# Bioinformatyka dla studiów podyplomowych

### Adrian Kania<sup>1</sup>

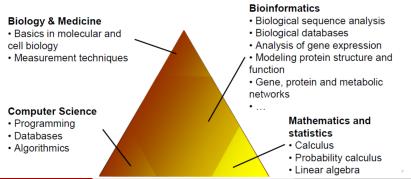
<sup>1</sup>Zakład Biofizyki Obliczeniowej i Bioinformatyki

2023/2024

## Czym jest bioinformatyka?

- The science of information and information flow in biological systems, especially of the use of computational methods in genetics and genomics. (Oxford English Dictionary)
- The mathematical, statistical and computing methods that aim to solve biological problems using DNA and amino acid sequences and related information. (Fred J. Tekaia)
- "I do not think all biological computing is bioinformatics, e.g. mathematical modelling is not bioinformatics, even when connected with biology-related problems. In my opinion, bioinformatics has to do with management and the subsequent use of biological information, particular genetic information." (Richard Durbin)

Terminy pokrewne: Biologia obliczeniowa, Biometria, Biologia matematyczna, Biologia systemów.



### Umiejętności

#### Dlaczego bioinformatyka jest ważna?

- Najnowsze techniki eksperymentalne wytwarzają ogromne ilości danych.
- Zaawansowane analizy są konieczne do zrozumienia danych.

KEGG

Typowe dane są często wybrakowane (missing values).

#### Co powinien umieć bioinformatyk?

- statystyka, metody analizy danych,
- programowanie,
- obsługa baz danych,
- modelowanie.
- korzystanie z pakietów obliczeniowych,
- umiejętności komunikacji;).

Bioinformatycy używają baz danych! Pierwszorzędowych, drugorzędowych czy trzeciorzędowych.

GenBank/DDJB/EMBL	www.ncbi.nlm.nih.go
Ensembl	www.ensembl.org
PubMed	www.ncbi.nlm.nih.go
NR	www.ncbi.nlm.nih.go
UniProt	www.expasy.org
InterPro	www.ebi.ac.uk
OMIM	www.ncbi.nlm.nih.go
Enzymes	www.expasy.org
PDB	www.rcsb.org/pdb/

Nucleotide sequences Human/mouse genome Literature references Protein sequences Protein sequences Protein domains Genetic diseases Enzymes Protein structures Metabolic pathways

www.genome.ad.jp

### Homologia i podobieństwo

Homologi - dwie sekwencje które wyewoluowały od tego samego genu przodka. Oczekujemy, że homologi są do siebie podobne. Jednak, podobieństwo sekwencji nie jest tym samym co homologia.

#mutations	#mutations	
O agtgtccgttaagtgcgttc	64 acagtccgttcgggctattg	
1 agtgtccgttatagtgcgttc	128 cagagcactaccgc	
2 agtgtccgcttatagtgcgttc	256 cacgagtaagatatagct	
4 agtgtccgcttaagggcgttc	512 taatcgtgata	
8 agtgtccgcttcaaggggcgt	1024 accettatetaetteetggagtt	
16 gggccgttcatgggggt	2048 agcgacctgcccaa	
32 gcagggcgtcactgagggct	4096 caaac	

Wyróżniamy tutaj Orotologi (powstały wskutek specjacji) oraz Paralogi (powstały wskutek duplikacji).



# Dopasowanie sekwencji

Dopasowanie pomiędzy sekwencjami określa które pozycje odpowiadają sobie.

2 matches 5 mismatches	5 matches 2 mismatches	7 matches 0 mismatches
actctag-	-actctag	ac-tctag
acgtctag	acgtctag	acgtctag

Takie porównania mogą być użyte to:

- szukania relacji ewolucyjnych,
- zidentyfikowania konserwatywnych miejsc,
- zidentyfikowania odpowiadających sobie genów pomiędzy różnmi modelami (np ludzkimi czy mysimi).

1 not aligned

Indel: insertion or deletion of a base with respect to the ancestor sequence

1 not aligned



Mismatch: substitution (point mutation) of a single base

1 not aligned

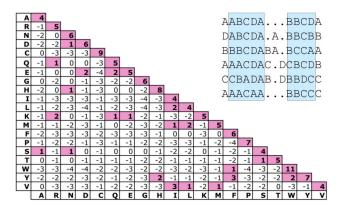
## Które dopasowanie jest najlepsze?

Na początku trzeba ustalić punktację za match/mismatch i gap. Poniżej przykładowe punkty. Łączny wynik dopasowania to suma punktów za każdą pozycję.

acgtctag	acgtctag	acgtctag
actctag-	-actctag	ac-tctag
2 matches	5 matches	7 matches
5 mismatches	2 mismatches	0 mismatches
1 not aligned	1 not aligned	1 not aligned
S = 2*1 + 5*(-1) + 1*(-2) = -5	S = 5*1 + 2*(-1) + 1*(-2) = 1	S = 7*1 + 0*(-1) + 1*(-2) = 5

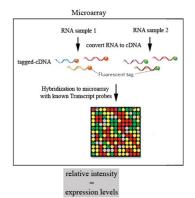
### Sekwencje aminokwasowe

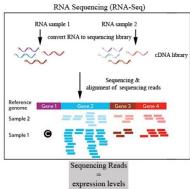
Do porównywania sekwencji aminokwasowych używamy odpowiednich macierzy podobieństwa (np BLOSUM)



## Jak zmierzyć poziom ekspresji genów w komórce?

- Reakcja łańcuchowa polimerazy w czasie rzeczywistym (real time PCR),
- Hybrydyzacja northern (RNA blot),
- Sekwencjonowanie (Sanger, Maxam-Gilbert),
- Mikromacierze.
- Sekwencjonowanie nowej generacji (NGS/RNA-Seq).



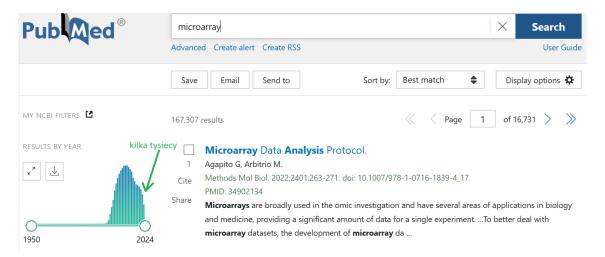


### Zastosowanie mikromacierzy

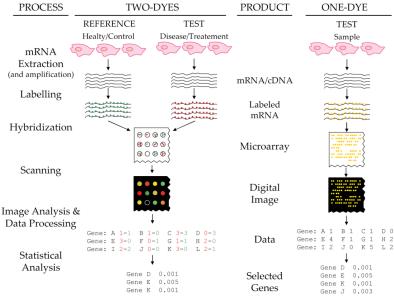
#### Wybrane zastosowania mikromacierzy

- Wyznaczanie profili ekspresji genów (w różnych tkankach, stanach chorobowych...).
- Badanie polimorfizmu/detekcja SNP.
- Badanie oddziaływania DNA-białko.
- Badanie nowych leków.
- Identyfikacja procesów komórkowych w które zaangażowane są geny.

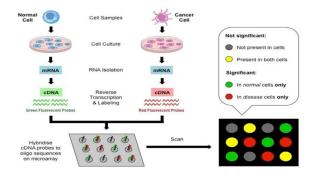
## Czy ktoś jeszcze korzysta z mikromacierzy?



## Eksperyment mikromacierzowy



## Eksperyment mikromacierzowy



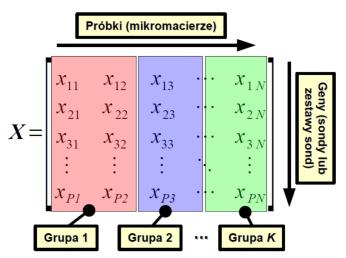
Wyznaczamy stosunek intensywności czerwonej i zielonej fluorescencji (czyli  $x_i = R_i/G_i$ ) dla każdego genu.

- Jeżeli  $x_i = 1$ , to oznacza to, że poziom *i*-tego genu był taki sam w próbie kontrolnej i badanej.
- Jeżeli  $x_i > 1$ , to oznacza to, że poziom i-tego genu był wyższy w próbie badanej w porównaniu do próby kontrolnej.
- Jeżeli  $x_i < 1$ , to oznacza to, że poziom i-tego genu był niższy w próbie badanej w porównaniu do próby kontrolnej.



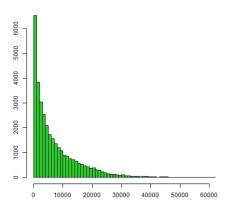
## Eksperyment mikromacierzowy

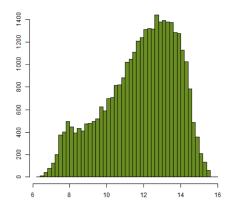
Niech N oznacza liczbę eksperymentów mikromacierzowych. Każda mikromacierz dostarcza informacje ilościowe o ekspresji P genów. Formalnie możemy więc rozważane dane przedstawić w postaci zbiorczej macierzy  $X = [x_1, x_2, ..., x_N] \in \mathbb{R}^{P \times N}$ .



# Transformacja logarytmiczna

Stosujemy transformację  $x_l = \log(x)$  aby wykres intensywności przybrał bardziej symetryczną (Gaussowską) postać.





### Normalizacja

### Po co stosujemy normalizację?

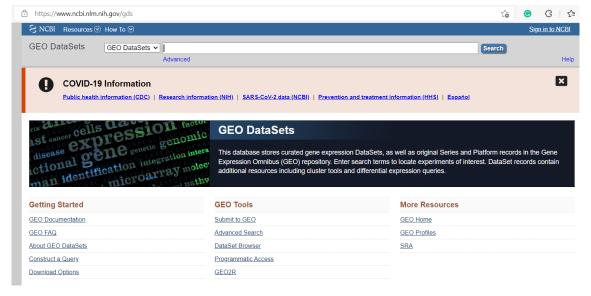
- różna ilość materiału w kolejnych eksperymentach
- różna wydajność: ekstracji RNA, odwrotnej transkrypcji, znakowania, fotodetekcji

#### Rodzaje normalizacji

- globalna wszystkie geny biorą udział w normalizacji
- lokalna używamy niewielkiej puli genów (np. housekeeping genes)



## Gdzie można znaleźć dane z eksperymentów mikromacierzowych?



## Specyfika danych z mikromacierzy

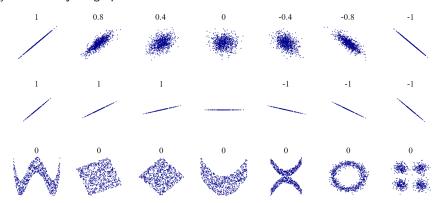
Przy analizie danych mikromacierzowych należy zwrócić szczególną uwagę na następujące zagadnienia:

- Zasadniczy problem: P >> N (liczba genów znacznie większa niż liczba mikromacierzy).
- Duży zakres zmienności ekspresji genów (1% genów odpowiada za połowe masy mRNA w komórce).
- Możliwość braku danych spowodowana m.in. lokalnymi defektami mikromacierzy.
- Duża podatność na zakłócenia i błędy w obróbce laboratoryjnej.

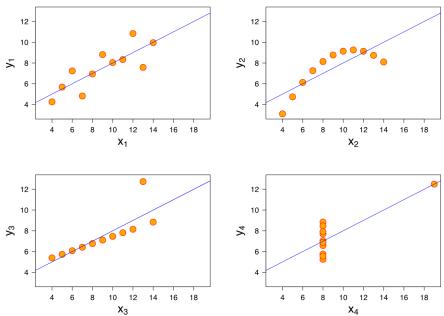
### Analiza korealcji

Jednym z celów przeprowadzenia analizy macierzowej może być wytypowanie genów o podobnym profilu ekspresji w kolejnych grupach (ta sama monotoniczność). Do oceny zależności liniowej między dwoma zmiennymi (tutaj: profilami genów) służy współczynnik korealcji. Najczętsze stosowane to:

- współczynnik korealcji r Pearsona,
- współczynnik korelacji rang Spearmana.



### Kwartet Anscombe'a



### Problem testowania wielu hipotez

Załóżmy, że badamy poziom ekspresji 9000 genów aby sprawdzić skuteczność działania nowego leku. Mamy do dyspozycji grupę kontrolną i grupę badaną oraz wykonujemy test statystyczny dla każdego genu. Niech

- H<sub>0</sub> : gen nie uległ zróżnicowanej ekspresji
- H<sub>1</sub>: różnica w ekspresji genu jest znacząca

Przyjmijmy  $p_{value} = 0.01$  (jest 1% szansy na zaobserwowanie zróżnicownej ekspresji przez przypadek). W przypadku badania 9000 genów, nawet gdyby lek nie miał żadnego wpływu, to spodziewamy się że dla 90 genów ich  $p_{value}$  będzie mniejsze niż 0.01.

### Problem testowania wielu hipotez

Przyjmijmy  $p_{value} = 0.01$  (jest 1% szansy na zaobserwowanie zróżnicownej ekspresji przez przypadek). W przypadku badania 9000 genów, nawet gdyby lek nie miał żadnego wpływu, to spodziewamy się że dla 90 genów ich  $p_{value}$  będzie mniejsze niż 0.01.

#### Poprawka Bonferroniego

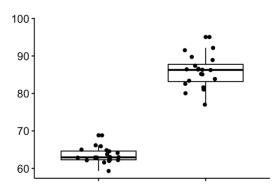
- wyznaczamy wartości  $p_i$  dla każdego genu, i = 1, 2, ..., n.
- wyznaczamy  $p_i^{'} = \min(np_i, 1)$
- wybieramy te geny, dla których  $p_i^{'} < \alpha$ , gdzie  $\alpha$  założony poziom istotności.



#### Testy statystyczne

- Testy parametryczne (dla danych z rozkładem normalnym) t test dla dwóch prób
- Testy nieparametryczne (mają mniej założeń) test Wilcoxona dla par obserwacji, test Manna-Whitneya.
- Metoda Bootstrap pozwala ominąć założenie o rozkładzie normalnym.
- eBayes gdy mamy mało powtórzeń i nie można wyliczyć wariancji.
- Test Anova gdy mamy więcej niż dwa warunki

#### t-test



### Etapy:

- Dla każdej grupy i dla każdego genu wyznaczamy średnią i odchylenie standardowe.
- ullet Wyznaczamy parametr t.

$$t = \frac{\overline{x_1} - \overline{x_2}}{\sqrt{s_1^2/n_1 + s_2^2/n_2}}$$

• Odczytujemy wartość parametru p z tablic (o rozkładzie t-studenta).



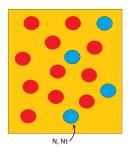
## Co dalej z wytypowanym zbiorem genów?

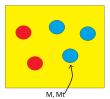
Analiza funkcjonalna - nadanie interpretacji biologicznej uzyskanym wynikom. W kotekście mikromacierzy takim wynikiem jest zbiór genów różnicujących. Przydatne w tym celu mogą być klasyczne bazy danych jak GenBank czy DDBj czy te bardziej specjalistyczne (Gene Ontology, KEGG PATHWAY) zawierające informacje o wznajemnych powiązaniach między obiektami.



## Badanie nadreprezentacji grupy genów

Pytanie: Czy w wytypowanym przez nas zbiorze genów występuje większa grupa powiązana np z tym samym procesem biologicznym?





Porównujemy oczekiwane prawdopodobieństwo wystąpienia interesującej nas grupy genów z obserwowanym.

$$P(x = M_t) = \frac{\binom{N_t}{M_t}\binom{N - N_t}{M - M_t}}{\binom{N}{M}}$$

