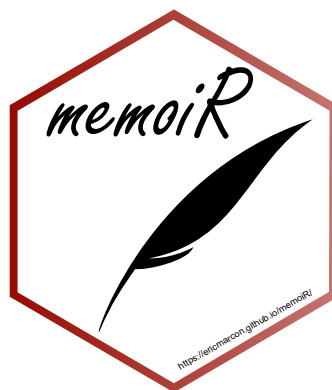


Modélisation de la
régénération d'espèces
semi-héliophiles de
Guyane sur un
gradient de
perturbations
naturelles et
anthropiques

Marine Boudy

This document is reproducible thanks to:

- L^AT_EX and its class memoir (<http://www.ctan.org/pkg/memoir>).
- R (<http://www.r-project.org/>) and RStudio (<http://www.rstudio.com/>)
- bookdown (<http://bookdown.org/>) and memoirR (<https://ericmarcon.github.io/memoiR/>)



Name of the owner of the logo

<http://www.company.com>

An explanatory sentence. Leave an empty line for line breaks.

Contents

Contents	iii
Introduction	v
1 Point d'étape: 3^e semaine de stage	1
1.1 Problématique du stage	1
1.2 Déroulé du stage	4
1.3 Toutes les variables	11
Bibliography	23
List of Figures	25

Introduction

Ce gitbook est un document de travail provisoire, qui servira de support pour le suivi du stage de fin d'étude et la rédaction du mémoire de fin d'études de Marine Boudy.

Point d'étape: 3^e semaine de stage

1.1 Problématique du stage

En Guyane française, les espèces exploitées ont majoritairement un comportement semi-héliophile, c'est à dire que les jeunes stades de développement ont besoin de lumière pour croître mais peuvent entrer en stade d'attente en l'absence de celle ci. De plus, l'exploitation forestière en forêt tropicale a principalement lieu en des forêts peu perturbées. Afin de garantir la durabilité de la ressource en bois il est donc nécessaire que les méthodes d'exploitation forestières permettent la régénération des espèces exploitées, pour garantir le potentiel de reproduction de ces dernières. Dans le cas des forêts guyanaises, cela passe par le maintien d'une dynamique de peuplement le plus proche possible de la dynamique naturelle (Guitet et al. 2014). La norme pour les aménagements forestiers est aujourd'hui l'Exploitation Faible Impact (EFI) depuis 2010 (ONF 2017). Cette méthode doit garantir « une opération d'exploitation forestière intensément planifiée, précautionneusement mise en œuvre et contrôlée afin de minimiser son impact sur le peuplement et les sols forestiers, et se basant habituellement sur une sélection des individus à abattre » (FAO,2004 in (*ibid.*)). Les préconisations liées à l'exploitation sont ainsi réunies dans la Charte EFI: désignation, exploitation d'une faible densité de tige à l'hectare, rotations de 65 ans...

La modélisation de la structure et de la dynamique des peuplements peut contribuer à évaluer les impacts de l'exploitation et des autres perturbations d'origine anthropique ou climatique sur les peuplements forestiers (Fargeon et al. 2016),(Fischer et al. 2016),(Gourlet-Fleury et al. 2005). Or, un des manques de ces modèles concerne les stades de développement des

arbres de diamètre inférieurs à 10 cm (Gourlet-Fleury et al. 2005). En effet, peu de données exploitables sont disponibles sur la croissance et les affinités environnementales de ces stades ontogéniques, et la majorité des modèles de croissance ne permettent l'analyse des dynamiques de peuplement qu'à partir des classes de diamètre supérieures à 10cm (Herault et al. 2010).

La lumière disponible est un des principaux facteurs abiotiques influençant la présence de plantules et le développement de juvéniles établis. Or, en forêt tropicale humide, la mise en lumière de la régénération se fait principalement à proximité de zone de trouées ou « chablis ». L'ouverture de trouées provient d'une part de phénomènes naturels tels que la chute d'arbres brisés ou déracinés, la chute de grosses branches ; l'exploitation forestière génère également des trouées à l'emplacement des arbres exploités, des pistes et des places de retournement ou de dépôt. La réponse de la régénération au gradient de lumière généré par les trouées a fait l'objet de nombreuses études (Poorter 1999), (Sheil et al. 2006), (Rüger et al. 2011), (Laurans et al. 2012), (Zhu et al. 2014).

Pourtant, peu d'études ont inclut le facteur lumière dans la modélisation de la démographie des espèces, car ce facteur présente de fortes variabilités temporelles et spatiales (Ferment et al, 2001), (Hérault, 2010). Aujourd'hui, l'accès à des données LiDAR permet l'obtention de mesures précises et objectives des trouées dans la canopée et constitue une réelle opportunité pour la compréhension de la démographie des espèces dépendantes à la lumière, dont les espèces semi-héliophiles (Hunter et al. 2015), (Goulamoussene 2017), (Pinagé et al. 2019), (Stark et al. 2015).

La thèse intitulée « Effet de la dynamique de canopée de forêt exploitée sur les populations d'espèces d'arbres récoltées en Guyane », en appui duquel a lieu ce stage, va aborder la question de la modélisation de la croissance des individus de diamètre supérieur à 10 cm pour 11 espèces considérées comme semi-héliophiles, dont 7 appartiennent aux Essences Commerciales Majeures Principales (ECMP) en intégrant le facteur lumière. La problématique du stage est donc la suivante: Comment modéliser le recrutement des espèces semi-héliophiles étudiées en prenant en compte le facteur lumière? Les modèles de recrutement obtenus seront dans une étape ultérieure intégrés à un simulateur de dynamique du peuplement. Les individus étudiés ici sont regroupés sous le terme de "juvéniles", et correspondent aux tiges de plus de 30cm de haut et au diamètre inférieur à 10cm.

Ainsi, ce stage a pour objectif de répondre aux questions suivantes :

- 1) Quelles variables retenir pour caractériser la présence de la régénération d'espèces ligneuses exploitées au stade juvénile? La lumière étant un facteur environnemental important pour la croissance des individus, quelles sont les conditions de lumière qui déterminent l'établissement de la régénération de l'espèce étudiées ? En particulier, qu'en est-il pour les espèces dont les juvéniles ont un caractère

semi-héliophiles ?

Pour chacune des espèces semi-héliophiles étudiées, il s'agit d'une part d'identifier les variables à expliquer, ainsi que les variables explicatives.

Parmi les variables à expliquer, plusieurs ont déjà été étudiées avec des résultats variables selon l'espèce et le site d'étude :

- Nombre d'individus par espèce.
- Densité d'individus par espèce à l'hectare.
- Hauteur moyenne, médiane et cumulée des individus.

Plusieurs variables explicatives de l'influence de la lumière sont envisagées :

- Distance de la placette à la trouée.
- Surface de la trouée la plus proche.
- Proportion de la surface de la placette impactée par la trouée (création de zones tampon de 5, 10 ou 15 m autour de la trouée et analyse de la surface de recouvrement entre les zones tampon et la placette).
- Intersection d'une zone tampon autour de la placette avec les trouées (création de zones tampon de 5, 10 ou 15 m autour de la placette et analyse de la surface de recouvrement entre les zones tampon et la trouée).
- Hauteur moyenne, dominante, quartiles de la hauteur des arbres de la canopée entourant la trouée, mesurés dans des zones tampon autour de la trouée.

Des variables explicatives autres que des proxy de la lumière sont envisagées

- Un des indices les plus utilisés pour mesurer le stade ontogénique d'un individu est le rapport DBH/DBH95. Or, il est connu que les juvéniles ont une plus forte croissance en hauteur qu'en diamètre; il serait donc intéressant de créer un indice Hauteur/Hauteur maximum (La hauteur maximum (Hmax) correspondant à la hauteur Maximum de l'espèce obtenu à partir d'une équation d'allométrie prenant en compte le DBH 95).
- La compétition vis-à-vis des espèces ligneuses présentes dans la régénération, autres que celles étudiées.
- Le Topographic Wetness Index (TWI) pour quantifier l'effet de la topographie.

1. POINT D'ÉTAPE: 3^E SEMAINE DE STAGE

Des modèles Zero-inflated Poisson seront construits à partir des variables les plus pertinentes pour chaque espèce.

- 2) Comment intégrer les informations obtenues aux étapes précédentes dans un modèle de recrutement ?

Il s'agira de construire le modèle de recrutement le plus adapté pour chaque espèce. Pour cela, nous évaluerons entre autres comment simuler les variables explicatives retenues et fixer le nombre d'arbres recrutés en cohérence avec les données démographiques connues des arbres de diamètre supérieur à 10 cm.

1.2 Déroulé du stage

Afin de répondre aux questions précédentes, le stage est divisé en une phase d'inventaire de terrain et une phase d'analyse et de modélisation. Le planning du stage est décrit sur la figure suivante.

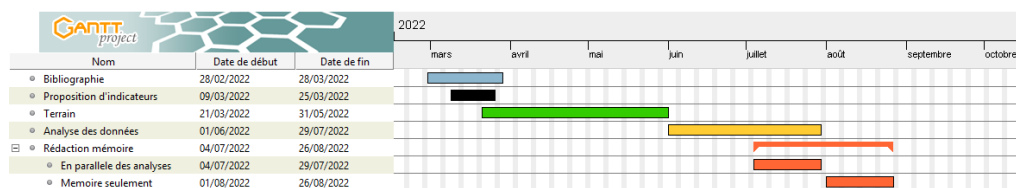


Figure 1.1: Chronogramme du stage

Le terrain se fera dans les forêts de Paracou et Régina Saint-Georges, pour lesquelles sont disponibles des données d'inventaires des arbres adultes, ainsi que des données issues du LiDAR à partir desquelles une pré-identification des zones de trouées est faite.

Protocole d'échantillonnage :

Les trouées de plus de 10 m² sont préalablement repérées via le Modèle Numérique de Canopée (MNC) issu des données LiDAR. Ces trouées sont donc géoréférencées. Lors de la phase terrain, chacune de ces trouées est parcourue. Un inventaire est réalisé dans les cas où un semencier d'une des espèces cibles est présent à proximité de la trouée, et si des individus juvéniles de notre liste d'espèce sont présents à proximité de la trouée.

Effort d'échantillonnage:

En moyenne, 12 placettes d'inventaire sont réalisable pour deux opérateur en une journée de terrain.

12 semaines soit 60 jours de terrain sont prévus, une marge de quelques jours étant nécessaire du fait des conditions météorologiques. Ainsi, 720 placettes pourront, au maximum, être réalisées dans le cadre de ce stage.

En plus de cet inventaire, seront intégrées à l'analyse les données de 2 stages de 2 mois réalisés en 2021 (Pierre-Justin 2021) et 2022 (Meersch 2022) selon le même protocole .

Protocole d'inventaire : Les espèces inventoriées sont les suivantes: *Dicorynia guianensis*, *Qualea rosa*, *Eperua falcata*, *Eperua grandiflora*, *Qualea albiflora*, *Peltogyne spp*, *Manilkara bidentata*, *Manilkara huberii*, *Sextonia rubra*, *Goupia glabra*, *Bagassa guianensis*, *Vouacapoua americana*.

Au niveau des trouées d'intérêt repérées via les données lidar et des données d'exploitation géoréférencées, 4 placettes de 5m de rayon sont inventoriées par trouées :

- Une placette est placée à proximité de la souche de l'arbre tombé.
- Une 2^e à proximité du houppier de l'arbre.
- Une 3^e en lisière du chablis, lorsque la trouée est suffisamment grande.
- Une 4^e à distance du chablis, en se plaçant si possible sous couvert forestier.

Dans chaque placette sont inventoriés les individus des 11 espèces présentant une hauteur supérieure à 30 cm et un diamètre inférieur à 10 cm:

- La hauteur de chaque individu est mesurée à l'aide d'un télémètre ou d'un mètre.
- Le diamètre des tiges de plus de 1,3 m de haut est mesuré au pied à coulisse.

La hauteur des 3 plus hautes tiges ne faisant pas partie de la liste d'espèces à inventorier est également mesurée. Cette mesure permet d'avoir une idée de la compétition entre nos espèces d'intérêt et les autres.

#Creation de variables

```
library(tidyverse)
library(readxl)
library(sf)
library(raster) # moins rapide que terra qui reprend toutes les fonctions de raster
library(rgdal)
library(terra)
library(rmapshaper) #pour la conversion polygone vers ligne

#---NUMERIC
##--- convertir une colonne en numeric
convert_col_to_num <- function(df, my_col_name) {
  my_col <- as.numeric(df[, my_col_name])
  df[, my_col_name] <- my_col
  return(df)
}
##---conversion de plusieurs colonnes en numeric
```

1. POINT D'ÉTAPE: 3^E SEMAINE DE STAGE

```
convert_multiple_col_to_num <- function(df, my_col_names) {
  length_list <- length(my_col_names)
  for (i in 1:length_list) {
    df <- convert_col_to_num(df, my_col_names[i])
  }
  return(df)
}
#---FACTOR
##--- convertir une colonne en facteur
convert_col_to_factor <- function(df, my_col_name) {
  my_col <- as.factor(df[, my_col_name])
  df[, my_col_name] <- my_col
  return(df)
}
##---conversion de plusieurs colonnes en facteur
convert_multiple_col_to_factor <- function(df, my_col_names) {
  length_list <- length(my_col_names)
  for (i in 1:length_list) {
    df <- convert_col_to_factor(df, my_col_names[i])
  }
  return(df)
}
```

```
### Import des donnees###
#---Placette d'inventaire
plac_col_to_num <- c("XUTM", "YUTM", "h1", "h2", "h3")
placettes <- read.csv2("vault/data/tableur/Placettes_S9.csv",
  header = TRUE, sep = ";", dec = ",", fill = TRUE) %>%
  convert_multiple_col_to_num(plac_col_to_num)
#---Inventaire des juveniles
liste_col_to_num <- c("azimut", "Distance.au.centre")
liste_col_to_factor <- c("Foret", "Parcelle", "Carre", "Essence",
  "Genre", "Espece", "Nom.Vernaculaire", "Type.placette", "Traitement")
juveniles <- read_excel("vault/data/tableur/DB_JUVENILES_S9_xl.xlsx",
  sheet = "DB_JUVENILES_S9", col_names = TRUE, guess_max = 2000) %>%
  as.data.frame() %>%
  convert_multiple_col_to_num(liste_col_to_num) %>%
  convert_multiple_col_to_factor(liste_col_to_factor)
save(juveniles, file = "vault/data/juveniles.RData")
### trouees
### arbres parents
### lineaires
###
```

```
#---Fonction qui calcule les variables de hauteur pour une essence donnee
var_hauteur_tot <- function(tableau, code_essence) {
  juveniles_hauteur <- tableau %>%
    filter(Essence == code_essence) %>%
    group_by(Nom_Placette) %>%
    summarise(sumhauteur = sum(Hauteur..cm.), hauteur_moy = mean(Hauteur..cm.),
      hauteur_max = max(Hauteur..cm.), hauteur_min = min(Hauteur..cm.)) %>%
    dplyr::select(Nom_Placette, sumhauteur, hauteur_moy,
      hauteur_max, hauteur_min)
  return(juveniles_hauteur)
}
#---Fonction qui calcule les variables de hauteur des individus de moins de 130 cm de hauteur pour une essence
var_inf130 <- function(tableau, code_essence) {
  juveniles_inf_130 <- filter(juveniles, Essence == code_essence,
    Hauteur..cm. < 130) %>%
    group_by(Nom_Placette) %>%
    summarise(n_inf_130 = n(), sum_h_inf_130 = sum(Hauteur..cm.),
      mean_h_inf_130 = mean(Hauteur..cm.)) %>%
    dplyr::select(Nom_Placette, n_inf_130, sum_h_inf_130)
  return(juveniles_inf_130)
}
```

```

}
#---Fonction qui calcule les variables de hauteur des individus >= 130 cm de hauteur pour une essence donnée
var_sup130 <- function(tableau, code_essence) {
  juveniles_sup130 <- filter(juveniles, Essence == code_essence,
    Hauteur..cm. >= 130) %>%
  group_by(Nom_Placette) %>%
  summarise(n_sup130 = n(), sum_h_sup130 = sum(Hauteur..cm.),
    moy_h_sup130 = mean(Hauteur..cm.), diam_moy = mean(Diametre..cm.)) %>%
  dplyr::select(Nom_Placette, n_sup130, sum_h_sup130,
    moy_h_sup130, diam_moy)
  return(juveniles_sup130)
}
#---Fonction qui regroupe toutes les données d'une essence en un seul tableau
tableau_essence <- function(juveniles, juveniles_plac, code_essence) {
  essence_hauteurs_tot <- var_hauteur_tot(juveniles, code_essence)
  essence_sup130 <- var_sup130(juveniles, code_essence)
  essence_infsup130 <- var_inf130(juveniles, code_essence)
  juveniles_essence <- juveniles_plac %>%
  left_join(essence_hauteurs_tot) %>%
  left_join(essence_sup130) %>%
  left_join(essence_infsup130) %>%
  as.data.frame()
  #---Remplace les NA par des 0 pour les variables mesurées sur le terrain
  for (i in c(9:21, 26, 30)) {
    # faire une fonction pour que ce soit moins moche ?
    juveniles_essence[, i][is.na(juveniles_essence[, i])] <- 0
  }
  return(juveniles_essence)
}
## verification fonctions
# AG_hauteur <- var_hauteur_tot(juveniles, 'AG')
# AG_sup130 <- var_sup130(juveniles, 'AG')
# AG_infsup130 <- var_inf130(juveniles, 'AG')
# AG_plac <- tableau_essence(juveniles, juveniles_plac, 'AG')
# variables concernant l'angelique calculée à l'échelle des
# placettes

#---diversite: nombre d'espece differentes par placette
juveniles_ess <- juveniles %>%
group_by(Nom_Placette) %>%
filter(!is.na(Essence)) %>% # évite de compter les NA comme une essence
count(Essence) %>%
summarise(diversite = n())

#--- nombre de juveniles pour chaque espece
juveniles_par_ess <- juveniles %>%
group_by(Nom_Placette) %>%
filter(!is.na(Essence)) %>%
count(Essence) %>%
pivot_wider(names_from = Essence, values_from = n, names_prefix = "n_", ) #nombre d'individus par essence

#---competition: hauteur moyenne des 3 plus grand individus de moins de 10cm de diametre qui ne font pas
var_competition <- placettes %>%
mutate(competition_sum=h1+h2+h3) %>%
mutate(competition_moy=competition_sum/3) %>%
dplyr::select(-XUTM, -YUTM, -h1, -h2, -h3)

#--- nombre total d'individus toutes espèces confondues
n_tot_placette <- juveniles %>%
group_by(Nom_Placette) %>%
filter(!is.na(Essence)) %>%
summarise(n_tot_sp=n())

juveniles_variables <- juveniles %>%
group_by(Nom_Placette) %>%

```

1. POINT D'ÉTAPE: 3^E SEMAINE DE STAGE

```
slice(1) %>%
dplyr::select(1:4,14,15)

# tableau qui regroupe les information de base des placettes
juveniles_plac <- var_competition %>%
  left_join(juveniles_variables) %>%
  left_join(n_tot_placette) %>%
  left_join(juveniles_ess) %>%
  left_join(juveniles_par_ess) %>%
  as.data.frame()

#--- Attribution des valeurs pour les fariables Foret, Parcelle,type.placette, traitement pou les placet
#faire un code plus court, la c'est moche: utiliser dplyr case_when plutot que des if?

compte <- length(juveniles_plac[, "Nom_Placette"])

for (i in 1:compte){
  if(is.na(juveniles_plac[i, "Foret"])) ==TRUE){
    if(startsWith(juveniles_plac[i, "Nom_Placette"], 'p') ==TRUE){
      juveniles_plac[i, "Foret"]<-"Paracou"
    }
    if(startsWith(juveniles_plac[i, "Nom_Placette"], 'HK') ==TRUE){
      juveniles_plac[i, "Foret"]<-"Regina"
      juveniles_plac[i, "Parcelle"] <- "HK0096"
    }
    if(startsWith(juveniles_plac[i, "Nom_Placette"], 'MAW745') ==TRUE){
      juveniles_plac[i, "Foret"]<-"St Georges"
      juveniles_plac[i, "Parcelle"] <- "MAW745"
    }
  }
  if(is.na(juveniles_plac[i, "Traitement"])) ==TRUE){
    if(startsWith(juveniles_plac[i, "Nom_Placette"], 'gt') ==TRUE){
      juveniles_plac[i, "Foret"]<-"Regina"
      juveniles_plac[i, "Traitement"] <- "GT"
      juveniles_plac[i, "Parcelle"] <- "PAI74"
    }

    if(startsWith(juveniles_plac[i, "Nom_Placette"], 'pt') ==TRUE){
      juveniles_plac[i, "Foret"]<-"Regina"
      juveniles_plac[i, "Traitement"] <- "PT"
      juveniles_plac[i, "Parcelle"] <- "PAI74"
    }
    if(startsWith(juveniles_plac[i, "Nom_Placette"], 'sc') ==TRUE){
      juveniles_plac[i, "Foret"]<-"Regina"
      juveniles_plac[i, "Traitement"] <- "SC"
      juveniles_plac[i, "Parcelle"] <- "PAI74"
    }
  }
}

save(juveniles_plac, file="vault/data/juveniles_plac.RData")

#---Creation d'un tableau de donnees pour chaque espece etudiee

AG_plac <-tableau_essence(juveniles,juveniles_plac,"AG")# variables concernant l'angelique calculee a l
BFBI_plac <-tableau_essence(juveniles,juveniles_plac,"BFBI")
BFHU_plac <-tableau_essence(juveniles,juveniles_plac,"BFHU")
EPF_plac <-tableau_essence(juveniles,juveniles_plac,"EPF")
EPG_plac <-tableau_essence(juveniles,juveniles_plac,"EPG")
```

```

GF_plac <-tableau_essence(juveniles,juveniles_plac,"GF")
GFLG_plac <-tableau_essence(juveniles,juveniles_plac,"GFLG")
GFLR_plac <-tableau_essence(juveniles,juveniles_plac,"GFLR")
GP_plac <-tableau_essence(juveniles,juveniles_plac,"GP")
VIO_plac <-tableau_essence(juveniles,juveniles_plac,"VIO")
WAC_plac <-tableau_essence(juveniles,juveniles_plac,"WAC")

```

```

#---Sauvegarde
save(AG_plac,file="vault/data/AG_plac.RData")
save(BFBI_plac,file="vault/data/BFBI_plac.RData")
save(BFHU_plac,file="vault/data/BFHU_plac.RData")
save(EPF_plac,file="vault/data/EPF_plac.RData")
save(EPG_plac,file="vault/data/EPG_plac.RData")
save(GF_plac,file="vault/data/GF_plac.RData")
save(GFLG_plac,file="vault/data/GFLG_plac.RData")
save(GFLR_plac,file="vault/data/GFLR_plac.RData")
save(GP_plac,file="vault/data/GP_plac.RData")
save(VIO_plac,file="vault/data/VIO_plac.RData")
save(WAC_plac,file="vault/data/WAC_plac.RData")

```

```

placettes_sf <- placettes %>%
  filter(!is.na(XUTM)) %>% #retire les placettes sans coordonnees
  st_as_sf(coords = c("XUTM","YUTM")) %>%
  st_set_crs(32622) %>%
  dplyr::select(-c(h1,h2,h3,))

st_write(placettes_sf, "vault/output/placettes_sf.gpkg", append=TRUE )

ggplot() +
  geom_sf(data=placettes_sf)

```

```

#print(drapeau)
}

juveniles_plac_test <- dplyr::filter(juveniles_plac, Foret == 'Regina') %>%
  mutate(Foret= replace(Foret, 'Paracou'))

###autre test

juveniles_plac$Foret[which(is.na(juveniles_plac$Foret)|juveniles_plac$Foret %in% 'p')] <- 'Paracou'

juveniles_plac$Foret <- case_when(
  is.na(juveniles_plac$Foret)==TRUE & dplyr::starts_with(juveniles_plac$Foret,'p') ~ "Paracou",
)

```

```

test <- filter(juveniles_plac, is.na(Foret))
test$Nom_Placette

```

```

## character(0)

```

```

library(tidyverse)
library(knitr)
library(ggplot2)

```

1. POINT D'ÉTAPE: 3^E SEMAINE DE STAGE

```
library(emmeans)
library(cowplot)
library(corrplot)
library(factoextra)
library(FactoMineR)
library(ppcor)
library(multcomp)
```

```
#AFDM:Analyse factorielle de données mixtes ##Angélique
```

```
load("vault/data/AG_plac.RData")
```

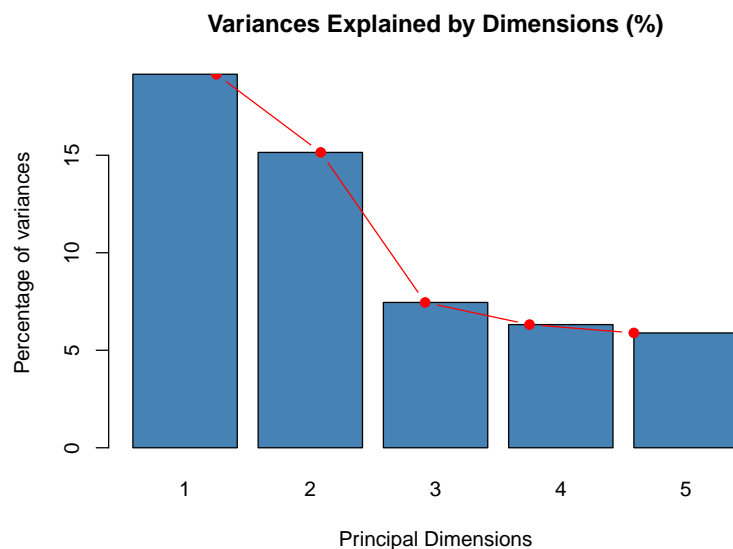
```
#1er jeu de données
```

```
AG_plac_AFDM <- AG_plac %>%
  dplyr::select(Foret, Type.placette, diversite, n_AG, n_inf_130,
    n_sup_130, hauteur_moy, hauteur_min, hauteur_max, sumhauteur) %>%
  filter(!is.na(hauteur_min), !is.na(hauteur_moy), !is.na(hauteur_max),
    !is.na(sumhauteur), !is.na(Type.placette))
# dplyr::select(Foret,n:n_inf_130,n_sup_130,diversite:n_VIO)
sum(is.na(AG_plac_AFDM))
```

```
## [1] 0
```

```
# dplyr::select(2:10,16:22,26,27,31,34,37,40,41,44,45,48,49,51,52,56,57,60,61)
res.famd <- FAMD(AG_plac_AFDM, graph = FALSE)
```

```
eig.val <- res.famd$eig
barplot(eig.val[, 2], names.arg = 1:nrow(eig.val), main = "Variances Explained by Dimensions (%)",
  xlab = "Principal Dimensions", ylab = "Percentage of variances",
  col = "steelblue")
# Add connected line segments to the plot
lines(x = 1:nrow(eig.val), eig.val[, 2], type = "b", pch = 19,
  col = "red")
```




```
eig.val
```

```
##          eigenvalue percentage of variance
## comp 1    3.447962             19.155346
## comp 2    2.726477             15.147094
## comp 3    1.341535             7.452973
## comp 4    1.137082             6.317122
## comp 5    1.059898             5.888321
##          cumulative percentage of variance
## comp 1             19.15535
## comp 2             34.30244
## comp 3             41.75541
## comp 4             48.07254
## comp 5             53.96086
```

1.3 Toutes les variables

```
var <- get_famd_var(res.famd)
var
```

```
## FAMD results for variables
## =====
##   Name      Description
## 1 "$coord"   "Coordinates"
## 2 "$cos2"    "Cos2, quality of representation"
## 3 "$contrib" "Contributions"
```

```
# Coordonnées des variables
head(var$coord)
```

```
##          Dim.1      Dim.2      Dim.3
## diversite 0.012502394 0.02326411 0.6144465953
## n_AG      0.883183496 0.01428793 0.0128702310
## n_inf_130 0.669765802 0.05513751 0.0276744314
## n_sup_130 0.606776052 0.06560694 0.0080207337
## hauteur_moy 0.006545122 0.93612413 0.0017853949
## hauteur_min 0.029977698 0.70119872 0.0003599731
##          Dim.4      Dim.5
## diversite 0.0009997302 0.01582323
## n_AG      0.0068694483 0.01797176
## n_inf_130 0.0066654732 0.06706463
## n_sup_130 0.0018470475 0.07582262
## hauteur_moy 0.0008132428 0.01627364
## hauteur_min 0.0011504889 0.03742157
```

```
# Cos2: qualité de représentation
head(var$cos2)
```

```
##          Dim.1      Dim.2      Dim.3
## diversite 1.563098e-04 0.0005412186 3.775446e-01
## n_AG      7.800131e-01 0.0002041450 1.656428e-04
## n_inf_130 4.485862e-01 0.0030401449 7.658742e-04
## n_sup_130 3.681772e-01 0.0043042707 6.433217e-05
## hauteur_moy 4.283862e-05 0.8763283939 3.187635e-06
## hauteur_min 8.986624e-04 0.4916796414 1.295806e-07
##          Dim.4      Dim.5
## diversite 9.994604e-07 0.0002503746
## n_AG      4.718932e-05 0.0003229840
```

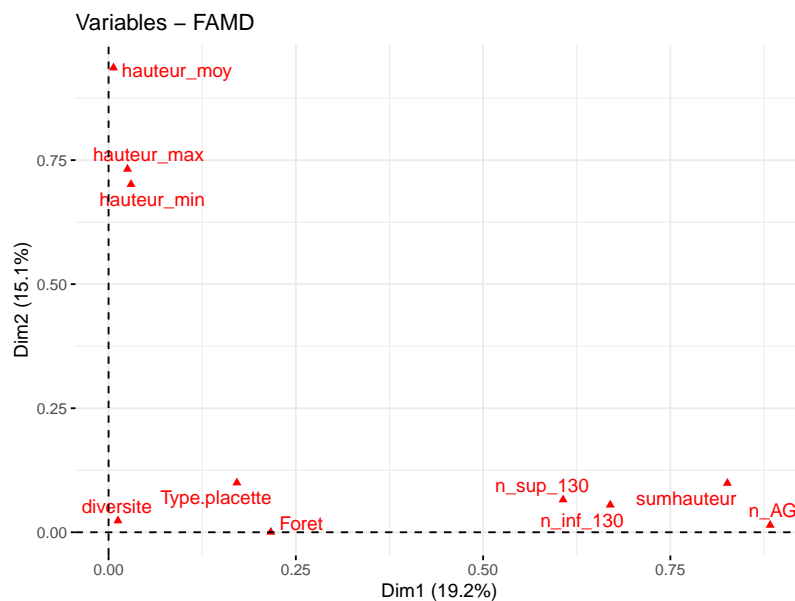
1. POINT D'ÉTAPE: 3^E SEMAINE DE STAGE

```
## n_inf_130 4.442853e-05 0.0044976644
## n_sup_130 3.411585e-06 0.0057490695
## hauteur_moy 6.613638e-07 0.0002648315
## hauteur_min 1.323625e-06 0.0014003742
```

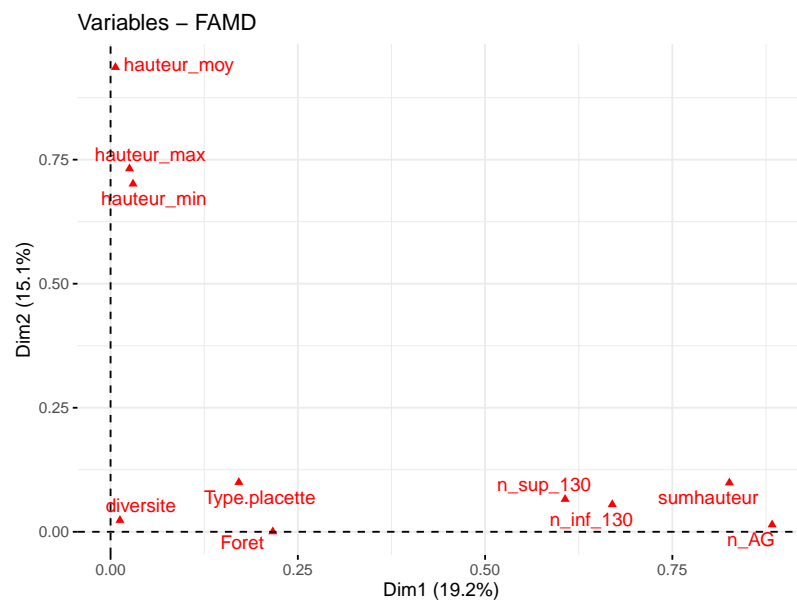
```
# Contributions aux dimensions
head(var$contrib)
```

```
##          Dim.1      Dim.2      Dim.3      Dim.4
## diversite  0.3626024  0.8532662 45.80174988 0.08792067
## n_AG       25.6146512  0.5240437  0.95936588 0.60412953
## n_inf_130  19.4249750  2.0222987  2.06289268 0.58619106
## n_sup_130  17.5981061  2.4062899  0.59787725 0.16243749
## hauteur_moy 0.1898258 34.3345694  0.13308595 0.07152015
## hauteur_min 0.8694323 25.7181235  0.02683292 0.10117906
##          Dim.5
## diversite  1.492901
## n_AG       1.695612
## n_inf_130  6.327462
## n_sup_130  7.153767
## hauteur_moy 1.535397
## hauteur_min 3.530677
```

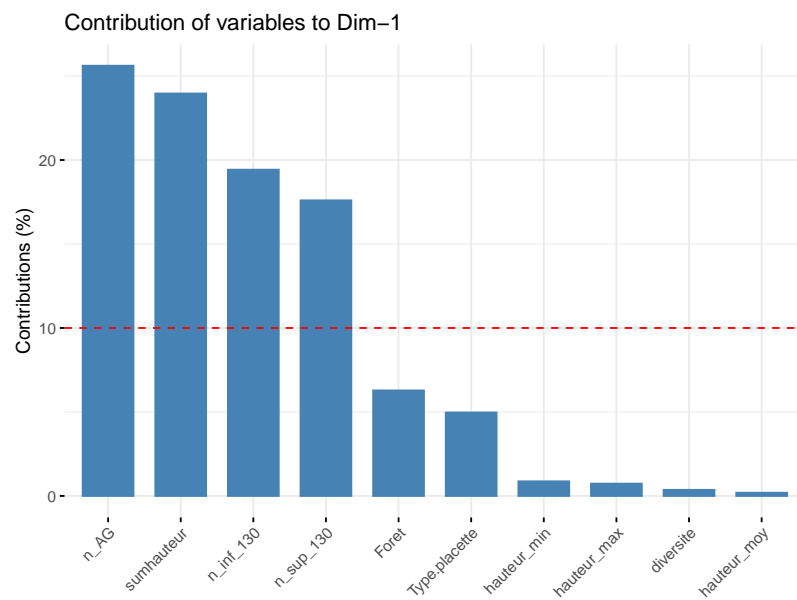
```
# Graphique des variables
fviz_famd_var(res.famd, repel = TRUE)
```



```
fviz_famd_var(res.famd, repel = TRUE)
```

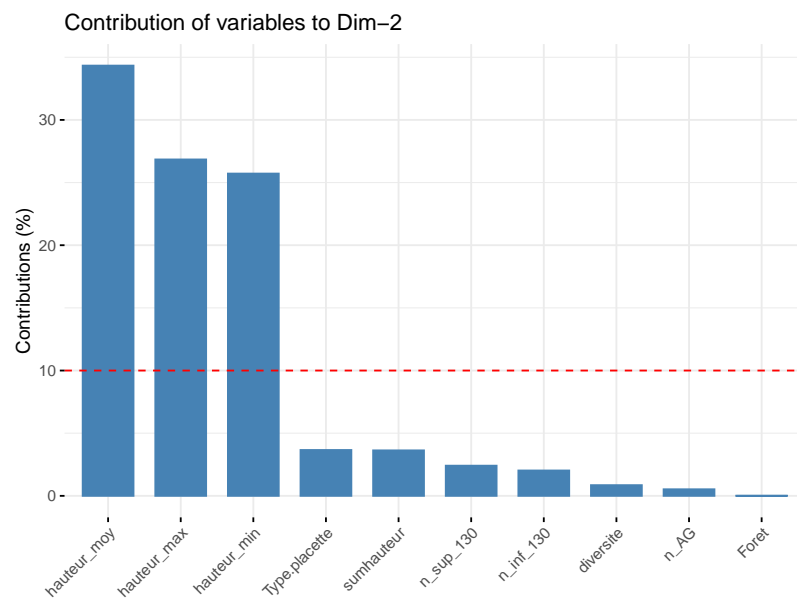


```
# Contribution à la première dimension
fviz_contrib(res.famd, "var", axes = 1)
```

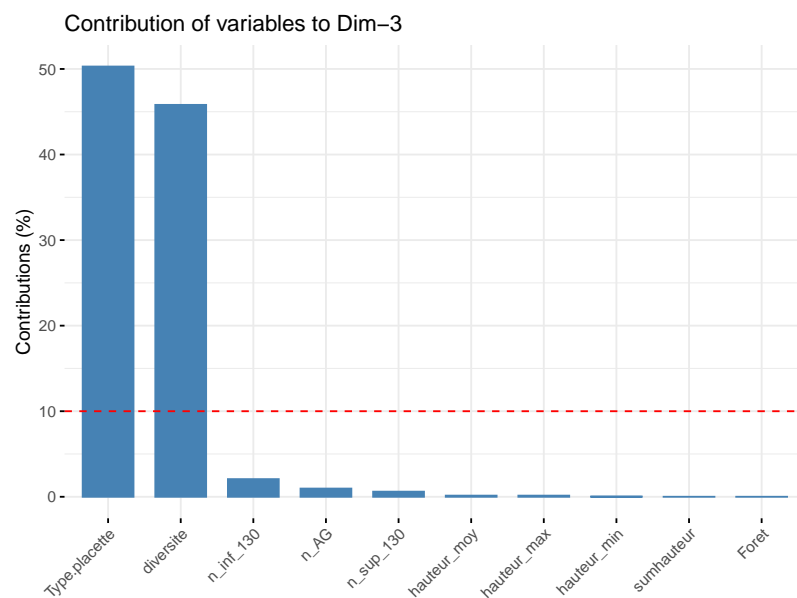


```
# Contribution à la deuxième dimension
fviz_contrib(res.famd, "var", axes = 2)
```

1. POINT D'ÉTAPE: 3^E SEMAINE DE STAGE



```
# Contribution à la 3e dimension
fviz_contrib(res.famd, "var", axes = 3)
```



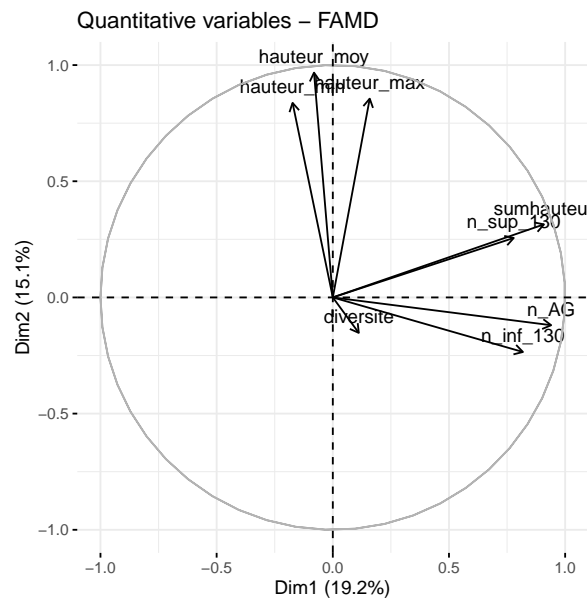
##Variables quantitatives

```
quanti.var <- get_famd_var(res.famd, "quanti.var")
quanti.var
```

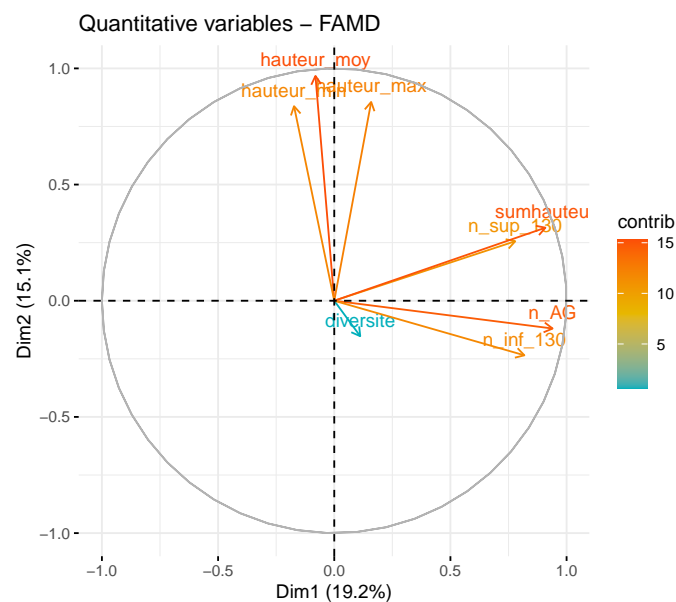
```
## FAMD results for quantitative variables
## =====
##   Name      Description
## 1 "$coord"   "Coordinates"
## 2 "$cos2"    "Cos2, quality of representation"
## 3 "$contrib" "Contributions"
```

1.3. Toutes les variables

```
fviz_famd_var(res.famd, "quanti.var", col.var = "black") # on ne peut pas utiliser repel=TRUE car trop
```

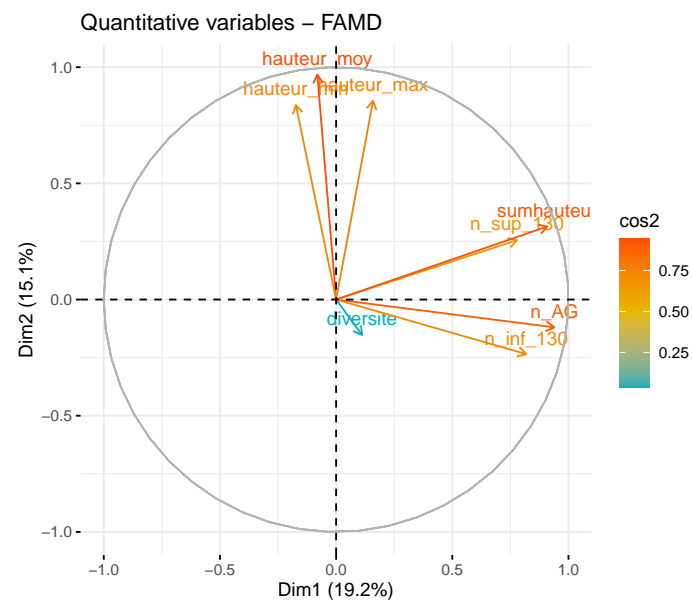


```
# fviz_famd_var(res.famd, 'quanti.var', repel =
# TRUE, col.var = 'black')
# couleur selon importance de la contribution aux axes
fviz_famd_var(res.famd, "quanti.var", col.var = "contrib", gradient.cols = c("#00AFBB",
"#E7B800", "#FC4E07"))
```

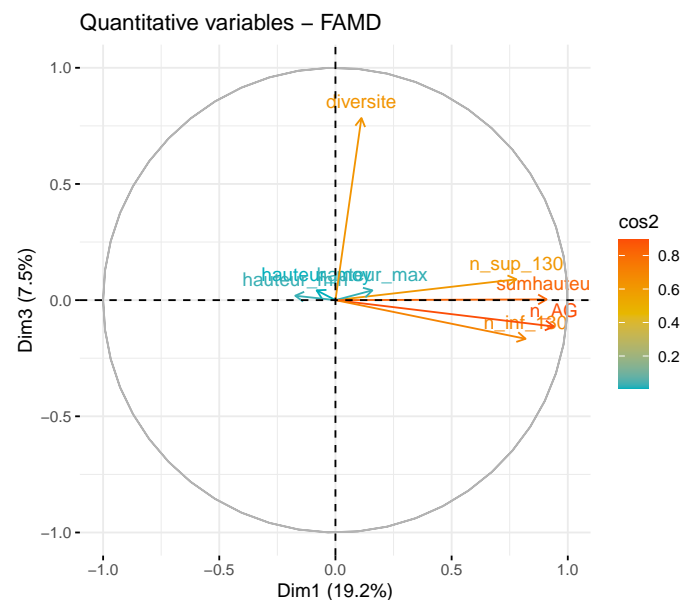


```
# Couleur par valeurs cos2: qualité sur le plan des
# facteurs
fviz_famd_var(res.famd, "quanti.var", col.var = "cos2", gradient.cols = c("#00AFBB",
"#E7B800", "#FC4E07"))
```

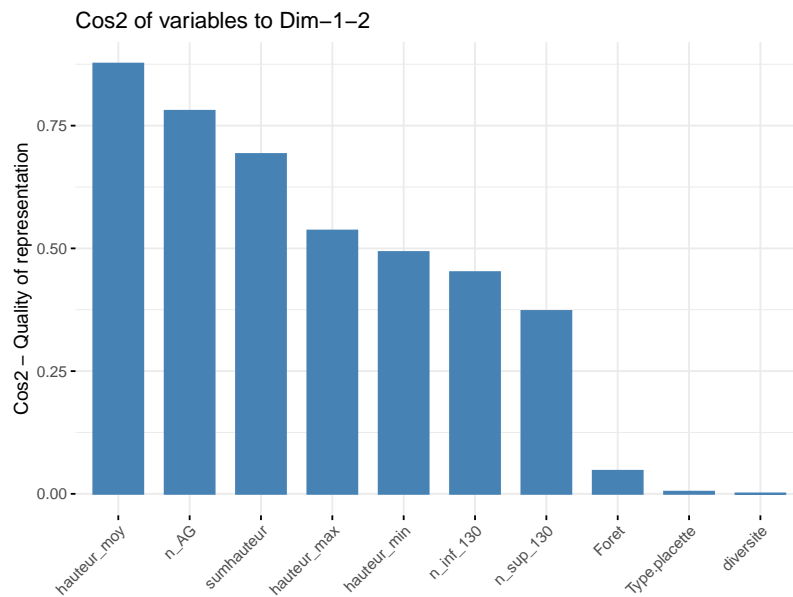
1. POINT D'ÉTAPE: 3^E SEMAINE DE STAGE



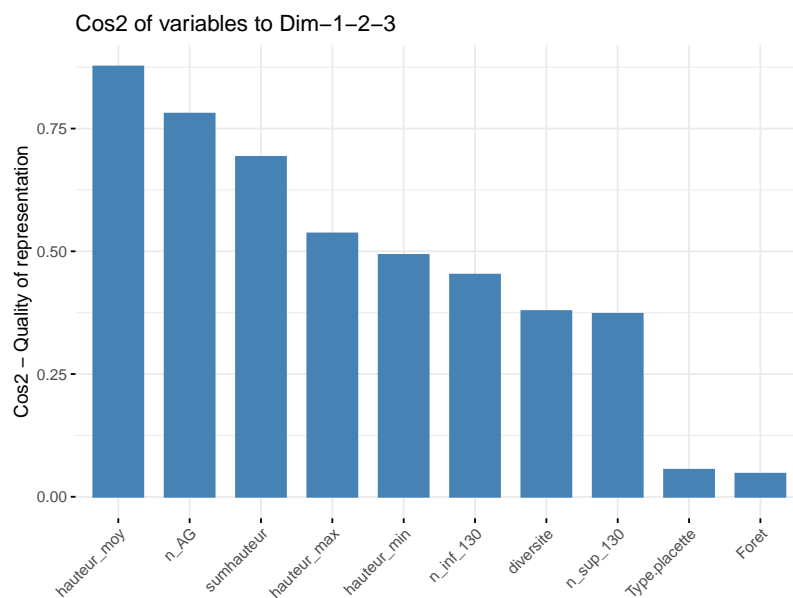
```
fviz_famd_var(res.famd, "quanti.var", col.var = "cos2", gradient.cols = c("#00AFBB",
"#E7B800", "#FC4E07"), axes = c(1, 3))
```



```
# Cos2 total des variables sur Dim.1 et Dim.2
fviz_cos2(res.famd, choice = "var", axes = 1:2)
```



```
# Cos2 total des variables sur Dim.1 et Dim.3
fviz_cos2(res.famd, choice = "var", axes = 1:3)
```



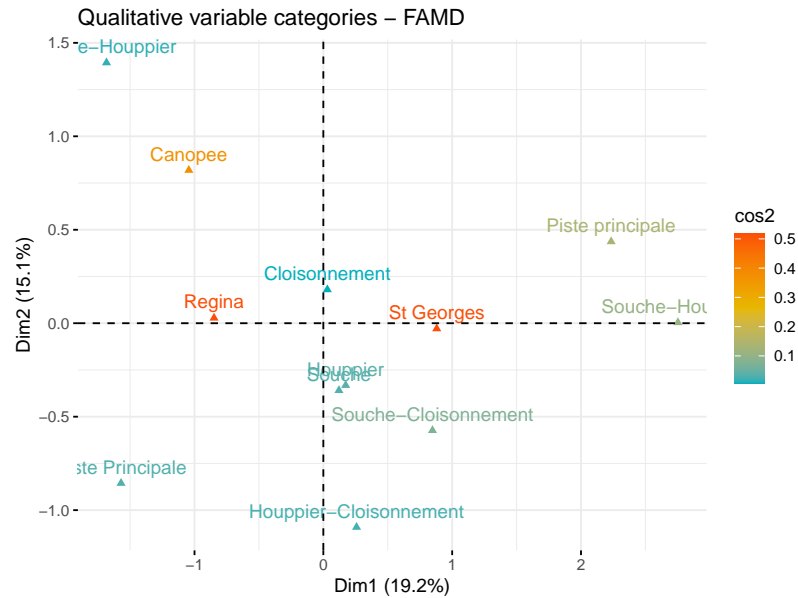
##Variables qualitatives

```
quali.var <- get_famd_var(res.famd, "quali.var")
quali.var
```

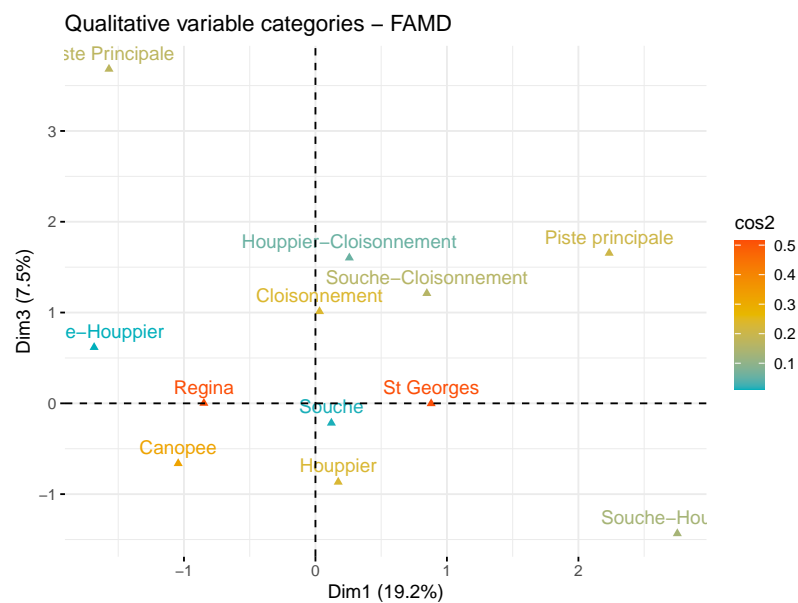
```
## FAMD results for qualitative variable categories
## =====
##   Name      Description
## 1 "$coord"   "Coordinates"
## 2 "$cos2"    "Cos2, quality of representation"
## 3 "$contrib" "Contributions"
```

1. POINT D'ÉTAPE: 3^E SEMAINE DE STAGE

```
fviz_famd_var(res.famd, "quali.var", col.var = "cos2", gradient.cols = c("#00AFBB",
"#E7B800", "#FC4E07"))
```



```
fviz_famd_var(res.famd, "quali.var", col.var = "cos2", gradient.cols = c("#00AFBB",
"#E7B800", "#FC4E07"), axes = c(1, 3))
```



##Individus

```
ind <- get_famd_ind(res.famd)
ind
```

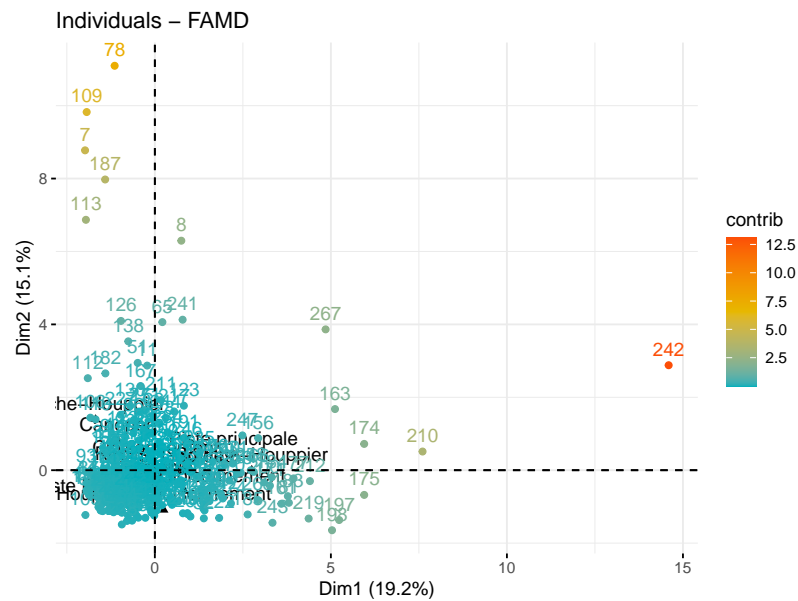
FAMD results for individuals

=====

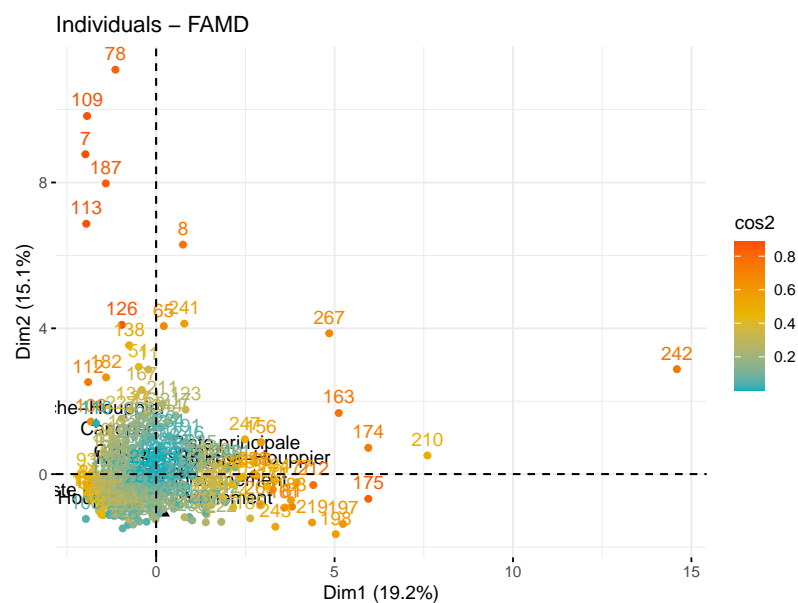
1.3. Toutes les variables

```
## Name      Description
## 1 "$coord" "Coordinates"
## 2 "$cos2"  "Cos2, quality of representation"
## 3 "$contrib" "Contributions"
```

```
#couleur par contribution aux axes
fviz_famd_ind(res.famd, col.ind = "contrib",
              gradient.cols = c("#00AFBB", "#E7B800", "#FC4E07"))
```

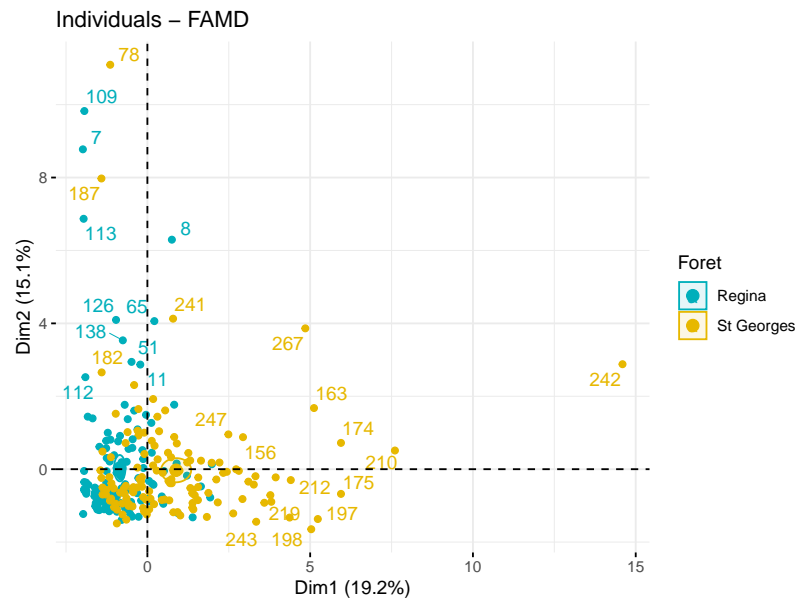


```
#couleur par qualité de representation
fviz_famd_ind(res.famd, col.ind = "cos2",
              gradient.cols = c("#00AFBB", "#E7B800", "#FC4E07"))
```

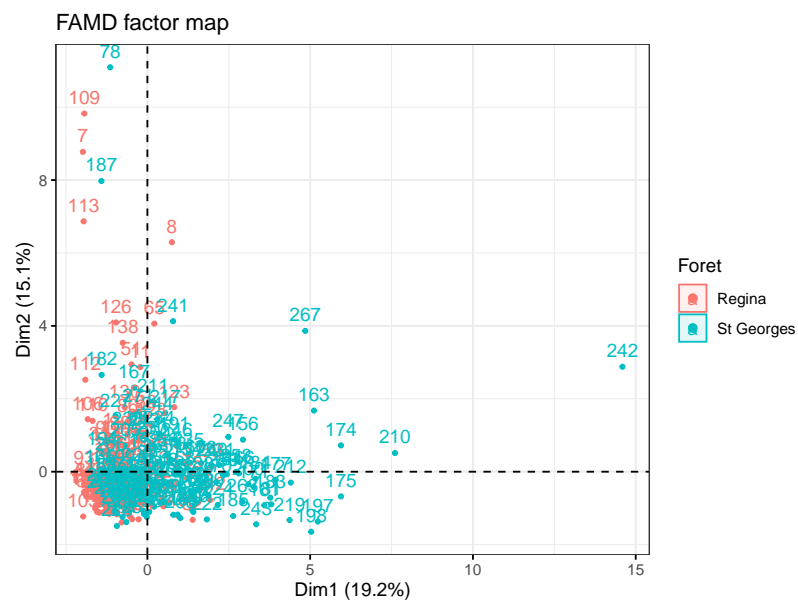


1. POINT D'ÉTAPE: 3^E SEMAINE DE STAGE

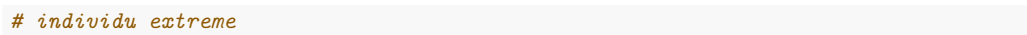
```
#couleur par traitement
fviz_mfa_ind(res.famd,
  habillage = "Foret", # color by groups
  palette = c("#00AFBB", "#E7B800", "#FC4E07"),
  addEllipses = TRUE, ellipse.type = "confidence",
  repel = TRUE # Avoid text overlapping
)
```



```
fviz_ellipses(res.famd, c("Foret"))
```



```
# n'affiche pas le num des individus
fviz_ellipses(res.famd, 1:2, geom = "point")
```



Bibliography

- Fargeon, H., M. Aubry-Kientz, O. Brunaux, L. Descroix, R. Gaspard, S. Guitet, V. Rossi, and B. Hérault (2016). “Vulnerability of commercial tree species to water stress in logged forests of the Guiana shield.” In: *Forests* 7 (5), pp. 1–21. DOI: [10.3390/f7050105](https://doi.org/10.3390/f7050105) (cit. on p. 1).
- Fischer, R., F. Bohn, M. D. de Paula, C. Dislich, J. Groeneveld, A. G. Gutiérrez, M. Kazmierczak, N. Knapp, S. Lehmann, S. Paulick, S. Pütz, E. Rödig, F. Taubert, P. Köhler, and A. Huth (2016). “Lessons learned from applying a forest gap model to understand ecosystem and carbon dynamics of complex tropical forests.” In: *Ecological Modelling* 326, pp. 124–133. DOI: [10.1016/j.ecolmodel.2015.11.018](https://doi.org/10.1016/j.ecolmodel.2015.11.018). URL: <http://dx.doi.org/10.1016/j.ecolmodel.2015.11.018> (cit. on p. 1).
- Goulamoussene, Y. (2017). “Variabilité de la structure de la canopée en forêt tropicale humide : l’apport de la très haute résolution spatiale en Guyane Française.” Université de Guyane, p. 153 (cit. on p. 2).
- Gourlet-Fleury, S., G. Cornu, S. Jéssel, H. Dessard, J. G. Jourget, L. Blanc, and N. Picard (2005). “Using models to predict recovery and assess tree species vulnerability in logged tropical forests: A case study from French Guiana.” In: *Forest Ecology and Management* 209 (1-2), pp. 69–85. DOI: [10.1016/j.foreco.2005.01.010](https://doi.org/10.1016/j.foreco.2005.01.010) (cit. on pp. 1, 2).
- Guitet, S., O. Brunaux, and S. Traissac (2014). *Guide de Sylviculture - Région Nord Guyane*. Direction Régionale pour la Guyane Département Recherche et Développement-Pôle Guyane Département de Guyane (cit. on p. 1).
- Hérault, B., J. Ouallet, L. Blanc, F. H. Wagner, and C. Baraloto (2010). “Growth responses of neotropical trees to logging gaps.” In: *Journal of Applied Ecology* 47, pp. 821–831 (cit. on p. 2).
- Hunter, M. O., M. Keller, D. Morton, B. Cook, M. Lefsky, M. Ducey, S. Saleska, R. C. D. Oliveira, J. Schietti, and R. Zang (2015). “Structural dynamics of tropical moist forest gaps.” In: *PLoS ONE* 10 (7), pp. 1–19. DOI: [10.1371/journal.pone.0132144](https://doi.org/10.1371/journal.pone.0132144) (cit. on p. 2).
- Laurans, M., O. Martin, E. Nicolini, and G. Vincent (Nov. 2012). “Functional traits and their plasticity predict tropical trees regeneration niche even among species with intermediate light requirements.” In: *Journal of Ecology* 100 (6), pp. 1440–1452. DOI: [10.1111/j.1365-2745.2012.02007.x](https://doi.org/10.1111/j.1365-2745.2012.02007.x) (cit. on p. 2).

- Meersch, C. V. D. (2022). *Etude de la régénération des espèces semi-héliophiles sous chablis*. Université des Antilles (cit. on p. 5).
- ONF (2017). *Charte EFI Guyane*. ONF (cit. on p. 1).
- Pierre-Justin, M. (2021). *Étude du besoin en lumière d'espèces d'arbres semihéliophiles de Guyane*. Université des Antilles (cit. on p. 5).
- Pinagé, E. R., M. Keller, P. Duffy, M. Longo, M. dos-Santos, and D. Morton (Mar. 2019). "Long-Term Impacts of Selective Logging on Amazon Forest Dynamics from Multi-Temporal Airborne LiDAR." In: *Remote Sensing* 11 (6), p. 709. DOI: [10.3390/rs11060709](https://doi.org/10.3390/rs11060709) (cit. on p. 2).
- Poorter, L. (1999). "Growth responses of 15 rain-forest tree species to a light gradient: the relative importance of morphological and physiological traits." In: (cit. on p. 2).
- Rüger, N., U. Berger, S. P. Hubbell, G. Vieilledent, and R. Condit (2011). "Growth Strategies of Tropical Tree Species: Disentangling Light and Size Effects." In: *PLoS ONE* 6 (9), e25330. DOI: [10.1371/journal.pone.0025330](https://doi.org/10.1371/journal.pone.0025330). URL: <http://dx.doi.org/10.1371%2Fjournal.pone.0025330> (cit. on p. 2).
- Sheil, D., A. Salim, J. Chave, J. Vanclay, and W. D. Hawthorne (2006). "Illumination–size relationships of 109 coexisting tropical forest tree species." In: *Journal of Ecology* (cit. on p. 2).
- Stark, S. C., B. J. Enquist, S. R. Saleska, V. Leitold, J. Schietti, M. Longo, L. F. Alves, P. B. Camargo, and R. C. Oliveira (July 2015). "Linking canopy leaf area and light environments with tree size distributions to explain Amazon forest demography." In: *Ecology Letters* 18 (7), pp. 636–645. DOI: [10.1111/ele.12440](https://doi.org/10.1111/ele.12440) (cit. on p. 2).
- Zhu, J., D. Lu, and W. Zhang (Sept. 2014). "Effects of gaps on regeneration of woody plants: a meta-analysis." In: *Journal of Forestry Research* 25 (3), pp. 501–510. DOI: [10.1007/s11676-014-0489-3](https://doi.org/10.1007/s11676-014-0489-3) (cit. on p. 2).

List of Figures

1.1	Chronogramme du stage	4
-----	---------------------------------	---

Abstract English abstract, on the last page.

This is a bookdown template based on LaTeX memoir class.

Keywords Keyword in English, As a list.

