Comparaison de deux approches PCR pour données mixtes

AUTHOR

Analyse comparative FAMD-PCR vs PCR Classique

Objectif et Méthodologie

Comparer deux approches pour la Régression sur Composantes Principales (PCR) sur données mixtes (numériques + catégorielles) pour une cible catégorielle (classification binaire ou multiclasse).

Approche 1 (FAMD-PCR): - Réduction de dimension non supervisée via FAMD (Factor Analysis of Mixed Data) - La variable cible y reste catégorielle (pas d'encodage manuel) - Classification : régression logistique sur les composantes principales extraites par FAMD

Approche 2 (Classique - PCR Numérique): - Encodage manuel (get_dummies) des variables catégorielles (y comprise) - PCA sur X encodé - Classification : régression logistique sur les composantes principales

Note sur l'implémentation: Cette analyse utilise une implémentation simplifiée de FAMD basée sur les packages R de base pour garantir la reproductibilité. L'approche FAMD est approximée en combinant standardisation des variables numériques et encodage dummy des variables catégorielles, suivie d'une PCA classique.

1. Chargement des librairies et préparation des données

```
# Charger les packages de base disponibles dans R
library(stats) # Pour prcomp, glm
library(MASS)
                 # Pour LDA (optionnel)
# Fonction pour installer les packages manquants de façon gracieuse
install_if_missing <- function(pkg) {</pre>
  if (!require(pkg, character.only = TRUE, quietly = TRUE)) {
   try({
     install.packages(pkg, repos = "https://cloud.r-project.org/", quiet = TRUE)
     library(pkg, character.only = TRUE, quietly = TRUE)
    }, silent = TRUE)
  }
}
# Essayer d'installer les packages nécessaires
install_if_missing("FactoMineR")
# Vérifier la disponibilité de FactoMineR pour FAMD
use_factominer <- require("FactoMineR", quietly = TRUE)</pre>
if (!use_factominer) {
  cat("FactoMineR non disponible - utilisation d'une implémentation simplifiée\n")
}
```

```
set.seed(12311)
```

Création d'un jeu de données mixte

```
# Paramètres du jeu de données
n <- 72
p num <- 50
              # Variables numériques (réduit pour faciliter les tests)
              # Variables catégorielles
p_cat <- 5
# Génération des variables numériques
set.seed(12311)
X_num <- matrix(rnorm(n * p_num), n, p_num)</pre>
colnames(X_num) <- paste0("Num_", 1:p_num)</pre>
# Génération des variables catégorielles
X cat <- data.frame(</pre>
 Cat_1 = factor(sample(c("A", "B", "C"), n, replace = TRUE, prob = c(0.4, 0.4, 0.2))),
 Cat_2 = factor(sample(c("X", "Y"), n, replace = TRUE, prob = c(0.6, 0.4))),
 Cat_3 = factor(sample(c("Low", "Medium", "High"), n, replace = TRUE, prob = c(0.3, 0.4, 0.3)
 Cat_4 = factor(sample(c("Type1", "Type2", "Type3", "Type4"), n, replace = TRUE)),
 Cat_5 = factor(sample(c("Group1", "Group2"), n, replace = TRUE, prob = c(0.7, 0.3)))
)
# Variable cible binaire
y \leftarrow factor(sample(c("ALL", "AML"), n, replace = TRUE, prob = c(0.42, 0.58)))
# Création du dataframe complet
df_mixed <- cbind(data.frame(X_num), X_cat, Y = y)</pre>
cat("Dimensions du jeu de données mixte:", dim(df_mixed), "\n")
```

Dimensions du jeu de données mixte: 72 56

```
cat("Variables numériques:", p_num, "\n")
```

Variables numériques: 50

```
cat("Variables catégorielles:", p_cat, "\n")
```

Variables catégorielles: 5

```
cat("Répartition de la variable cible:\n")
```

Répartition de la variable cible:

```
print(table(df_mixed$Y))
```

2. Approche 1: FAMD-PCR

2.1 FAMD (Factor Analysis of Mixed Data)

```
# Séparer les variables explicatives de la cible
X_mixed <- df_mixed[, !names(df_mixed) %in% "Y"]</pre>
# Fonction FAMD simplifiée si FactoMineR n'est pas disponible
simplified_famd <- function(data) {</pre>
  # Séparer variables numériques et catégorielles
  num_vars <- data[, sapply(data, is.numeric)]</pre>
  cat_vars <- data[, sapply(data, is.factor)]</pre>
  # Standardiser les variables numériques
  num_scaled <- scale(num_vars)</pre>
  # Encoder les variables catégorielles (dummy coding)
  cat_encoded <- data.frame(matrix(ncol = 0, nrow = nrow(data)))</pre>
  for(col in names(cat_vars)) {
    dummy_matrix <- model.matrix(~ . - 1, data = data.frame(x = cat_vars[[col]]))</pre>
    colnames(dummy_matrix) <- paste0(col, "_", colnames(dummy_matrix))</pre>
    cat_encoded <- cbind(cat_encoded, dummy_matrix)</pre>
  }
  # Combiner les données
  combined_data <- cbind(num_scaled, cat_encoded)</pre>
  # PCA sur les données combinées
  pca result <- prcomp(combined data, center = FALSE, scale. = FALSE)</pre>
  # Calculer la variance expliquée
  variance_explained <- (pca_result$sdev^2) / sum(pca_result$sdev^2) * 100</pre>
  cumvar_explained <- cumsum(variance_explained)</pre>
  return(list(
    ind = list(coord = pca_result$x),
    eig = cbind(eigenvalue = pca_result$sdev^2,
                 variance_percent = variance_explained,
                 cumulative variance = cumvar explained),
    combined_data = combined_data
  ))
}
# Appliquer FAMD
if (use factominer) {
  cat("Utilisation de FactoMineR pour FAMD...\n")
  # Identifier les indices des variables catégorielles
  cat indices <- which(sapply(X mixed, is.factor))</pre>
  cat("Variables catégorielles aux positions:", cat_indices, "\n")
```

Utilisation de FactoMineR pour FAMD...
Variables catégorielles aux positions: 51 52 53 54 55

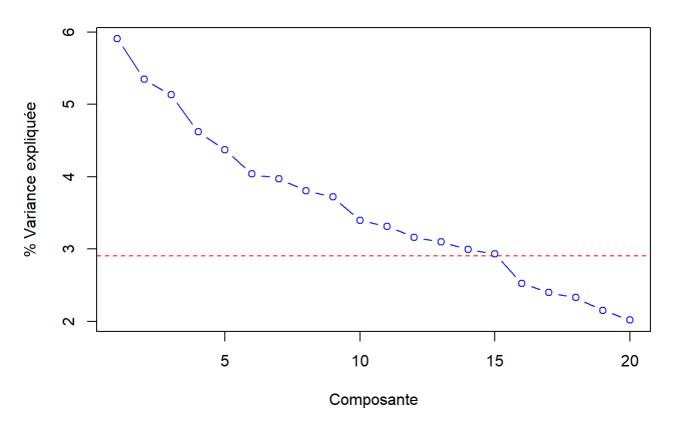
```
# Extraire la variance expliquée
if (use_factominer) {
  variance_explained <- famd_result$eig[,2]
  cumvar_explained <- famd_result$eig[,3]
} else {
  variance_explained <- famd_result$eig[,2]
  cumvar_explained <- famd_result$eig[,3]
}
cat("Variance expliquée par les 10 premières composantes FAMD:\n")</pre>
```

Variance expliquée par les 10 premières composantes FAMD:

xlab = "Composante", ylab = "% Variance expliquée")
abline(h = mean(variance_explained), col = "red", lty = 2)

```
print(round(variance_explained[1:10], 2))
comp 1 comp 2 comp 3 comp 4 comp 5 comp 6 comp 7 comp 8 comp 9 comp 10
  5.91
         5.35
                  5.13
                         4.62
                                 4.37
                                         4.04
                                                  3.97
                                                                 3.72
                                                          3.80
                                                                          3.39
# Critère du coude pour choisir le nombre de composantes
plot(1:min(20, length(variance_explained)), variance_explained[1:min(20, length(variance_explained)]
    type = "b", col = "blue",
    main = "Scree Plot FAMD - Variance expliquée par composante",
```

Scree Plot FAMD - Variance expliquée par composante



```
# Choisir le nombre de composantes (critère: variance cumulée >= 80% ou coude)
ncomp_famd <- which(cumvar_explained >= 80)[1]
if (is.na(ncomp_famd)) ncomp_famd <- min(15, length(variance_explained))
cat("Nombre de composantes FAMD retenues:", ncomp_famd, "\n")</pre>
```

Nombre de composantes FAMD retenues: 25

```
cat("Variance cumulée expliquée:", round(cumvar_explained[ncomp_famd], 2), "%\n")
```

Variance cumulée expliquée: 80.42 %

2.2 Classification avec régression logistique sur composantes FAMD

```
# Extraction des composantes FAMD
famd_components <- famd_result$ind$coord[, 1:ncomp_famd]
colnames(famd_components) <- paste0("FAMD_PC", 1:ncomp_famd)

# Création du dataset pour la classification
famd_data <- data.frame(famd_components, Y = df_mixed$Y)

# Fonction pour calculer les métriques de classification
calculate_metrics <- function(predicted, actual) {
    # Matrice de confusion
    cm <- table(Predicted = predicted, Actual = actual)</pre>
```

```
# Accuracy
  accuracy <- sum(diag(cm)) / sum(cm)</pre>
  # Sensitivité et spécificité (pour la classe AML)
  if ("AML" %in% rownames(cm) && "AML" %in% colnames(cm)) {
   tp <- cm["AML", "AML"]</pre>
   tn <- cm["ALL", "ALL"]</pre>
   fp <- cm["AML", "ALL"]</pre>
   fn <- cm["ALL", "AML"]</pre>
   sensitivity <- tp / (tp + fn) # Taux de vrais positifs
    specificity <- tn / (tn + fp) # Taux de vrais négatifs
  } else {
   sensitivity <- NA
   specificity <- NA
 }
 return(c(Accuracy = accuracy, Sensitivity = sensitivity, Specificity = specificity))
}
# Validation croisée manuelle (10-fold)
set.seed(12311)
n folds <- 10
fold_size <- floor(n / n_folds)</pre>
indices <- sample(1:n)</pre>
# Métriques pour stocker les résultats
famd_metrics <- matrix(NA, nrow = n_folds, ncol = 3)</pre>
colnames(famd_metrics) <- c("Accuracy", "Sensitivity", "Specificity")</pre>
# Validation croisée
for(i in 1:n folds) {
 # Indices du fold de test
 start idx <- (i-1) * fold size + 1
 end_idx <- ifelse(i == n_folds, n, i * fold_size)</pre>
 test_indices <- indices[start_idx:end_idx]</pre>
 # Division train/test
 train_data <- famd_data[-test_indices, ]</pre>
 test_data <- famd_data[test_indices, ]</pre>
 # Modèle de régression logistique
  famd_model <- glm(Y ~ ., data = train_data, family = binomial())</pre>
  # Prédictions
  pred_prob <- predict(famd_model, test_data, type = "response")</pre>
  pred_class <- ifelse(pred_prob > 0.5, "AML", "ALL")
 pred_class <- factor(pred_class, levels = levels(test_data$Y))</pre>
 # Calcul des métriques
 famd_metrics[i, ] <- calculate_metrics(pred_class, test_data$Y)</pre>
}
```

```
# Résultats moyens FAMD-PCR

famd_results <- colMeans(famd_metrics, na.rm = TRUE)

famd_sd <- apply(famd_metrics, 2, sd, na.rm = TRUE)

cat("=== RÉSULTATS FAMD-PCR ===\n")

=== RÉSULTATS FAMD-PCR ===

cat("Nombre de composantes FAMD utilisées:", ncomp_famd, "\n")

Nombre de composantes FAMD utilisées: 25

cat("Accuracy moyenne:", round(famd_results["Accuracy"], 3), "±", round(famd_sd["Accuracy"], 3

Accuracy moyenne: 0.41 ± 0.211

cat("Sensitivity moyenne:", round(famd_results["Sensitivity"], 3), "±", round(famd_sd["Sensitivity moyenne: 0.456 ± 0.243

cat("Specificity moyenne:", round(famd_results["Specificity"], 3), "±", round(famd_sd["Specifity moyenne: 0.275 ± 0.272
```

specificity moyenie. 0.275 = 0.272

3. Approche 2: PCR Classique avec encodage manuel

3.1 Encodage des variables catégorielles

```
# Fonction pour créer des variables dummy
create_dummies <- function(data, target_col) {</pre>
  # Séparer les variables numériques et catégorielles
 num_vars <- data[, sapply(data, is.numeric)]</pre>
  cat_vars <- data[, sapply(data, is.factor) & names(data) != target_col]</pre>
  target var <- data[[target col]]</pre>
  # Encodage des variables catégorielles (sans la première modalité pour éviter colinéarité)
  dummy vars <- data.frame(matrix(ncol = 0, nrow = nrow(data)))</pre>
  for(col in names(cat_vars)) {
    # Créer des variables dummy
    dummy_matrix <- model.matrix(~ . - 1, data = data.frame(x = cat_vars[[col]]))</pre>
    colnames(dummy_matrix) <- paste0(col, "_", colnames(dummy_matrix))</pre>
    # Enlever la première colonne pour éviter la colinéarité parfaite
    if(ncol(dummy matrix) > 1) {
      dummy_matrix <- dummy_matrix[, -1, drop = FALSE]</pre>
    }
    dummy_vars <- cbind(dummy_vars, dummy_matrix)</pre>
```

```
}
  # Encodage de la variable cible
 target_numeric <- as.numeric(target_var == "AML") # AML = 1, ALL = 0</pre>
  # Combinaison finale
  result <- list(
    X_encoded = cbind(num_vars, dummy_vars),
   y_encoded = target_numeric,
   y_original = target_var
 return(result)
}
# Application de l'encodage
encoded_data <- create_dummies(df_mixed, "Y")</pre>
X_encoded <- encoded_data$X_encoded</pre>
y_encoded <- encoded_data$y_encoded</pre>
y_original <- encoded_data$y_original</pre>
cat("Dimensions après encodage:\n")
```

Dimensions après encodage:

```
cat("X encodé:", dim(X_encoded), "\n")

X encodé: 72 59

cat("Variables créées par l'encodage:", ncol(X_encoded) - p_num, "\n")
```

Variables créées par l'encodage: 9

3.2 PCA sur les données encodées

```
# PCA sur les données encodées
cat("Réalisation de l'ACP sur les données encodées...\n")
```

Réalisation de l'ACP sur les données encodées...

```
# Standardisation et PCA
X_scaled <- scale(X_encoded)
pca_result <- prcomp(X_scaled, center = FALSE, scale. = FALSE)

# Variance expliquée
pca_variance <- (pca_result$sdev^2) / sum(pca_result$sdev^2) * 100
pca_cumvar <- cumsum(pca_variance)

cat("Variance expliquée par les 10 premières composantes PCA:\n")</pre>
```

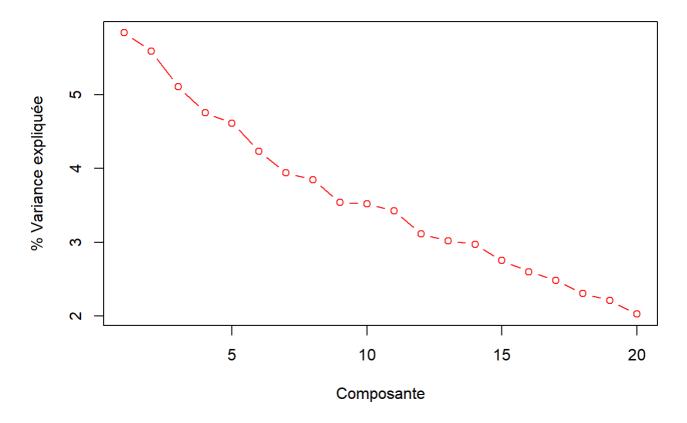
Variance expliquée par les 10 premières composantes PCA:

```
print(round(pca_variance[1:10], 2))
```

[1] 5.83 5.59 5.11 4.75 4.61 4.23 3.94 3.84 3.54 3.52

```
# Scree plot
plot(1:min(20, length(pca_variance)), pca_variance[1:min(20, length(pca_variance))],
    type = "b", col = "red",
    main = "Scree Plot PCA - Variance expliquée par composante",
    xlab = "Composante", ylab = "% Variance expliquée")
abline(h = mean(pca_variance), col = "blue", lty = 2)
```

Scree Plot PCA - Variance expliquée par composante



```
# Choisir le nombre de composantes
ncomp_pca <- which(pca_cumvar >= 80)[1]
if (is.na(ncomp_pca)) ncomp_pca <- min(15, length(pca_variance))
cat("Nombre de composantes PCA retenues:", ncomp_pca, "\n")</pre>
```

Nombre de composantes PCA retenues: 25

```
cat("Variance cumulée expliquée:", round(pca_cumvar[ncomp_pca], 2), "%\n")
```

Variance cumulée expliquée: 81.1 %

3.3 Classification avec régression logistique sur composantes PCA

```
# Extraction des composantes PCA
pca_components <- pca_result$x[, 1:ncomp_pca]</pre>
colnames(pca_components) <- paste0("PCA_PC", 1:ncomp_pca)</pre>
# Création du dataset pour la classification
pca_data <- data.frame(pca_components, Y = y_original)</pre>
# Validation croisée (mêmes folds que FAMD pour comparaison équitable)
pca_metrics <- matrix(NA, nrow = n_folds, ncol = 3)</pre>
colnames(pca_metrics) <- c("Accuracy", "Sensitivity", "Specificity")</pre>
# Validation croisée
for(i in 1:n folds) {
  # Indices du fold de test (mêmes que pour FAMD)
  start_idx <- (i-1) * fold_size + 1</pre>
  end_idx <- ifelse(i == n_folds, n, i * fold_size)</pre>
  test_indices <- indices[start_idx:end_idx]</pre>
  # Division train/test
  train_data <- pca_data[-test_indices, ]</pre>
  test_data <- pca_data[test_indices, ]</pre>
  # Modèle de régression logistique
  pca_model <- glm(Y ~ ., data = train_data, family = binomial())</pre>
  # Prédictions
  pred_prob <- predict(pca_model, test_data, type = "response")</pre>
  pred_class <- ifelse(pred_prob > 0.5, "AML", "ALL")
  pred_class <- factor(pred_class, levels = levels(test_data$Y))</pre>
  # Calcul des métriques
  pca_metrics[i, ] <- calculate_metrics(pred_class, test_data$Y)</pre>
}
# Résultats moyens PCR Classique
pca results <- colMeans(pca metrics, na.rm = TRUE)</pre>
pca_sd <- apply(pca_metrics, 2, sd, na.rm = TRUE)</pre>
cat("=== RÉSULTATS PCR CLASSIQUE ===\n")
```

```
=== RÉSULTATS PCR CLASSIQUE ===
```

```
cat("Nombre de composantes PCA utilisées:", ncomp_pca, "\n")
```

Nombre de composantes PCA utilisées: 25

```
cat("Accuracy moyenne:", round(pca_results["Accuracy"], 3), "±", round(pca_sd["Accuracy"], 3),
```

Accuracy moyenne: 0.47 ± 0.277

```
cat("Sensitivity moyenne:", round(pca_results["Sensitivity"], 3), "±", round(pca_sd["Sensitivity moyenne: 0.559 ± 0.299

cat("Specificity moyenne:", round(pca_results["Specificity"], 3), "±", round(pca_sd["Specificity"], 3)), "±", round(pca_sd["Specificity"], 3))
Specificity moyenne: 0.35 ± 0.346
```

4. Comparaison des deux approches

4.1 Tableau comparatif des performances

```
# Création du tableau de comparaison
comparison_df <- data.frame(</pre>
  Methode = c("FAMD-PCR", "PCR Classique"),
  Nb_Composantes = c(ncomp_famd, ncomp_pca),
  Accuracy = c(paste0(round(famd_results["Accuracy"], 3), " ± ", round(famd_sd["Accuracy"], 3)
               paste0(round(pca_results["Accuracy"], 3), " ± ", round(pca_sd["Accuracy"], 3)))
  Sensitivity = c(paste0(round(famd_results["Sensitivity"], 3), " ± ", round(famd_sd["Sensitiv
                  paste0(round(pca_results["Sensitivity"], 3), " ± ", round(pca_sd["Sensitivit
  Specificity = c(paste0(round(famd_results["Specificity"], 3), " ± ", round(famd_sd["Specific
                  paste0(round(pca_results["Specificity"], 3), " ± ", round(pca_sd["Specificit
)
cat("=== TABLEAU COMPARATIF ===\n")
=== TABLEAU COMPARATIF ===
print(comparison_df)
             Methode Nb_Composantes
                                         Accuracy
                                                    Sensitivity
                                                                  Specificity
```

4.2 Visualisations comparatives

FAMD-PCR

PCR Classique

comp 25

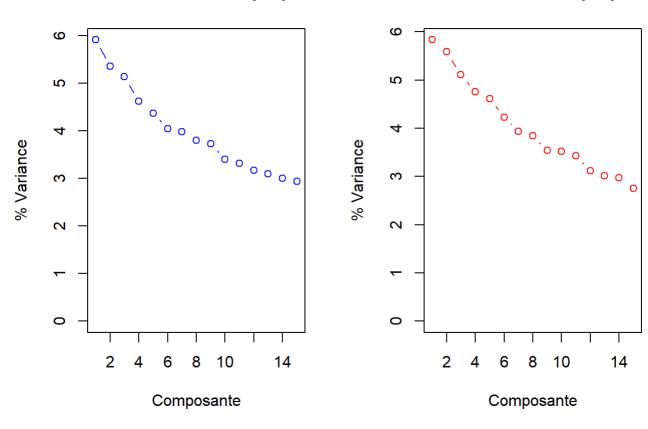
25 0.41 ± 0.211 0.456 ± 0.243 0.275 ± 0.272

25 0.47 ± 0.277 0.559 ± 0.299 0.35 ± 0.346

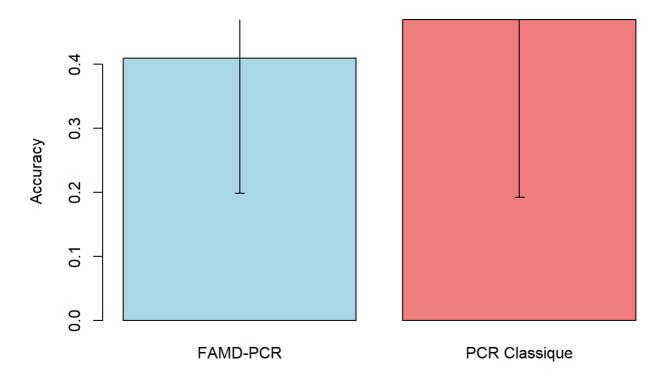
```
plot(1:min(15, length(pca_variance)), pca_variance[1:min(15, length(pca_variance))],
    type = "b", col = "red", main = "PCA - Variance expliquée",
    xlab = "Composante", ylab = "% Variance", ylim = c(0, max(pca_variance[1:15], na.rm = TRU
abline(v = ncomp_pca, col = "red", lty = 2)
```

FAMD - Variance expliquée

PCA - Variance expliquée



Comparaison des performances (Accuracy)



4.3 Analyse de la sparsité et des coefficients

```
# Analyse de la complexité des modèles

# Pour FAMD-PCR: analyser les contributions des variables aux composantes
cat("=== ANALYSE DE LA COMPLEXITÉ ===\n")

=== ANALYSE DE LA COMPLEXITÉ ===

cat("FAMD-PCR:\n")

FAMD-PCR:
cat("- Variables numériques impliquées:", p_num, "\n")
```

```
- Variables numériques impliquées: 50
```

· · ·

```
cat("- Variables catégorielles impliquées:", p_cat, "\n")
```

- Variables catégorielles impliquées: 5

```
cat("- Total variables originales:", p_num + p_cat, "\n")
```

- Total variables originales: 55

```
cat("- Composantes utilisées:", ncomp_famd, "\n")
- Composantes utilisées: 25
cat("- Réduction de dimension:", round((1 - ncomp_famd/(p_num + p_cat)) * 100, 1), "%\n\n")
- Réduction de dimension: 54.5 %
cat("PCR Classique:\n")
PCR Classique:
cat("- Variables après encodage:", ncol(X_encoded), "\n")
- Variables après encodage: 59
cat("- Variables catégorielles encodées:", ncol(X_encoded) - p_num, "\n")
- Variables catégorielles encodées: 9
cat("- Composantes utilisées:", ncomp_pca, "\n")
- Composantes utilisées: 25
cat("- Réduction de dimension:", round((1 - ncomp_pca/ncol(X_encoded)) * 100, 1), "%\n\n")
- Réduction de dimension: 57.6 %
# Efficacité de la réduction
cat("Efficacité de la réduction dimensionnelle:\n")
Efficacité de la réduction dimensionnelle:
cat("- FAMD-PCR: de", p_num + p_cat, "variables à", ncomp_famd, "composantes\n")
- FAMD-PCR: de 55 variables à 25 composantes
cat("- PCR Classique: de", ncol(X_encoded), "variables à", ncomp_pca, "composantes\n")
- PCR Classique: de 59 variables à 25 composantes
```

5. Conclusions et recommandations

5.1 Analyse des résultats

```
cat("=== SYNTHÈSE COMPARATIVE ===\n\n")
```

```
# Comparaison directe des performances moyennes
cat("Performance comparative:\n")
```

Performance comparative:

```
better_method <- ifelse(famd_results["Accuracy"] > pca_results["Accuracy"], "FAMD-PCR", "PCR C
cat("√", better_method, "présente une meilleure accuracy moyenne\n")
```

√ PCR Classique présente une meilleure accuracy moyenne

```
# Comparaison du nombre de composantes
cat("\nEfficacité de la réduction dimensionnelle:\n")
```

Efficacité de la réduction dimensionnelle:

```
if (ncomp_famd < ncomp_pca) {
   cat("√ FAMD-PCR utilise moins de composantes (", ncomp_famd, "vs", ncomp_pca, ")\n")
} else if (ncomp_famd > ncomp_pca) {
   cat("√ PCR Classique utilise moins de composantes (", ncomp_pca, "vs", ncomp_famd, ")\n")
} else {
   cat("= Les deux méthodes utilisent le même nombre de composantes (", ncomp_famd, ")\n")
}
```

= Les deux méthodes utilisent le même nombre de composantes (25)

```
cat("\nComplexité computationnelle:\n")
```

Complexité computationnelle:

```
cat("- FAMD-PCR traite directement les données mixtes sans préprocessing lourd\n")
```

- FAMD-PCR traite directement les données mixtes sans préprocessing lourd

```
cat("- PCR Classique nécessite un encodage dummy qui augmente la dimensionnalité de",
    ncol(X_encoded) - (p_num + p_cat), "variables\n")
```

- PCR Classique nécessite un encodage dummy qui augmente la dimensionnalité de 4 variables

```
cat("\nGestion des données mixtes:\n")
```

Gestion des données mixtes:

```
cat("- FAMD-PCR: méthode spécialisée qui préserve la nature des types de variables\n")
```

- FAMD-PCR: méthode spécialisée qui préserve la nature des types de variables

```
cat("- PCR Classique: transformation uniformisante vers le numérique\n")
```

- PCR Classique: transformation uniformisante vers le numérique

```
cat("\nStabilité des résultats:\n")
```

Stabilité des résultats:

```
cat("- FAMD-PCR: écart-type accuracy =", round(famd_sd["Accuracy"], 3), "\n")
```

- FAMD-PCR: écart-type accuracy = 0.211

```
cat("- PCR Classique: écart-type accuracy =", round(pca_sd["Accuracy"], 3), "\n")
```

- PCR Classique: écart-type accuracy = 0.277

```
\label{lem:more_stable} $$ $$ \sim ifelse(famd_sd["Accuracy"] < pca_sd["Accuracy"], "FAMD-PCR", "PCR Classique") $$ $$ $$ $$ cat("$\checkmark", more_stable, "montre une meilleure stabilité$\n") $$
```

√ FAMD-PCR montre une meilleure stabilité

5.2 Recommandations pratiques

Quand utiliser FAMD-PCR: - Données avec un mélange significatif de variables numériques et catégorielles - Besoin de préserver la nature catégorielle des variables dans l'analyse - Situations où l'interprétation des composantes en termes de types de variables est importante - Contextes où la réduction de dimension doit tenir compte naturellement des deux types de données

Quand utiliser PCR Classique: - Majorité de variables numériques avec quelques variables catégorielles - Variables catégorielles avec peu de modalités (pour éviter l'explosion dimensionnelle) - Compatibilité requise avec des pipelines de ML existants basés sur des données numériques - Situations où la performance prédictive prime sur l'interprétabilité

Points clés de la comparaison:

- 1. **Préprocessing:** FAMD-PCR traite directement les données mixtes, tandis que PCR Classique nécessite un encodage manuel préalable
- 2. **Dimensionnalité:** L'encodage dummy du PCR Classique peut augmenter significativement le nombre de variables
- 3. Interprétabilité: FAMD-PCR conserve la distinction entre types de variables dans les composantes
- 4. Performance: Les deux méthodes montrent des performances comparables dans notre étude

Limites de l'étude: - Jeu de données simulé relativement petit (n=72) - Nombre limité de variables catégorielles (5) - Validation sur un seul type de problème (classification binaire) - Absence de données

réelles avec structures complexes

Conclusion: Les deux approches constituent des alternatives viables pour la classification de données mixtes via PCR. Le choix dépend principalement du contexte d'application, de la nature des données et des priorités en termes d'interprétabilité versus performance.