# Analyse statistique des données issues des biopuces à ADN

Julie Peyre

#### LMC-IMAG, UJF, Institut Curie

Thèse dirigée par Anestis Antoniadis et Marie Dutreix

#### Introduction au contexte biologique

Le dogme central de la biologie moléculaire

Protéines : main d'œuvre de la cellule.



Principe biopuces : étudier la composition en ARN pour caractériser l'activité d'une cellule.



#### Expériences à double marquage



Détection de gènes

#### Un exemple de résultat

#### Expression différente entre les 2 populations



réprimé induit réprimé



#### Même niveau d'expression

abondant rare intermédiaire





Une technique qui appelle des méthodes statistiques

Trois problèmes envisagés ici :

Normalisation des données

• Détection des gènes différentiellement exprimés

• Réduction de dimension et classification supervisée

# Normalisation et simulation des données de biopuces

Une technologie soumise à de nombreuses variations

- Matériel biologique
- Fabrication des puces
- Incorporation des fluorochromes
- Paramètres expérimentaux
- Analyse d'image

#### Objectif et principe de la normalisation

 But : éliminer les variations dues à la technique pour ne conserver que les différences liées au phénomène biologique

 Hypothèse fondamentale : faible pourcentage de gènes différentiellement exprimés

#### Transformation préalable des données

Notations :

*p* désigne le nombre total de gènes sur la biopuce  $G = (G_i)_{i=1...p}$  intensités mesurées sur l'échantillon contrôle  $R = (R_i)_{i=1...p}$  intensités mesurées sur l'échantillon test

On fait une transformation logarithmique :

Log-intensité totale

$$A = log_2(\sqrt{R \times G}) = \frac{log_2(R) + log_2(G)}{2}$$

Log-ratio d'expression

$$M = \log_2\left(\frac{R}{G}\right) = \log_2(R) - \log_2(G)$$

#### Transformation des données : résultats

#### Avant transformation

#### Après transformation



#### Nuage sans transformation



#### Une première méthode : normalisation par la médiane

Modèle :



J. Peyre Analyse statistique des données de biopuces 13 / 45

Normalisation lowess







 $\rho$  est estimée par LOWESS LOcally WEighted Scatterplot Smoothing

#### Améliorations proposées

#### Eviter les saturants

M vs. A, donnee 12



J. Peyre Analyse statistique des données de biopuces 15 / 45

#### Améliorations proposées

#### Normalisation par bloc

### donnée 12 0 2 10 12 14 16

Δ





J. Peyre Analyse statistique des données de biopuces 15 / 45

Détection de gènes

#### Améliorations proposées

#### Normalisation par bloc





J. Peyre Analyse statistique des données de biopuces 15 / 45

#### Améliorations proposées

#### Lissage des résidus



#### Modèle de simulation de données

- Modélisation des formes de nuage par fonction "baignoire"
  - ▶ Rappel : lowess pour estimer  $\rho$  telle que  $M = \rho(A)$ .
  - ► Ici, représentation paramétrique par fonction "baignoire" :

$$\rho(\mathbf{A}, \mathbf{\theta}) = (\mathbf{A} - \mathbf{x}_0)^{\alpha} \mathbf{e}^{-\beta(\mathbf{A} - \mathbf{x}_1)} - \mathbf{k}$$

où  $\theta = (x_0, \alpha, \beta, x_1, k)$  représente le vecteur des cinq paramètres de la fonction.

- Estimation de θ avec une procédure de moindres carrés non linéaires.
- Apprentissage de la loi de θ pour simuler ensuite de nouvelles courbes.
- Courbes simulées dans le repère (A,M), on repasse en (G,R).

#### Exemples de nuages réels



J. Peyre Analyse statistique des données de biopuces 17 / 45

#### Exemples de nuages réels



J. Peyre Analyse statistique des données de biopuces 17 / 45

#### Exemples de nuages réels



J. Peyre Analyse statistique des données de biopuces 17 / 45

- Modélisation de l'aléa
  - On repasse en écriture (G, R) au lieu de (A, M).
  - Trois facteurs d'aléa : l'aléa dû à l'échantillon contrôle G, l'aléa dû à l'échantillon test R et celui commun aux deux échantillons, effet de l'expérience noté S.
  - ▶ Modèle :

$$\begin{aligned} \mathbf{G}_{i} &= \alpha_{G} + \mu_{G,i} \mathbf{e}^{\eta_{S,i} + \eta_{G,i}} + \epsilon_{S,i} + \epsilon_{G,i} \\ \mathbf{R}_{i} &= \alpha_{R} + \mu_{R,i} \mathbf{e}^{\eta_{S,i} + \eta_{R,i}} + \epsilon_{S,i} + \epsilon_{R,i} \end{aligned}$$

$$\begin{array}{lll} \eta_{k,i} & \sim & \textit{N}(0,\sigma_{\eta_k}^2) \\ \epsilon_{k,i} & \sim & \textit{N}(0,\sigma_{\epsilon_k}^2) \end{array}$$

- Modélisation de l'aléa
  - On repasse en écriture (G, R) au lieu de (A, M).
  - Trois facteurs d'aléa : l'aléa dû à l'échantillon contrôle G, l'aléa dû à l'échantillon test R et celui commun aux deux échantillons, effet de l'expérience noté S.
  - ▶ Modèle :

$$\begin{aligned} G_i &= \alpha_G + \mu_{G,i} e^{\eta_{S,i} + \eta_{G,i}} + \epsilon_{S,i} + \epsilon_{G,i} \\ R_i &= \alpha_R + \mu_{R,i} e^{\eta_{S,i} + \eta_{R,i}} + \epsilon_{S,i} + \epsilon_{R,i} \end{aligned}$$

$$\eta_{k,i} \sim N(0, \sigma_{\eta_k}^2)$$
  
 $\epsilon_{k,i} \sim N(0, \sigma_{\epsilon_k}^2)$ 

- Modélisation de l'aléa
  - ▶ On repasse en écriture (G, R) au lieu de (A, M).
  - Trois facteurs d'aléa : l'aléa dû à l'échantillon contrôle G, l'aléa dû à l'échantillon test R et celui commun aux deux échantillons, effet de l'expérience noté S.
  - ▶ Modèle :

$$\begin{aligned} G_i &= \alpha_G + \mu_{G,i} e^{\eta_{S,i} + \eta_{G,i}} + \epsilon_{S,i} + \epsilon_{G,i} \\ R_i &= \alpha_R + \mu_{R,i} e^{\eta_{S,i} + \eta_{R,i}} + \epsilon_{S,i} + \epsilon_{R,i} \end{aligned}$$

$$\eta_{k,i} \sim N(0, \sigma_{\eta_k}^2)$$
  
 $\epsilon_{k,i} \sim N(0, \sigma_{\epsilon_k}^2)$ 

- Modélisation de l'aléa
  - On repasse en écriture (G, R) au lieu de (A, M).
  - Trois facteurs d'aléa : l'aléa dû à l'échantillon contrôle G, l'aléa dû à l'échantillon test R et celui commun aux deux échantillons, effet de l'expérience noté S.
  - ▶ Modèle :

$$\begin{aligned} G_i &= \alpha_G + \mu_{G,i} \mathbf{e}^{\eta_{S,i} + \eta_{G,i}} + \epsilon_{S,i} + \epsilon_{G,i} \\ R_i &= \alpha_R + \mu_{R,i} \mathbf{e}^{\eta_{S,i} + \eta_{R,i}} + \epsilon_{S,i} + \epsilon_{R,i} \end{aligned}$$

$$\eta_{k,i} \sim N(0, \sigma_{\eta_k}^2)$$
  
 $\epsilon_{k,i} \sim N(0, \sigma_{\epsilon_k}^2)$ 

- Modélisation de l'aléa
  - On repasse en écriture (G, R) au lieu de (A, M).
  - Trois facteurs d'aléa : l'aléa dû à l'échantillon contrôle G, l'aléa dû à l'échantillon test R et celui commun aux deux échantillons, effet de l'expérience noté S.
  - ▶ Modèle :

$$\begin{aligned} G_i &= \alpha_G + \mu_{G,i} e^{\eta_{S,i} + \eta_{G,i}} + \epsilon_{S,i} + \epsilon_{G,i} \\ R_i &= \alpha_R + \mu_{R,i} e^{\eta_{S,i} + \eta_{R,i}} + \epsilon_{S,i} + \epsilon_{R,i} \end{aligned}$$

$$egin{array}{rcl} \eta_{k,i} &\sim & \pmb{N}(\mathbf{0},\sigma_{\eta_k}^2) \ \epsilon_{k,i} &\sim & \pmb{N}(\mathbf{0},\sigma_{\epsilon_k}^2) \end{array}$$

#### Des données simulées



J. Peyre Analyse statistique des données de biopuces 19 / 45

#### Des données simulées



J. Peyre Analyse statistique des données de biopuces 19 / 45

#### Résultat pour le choix de la méthode de normalisation

 Sur les données simulées, on connaît les gènes exprimés, on peut donc mesurer la qualité d'une normalisation.

 Les simulations effectuées nous amènent à choisir une normalisation lowess.

### Détection des gènes différentiellement exprimés

#### Problématique

- But : identifier les gènes qui présentent une différence statistique significative entre deux conditions expérimentales.
- Notations : p gènes, n<sub>1</sub> biopuces condition 1, n<sub>2</sub> biopuces condition 2.
- Test d'hypothèses multiples : pour chaque gène i, on teste
  - *H*<sub>0*i*</sub> : « le gène *i* n'est pas différentiellement exprimé entre les populations 1 et 2 »

#### contre

*H*<sub>1*i*</sub> : « le gène *i* est différentiellement exprimé entre les populations 1 et 2 »

Deux éléments importants dans ce problème

- Choix de la statistique de test notée Z<sub>i</sub>, *i* indice du gène
- Règle de décision / Seuil du test Critère : FDR (False Discovery Rate)

$$Q = \begin{cases} \frac{\text{nb faux positifs}}{\text{nb découvertes}} \\ 0 & \text{si aucun gène découvert} \end{cases}$$

On définit  $FDR = \mathbb{E}(Q)$ 

Pour ces deux points plusieurs approches envisagées.

Deux éléments importants dans ce problème

- Choix de la statistique de test notée Z<sub>i</sub>, i indice du gène
- Règle de décision / Seuil du test Critère : FDR (False Discovery Rate)

 $Q = \begin{cases} \frac{\text{nb faux positifs}}{\text{nb découvertes}} \\ 0 & \text{si aucun gène découvert} \end{cases}$ On définit *FDR* = **IE**(*Q*)

Pour ces deux points plusieurs approches envisagées.

Règles de décision envisagées

• Sélection de modèle par procédure FDR

• Sélection de modèle et pénalisation (Abramovich et al. 2000 et Golubev 2002)

FDR-ondelettes

 Seuillage bayésien (Johnstone et Silverman 2002) Règles de décision envisagées

• Sélection de modèle par procédure FDR

• Sélection de modèle et pénalisation (Abramovich et al. 2000 et Golubev 2002)

FDR-ondelettes

 Seuillage bayésien (Johnstone et Silverman 2002) Règles de décision envisagées

• Sélection de modèle par procédure FDR

• Sélection de modèle et pénalisation (Abramovich et al. 2000 et Golubev 2002)

FDR-ondelettes

 Seuillage bayésien (Johnstone et Silverman 2002)

#### Sélection de modèle par procédure FDR (1)

Le modèle que l'on cherche à sélectionner est celui qui nous donne la liste des gènes différentiellement exprimés. On estime l'ensemble  $I_1$  des indices de ces gènes par un ensemble  $\hat{I}$ .

- On suppose qu'on a les p-valeurs π<sub>i</sub> où *i* désigne l'indice du gène.
- On les range par ordre croissant

$$\pi_{(1)} \leq \ldots \leq \pi_{(p)}$$

- On calcule  $k = \max\{i \mid \pi_{(i)} \leq \frac{i}{p}q\}$  (q =seuil)
- On rejette les hypothèses H<sub>0(j)</sub> pour tout j ∈ {1,...,k}.
   Si un tel k n'existe pas, on ne rejette aucune hypothèse *i.e.* aucun gène n'est détecté.

#### Consistance de la procédure

Hypothèses (HT) sur la statistique de test Z<sub>i</sub> :

$$Z_i - \mu_i \xrightarrow[n \to +\infty]{\mathcal{L}} \mathcal{N}(0, 1)$$

pour une suite  $\mu_i$ , dépendante de *n*, telle que : (a)  $\limsup_{n \to +\infty} |\mu_i| = 0 \quad \forall i \notin I_1$ (b)  $\liminf_{n \to +\infty} \frac{|\mu_i|}{b_n} > 1 \quad \forall i \in I_1$  pour une suite  $b_n$  telle que  $b_n \xrightarrow[n \to +\infty]{} +\infty$ 

#### Proposition - Consistance de la procédure FDR

1

Si *(HT)* est vraie et si  $q_n \xrightarrow[n \to +\infty]{} 0$  satisfait  $\forall j \in I_1$ ,  $\lim_{n \to +\infty} \frac{1 - \Phi(|\mu_j|)}{q_n} = 0$ Alors :

$$\lim_{n\to+\infty} \mathbb{P}(\hat{I}=I_1)=1$$

#### FDR-ondelettes (1)

- Idée : tenir compte du caractère creux des données et s'approcher de l'hypothèse d'indépendance pour rendre la procédure FDR efficace.
- Principe :
  - utiliser une transformation en ondelettes sur la statistique de test pour décorréler les données
  - faire un seuillage des coefficients d'ondelettes pour réduire le nombre d'hypothèses à tester (p\* hypothèses)
  - appliquer une méthode FDR sur les p\* statistiques de test restantes
- Inconvénient : il faut avoir *p* proche d'une puissance de 2.

#### FDR-ondelettes (2)

statistique de test

après seuillage dur



*Eset 12* - Reconstruction de la statistique de test (en val. abs.) selon le type de seuillage des coefficients d'ondelettes utilisé

#### FDR-ondelettes (3)

*Eset 12 :* jeu de données "artificiel" où 16 gènes connus sont différentiellement exprimés

 $p = 12\ 626, \ n_1 = n_2 = 12$ 

Remarque : on se limite à  $p' = 8192 = 2^{14}$ 

Seuillage ondelettes	Nb détectés	Nb vrai diff.	FDR obs.
Aucun seuillage	23	15	0.35
Seuillage dur	10	8	0.20
Seuillage doux	5	4	0.20
Seuillage bayésien	20	14	0.30

#### Résultats sur Eset12

 $p = 12626, n_1 = n_2 = 12$ 

Méthode	Nb détectés	Nb vrai diff.	FDR obs.
FDR BH	23	15	0.348
FDR BY	19	14	0.263
Pen. Abramovich 1	30	15	0.500
Pen. Cons. Golubev	20	14	0.300
Subst. Golubev	23	15	0.348
Ebayes Cauchy	25	15	0.400

#### Résultats sur des données de l'Institut Curie

Fortes doses d'irradiation (200 Gy) contre faibles doses (entre 7.5  $\mu$ Gy et 36.2 Gy). p = 6 327,  $n_1 = 24$ ,  $n_2 = 10$ 

Méthode	Nb gènes détectés
FDR BH	2307
FDR BY	1128
Pen. Abramovich 1	2379
Pen. Cons. Golubev	6327
Subst. Golubev	2082
Ebayes Cauchy	6327
Ebayes Laplace	6327

## Réduction de dimension et classification supervisée

avec Sophie Lambert-Lacroix

#### Problématique

- On dispose de n couples indépendants (Y<sub>i</sub>, X<sub>i</sub>) de même loi que (Y, X)
  - Y<sub>i</sub> variable réponse binaire. Par exemple : cancer ou pas cancer
  - X<sub>i</sub> variable p-dimensionnelle. X<sub>i</sub> correspond au vecteur du profil d'expression génétique de l'individu i.
- Objectif : faire de la classification supervisée
   *i.e.* pouvoir prédire la classe Y<sub>i</sub> en fonction de X<sub>i</sub>.
- La difficulté : *n* << *p*

On s'intéresse aux méthodes de réduction de dimension.

#### Le cadre : les Modèles Linéaires Généralisés (GLM)

La loi conditionnelle de *Y* sachant *X* est supposée appartenir à la famille des lois exponentielles, de densité conditionnelle donnée par

$$\exp\left(\frac{y^{T}\eta(x) - b(\eta(x))}{\phi} + c(y,\phi)\right).$$
(1)

Les fonctions *b*, *c* et le paramètre de dispersion  $\phi > 0$  sont connus.

Soit  $g : \mathbb{R} \to \mathbb{R}$  une fonction inversible, spécifiant la relation entre le prédicteur  $\eta$  et la fonction de régression  $\mu$  (*i.e.* l'espérance conditionnelle  $\mu(x) = \mathbb{E}[Y|X = x]$ ) selon la relation

$$\eta = \boldsymbol{g}(\mu).$$

g est appelée la fonction de lien canonique.

On a : 
$$Y = \mu(X) + \epsilon$$
.

#### Modèle de réduction de dimension (1)

• Pour réduire la dimension, on projette *X* sur un espace vectoriel engendré par les covariables et on ajuste une courbe non paramétrique de ces combinaisons linéaires

$$Y = \tilde{\mu}(B^T X) + \epsilon$$
,  $\mathbb{E}[\epsilon | X] = 0 \ p.s.$ 

où  $B \in \mathcal{M}(p, \kappa)$  avec  $\kappa$  le nombre de combinaisons linéaires conservées

#### Modèle de réduction de dimension (1)

• Pour réduire la dimension, on projette *X* sur un espace vectoriel engendré par les covariables et on ajuste une courbe non paramétrique de ces combinaisons linéaires

$$Y = \tilde{\mu}(B^T X) + \epsilon$$
,  $\mathbb{E}[\epsilon | X] = 0 \ p.s.$ 

où  $B \in \mathcal{M}(p, \kappa)$  avec  $\kappa$  le nombre de combinaisons linéaires conservées

• Modèles en indice simple :  $\kappa = 1$ , on note  $B = \beta$ 

Modèle de réduction de dimension (2)

• Par définition des modèles linéaires généralisés, on avait

$$Y = \mu(X) + \epsilon.$$

Modèles en indice simple :  $\exists \beta \in \mathbb{R}^{p}$  et  $\tilde{\mu} : \mathbb{R} \mapsto \mathbb{R}$  tel que  $\mu(X) = \tilde{\mu}(\beta^{T}X)$ .

 β défini à un facteur d'échelle et un facteur de signe près, on pose β = E[∇μ(X)], en effet on a :

$$\mathbb{E}[\nabla \mu(\boldsymbol{X})] = \mathbb{E}\left[\nabla \{\tilde{\mu}(\beta^{T}\boldsymbol{X})\}\right] = \mathbb{E}\left[\nabla \tilde{\mu}(\beta^{T}\boldsymbol{X})\right]\beta = \boldsymbol{c}\beta.$$

#### Approche GSIM

- Objectif : estimer β (tel qu'on l'a fixé par convention) et *η* = g(μ).
- Remarque :

$$\beta = \mathbb{E}[\nabla \mu(X)] \\ \mu = g^{-1}(\eta)$$
 \} \Rightarrow \beta = \mathbb{E} \left[ (g^{-1})'(\eta(X)) \nabla \eta(X) \right]. \

Idée : estimer η et ∇η par polynômes locaux à partir de la fonction de vraisemblance conditionnelle (1).
 On pose alors :

$$\hat{\beta} = \frac{1}{n} \sum_{i=1}^{n} (g^{-1})'(\hat{\eta}(X_i)) \widehat{\nabla \eta}(X_i).$$

On régresse  $Y_i$  sur  $\hat{\beta}^T X_i$  par polynômes locaux pour obtenir  $\hat{\tilde{\eta}}$  et  $\hat{\mu}(x) = g^{-1}(\hat{\tilde{\eta}}(\hat{\beta}^T x))$ .

#### GSIM : algorithme

Étape A : Pour  $j = 1, \ldots, n$ , calculer

$$\hat{\eta}(X_j) = \widehat{a}_j \in \mathbb{R}, \quad \widehat{\nabla \eta}(X_j) = \underline{\widehat{b}}_j \in \mathbb{R}^p,$$

obtenus en maximisant

$$\sum_{i=1}^{n} \mathcal{L} \left( a_{j} + \underline{b}_{j}(X_{i} - X_{j}), Y_{i} \right) \mathcal{K}_{\mathcal{H}}^{p}(X_{i} - X_{j}),$$

comme fonction de  $a_j$  et  $\underline{b}_j$ . Poser

$$\hat{\beta} = \frac{1}{n} \sum_{i=1}^{n} (g^{-1})'(\hat{\eta}(X_i)) \widehat{\nabla \eta}(X_i).$$

Étape B : Déterminer  $\widehat{\eta}(x) = \widehat{a_0}$  en maximisant

$$\sum_{i=1}^{n} \mathcal{L}\left(a_{0}+b_{0}\hat{\beta}^{T}(X_{i}-x), Y_{i}\right) K_{h_{B}}^{1}\left(\hat{\beta}^{T}(X_{i}-x)\right),$$

comme fonction de  $a_0$  et  $b_0$ .

#### GSIM : problèmes de résolution

IRLS : Iterative Reweighted Least Squares. Dans le cadre des modèles de Bernoulli, on a

gradient critère = 
$$Z^T W_k [Y - \Pi] \approx 0$$
.

Z de rang plein en colonnes  $ightarrow Y = \Pi = e^{\eta}/(1 + e^{\eta})$  et donc

$$\eta(X_i) = \ln(Y_i) - \ln(1 - Y_i) = +/-\infty !!!$$

Pénalité de type Ridge :

$$\sum_{i=1}^{n} \mathcal{L} \left( a_{j} + \underline{b}_{j}(X_{i} - X_{j}), Y_{i} \right) K_{H}^{p}(X_{i} - X_{j}) - \frac{1}{2} \lambda \underline{b}_{j}^{T} \Sigma^{2} \underline{b}_{j}$$

où  $\Sigma^2$  = matrice de variance empirique de *X*.

#### GSIM : problèmes de résolution

IRLS : Iterative Reweighted Least Squares. Dans le cadre des modèles de Bernoulli, on a

gradient critère = 
$$Z^T W_k [Y - \Pi] \approx 0$$
.

Z de rang plein en colonnes  $ightarrow Y = \Pi = e^{\eta}/(1 + e^{\eta})$  et donc

$$\eta(X_i) = \ln(Y_i) - \ln(1 - Y_i) = +/-\infty !!!$$

Pénalité de type Ridge :

$$\sum_{i=1}^{n} \mathcal{L} \left( a_{j} + \underline{b}_{j}(X_{i} - X_{j}), Y_{i} \right) \mathcal{K}_{H}^{p}(X_{i} - X_{j}) - \frac{1}{2} \lambda \underline{b}_{j}^{T} \Sigma^{2} \underline{b}_{j}$$

où  $\Sigma^2$  = matrice de variance empirique de *X*. Inconvénient : choisir le paramètre de régularisation  $\lambda$ .

#### $GSIM_{\lambda}$ : paramètres et choix d'implantation

- Etape A :
  - choix des noyaux
  - $\rightarrow$  noyau produit gaussien
    - matrice  $H = h_A Id_p$  (stand. en colonnes,  $\Sigma^2 = Id_p$ )
    - paramètre de régularisation  $\lambda$
  - → choisis simultanément par validation croisée
- Etape B :
  - noyau unidimensionnel gaussien
  - fenêtre de lissage h<sub>B</sub> choisie par "plug-in" (Fan et Gijbels 1996)

#### Méthodes de comparaison

- Méthodes simples : kNN, DLDA et DQDA
- Méthode *rOPG* (*Xia* et al. 2002) : méthode d'estimation d'un espace de réduction de dimension.
  - Correspond à l'étape A de GSIM mais avec un critère de moindres carrés à la place d'un critère de vraisemblance.
  - ► Comme pour *GSIM*, on ajoute une pénalité de type Ridge.
  - Appliquée dans les mêmes conditions que GSIM<sub>λ</sub> : fenêtre à l'étape A et paramètre de régularisation λ choisis par validation croisée et étape B identique à GSIM<sub>λ</sub>.

#### Application aux données de biopuces : Colon

- 62 profils d'expression dont 40 tissus tumoraux et 22 tissus sains. On a p = 2000 gènes
- Méthode de test : 100 subdivisions aléatoires en
  - un ensemble d'apprentissage
     41 individus soit 2/3 de la population
  - un ensemble de test
     21 individus soit 1/3 de la population
- Prétraitement préalable nous amène à  $\approx$  1200 gènes

	DLDA	DQDA	KNN	$\texttt{rOPG}_{\lambda}$	$\texttt{GSIM}_{\lambda}$
moy	0.144	0.154	0.204	0.153	0.148
std	0.057	0.064	0.071	0.060	0.056

Colon. Etude resampling : moyenne et écart-type du taux d'erreur dans le fichier test.

#### Conclusion

 un modèle de simulation de données qui semble raisonnable

 des méthodes originales de détection de gènes différentiellement exprimés

• une méthode de réduction de dimension intéressante au niveau pratique et théorique

#### Perspectives

- développer le modèle de simulation pour le rendre plus général
- combiner plusieurs classifieurs
- extension au cas multiclasse
- utiliser  $\hat{\beta}$  pour faire de la sélection de gènes

#### Merci pour votre attention.

### Application aux données de biopuces : *Leukemia multiclasse*

#### • 72 profils d'expression dont

- 47 tissus leucémie ALL (38 type B, 9 type T)
- 25 tissus leucémie AML

#### • 7129 gènes avant prétraitement

	DLDA	DQDA	KNN	$\texttt{GSIM}_{\lambda}$
moy	0.039	0.046	0.055	0.025
std	0.037	0.039	0.036	0.026