Análisis bioinformático de datos de espectrometría de masas para estudios proteómicos.

Análisis de datos de Espectrometría de Identificación de espectros con SpectraST. Masas.

El análisis de datos de un experimento de RNA-Seg comienza con la inspección

Dependencias.

Las siguientes versiones de los paquetes.

- 1. Trans Proteomic Pipeline Para instalación en linux compilar el código fuente desde el repositorio del provecto Sashimi:
 - https://sourceforge.net/projects/sashimi/
- 2. python-numpy, python-matplotlib

Conversion de raw data a formato mzML.

- Desplazar el mouse sobre la sección de Analysis Pipeline (Tandem) y seleccionar la opción mzML/mzXML.
- Especificar el tipo de instrumento utilizado.
- Agregar los archivos a covertir desde el botón Add Files.
- Especificar las opciones de conversión.
- Click en el botón Convert to mzML.

Identificación de péptidos con X!Tandem.

- Acceder a la interfaz de búsqueda de X!Tandem dando click en el botón Database Search.
- Agregar los archivos de entrada mediante el botón Specify mzXML Input Files
- Definir los parámetros de búsqueda para la base de datos mediante el botón Specify Tandem Parameters File
- Seleccionar la base de datos que se usará para la búsqueda.
- Ejecutar la búsqueda mediante el botón Run Tandem Search.

- Desde la página de inicio, cambiar el pipeline al tipo SpectraST.
- Seleccionar e instalar las librerías apropiadas de espectros desde PeptideAtlas.
- Cargar los archivos mzML para ser analizados.

Validación estadística de los espectros identificados.

- Desde la pagina principal, dar click en la página Analyze Peptides.
- Cargar los archivos .pep.xml
- Ejecutar la validación medainte el botón Run XInteract

Visualización de espectros validados.

- Desde la pagina principal, dar click en la página Analyze Peptides.
- Cargar los archivos .pep.xml
- Click en el botón Pep3D para generar las gráficas resultantes, una por cada arheivo mzML.

Validación de los resultados de peptide Prophet.

- Acceder a la interfaz de iProphet.
- Cargar los archivos de péptidos .pep.xml
- Ejecutar el análisis mediante el botón InterProphet

Cuantifiación de niveles de expresión péptidos.

- Acceder a la interfaz de xinteract.
- Cargar el archivo ipro.pep.xml
- En las opciones de ASAPRatio, cambiar residuos marcados de K a R.
- Ajustar la relacion m/z para incluir picos mayores a 0.05
- Ejecutar con el botón Run XInteract

- Acceder a la interfaz de ProteinProphet.
- Cargar el archivo ipro.pep.xml
- Opecionalmente cargar archivo de resultados de iProphet y/o archivo de expresión de peptidos a partir de los resultados de ASAPRatio.
- Click en el botón Run ProteinProphet para comenzar el análisis.

Recursos

Seattle Proteome Center- Proteomic Tools http://tools.proteomecenter.org/software.php

Deutsch, E.W., Mendoza, L., Shtevnberg, D., Farrah, T., Lam, H., Tasman, N., Sun, Z., Nilsson, E., Pratt, B., Prazen, B., Eng, J.K., Martin, D.B., Nesvizhskii, A.I. and Aebersold, R. (2010), A guided tour of the TransProteomic Pipeline. Proteomics, 10: 1150-1159. doi:10.1002/pmic.200900375 https://onlinelibrary.wilev.com/doi/full/10.1002/pmic.200900375 Robinson MD, McCarthy DJ, Smyth GK (2010). edgeR: a Bioconductor package for differential expression analysis of digital gene expression data. Bioinformatics, 26(1), 139-140. doi: 10.1093/bioinforma-

tics/btp616.https://academic.oup.com/bioinformatics/article/26/1/139/ Deutsch, E.W., Mendoza, L., Shteynberg, D., Slagel, J., Sun, Z. and Moritz, R.L. (2015), TransProteomic Pipeline, a standardized data processing pipeline for largescale reproducible proteomics informatics. Prot. Clin. Appl., 9: 745-754. doi:10.1002/prca.201400164

https://onlinelibrary.wiley.com/doi/abs/10.1002/prca.201400164 Keller A., Shtevnberg D. (2011) Software Pipeline and Data Analysis for MS/MS Proteomics: The Trans-Proteomic Pipeline. In: Wu C., Chen C. (eds) Bioinformatics for Comparative Proteomics. Methods in Molecular Biology (Methods and Protocols), vol 694. Humana Press

José Manuel S, http://github.com/J0MS/