Complément au guide d'utilisation de ${f R}$ concernant le modèle linéaire

Marie Laure Delignette-Muller

5 janvier 2024

Ce guide est un complément au guide de base d'utilisation de R (https://biostatistique.vetagro-sup.fr/guideRM1.pdf).

Table des matières

1	Rég	ression linéaire simple	
	1.1	Estimation des moindres carrés	
	1.2	Analyse des résidus	
	1.3	Inférence	
	1.4	Cas particulier du modèle avec ordonnée à l'origine nulle	
2	Rég	ression linéaire multiple	
	2.1	Estimation des moindres carrés	
	2.2	Analyse des résidus	
	2.3	Analyse des données influentes	
	$^{2.4}$	Inférence	
	2.5	Cas particulier du modèle polynomial	
3	Comparaison de modèles et sélection de variables		
	3.1	Test F des modèles emboîtés	
	3.2	Critères d'information	
	3.3	Méthodes de sélection automatique de variables	
4	Lor	sque certaines variables explicatives sont qualitatives	
	4.1	Analyse de variance à 1 facteur	
	4.2	Analyse de variance à 2 facteurs	
	4.3	Analyse de covariance	

1 Régression linéaire simple

1.1 Estimation des moindres carrés

Les données seront importées sous la forme d'un tableau contenant les deux colonnes correspondant à la variable de contrôle (Tcoeur dans cet exemple), et à la variable observée (log10Nsurv dans cet exemple).

```
d <- read.table("cuissonsteaks.txt", header = TRUE, stringsAsFactors = TRUE)
str(d)

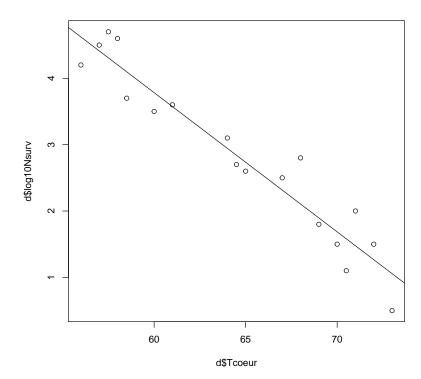
## 'data.frame': 18 obs. of 2 variables:
## $ Tcoeur : num 56 57 57.5 58 58.5 60 61 64 64.5 65 ...
## $ log10Nsurv: num 4.2 4.5 4.7 4.6 3.7 3.5 3.6 3.1 2.7 2.6 ...</pre>
```

L'ajustement d'un modèle linéaire aux données par régression peut être réalisé à l'aide de la fonction lm() (pour "linear model"). Il convient de lui mettre en argument la formule du modèle, composée du nom de la variable observée, suivi du signe \sim et du nom de la variable de contrôle :

```
m <- lm(log10Nsurv ~ Tcoeur, data = d)</pre>
summary(m)
##
## Call:
## lm(formula = log10Nsurv ~ Tcoeur, data = d)
##
## Residuals:
##
     Min
             1Q Median
                             30
                                     Max
## -0.5568 -0.2589 -0.0346 0.2213 0.6946
##
## Coefficients:
##
    Estimate Std. Error t value Pr(>|t|)
## (Intercept) 16.3667 1.0181
                                   16.1 2.7e-11
## Tcoeur
              -0.2097
                          0.0157
                                   -13.3 4.3e-10
## Residual standard error: 0.373 on 16 degrees of freedom
## Multiple R-squared: 0.918, Adjusted R-squared: 0.912
## F-statistic: 178 on 1 and 16 DF, p-value: 4.34e-10
```

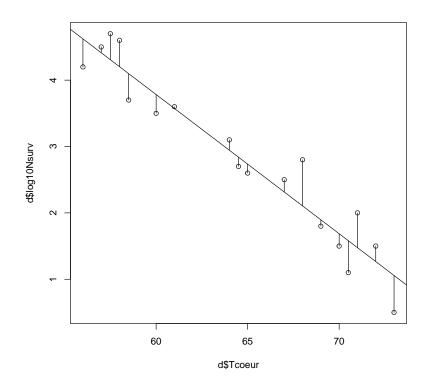
Les données peuvent être représentées sous forme de diagramme de dispersion (ou nuage de points) avec la fonction plot en indiquant bien la variable contrôlée comme premier argument. On peut y ajouter la droite ajustée à l'aide de la fonction abline comme ci-dessous.

```
plot(d$Tcoeur,d$log10Nsurv)
abline(m)
```



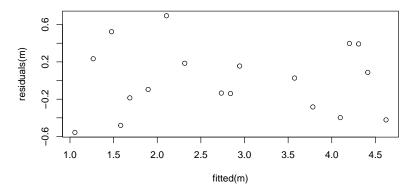
On peut ajouter à ce graphe des segments matérialisant les écarts au modèle, ou résidus, ceux dont la somme des carrés est minimisée.

```
plot(d$Tcoeur, d$log10Nsurv)
abline(m)
segments(d$Tcoeur, fitted(m), d$Tcoeur, d$log10Nsurv)
```



1.2 Analyse des résidus

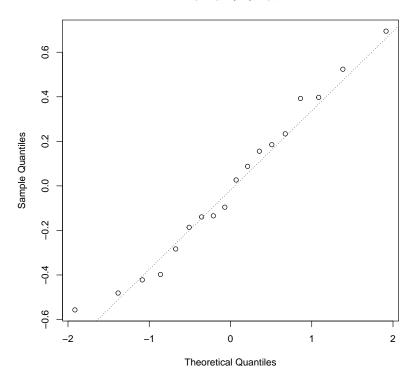
Pour encore mieux visualiser les résidus afin de vérifier les conditions d'utilisation de la régression linéaire, il est d'usage de représenter les résidus en fonction des valeurs prédites par le modèle.



Il est fort utile pour vérifier la normalité des résidus de représenter leurs quantiles en fonction des quantiles d'une loi normale.

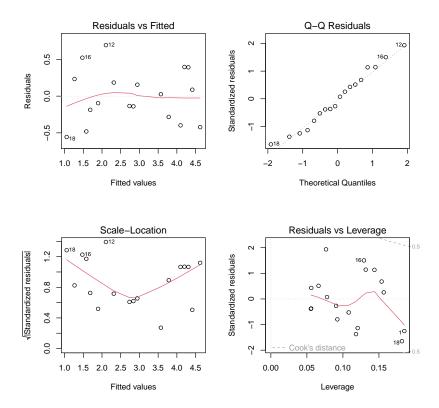
```
qqnorm(residuals(m))
qqline(residuals(m), lty = 3)
```





Si on applique la fonction plot à l'objet créé par la fonction lm() il propose automatiquement 4 graphes de résidus dont les deux premiers correspondant à peu près à ceux présentés ci-dessus. Le troisième permet de mettre en évidence une éventuelle hétéroscédasticité (amplitude des résidus en fonction de la valeur prédite : si la variance est constante la ligne rouge est proche de l'horizontale) et le dernier permet de voir à quel point les données extrêmes sont influentes (si des points extrêmes sortent des contours des distances de Cook en haut ou en bas à droite, c'est qu'ils sont très influents - pas le cas du tout ici).

```
par(mfrow = c(2,2))
plot(m)
```



On peut éventuellement en complément réaliser sur les résidus le test de normalité de Shapiro-Wilk, tout en gardant à l'esprit que ce test ne peut à lui seul ni valider les hypothèses de normalité des résidus (par manque de puissance en cas d'effectif petit) ni invalider l'utilisation du modèle gaussien (excès de puissance en cas d'effectif très élevé).

```
shapiro.test(residuals(m))

##

## Shapiro-Wilk normality test

##

## data: residuals(m)

## W = 1, p-value = 0.8
```

1.3 Inférence

Si l'on souhaite accéder aux seuls coefficients du modèle ajusté, on peut utiliser la fonction coef. De plus la fonction confint donne accès directement aux intervalles de confiance sur ces coefficients.

```
coef(m)
## (Intercept) Tcoeur
## 16.37 -0.21

confint(m)
## 2.5 % 97.5 %
## (Intercept) 14.208 18.525
## Tcoeur -0.243 -0.176
```

La fonction predict peut être utilisée pour prédire la variable dépendante pour une ou une série de valeurs de la variables explicative. Elle permet aussi de calculer les intervalles de confiance ou de prédiction associés à ces prédictions.

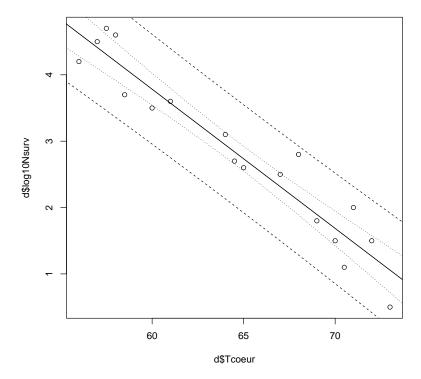
```
## fit lwr upr
## 1 3.78 3.54 4.02
## 2 2.73 2.55 2.92
## 3 1.69 1.43 1.95

predict(m, data.frame(Tcoeur = c(60, 65, 70)), interval = "prediction")

## fit lwr upr
## 1 3.78 2.956 4.61
## 2 2.73 1.921 3.55
## 3 1.69 0.853 2.52
```

Dans cet exemple on peut représenter les bandes de confiance associées à ces deux types d'intervalles en utilisant le code suivant.

```
val.des.x <- data.frame(Tcoeur = seq(from = 50, to = 75, by = 1))
ipred <- predict(m, val.des.x, interval = "prediction")
iconf <- predict(m, val.des.x, interval = "confidence")
plot(d$Tcoeur, d$log10Nsurv)
matlines(val.des.x, ipred, lty = c(1, 2, 2), col = "black")
matlines(val.des.x, iconf, lty = c(1, 3, 3), col = "black")</pre>
```



1.4 Cas particulier du modèle avec ordonnée à l'origine nulle

Dans certains cas on souhaite forcer la droite à passer par l'origine, c'est-à-dire fixer a priori l'ordonnée à l'origine à 0. Il convient d'utiliser le code suivant :

```
lm(y ~ x - 1, data = nomdujeudedonnees)
```

2 Régression linéaire multiple

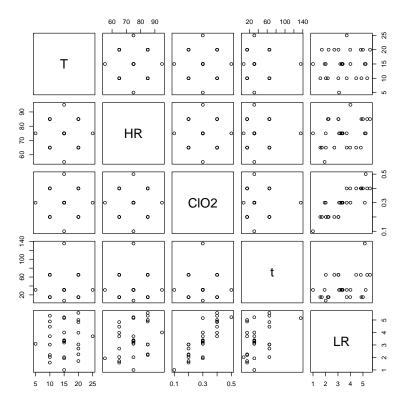
2.1 Estimation des moindres carrés

Les données seront importées sous la forme d'un tableau contenant plusieurs colonnes correspondant aux variables explicatives et à la variable observée.

```
d <- read.table("han2001.txt", header = TRUE, stringsAsFactors = TRUE)</pre>
str(d)
##
  'data.frame': 29 obs. of 5 variables:
##
          : int
                 10 20 10 20 10 20 10 20 10 20 ...
                 65 65 85 85 65 65 85 85 65 65 ...
##
         : int
##
    $ ClO2: num
                 0.2 0.2 0.2 0.2 0.4 0.4 0.4 0.4 0.2 0.2 ...
                 15 15 15 15 15 15 15 15 65 65 ...
          : num
   $ LR : num 1.59 1.71 2.19 2.25 3.7 3.98 4.88 5 2.03 2.71 ...
```

Il peut être intéressant, avant d'entamer la régression linéaire, notamment lorsque l'on dispose d'un grand nombre de variables potentiellement explicatives, d'utiliser la fonction pairs pour visualiser toutes les corrélations 2 à 2 entre les variables du jeu de données, notamment pour détecter d'éventuelles corrélations entre variables explicatives qui pourraient poser problème.

pairs(d)



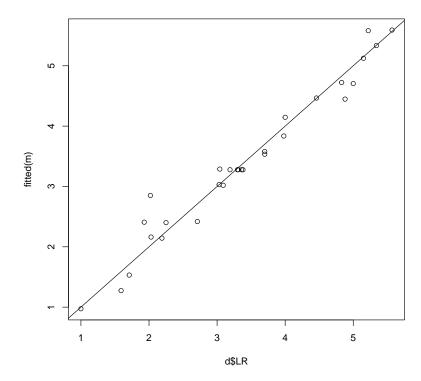
L'ajustement d'un modèle linéaire aux données par régression est réalisé comme en régression simple :

```
m \leftarrow lm(LR \sim T + HR + Clo2 + t, data = d)
summary(m)
##
##
  Call:
   lm(formula = LR \sim T + HR + Clo2 + t, data = d)
##
##
   Residuals:
##
       Min
                                   30
                                          Max
                 1 Q
                     Median
   -0.8313 -0.0872 0.0269
                             0.1215
                                      0.4323
##
##
##
   Coefficients:
##
                Estimate Std. Error t value Pr(>|t|)
##
   (Intercept) -4.37830
                             0.48624
                                        -9.00
                                                3.7e-09
##
   Τ
                 0.02575
                             0.01110
                                         2.32
                                                  0.029
##
  HR
                 0.04346
                             0.00555
                                         7.83
                                                4.6e-08
##
  C102
                11.52083
                             0.55483
                                        20.76
                                                < 2e-16
##
                 0.01775
                             0.00188
                                         9.45
                                                1.5e-09
   t
##
```

```
## Residual standard error: 0.272 on 24 degrees of freedom
## Multiple R-squared: 0.961, Adjusted R-squared: 0.954
## F-statistic: 147 on 4 and 24 DF, p-value: <2e-16</pre>
```

Il n'est plus possible de faire un graphe d'ajustement sous forme de droite en régression multiple. Dans certains cas il peut être intéressant de faire un nuage de points avec les données prédites en fonction des données observées et d'y ajouter la bissectrice (y = x).

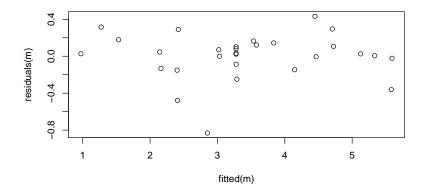
```
plot(fitted(m) ~ d$LR)
abline(a = 0, b = 1)
```



2.2 Analyse des résidus

Comme en régression simple on peut représenter les résidus en fonction des valeurs prédites.

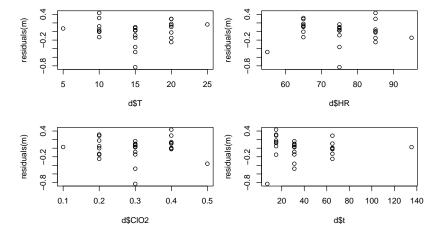
```
plot(residuals(m) ~ fitted(m))
```



En complément il peut être intéressant de représenter toutes les résidus en fonction de chaque variable explicative.

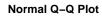
```
par(mfrow=c(2, 2))
par(mar=c(5, 4, 1, 1))
```

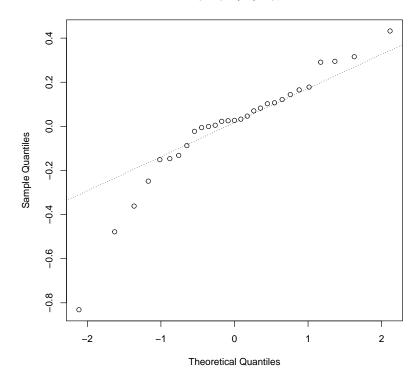
```
plot(residuals(m) ~ d$T)
plot(residuals(m) ~ d$HR)
plot(residuals(m) ~ d$C102)
plot(residuals(m) ~ d$t)
```



Le diagramme Quantile-Quantile des résidus (et éventuellement le test de leur normalité avec toutes les réserves décrites précédemment) peut aussi être réalisé comme en régression simple.

```
qqnorm(residuals(m))
qqline(residuals(m), lty = 3)
```

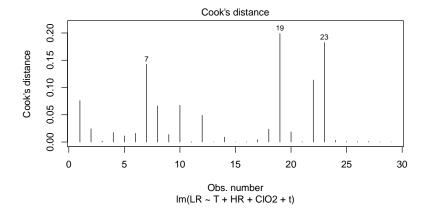




2.3 Analyse des données influentes

Le graphe des distances de Cook permettant d'évaluer l'influence de chaque observation sur l'ensemble des valeurs prédites par le modèle peut être réalisé de la fonçon suivante.

```
plot(m, which = 4)
```



2.4 Inférence

Comme en régression simple on peut accéder aux coefficients du modèle ajusté et aux intervalles de confiance sur ces coefficients.

```
coef(m)
##
  (Intercept)
                          Τ
                                      HR.
                                                 C102
                                                                 t.
##
       -4.3783
                     0.0257
                                  0.0435
                                              11.5208
                                                           0.0177
confint(m)
                   2.5 % 97.5 %
##
##
  (Intercept) -5.38184 -3.3747
                 0.00285 0.0487
## T
## HR
                 0.03201 0.0549
## C102
                10.37571 12.6660
##
                 0.01387 0.0216
```

On peut aussi obtenir des valeurs prédites avec les deux types d'intervalles associés.

```
predict(m,data.frame(T = 15, HR = 70, Cl02 = 0.4, t = 50))

##    1
## 4.55

predict(m,data.frame(T = 15, HR = 70, Cl02 = 0.4, t = 50), interval = "confidence")

##    fit lwr upr
## 1 4.55 4.38 4.72

predict(m,data.frame(T = 15, HR = 70, Cl02 = 0.4, t = 50), interval = "prediction")

##    fit lwr upr
##    1 4.55 3.96 5.13
```

2.5 Cas particulier du modèle polynomial

Un modèle polynomial est un modèle linéaire que l'on peut spécifier très facilement avec R. Voici l'exemple de l'ajustement d'un modèle quadratique (polynomial d'ordre 2) sur le logarithme népérien de la variable lag en fonction des variables explicatives T1 et T2.

```
dlag <- read.table("lagT1T2.txt", header = TRUE, stringsAsFactors = TRUE)
str(dlag)

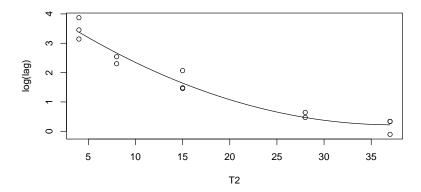
## 'data.frame': 13 obs. of 3 variables:
## $ T1 : int 4 4 4 4 4 15 15 15 15 15 ...
## $ T2 : int 4 8 15 28 37 4 8 15 28 37 ...
## $ lag: num 23.2 10 4.4 1.9 1.4 31.6 12.7 4.3 1.6 1.4 ...</pre>
```

```
mlag < -lm(log(lag) \sim T1 + T2 + T1:T2 + I(T1^2) + I(T2^2), data = dlag)
summary(mlag)
##
## Call:
## lm(formula = log(lag) \sim T1 + T2 + T1:T2 + I(T1^2) + I(T2^2),
##
      data = dlag)
##
## Residuals:
##
                                   3Q
      Min
                 1 Q
                     Median
  -0.14817 -0.07970 -0.00742 0.09456 0.13862
##
## Coefficients:
##
               Estimate Std. Error t value Pr(>|t|)
  (Intercept) 3.683325 0.157468
                                    23.39 6.6e-08
##
## T1
               0.027355
                         0.013899
                                     1.97
                                           0.08973
## T2
              -0.191449 0.014929 -12.82 4.1e-06
## I(T1^2)
               0.000118 0.000313
                                    0.38 0.71620
## I(T2^2)
               0.002852 0.000350
                                      8.16 8.0e-05
## T1:T2
              -0.001260
                         0.000222
                                     -5.68 0.00075
##
## Residual standard error: 0.132 on 7 degrees of freedom
## Multiple R-squared: 0.994, Adjusted R-squared:
## F-statistic: 236 on 5 and 7 DF, p-value: 1.21e-07
```

Là encore il est difficile de faire un graphe d'ajustement simple mais on analyse les résidus comme pour tout autre modèle linéaire.

Dans le cas d'un modèle polynomial avec une seule variable explicative, on peut tracer le polynome avec les données observées en utilisant la fonction predict comme ci-dessous.

```
msansT1 <- lm(log(lag) ~ T2 + I(T2^2), data = dlag)
# on fait une séquence de valeurs de T2 dans le domaine étudié
T2forplot <- seq(min(dlag$T2), max(dlag$T2), length.out = 100)
# on calcule les valeurs de lag en log associées, prédites par le modèle
Llagpred <- predict(msansT1, newdata = data.frame(T2 = T2forplot))
# et on trace les données et le modèle
plot(log(lag) ~ T2, data = dlag)
lines(T2forplot, Llagpred)</pre>
```



3 Comparaison de modèles et sélection de variables

3.1 Test F des modèles emboîtés

La fonction anova permet très simplement de réaliser le test F des modèles emboîtés.

```
mcomplet \leftarrow lm(LR \sim T + HR + Clo2 + t, data = d)
```

```
msimplifie <- lm(LR ~ HR + Cl02 + t, data = d)
anova(msimplifie, mcomplet)

## Analysis of Variance Table
##
## Model 1: LR ~ HR + Cl02 + t
## Model 2: LR ~ T + HR + Cl02 + t
## Res.Df RSS Df Sum of Sq F Pr(>F)
## 1 25 2.17
## 2 24 1.77 1 0.398 5.38 0.029
```

3.2 Critères d'information

La fonction AIC permet de calculer l'AIC (critère d'information d'Akaïké) d'un ou plusieurs modèles.

```
## df AIC
## msimplifie 5 17.1
## mcomplet 6 13.3
```

Elle permet aussi de calculer le **BIC** (critère d'information de Schwarz), en changeant comme ci-dessous l'argument k.

```
AIC(msimplifie, mcomplet, k = log(nrow(d)))

## df AIC

## msimplifie 5 24.0

## mcomplet 6 21.5
```

Il existe aussi une fonction spécifique que l'on peut utiliser directement pour calculer le BIC:

```
## df BIC
## msimplifie 5 24.0
## mcomplet 6 21.5
```

Pour calculer l'**AICc** (AIC corrigé), on peut en théorie aussi utiliser l'argument k de la fonction AIC, mais comme la correction à faire va dépendre du nombre de paramètre, on ne pourra pas faire facilement de la sélection automatique de modèles (cf. partie suivante) en utilisant cet argument. Il sera donc plus simple d'utiliser des fonctions spécifiques comme on en trouve par exemple dans le package **MuMIn**.

3.3 Méthodes de sélection automatique de variables

La fonction step met en oeuvre une méthode de sélection automatique de variables sur la base de l'AIC et renvoit le modèle sélectionné. Elle permet de faire de la sélection

- descendante (avec l'argument direction = "backward")
- ascendante (avec l'argument direction = "forward")
- bidirectionnelle (avec l'argument direction = "both")

Voyons sur un exemple comment les mettre en oeuvre.

Par défaut si on lui donne un modèle complet, une **sélection descendante** est appliquée. Dans cet exemple le modèle complet est retenu.

```
## - t 1 6.6 8.4 -28.0
## - ClO2 1
                31.9 33.6 12.3
##
## Call:
## lm(formula = LR \sim T + HR + Clo2 + t, data = d)
## Coefficients:
## (Intercept)
                       T
                                   HR.
                                             C102
                                                            t
                                          11.5208 0.0177
     -4.3783
                 0.0257
                               0.0435
##
# code équivalent
# (mselectAIC <- step(m, direction = "backward"))
```

Le BIC peut être utilisé dans la sélection en modifiant l'argument k de la fonction step comme précédemment dans la fonction AIC. Dans cet exemple cela aboutit à la même sélection de modèle, ce qui n'est bien entendu pas systématique, le BIC ayant généralement tendance à sélectionner des modèles plus parcimonieux (avec moins de variables) que l'AIC.

```
mselectBIC <- step(m, k = log(nrow(d)))</pre>
## Start: AIC=-64.2
## LR ^{\sim} T + HR + ClO2 + t
##
##
        Df Sum of Sq RSS AIC
## <none>
                       1.8 -64.2
## - T
         1
                 0.4 2.2 -61.7
## - HR 1
                  4.5 6.3 -30.8
                  6.6 8.4 -22.5
         1
## - t
## - C102 1
                 31.9 33.6 17.8
mselectBIC
##
## Call:
## lm(formula = LR \sim T + HR + Clo2 + t, data = d)
##
## Coefficients:
## (Intercept)
                         Τ
                                     HR.
                                                 C102
                                                                 t
   -4.3783
                    0.0257
                                 0.0435
                                             11.5208
                                                            0.0177
```

Pour faire une sélection ascendante ou une sélection bidirectionnelle avec la fonction step, il faut indiquer le modèle de départ (le plus simple) comme premier argument ET la formule du modèle le plus complexe envisagé dans l'argument scope.

Voici un exemple de **sélection ascendante** basée sur l'AIC.

```
mdepart \leftarrow lm(LR \sim 1, data = d)
(mselect.AIC.asc <- step(mdepart, scope = LR ~ T + HR + C102 + t, direction = "forward"))
## Start: AIC=14.8
## LR ~ 1
##
##
        Df Sum of Sq RSS
## + ClO2 1 31.9 13.3 -18.6
## + t 1
                6.6 38.6 12.3
## + HR 1
                4.5 40.6 13.8
## <none>
                   45.2 14.8
               0.4 44.8 16.6
## + T
        1
##
## Step: AIC=-18.6
## LR ~ C102
##
##
       Df Sum of Sq RSS AIC
        1 6.60 6.70 -36.5
## + t
## + HR 1
               4.53 8.77 -28.7
         13.31 -18.6
## <none>
```

```
## + T 1 0.40 12.91 -17.5
##
## Step: AIC=-36.5
## LR ~ ClO2 + t
##
        Df Sum of Sq RSS AIC
## + HR 1 4.53 2.17 -67.2
## <none> 6.70 -36.5
## + T 1 0.40 6.31 -36.2
##
## Step: AIC=-67.2
## LR \sim ClO2 + t + HR
##
## Df Sum of Sq RSS AIC
## + T 1 0.398 1.77 -71.0
## <none>
                    2.17 -67.2
##
## Step: AIC=-71
## LR \sim ClO2 + t + HR + T
##
## Call:
## lm(formula = LR \sim C102 + t + HR + T, data = d)
## Coefficients:
## (Intercept)
                    C102
                                                 HR
## -4.3783 11.5208
                           0.0177 0.0435 0.0258
```

Voici un exemple de **sélection bidirectionnelle** basée sur l'AIC.

```
mdepart \leftarrow lm(LR \sim 1, data = d)
(mselect.AIC.both <- step(mdepart, scope = LR ~ T + HR + ClO2 + t, direction = "both"))</pre>
## Start: AIC=14.8
## LR ~ 1
##
## Df Sum of Sq RSS AIC
## + ClO2 1 31.9 13.3 -18.6
## + t 1
               6.6 38.6 12.3
## + HR 1
                4.5 40.6 13.8
## <none>
                 45.2 14.8
        1
               0.4 44.8 16.6
## + T
##
## Step: AIC=-18.6
## LR ~ ClO2
##
       Df Sum of Sq RSS AIC
## + t
        1 6.6 6.7 -36.5
## + HR 1
                4.5 8.8 -28.7
                 13.3 -18.6
## <none>
## + T 1
               0.4 12.9 -17.5
              31.9 45.2 14.8
## - ClO2 1
##
## Step: AIC=-36.5
## LR \sim ClO2 + t
       Df Sum of Sq RSS AIC
## + HR 1 4.5 2.2 -67.2
## <none> 6.7 -36.5
## + T 1 0.4 6.3 -36.2
## - t 1 6.6 13.3 -18.6
## - ClO2 1
               31.9 38.6 12.3
## Step: AIC=-67.2
## LR ^{\sim} ClO2 + t + HR
```

```
##
          Df Sum of Sq RSS
##
                              ATC
                  0.4 1.8 -71.0
                        2.2 - 67.2
## <none>
                   4.5 6.7 -36.5
## - HR
          1
## - t
          1
                   6.6 8.8 -28.7
##
  - ClO2 1
                  31.9 34.0
##
## Step: AIC=-71
## LR \sim ClO2 + t + HR + T
##
          Df Sum of Sq RSS
                              AIC
                        1.8 -71.0
## <none>
## - T
                   0.4 2.2 -67.2
## - HR
          1
                   4.5 6.3 -36.2
## - t
          1
                   6.6 8.4 -28.0
## - ClO2 1
                  31.9 33.6 12.3
##
## Call:
## lm(formula = LR \sim C102 + t + HR + T, data = d)
##
## Coefficients:
## (Intercept)
                       C102
                                                    HR
                                                                  Τ
                                       t.
   -4.3783
                    11.5208
                                  0.0177
                                                0.0435
                                                             0.0258
```

On peut remarquer que l'AIC donné par la fonction AIC n'a pas la même valeur que celui affiché dans la fonction step. Ceci est lié au fait que l'AIC n'est défini qu'à une constante près et que le choix de la constante n'est pas le même dans les deux fonctions.

4 Lorsque certaines variables explicatives sont qualitatives

4.1 Analyse de variance à 1 facteur

Une analyse de variance peut être réalisée à l'aide de la fonction lm() de façon équivalente à l'utilisation de la fonction aov lorsque le facteur étudié est un facteur fixe. La fonction lm() suppose le facteur fixe et ne permet donc pas de modéliser l'effet d'un facteur aléatoire.

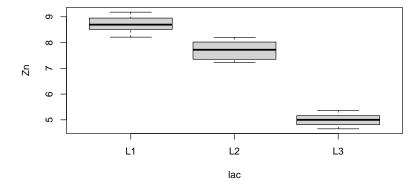
```
d <- read.table("Znmoules.txt", header = TRUE, stringsAsFactors = TRUE)
str(d)

## 'data.frame': 30 obs. of 2 variables:

## $ lac: Factor w/ 3 levels "L1","L2","L3": 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 ...

## $ Zn : num 8.51 8.75 8.42 8.95 8.64 9.18 9.17 8.9 8.51 8.21 ...

plot(Zn ~ lac,data = d)</pre>
```



```
(m \leftarrow lm(Zn \sim lac, data = d))
```

```
##
## Call:
## lm(formula = Zn ~ lac, data = d)
##
## Coefficients:
## (Intercept)
                     lacL2
                                  lacL3
##
         8.72
                     -1.04
                                   -3.73
anova(m)
## Analysis of Variance Table
##
## Response: Zn
##
            Df Sum Sq Mean Sq F value Pr(>F)
## lac
            2 74.1
                        37.1
                                  378 <2e-16
## Residuals 27 2.6 0.1
```

L'interprétation des coefficients du modèle linéaire dépend du type de contrainte utilisé dans le codage de l'ANOVA en modèle linéaire. Par défaut la fonction lm() utilise une contrainte de type cellule de référence. Dans ce cas l'intercept correspond à la moyenne du groupe de référence (première modalité du facteur) et les autres coefficients à la différence entre la moyenne du groupe considéré et cette moyenne de référence.

```
options(contrasts = c("contr.treatment", "contr.treatment"))
m \leftarrow lm(Zn \sim lac, data = d)
summary(m)
##
## Call:
## lm(formula = Zn ~ lac, data = d)
##
## Residuals:
     Min
              1Q Median
                              ЗQ
## -0.5140 -0.2815 -0.0085 0.2220 0.5200
##
## Coefficients:
##
   Estimate Std. Error t value Pr(>|t|)
## (Intercept) 8.724
                         0.099 88.15
                                          <2e-16
                           0.140 -7.46
                                           5e-08
## lacL2
                -1.044
## lacL3
                -3.731
                           0.140 -26.66
                                           <2e-16
##
## Residual standard error: 0.313 on 27 degrees of freedom
## Multiple R-squared: 0.966, Adjusted R-squared: 0.963
## F-statistic: 378 on 2 and 27 DF, p-value: <2e-16
```

Une autre contrainte moins classiquement utilisée mais correspondant à l'écriture courante du modèle théorique de l'ANOVA est la contrainte de type somme, pour laquelle l'intercept correspond à la moyenne globale et chaque coefficient à l'écart entre la moyenne du groupe et cette moyenne globale. Le coefficient du dernier groupe n'apparaît pas mais peut facilement être calculé à partir des autres, la somme des coefficients étant supposée nulle avec cette contrainte.

```
options(contrasts = c("contr.sum","contr.sum"))
m <- lm(Zn ~lac, data = d)
summary(m)

##

## Call:
## lm(formula = Zn ~ lac, data = d)
##

## Residuals:
## Min    1Q Median    3Q    Max
## -0.5140 -0.2815 -0.0085    0.2220    0.5200
##

## Coefficients:
## Estimate Std. Error t value Pr(>|t|)
```

```
## (Intercept)
                 7.1323
                            0.0571 124.83
                                           < 2e-16
## lac1
                 1.5917
                            0.0808
                                     19.70
                                            < 2e-16
## lac2
                 0.5477
                            0.0808
                                      6.78 2.8e-07
##
## Residual standard error: 0.313 on 27 degrees of freedom
## Multiple R-squared: 0.966, Adjusted R-squared: 0.963
## F-statistic: 378 on 2 and 27 DF, p-value: <2e-16
```

Lors de l'utilisation de la contrainte de type cellule de référence, il est souvent nécessaire de changer le groupe de référence (par défaut c'est la première modalité du facteur dans l'ordre alphabétique qui est choisie). Une façon de modifier le groupe de référence est de modifier globalement l'ordre des modalités du facteur de la façon suivante (ci-dessous on redéfinit les modalités dans l'ordre L3, L2, L1 et donc le groupe de référence devient L3 le moins contaminé)

```
(d$lacbis <- factor(d$lac, levels = c("L3", "L2", "L1")))

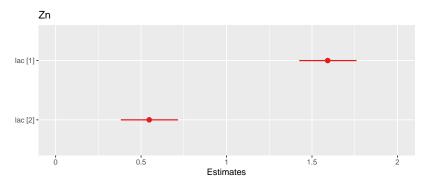
## [1] L1 L1 L1 L1 L1 L1 L1 L1 L1 L2 L2 L2 L2 L2 L2 L2 L2 L2 L3 L3 L3 L3 L3 H# [26] L3 L3 L3 L3 L3 L3

## Levels: L3 L2 L1
```

Si l'on souhaite juste spécifier le groupe de référence sans changer l'ordre des autres modalités eon peut aussi utiliser la fonction relevel() comme ci-dessous :

```
(d$lacter <- relevel(d$lac, ref = "L3"))
## [1] L1 L1 L1 L1 L1 L1 L1 L1 L1 L2 L2 L2 L2 L2 L2 L2 L2 L2 L3 L3 L3 L3
## [26] L3 L3 L3 L3 L3
## Levels: L3 L1 L2</pre>
```

Les intervalles de confiance sur les effets estimés (donc ici différence à la moyenne du groupe de référence) peuvent être calculés et représentés à l'aide du package sjPlot par exemple.



Il est parfois plus facile d'interpréter les coefficients en supprimant le paramètre redondant dans l'écriture classique d'un modèle d'ANOVA 1, c'est-à-dire en enlevant la constante comme ci-dessous. Néanmoins il faut bien avoir à l'esprit que dans ce cas les valeurs de p associées à chaque coefficient (donc chaque moyenne de groupe) n'ont plus aucun intérêt.

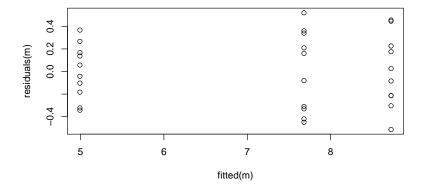
```
msansconst <- lm(Zn ~ lac - 1, data = d)
summary(msansconst)

##
## Call:
## lm(formula = Zn ~ lac - 1, data = d)</pre>
```

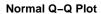
```
##
## Residuals:
##
      Min
                1Q Median
  -0.5140 -0.2815 -0.0085 0.2220
                                   0.5200
##
##
   Coefficients:
        Estimate Std. Error t value Pr(>|t|)
##
## lacL1
          8.724
                      0.099
                                88.2
                                       <2e-16
           7.680
                      0.099
                                77.6
                                       <2e-16
## lacL2
           4.993
  lacL3
                       0.099
                                50.5
                                       <2e-16
##
## Residual standard error: 0.313 on 27 degrees of freedom
## Multiple R-squared: 0.998, Adjusted R-squared: 0.998
## F-statistic: 5.45e+03 on 3 and 27 DF, p-value: <2e-16
```

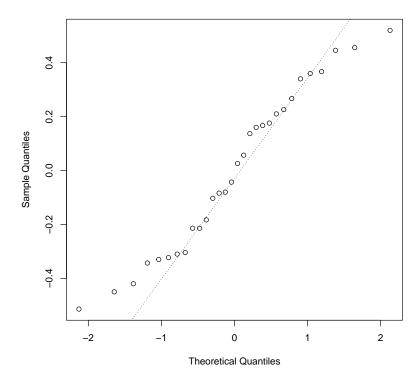
Les résidus peuvent être représentés en fonction de la variable prédite et leur normalité vérifiée comme pour un autre modèle linéaire.

```
plot(fitted(m), residuals(m))
```



```
qqnorm(residuals(m))
qqline(residuals(m), lty = 3)
```

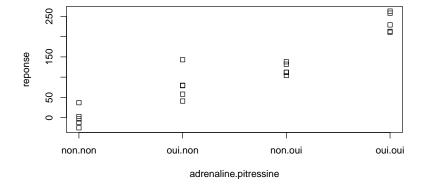




On peut aussi tester l'égalité des variances entre groupes par un test de Levene réalisé sur les résidus, en appliquant à nouveau l'analyse de variance sur la valeur absolue des résidus. La mise en évidence d'un effet impliquerait le non respect de la condition d'égalité des variances. ATTENTION, là encore il faut bien garder à l'esprit qu'un tel test ne permet pas à lui seul de valider l'hypothèse d'égalité des variances.

4.2 Analyse de variance à 2 facteurs

Une analyse de variance à 2 facteurs peut être réalisée à l'aide de la fonction lm() de façon équivalente à l'utilisation de la fonction aov lorsque les 2 facteurs étudiés sont fixes et croisés. La fonction lm() ne permet pas, par contre, de prendre en compte des facteurs aléatoires et des modèles hiérarchisés.



```
options(contrasts=c("contr.treatment","contr.treatment"))
m <- lm(reponse ~ adrenaline + pitressine + adrenaline:pitressine, data = d)
summary(m)
##
## Call:
##
  lm(formula = reponse ~ adrenaline + pitressine + adrenaline:pitressine,
##
       data = d)
##
##
  Residuals:
##
      Min
              1Q Median
                            3Q
                                   Max
##
    -39.2
          -17.1
                   -4.4
                          13.9
                                  62.8
##
##
   Coefficients:
##
                                Estimate Std. Error t value Pr(>|t|)
## (Intercept)
                                3.81e-14
                                         1.19e+01
                                                    0.00 1.00000
```

```
## adrenalineoui 8.02e+01 1.69e+01 4.75 0.00022
## pitressineoui 1.20e+02 1.69e+01 7.09 2.6e-06
## adrenalineoui:pitressineoui 3.50e+01 2.39e+01 1.47 0.16187
##
## Residual standard error: 26.7 on 16 degrees of freedom
## Multiple R-squared: 0.926, Adjusted R-squared: 0.913
## F-statistic: 67.1 on 3 and 16 DF, p-value: 2.8e-09
```

Une écriture équivalente du modèle est :

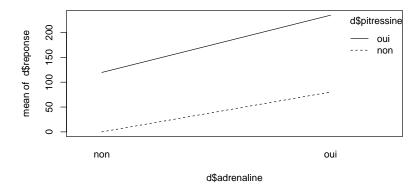
```
m <- lm(reponse ~ adrenaline * pitressine, data = d)</pre>
```

Le tableau d'analyse de variance classique associé aux données peut être réalisé. ATTENTION, dans le cas d'un plan d'expérience déséquilibré, le résultat donné par la fonction anova dépendra de l'ordre d'introduction des facteurs dans l'écriture du modèle et sera donc beaucoup parfois plus difficile à interpréter.

```
# Vérification de l'équilibre du plan d'expérience
xtabs(~ adrenaline + pitressine, data = d)
##
            pitressine
##
  adrenaline non oui
##
          non
                5
##
          oui
                5
anova(m)
  Analysis of Variance Table
##
## Response: reponse
##
                         Df Sum Sq Mean Sq F value Pr(>F)
## adrenaline
                          1 47726
                                    47726
                                            67.04 4.1e-07
                                           132.01 3.9e-09
## pitressine
                          1
                             93982
                                     93982
## adrenaline:pitressine
                         1
                             1531
                                      1531
                                              2.15
## Residuals
                         16 11391
```

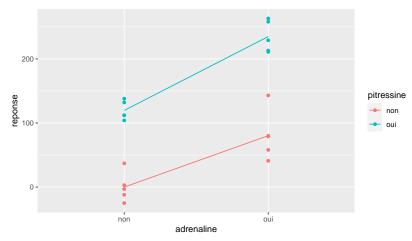
Un graphe classique et utile dans le cas d'une ANOVA 2 de ce type est le graphe d'interaction, qui représente les moyennes observées pour chaque croisement des modalités des deux facteurs, en les reliant de façon à ce qu'une interaction fasse apparaître des segments non parallèles.

```
interaction.plot(d$adrenaline, d$pitressine, d$reponse)
```



En utilisant ggplot2 on peut faire apparaître les points observées sur ce type de graphe d'interaction :

```
require(ggplot2)
ggplot(data = d, aes(x = adrenaline, y = reponse, colour = pitressine)) + geom_point() +
    stat_summary(fun = mean, geom = "line", aes(group = pitressine))
```

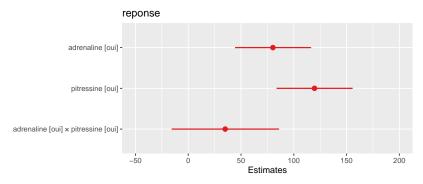


L'interprétation des effets principaux de chacun des facteurs ne peut être réalisée simplement que lorsque l'interaction n'est pas significative. Dans ce cas il est parfois intéressant (si l'on pense pouvoir négliger une éventuelle interaction) de simplifier le modèle en enlevant le terme d'interaction pour donner une estimation de l'effet de chacun des deux facteurs.

```
ms <- lm(reponse ~ adrenaline + pitressine, data = d)
summary(ms)
##
##
  lm(formula = reponse ~ adrenaline + pitressine, data = d)
##
##
  Residuals:
##
     Min
             1Q Median
                                  Max
##
    -48.0 -16.3 -6.1
                          10.2
                                 54.0
##
## Coefficients:
##
                 Estimate Std. Error t value Pr(>|t|)
                   -8.75
                               10.68
                                       -0.82
## (Intercept)
                                                 0.42
                                        7.92 4.2e-07
                    97.70
                               12.33
## adrenalineoui
## pitressineoui
                   137.10
                               12.33
                                       11.12 3.2e-09
## Residual standard error: 27.6 on 17 degrees of freedom
## Multiple R-squared: 0.916, Adjusted R-squared: 0.907
## F-statistic: 93.2 on 2 and 17 DF, p-value: 6.88e-10
anova(ms)
## Analysis of Variance Table
##
## Response: reponse
##
              Df Sum Sq Mean Sq F value Pr(>F)
## adrenaline 1 47726
                          47726
                                   62.8 4.2e-07
## pitressine 1
                  93982
                          93982
                                  123.6 3.2e-09
## Residuals 17
                 12922
                            760
```

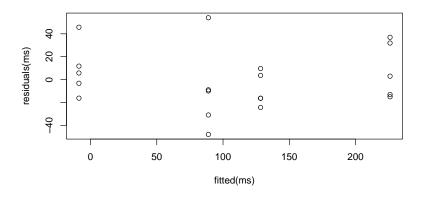
L'interprétation des coefficients du modèle linéaire suit les mêmes règles qu'en ANOVA 1, en fonction du type de contraintes spécifié. Avec la contrainte par défaut de type cellule de référence, l'intercept correspond à la moyenne prédite pour le groupe correspondant au croisement des premières modalités de chacun des facteurs. Et l'on peut calculer les intervalles de confiance sur les effets estimés et les représenter avec le package sjPlot par exemple. Voici ci-dessous les intervalles de confiance du modèle complet avec l'interaction qui apparaît non significative (intervalle de confiance comprenant 0).

plot_model(m)



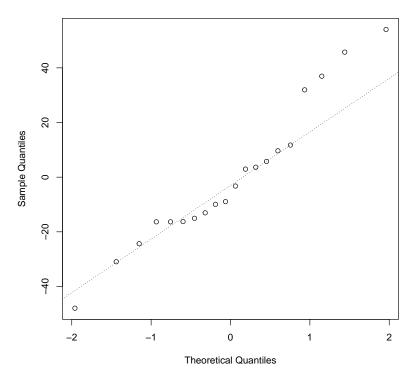
Les résidus peuvent être représentés en fonction de la variable prédite et leur normalité vérifiée comme pour un autre modèle linéaire.

```
plot(fitted(ms), residuals(ms))
```



qqnorm(residuals(ms))
qqline(residuals(ms), lty = 3)

Normal Q-Q Plot



Le test de Levene peut aussi être réalisé, toujours avec les mêmes réserves quant aux conclusions qu'on peut en tirer :

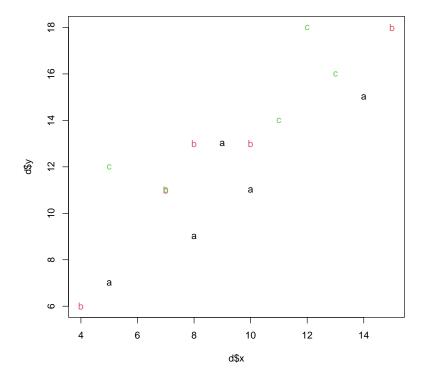
```
mres <- lm(abs(residuals(ms)) ~ d$adrenaline + d$pitressine)</pre>
anova(mres)
## Analysis of Variance Table
##
## Response: abs(residuals(ms))
##
                Df Sum Sq Mean Sq F value Pr(>F)
## d$adrenaline 1
                      487
                              487
                                      2.05
                                             0.17
## d$pitressine
                 1
                      207
                               207
                                      0.87
                                             0.36
## Residuals
              17
                     4031
                               237
```

Analyse de covariance 4.3

La fonction lm() permet de modéliser l'effet de deux facteurs croisés fixes dont l'un serait quantitatif.

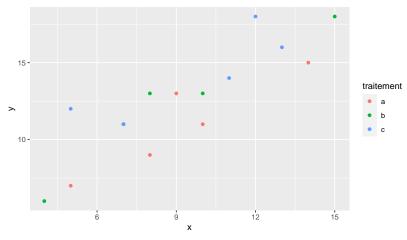
```
Les données peuvent être visualisées par un nuage de points en adoptant des codes de couleur et/ou des caractères
différents pour les groupes comparés.
```

```
d <- read.table("dosageavap.txt", header = TRUE, stringsAsFactors = TRUE)</pre>
str(d)
## 'data.frame': 15 obs. of 3 variables:
               : int 5 8 9 10 14 4 7 8 10 15 ...
                : int 7 9 13 11 15 6 11 13 13 18 ...
   $ traitement: Factor w/ 3 levels "a","b","c": 1 1 1 1 1 2 2 2 2 2 ...
plot(d$x, d$y, type = "n")
text(d$x, d$y, as.character(d$traitement),
    col = as.numeric(d$traitement))
```



C'est bien entendu plus simple à écrire si l'on utilise ggplot2 :

```
require(ggplot2)
ggplot( data = d, aes(x = x, y = y, colour = traitement)) + geom_point()
```



— Modèle complet avec interaction (pentes différentes)

```
m1 <- lm(y ~ x + traitement + x:traitement, data = d)
summary(m1)
##
## Call:
## lm(formula = y ~ x + traitement + x:traitement, data = d)
##
## Residuals:
   Min
            1Q Median
                          3 Q
                                 Max
## -1.360 -0.822 -0.425 0.846 2.178
##
## Coefficients:
                Estimate Std. Error t value Pr(>|t|)
## (Intercept)
                  2.832
                              2.232
                                     1.27
## x
                              0.231
                                       3.84
                   0.888
                                               0.004
## traitementb
                   0.384
                              2.845
                                       0.13
                                               0.896
                              3.148
## traitementc
                   4.575
                                       1.45
                                               0.180
                              0.296
                                       0.45
                                               0.664
## x:traitementb
                   0.133
                                      -0.56
## x:traitementc
                  -0.180
                              0.319
                                               0.586
## Residual standard error: 1.51 on 9 degrees of freedom
## Multiple R-squared: 0.881, Adjusted R-squared: 0.816
## F-statistic: 13.4 on 5 and 9 DF, p-value: 0.000604
```

On peut aussi écrire plus simplement ce modèle :

```
m1 <- lm(y ~ x * traitement, data = d)
```

ATTENTION, comme dans le cas d'une ANOVA sur plan d'expérience déséquilibré, le résultat donné par la fonction anova appliqué sur un modèle avec covariable (variable explicative quantitative) dépendra de l'ordre d'introduction des variables explicatives dans l'écriture du modèle et sera donc difficile à interpréter (non recommandé).

— Modèle simplifié sans interaction (supposant les pentes égales)

Si cela semble raisonnable on peut simplifier le modèle (modèle à pente unique) pour estimer l'effet du facteur qualitatif sur l'ordonnée à l'origine.

```
m2 \leftarrow lm(y \sim x + traitement, data = d)
summary(m2)
##
## Call:
## lm(formula = y ~ x + traitement, data = d)
##
## Residuals:
##
   Min 1Q Median
                          ЗQ
## -1.927 -0.908 -0.268 0.957 2.178
## Coefficients:
      Estimate Std. Error t value Pr(>|t|)
##
## (Intercept)
              2.809
                           1.252
                                   2.24 0.046
## X
                0.890
                           0.116
                                   7.66 9.9e-06
## traitementb 1.556 0.922 1.69 0.120
```

```
## traitementc 2.844 0.922 3.08 0.010
##
## Residual standard error: 1.46 on 11 degrees of freedom
## Multiple R-squared: 0.866, Adjusted R-squared: 0.829
## F-statistic: 23.7 on 3 and 11 DF, p-value: 4.23e-05
```

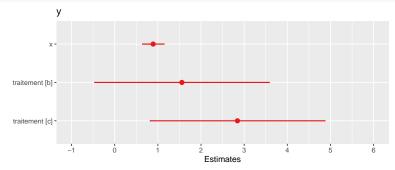
— Test de l'égalité des pentes par comparaison des deux modèles emboîtés

```
anova(m1, m2)
## Analysis of Variance Table
##
## Model 1: y ~ x * traitement
## Model 2: y ~ x + traitement
## Res.Df RSS Df Sum of Sq F Pr(>F)
## 1 9 20.6
## 2 11 23.3 -2 -2.72 0.59 0.57
```

— Interprétation des coefficients des modèles L'interprétation des coefficients du modèle linéaire suit les mêmes règles qu'en ANOVA, en fonction du type de contraintes spécifié. Dans le modèle complet avec la contrainte par défaut de type cellule de référence, l'intercept et la pente correspondent aux valeurs prédites pour le groupe de référence (première modalité du facteur étudié) et les autres coefficients aux écarts sur l'ordonnée à l'origine et la pente par rapport à ce groupe de référence.

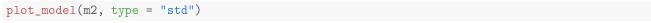
Voici les estimations des cpefficients associés au modèle sans interaction.

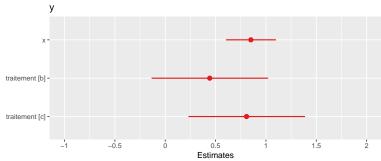
```
coef(m2)
## (Intercept)
                          x traitementb traitementc
##
                       0.89
          2.81
                                    1.56
                                                 2.84
confint(m2)
                  2.5 % 97.5 %
##
## (Intercept)
                 0.0532
                          5.57
                 0.6344
                          1.15
## traitementb -0.4730
                          3.59
## traitementc
                0.8148
                          4.87
plot_model(m2)
```



Il faut bien avoir en tête en interprétant ce type de graphe que les coefficients associés à des modalités de variables qualitatives (ici modalités b et c du traitement) correspondent à des différences à la moyenne du groupe de référence (traitement a) alors que le coefficient associé à x correspondant à une différence moyenne pour la variable observée lorsque x augmente d'une unité.

Pour représenter tous les coefficients estimés sur une même échelle, on peut utiliser l'argument type et le mettre à "std" pour diviser chaque coefficient associé à une variable explicative quantitative par un écart type observé sur cette variable explicative, ou "std2" pour le diviser par deux écarts types observés sur cette variable explicative (pour avoir une justification théorique de cette seconde alternative cf. Gelman A (2008) "Scaling regression inputs by dividing by two standard deviations." Statistics in Medicine 27 : 2865-2873)

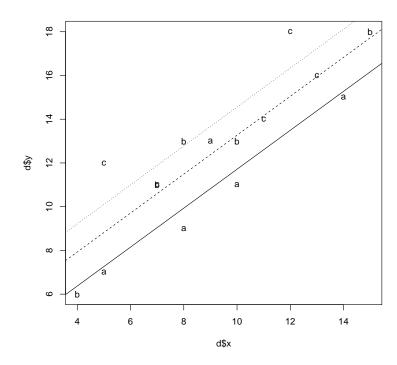




— Visualisation de l'ajustement

Si l'on veut visualiser les droites ajustées correspondant aux différents groupes, on peut récupérer les valeurs des coefficients à l'aide de la fonction **coef** et utiliser la fonction **abline** pour ajouter les droite aux points observés de la façon suivante :

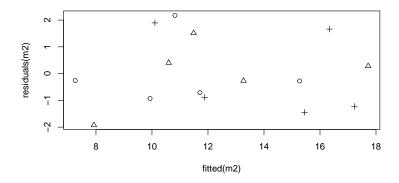
```
plot(d$x, d$y, type = "n")
text(d$x, d$y, as.character(d$traitement))
abline(a= coef(m2)[1], b = coef(m2)[2],lty = 1)
abline(a= coef(m2)[1] + coef(m2)[3], b = coef(m2)[2], lty = 2)
abline(a= coef(m2)[1] + coef(m2)[4], b = coef(m2)[2], lty = 3)
```



— Examen des résidus

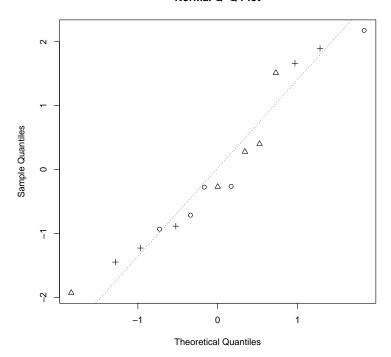
La vérification du modèle d'erreur peut être réalisé à partir des résidus comme pour tout modèle linéaire gaussien. On peut aussi coder le groupe par un type de points (cf. ex. ci-dessous) ou une couleur pour voir aussi s'il y a un effet groupe sur les résidus :

```
plot(fitted(m2), residuals(m2), pch = as.numeric(d$traitement))
```



```
qqnorm(residuals(m2), pch = as.numeric(d$traitement))
qqline(residuals(m2), pch = as.numeric(d$traitement), lty = 3)
```

Normal Q-Q Plot



Le formalisme présenté sur des exemples simples est utilisable pour construire et interpréter des modèles linéaires plus complexes, avec potentiellement plusieurs variables explicatives qualitatives (facteurs) et quantitatives, tant qu'il n'y a pas de facteur aléatoire à prendre en compte, que le modèle d'erreur est bien gaussien et que les relations entre la variable quantative à expliquer et les variables quantitatives explicatives peuvent bien être supposées linéaires.