que l'ion soit exploité.

04/06/2020

18



TP Time!

Rappel du Galaxy Training Material utilisé:

https://galaxyproject.github.io/training-material/topics/metabolomics/tutorials/lcms/tutorial.html

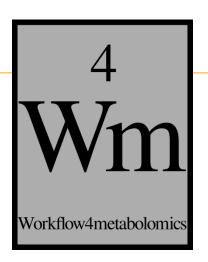
TODO: Parties 3.1 à 3.3.

Des problèmes lors du TP précédent et vous n'avez pas eu le temps d'arriver jusqu'au bout ?

Pas de panique! Vous pouvez importer l'historique au lien qui suit qui contient les étapes qu'il vous manque pour commencer le prochain TP:

https://workflow4metabolomics.usegalaxy.fr/u/m.petera/h/dubiibackup2

04/06/2020 when which has



Troisième partie

STATISTIQUES, ANNOTATION

04/06/2020 mm mbh



Statistiques – pourquoi?

Grande quantité d'ions récoltés

Trop d'ions pour envisager de tous les identifier

Volonté de se focaliser uniquement sur des ions dits d'intérêt

Sélectionner les ions en lien avec une question de recherche donnée pour concentrer les efforts d'identification sur ces seuls ions

Idée

Confronter chaque ion récolté à une ou plusieurs variables d'intérêt

Principe de base

Calcul d'indicateurs permettant une sélection de variables sur la base de critères définis en fonction des méthodes et des objectifs

04/06/20**20**

____2



Statistiques – attentions particulières

nombre d'échantillons << nombre de variables bruit forte colinéarité biologique ou

technique

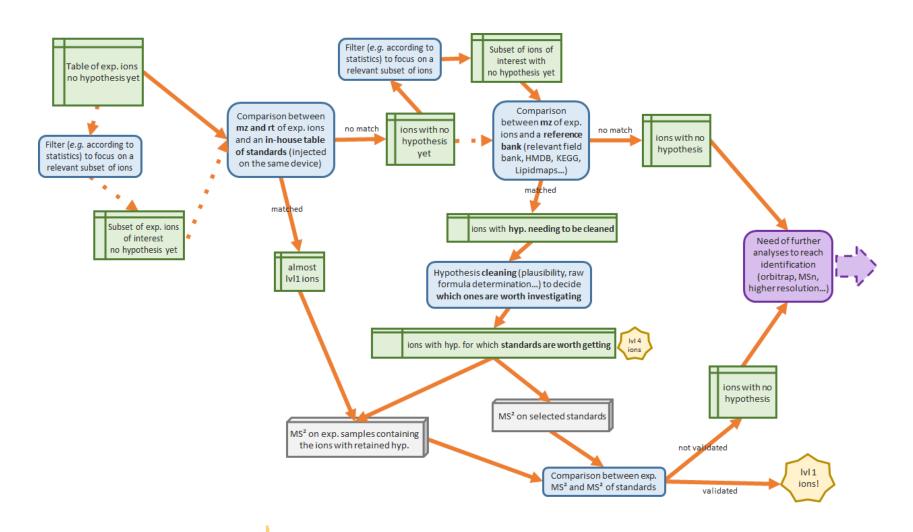
- Analyses univariées : correction de tests multiples
- Analyses multivariées : méthodes adaptées telles que la régression PLS

04/06/2020 men melled Ma

22



Annotation – un processus complexe



04/06/2020 mm method lan

23



TP Time!

Rappel du Galaxy Training Material utilisé:

https://galaxyproject.github.io/training-material/topics/metabolomics/tutorials/lcms/tutorial.html

TODO: Parties 4 et 5.

Des problèmes lors du TP précédent et vous n'avez pas eu le temps d'arriver jusqu'au bout ?

Pas de panique! Vous pouvez importer l'historique au lien qui suit qui contient les étapes qu'il vous manque pour commencer le prochain TP:

https://workflow4metabolomics.usegalaxy.fr/u/m.petera/h/dubiibackup3

04/06/2020 when which has



Pour aller plus loin



Contents lists available at ScienceDirect

International Journal of Biochemistry and Cell Biology

journal homepage: www.elsevier.com/locate/biocel



Create, run, share, publish, and reference your LC-MS, FIA-MS, GC-MS, and NMR data analysis workflows with the Workflow4Metabolomics 3.0 Galaxy online infrastructure for metabolomics



Yann Guitton^{a,1}, Marie Tremblay-Franco^{b,1}, Gildas Le Corguillé^c, Jean-François Martin^b, Mélanie Pétéra^d, Pierrick Roger-Mele^e, Alexis Delabrière^e, Sophie Goulitquer^f, Misharl Monsoor^c, Christophe Duperier^d, Cécile Canlet^b, Rémi Servien^b, Patrick Tardivel^b, Christophe Caron⁸, Franck Giacomoni^{d,*,2}, Etienne A. Thévenot^{e,*,2}

- ³ LUNAM Université. Oniris. Laboratoire d'Etude des Résidus et Contaminants dans les Aliments (LABERCA), Nantes. F-44307, France
- b Toxalim (Research Centre in Food Toxicology), Université de Toulouse, INRA, ENVT, INP-Purpan, UPS, MetaboliUB, Toulouse, France C UPMC, CNRS, FR2424, ABIMS, Station Biologique, 29680, Roscoff, France.
- d INRA, UMR 1019, PFEM, MetaboHUB, 63122, Saint Genes Champanelle, Fran
- CRA, LIST, Laboratory for Data Analysis and Systems' Intelligence, MetaboHUB, F-91191 Gif-sur-Yvette, France
- f INSERM-UBO UMR1078-ECLA, IBSAM, Faculty of Medicine, University of Brest, 29200 Brest, France
- ⁸ INRA, Ingenum, Toulouse, France

ARTICLE INFO

Data analysis F.infrastructure Workflow

Metabolomics is a key approach in modern functional genomics and systems biology. Due to the complexity of metabolomics data, the variety of experimental designs, and the multiplicity of bioinformatics tools, providing experimenters with a simple and efficient resource to conduct comprehensive and rigorous analysis of their data is of utmost importance. In 2014, we launched the Workflow4Metabolomics (W4M: http:// workflow4metabolomics.org) online infrastructure for metabolomics built on the Galaxy environment, which offers user-friendly features to build and run data analysis workflows including preprocessing, statistical analysis, and annotation steps. Here we present the new W4M 3.0 release, which contains twice as many tools as the first version, and provides two features which are, to our knowledge, unique among online resources. First, data from the four major metabolomics technologies (i.e., LC-MS, FIA-MS, GC-MS, and NMR) can be analyzed on a single platform. By using three studies in human physiology, alga evolution, and animal toxicology, we demonstrate how the 40 available tools can be easily combined to address biological issues. Second, the full analysis (including the workflow, the parameter values, the input data and output results) can be referenced with a permanent digital object identifier (DOI). Publication of data analyses is of major importance for robust and reproducible science. Furthermore, the publicly shared workflows are of high-value for e-learning and training. The Workflow4Metabolomics 3.0 e-infrastructure thus not only offers a unique online environment for analysis of data from the main metabolomics technologies, but it is also the first reference repository for metabolomics

Open Course:

https://usemetabo.org/

HowTo:

https://workflow4metabolomics.org/howto









