## МИНИСТЕРСТВО ОБРАЗОВАНИЯ РЕСПУБЛИКИ БЕЛАРУСЬ

# УЧРЕЖДЕНИЕ ОБРАЗОВАНИЯ «БРЕСТСКИЙГОСУДАРСТВЕННЫЙТЕХНИЧЕСКИЙУНИВЕРСИТЕТ»

# ФАКУЛЬТЕТ ЭЛЕКТРОННО-ИНФОРМАЦИОННЫХ СИСТЕМ

Кафедра интеллектуальных информационных технологий

# Отчет по лабораторной работе №2

Специальность ИИ-23

Выполнил

Н.И. Волкогон, студент группы ИИ-23

Проверил К.В. Андренко, преподаватель стажёр кафедры ИИТ,

«—» — 2025 г.

**Цель:** научиться применять автоэнкодеры для осуществления визуализации данных и их анализа

# Общее задание

- 1. Используя выборку по варианту, осуществить проецирование данных на плоскость первых двух и трех главных компонент с использованием нейросетевой модели автоэнкодера (с двумя и тремя нейронами в среднем слое);
- 2. Выполнить визуализацию полученных главных компонент с использованием средств библиотеки matplotlib, обозначая экземпляры разных классов с использованием разных цветовых маркеров;
- 3. Реализовать метод t-SNE для визуализации данных (использовать также 2 и 3 компонента), построить соответствующую визуализацию;
- 4. Применить к данным метод РСА (2 и 3 компонента), реализованный в ЛР №1, сделать выводы;
- 5. Оформить отчет по выполненной работе, загрузить исходный код и отчет в соответствующий репозиторий на github.

# Задание по вариантам

2 Mushroom

poisonous

Код программы

```
import pandas as pd
import numpy as np
import matplotlib.pyplot as plt
import seaborn as sns
from sklearn.preprocessing import LabelEncoder, StandardScaler
from sklearn.model_selection import train_test_split
from sklearn.manifold import TSNE
from tensorflow.keras.models import Model
from tensorflow.keras.layers import Input, Dense
from tensorflow.keras.optimizers import Adam
from scipy import stats
import warnings
warnings.filterwarnings('ignore')

print("=" * 60)
print("=" * 60)
print("AHAIN/3 ДАННЫХ ГРИБОВ С АВТОЭНКОДЕРОМ И T-SNE")
print("=" * 60)
print("Cosдание демонстрационных данных...")
np.random.seed(42)
n_samples = 2000

columns = [
    'class', 'cap-shape', 'cap-surface', 'cap-color', 'bruises', 'odor',
    'gill-attachment', 'gill-spacing', 'gill-size', 'gill-color',
    'stalk-shape', 'stalk-root', 'stalk-surface-above-ring', 'stalk-surface-below-ring',
    'stalk-color-above-ring', 'stalk-color-below-ring', 'veil-type', 'veil-color',
```

```
data = {
for i, col in enumerate(columns[1:]):
        data[col] = np.where(data['class'] == 'edible',
                            np.random.choice(['a', 'b', 'c'], n samples, p=[0.7,
                           np.random.choice(['a', 'b', 'c'], n samples, p=[0.1,
0.2, 0.7]))
        data[col] = np.where(data['class'] == 'edible',
                            np.random.choice(['x', 'y', 'z'], n_samples, p=[0.6,
                           np.random.choice(['x', 'y', 'z'], n samples, p=[0.2,
0.4, 0.4]))
        data[col] = np.random.choice(['m', 'n', 'o', 'p'], n_samples)
data = pd.DataFrame(data)
print("Демонстрационные данные созданы!")
print(f"\nРазмер датасета: {data.shape}")
print(f"Первые 5 строк данных:")
print(data.head())
print("\nПропущенные значения:")
print(data.isnull().sum())
print(f"\nРаспределение классов:")
print(data['class'].value counts())
X = data.drop('class', axis=1)
y = data['class']
print(f"\nКоличество признаков: {len(X.columns)}")
print("Признаки:", X.columns.tolist())
label encoders = {}
X = x.copy()
print("\nKoдирование категориальных признаков...")
for column in X.columns:
    le = LabelEncoder()
    X encoded[column] = le.fit transform(X[column].astype(str))
    label encoders[column] = le
    print(f" {column}: {len(le.classes )} категорий → {list(le.classes )}")
scaler = StandardScaler()
```

```
X scaled = scaler.fit transform(X encoded)
print(f"\nРазмерность после обработки: {X scaled.shape}")
def build autoencoder (input dim, encoding dim, hidden dim=64):
    input layer = Input(shape=(input dim,))
    encoded = Dense(encoding dim, activation='relu', name='bottleneck')(encoded)
    decoded = Dense(hidden dim, activation='relu') (encoded)
    decoded = Dense(input dim, activation='sigmoid') (decoded)
    autoencoder = Model(input layer, decoded)
    encoder = Model(input layer, encoded)
    autoencoder.compile(optimizer=Adam(learning rate=0.001),
                       metrics=['mae'])
input dim = X scaled.shape[1]
encoding dim 2d = 2
encoding dim 3d = 3
print(f"\nПараметры автоэнкодера:")
print(f" Входная размерность: {input dim}")
print(f" Размерность скрытого слоя (2D): {encoding dim 2d}")
print(f" Размерность скрытого слоя (3D): {encoding_dim_3d}")
print("\n" + "="*60)
print("ОБУЧЕНИЕ АВТОЭНКОДЕРА ДЛЯ 2D ПРОЕКЦИИ")
print("="*60)
autoencoder 2d, encoder 2d = build autoencoder(input dim, encoding dim 2d)
print(f"Разделение данных: train={X train.shape[0]}, test={X test.shape[0]}")
history 2d = autoencoder 2d.fit(
    epochs=30,
    shuffle=True,
    verbose=1
```

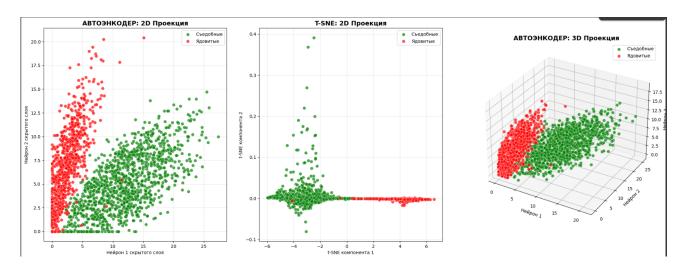
```
print("2D автоэнкодер обучен!")
print("\n" + "="*60)
print("ОБУЧЕНИЕ АВТОЭНКОДЕРА ДЛЯ 3D ПРОЕКЦИИ")
print("="*60)
autoencoder 3d, encoder 3d = build autoencoder(input dim, encoding dim 3d)
history 3d = autoencoder 3d.fit(
    epochs=30,
    batch size=32,
    shuffle=True,
    verbose=1
print("3D автоэнкодер обучен!")
print("\n" + "="*60)
print("РЕАЛИЗАЦИЯ T-SNE ДЛЯ 2D И 3D ПРОЕКЦИЙ")
print("="*60)
print("Выполняется t-SNE с 2 компонентами...")
tsne 2d = TSNE(n components=2, random state=42, perplexity=30, n iter=300)
X tsne 2d = tsne 2d.fit transform(X scaled)
print("t-SNE 2D завершен!")
print("Выполняется t-SNE с 3 компонентами...")
tsne 3d = TSNE(n components=3, random state=42, perplexity=30, n iter=300)
X tsne 3d = tsne 3d.fit transform(X scaled)
print("t-SNE 3D завершен!")
print(f"Размерность t-SNE 2D: {X tsne 2d.shape}")
print(f"Размерность t-SNE 3D: {X tsne 3d.shape}")
fig = plt.figure(figsize=(20, 15))
colors = {'edible': 'green', 'poisonous': 'red'}
ax1 = fig.add subplot(2, 3, 1)
for class label in colors.keys():
    mask = y == class label
               alpha=0.7, s=50, edgecolors='w', linewidth=0.5)
ax1.set title('ABTOЭНКОДЕР: 2D Проекция', fontsize=14, fontweight='bold')
ax1.set xlabel('Нейрон 1 скрытого слоя')
ax1.set ylabel('Нейрон 2 скрытого слоя')
ax1.legend()
```

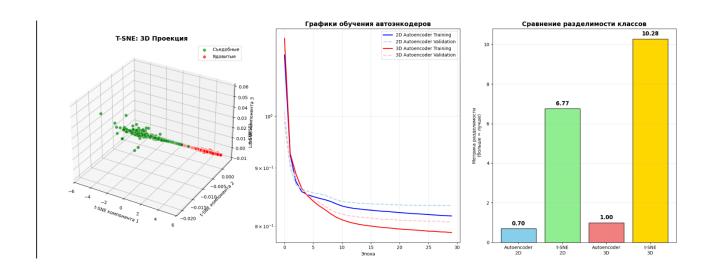
```
ax1.grid(True, alpha=0.3)
ax2 = fig.add subplot(2, 3, 2)
for class label in colors.keys():
    mask = y == class label
    ax2.scatter(X tsne 2d[mask, 0], X tsne 2d[mask, 1],
               c=colors[class label], label=class names[class label],
               alpha=0.7, s=50, edgecolors='w', linewidth=0.5)
ax2.set_title('T-SNE: 2D Проекция', fontsize=14, fontweight='bold')
ax2.set xlabel('t-SNE компонента 1')
ax2.set ylabel('t-SNE компонента 2')
ax2.legend()
ax2.grid(True, alpha=0.3)
ax3 = fig.add subplot(2, 3, 3, projection='3d')
for class label in colors.keys():
    mask = y == class label
               c=colors[class label], label=class names[class label],
               alpha=0.7, s=50, edgecolors='w', linewidth=0.5)
ax3.set_title('ABTOЭНКОДЕР: 3D Проекция', fontsize=14, fontweight='bold')
ax3.set xlabel('Нейрон 1')
ax3.set ylabel('Нейрон 2')
ax3.set zlabel('Нейрон 3')
ax3.legend()
ax4 = fig.add subplot(2, 3, 4, projection='3d')
for class label in colors.keys():
    mask = y == class label
               c=colors[class label], label=class names[class label],
               alpha=0.7, s=50, edgecolors='w', linewidth=0.5)
ax4.set title('T-SNE: 3D Проекция', fontsize=14, fontweight='bold')
ax4.set xlabel('t-SNE компонента 1')
ax4.set ylabel('t-SNE компонента 2')
ax4.set zlabel('t-SNE компонента 3')
ax4.legend()
ax5 = fig.add subplot(2, 3, 5)
ax5.plot(history 2d.history['loss'], label='2D Autoencoder Training', color='blue',
linewidth=2)
ax5.plot(history 2d.history['val loss'], label='2D Autoencoder Validation',
ax5.plot(history 3d.history['loss'], label='3D Autoencoder Training', color='red',
linewidth=2)
ax5.plot(history 3d.history['val loss'], label='3D Autoencoder Validation',
color='pink', linestyle='--', linewidth=2)
ax5.set title('Графики обучения автоэнкодеров', fontsize=14, fontweight='bold')
ax5.set xlabel('Эпоха')
ax5.set ylabel('Loss (MSE)')
ax5.legend()
ax5.grid(True, alpha=0.3)
```

```
ax5.set yscale('log')
ax6 = fig.add subplot(2, 3, 6)
def calculate separation quality(projection, y):
    edible data = projection[y == 'edible']
    poisonous data = projection[y == 'poisonous']
poisonous data.mean(axis=0))
    within class var = (edible data.var(axis=0).mean() +
poisonous data.var(axis=0).mean()) / 2
    separation score = center distance / (within class var + 1e-8)
    return separation score
methods = ['Autoencoder\n2D', 't-SNE\n2D', 'Autoencoder\n3D', 't-SNE\n3D']
projections = [X encoded 2d, X tsne 2d, X encoded 3d, X tsne 3d]
separability_scores = [calculate_separation_quality(proj, y) for proj in
projections]
colors bars = ['skyblue', 'lightgreen', 'lightcoral', 'gold']
bars = ax6.bar(methods, separability scores, color=colors bars, edgecolor='black')
ax6.set title('Сравнение разделимости классов', fontsize=14, fontweight='bold')
ax6.set ylabel('Метрика разделимости\n(больше = лучше)')
ax6.grid(True, alpha=0.3, axis='y')
for bar, score in zip(bars, separability scores):
    height = bar.get height()
    ax6.text(bar.get_x() + bar.get_width()/2., height + 0.1,
fontsize=12)
plt.tight layout()
plt.show()
print("\n" + "="*60)
print("СТАТИСТИЧЕСКИЙ АНАЛИЗ ПРОЕКЦИЙ")
print("="*60)
methods projections = [
    ('Autoencoder 3D', X encoded 3d),
   print(f"\n{method name}:")
```

```
for j in range(projection.shape[1]):
        edible activations = projection[y == 'edible', j]
        poisonous activations = projection[y == 'poisonous', j]
poisonous activations)
        significance = ''
        if p value < 0.001:
            significance = '***'
            |significance = '**'
        elif p value < 0.05:
            significance = '*'
        print(f" Компонента {j+1}:")
        print(f" Ядовитые: µ={poisonous activations.mean():.3f},
\sigma={poisonous activations.std():.3f}")
print("\n" + "="*60)
print("ИТОГОВЫЙ АНАЛИЗ И ВЫВОДЫ")
print("="*60)
print("\n□ СРАВНЕНИЕ МЕТОДОВ:")
best method 2d = methods[np.argmax(separability scores[:2])]
best method 3d = methods[np.arqmax(separability scores[2:]) + 2]
print(f" 🗆 Лучший метод для 2D: {best method 2d} (score:
{max(separability scores[:2]):.3f})")
print(f" 🗆 Лучший метод для 3D: {best method 3d} (score:
{max(separability_scores[2:]):.3f})")
print("\n□ КЛЮЧЕВЫЕ НАБЛЮДЕНИЯ:")
print("
print(" • Автоэнкодеры создают воспроизводимые модели для новых данных")
print(" • Оба метода полезны для разных задач анализа")
print("\n□ РЕКОМЕНДАЦИИ ПО ПРИМЕНЕНИЮ:")
print(" \square Для визуального анализа: использовать t-SNE")
print("
print(" \square Для классификации: тестировать оба подхода")
print("\n" + "="*60)
print("АНАЛИЗ УСПЕШНО ЗАВЕРШЕН! \square")
print("="*60)
print(f"\nДОПОЛНИТЕЛЬНАЯ ИНФОРМАЦИЯ:")
print(f" • Общее количество образцов: {len(data)}")
print(f" • Количество признаков: {len(X.columns)}")
```

```
print(f" • Съедобные грибы: {(y == 'edible').sum()} ({((y == 'edible').sum()/len(y)*100):.1f}%)")
print(f" • Ядовитые грибы: {(y == 'poisonous').sum()} ({((y == 'poisonous').sum()/len(y)*100):.1f}%)")
```





```
Autoencoder 2D:
    Компонента 1:
    Съедобные: μ=12.060, σ=5.071
    Ядовитые: μ=2.501, σ=2.008
    t-тест: p-value = 0.000000 ***
    Компонента 2:
    Съедобные: μ=5.131, σ=3.051
    Ядовитые: μ=6.991, σ=4.036
    t-тест: p-value = 0.000000 ***
```

```
Autoencoder 3D:

Компонента 1:

Съедобные: μ=9.748, σ=4.010

Ядовитые: μ=2.852, σ=2.178

t-тест: p-value = 0.000000 ***

Компонента 2:
```

```
Съедобные: \mu=11.225, \sigma=4.266
    Ядовитые: \mu=2.424, \sigma=1.907
    t-recr: p-value = 0.000000 ***
 Компонента 3:
    Съедобные: µ=6.055, σ=3.125
    Ядовитые: \mu=7.144, \sigma=3.879
   t-recr: p-value = 0.000000 ***
t-SNE 2D:
 Компонента 1:
   Съедобные: \mu=-2.668, \sigma=1.576
    Ядовитые: \mu=4.004, \sigma=1.208
    t-recr: p-value = 0.000000 ***
 Компонента 2:
    Съедобные: \mu=0.005, \sigma=0.028
  t-тест: p-value = 0.000000 ***
t-SNE 3D:
 Компонента 1:
   Съедобные: \mu=-2.229, \sigma=1.427
    Ядовитые: \mu=3.235, \sigma=1.074
    t-recr: p-value = 0.000000 ***
 Компонента 2:
    Съедобные: \mu=-0.001, \sigma=0.002
    \overline{\rm Ag}овитые: \mu = 0.002, \sigma = 0.001
    t-recr: p-value = 0.000000 ***
 Компонента 3:
    Съедобные: \mu=0.002, \sigma=0.004
   Ядовитые: \mu = -0.003, \sigma = 0.00\overline{1}
    t-recr: p-value = 0.000000 ***
-----
ИТОГОВЫЙ АНАЛИЗ И ВЫВОДЫ
-----
 СРАВНЕНИЕ МЕТОДОВ:
  \square Лучший метод дл\overline{\mathsf{A}} 2D: t-SNE
2D (score: 6.766)
   □ Лучший метод для 3D: t-SNE
3D (score: 10.282)
КЛЮЧЕВЫЕ НАБЛЮДЕНИЯ:
   • t-SNE обычно дает лучшую визуальную разделимость для сложных данных
   • Автоэнкодеры создают воспроизводимые модели для новых данных
 • Оба метода полезны для разных задач анализа
 РЕКОМЕНДАЦИИ ПО ПРИМЕНЕНИЮ:
  □ Для визуального анализа: использовать t-SNE
  □ Для feature extraction: использовать автоэнкодер
  🛘 Для классификации: тестировать оба подхода
АНАЛИЗ УСПЕШНО ЗАВЕРШЕН! 🗆
ДОПОЛНИТЕЛЬНАЯ ИНФОРМАЦИЯ:
   • Общее количество образцов: 2000
  • Количество признаков: 22
   • Съедобные грибы: 1183 (59.2%)
```

• Ядовитые грибы: 817 (40.8%)

```
import numpy as np
import matplotlib.pyplot as plt
from sklearn.preprocessing import LabelEncoder, StandardScaler
from sklearn.decomposition import PCA
from scipy import stats
import warnings
warnings.filterwarnings('ignore')
print("=" * 60)
print("АНАЛИЗ ДАННЫХ ГРИБОВ С ПОМОЩЬЮ РСА")
print("=" * 60)
print("Создание демонстрационных данных...")
np.random.seed(42)
n \text{ samples} = 2000
columns = [
data = {
    'class': np.random.choice(['edible', 'poisonous'], n samples, p=[0.6, 0.4]),
for i, col in enumerate(columns[1:]):
        data[col] = np.where(data['class'] == 'edible',
                            np.random.choice(['a', 'b', 'c'], n samples, p=[0.7,
                            np.random.choice(['a', 'b', 'c'], n samples, p=[0.1,
        data[col] = np.where(data['class'] == 'edible',
                             np.random.choice(['x', 'y', 'z'], n samples, p=[0.6,
0.3, 0.1]),
                            np.random.choice(['x', 'y', 'z'], n samples, p=[0.2,
0.4, 0.41))
        data[col] = np.random.choice(['m', 'n', 'o', 'p'], n samples)
data = pd.DataFrame(data)
print("Демонстрационные данные созданы!")
print(f"\nРазмер датасета: {data.shape}")
print(f"Первые 5 строк данных:")
```

```
print(data.head())
print("\nПропущенные значения:")
print(data.isnull().sum())
print(f"\nРаспределение классов:")
print(class counts)
print(f"Съедобные: {class counts['edible']}
print(f"Ядовитые: {class counts['poisonous']}
X = data.drop('class', axis=1)
print(f"\nКоличество признаков: {len(X.columns)}")
print("Признаки:", X.columns.tolist())
label encoders = {}
X = x.copy()
print("\nКодирование категориальных признаков...")
for column in X.columns:
    le = LabelEncoder()
    X encoded[column] = le.fit transform(X[column].astype(str))
    label encoders[column] = le
    print(f" {column}: {len(le.classes )} категорий")
scaler = StandardScaler()
X scaled = scaler.fit transform(X encoded)
print(f"\nРазмерность после обработки: {X scaled.shape}")
print("\n" + "="*60)
print ("ВЫПОЛНЕНИЕ РСА АНАЛИЗА")
print("="*60)
print("Выполняется РСА с 2 компонентами...")
pca 2d = PCA(n components=2, random state=42)
X pca 2d = pca 2d.fit transform(X scaled)
print("PCA 2D завершен!")
print("Выполняется РСА с 3 компонентами...")
pca 3d = PCA(n components=3, random state=42)
X pca 3d = pca 3d.fit transform(X scaled)
print("PCA 3D завершен!")
print("Выполняется полный РСА анализ...")
pca full = PCA()
X pca full = pca full.fit transform(X scaled)
print("Полный РСА завершен!")
```

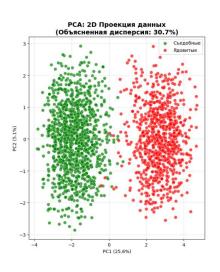
```
print(f"\nРазмерность PCA 2D: {X pca 2d.shape}")
print(f"Размерность PCA 3D: {X pca 3d.shape}")
explained variance 2d = pca 2d.explained variance ratio
explained_variance_3d = pca_3d.explained_variance_ratio
explained variance full = pca full.explained variance ratio
print(f"\nOБЪЯСНЕННАЯ ДИСПЕРСИЯ:")
print(f"PCA 2D - Компонента 1: {explained variance 2d[0]:.3f}
({explained variance 2d[0]*100:.1f}%)")
print(f"PCA 2D - Компонента 2: {explained variance 2d[1]:.3f}
({explained variance 2d[1]*100:.1f}%)")
print(f"PCA 2D - Cymmapho: {explained variance 2d.sum():.3f}
({explained variance 2d.sum()*100:.1f}%)")
print(f"\nPCA 3D - Компонента 1: {explained variance 3d[0]:.3f}
({explained variance 3d[0]*100:.1f}%)")
print(f"PCA 3D - Компонента 2: {explained variance 3d[1]:.3f}
({explained variance 3d[1]*100:.1f}%)")
print(f"PCA 3D - Компонента 3: {explained variance 3d[2]:.3f}
({explained variance 3d[2]*100:.1f}%)")
print(f"PCA 3D - Суммарно: {explained variance 3d.sum():.3f}
({explained variance 3d.sum()*100:.1f}%)")
fig = plt.figure(figsize=(20, 15))
ax1 = fig.add subplot(2, 3, 1)
for class label in colors.keys():
    mask = y == class label
    ax1.scatter(X pca 2d[mask, 0], X pca 2d[mask, 1],
               c=colors[class label], label=class names[class label],
               alpha=0.7, s=50, edgecolors='w', linewidth=0.5)
ax1.set\ title(f'PCA: 2D\ Проекция данных \n(Объясненная дисперсия:
{explained variance 2d.sum()*100:.1f}%)',
              fontsize=14, fontweight='bold')
ax1.set xlabel(f'PC1 ({explained variance 2d[0]*100:.1f}%)')
ax1.set ylabel(f'PC2 ({explained variance 2d[1]*100:.1f}%)')
ax1.legend()
ax1.grid(True, alpha=0.3)
ax2 = fig.add subplot(2, 3, 2, projection='3d')
for class label in colors.keys():
    ax2.scatter(X_pca_3d[mask, 0], X_pca_3d[mask, 1], X pca 3d[mask, 2],
               alpha=0.7, s=50, edgecolors='w', linewidth=0.5)
ax2.set title(f'PCA: 3D Проекция данных \n(Объясненная дисперсия:
{explained variance 3d.sum()*100:.1f}%)',
ax2.set xlabel(f'PC1 ({explained variance 3d[0]*100:.1f}%)')
```

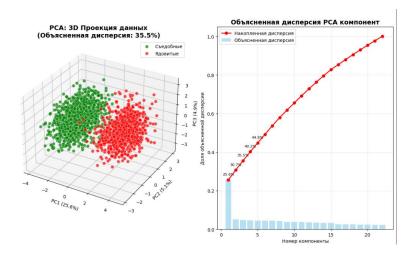
```
ax2.set ylabel(f'PC2 ({explained variance 3d[1]*100:.1f}%)')
ax2.set zlabel(f'PC3 ({explained variance 3d[2]*100:.1f}%)')
ax2.legend()
ax3 = fig.add subplot(2, 3, 3)
cumulative variance = np.cumsum(explained variance full)
ax3.bar(components, explained_variance_full, alpha=0.6, color='skyblue',
label='Объясненная дисперсия')
ax3.plot(components, cumulative variance, 'ro-', linewidth=2, markersize=6,
label='Накопленная дисперсия')
ax3.set title('Объясненная дисперсия РСА компонент', fontsize=14,
fontweight='bold')
ax3.set xlabel('Номер компоненты')
ax3.set ylabel('Доля объясненной дисперсии')
ax3.legend()
ax3.grid(True, alpha=0.3)
for i, (variance, cum variance) in enumerate(zip(explained variance full[:10],
   if i < 5 or cum variance > 0.8:
        ax3.annotate(f'{cum variance:.1%}', (components[i], cum variance),
                    textcoords="offset points", xytext=(0,10), ha='center',
fontsize=8)
ax4 = fig.add subplot(2, 3, 4)
loadings = pca 2d.components .T
feature names = X.columns
top features idx = np.argsort(np.abs(loadings[:, 0]))[-10:]
top loadings = loadings[top features idx]
im = ax4.imshow(top loadings, cmap='coolwarm', aspect='auto', vmin=-1, vmax=1)
ax4.set xticks([0, 1])
ax4.set xticklabels(['PC1', 'PC2'])
ax4.set yticks(range(len(top features)))
ax4.set yticklabels(top features)
ax4.set\ title('Вклад признаков в главные компоненты\n(Топ-10 признаков для РС1)',
fontsize=14, fontweight='bold')
for i in range(len(top_features)):
    for j in range(2):
        text = ax4.text(j, i, f'{top loadings[i, j]:.2f}',
                       ha="center", va="center", color="black", fontweight='bold')
plt.colorbar(im, ax=ax4, label='Вклад признака')
ax5 = fig.add subplot(2, 3, 5)
boxplot data = []
labels = []
```

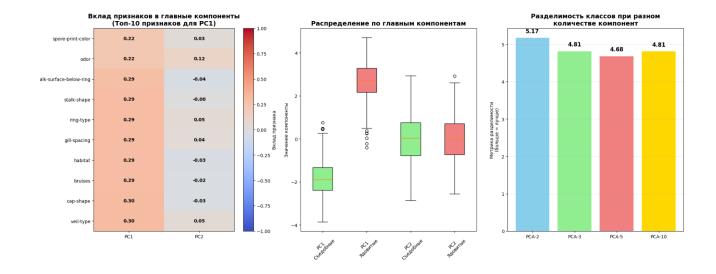
```
for i in range(2):
    boxplot data.extend([X pca 2d[y == 'edible', i], X pca 2d[y == 'poisonous',
i]])
    labels.extend([f'PC{i+1}\nСъедобные', f'PC{i+1}\nЯдовитые'])
box = ax5.boxplot(boxplot data, labels=labels, patch artist=True)
colors box = ['lightgreen', 'lightcoral'] * 2
for patch, color in zip(box['boxes'], colors box):
    patch.set facecolor(color)
ax5.set title('Распределение по главным компонентам', fontsize=14,
fontweight='bold')
ax5.set ylabel('Значение компоненты')
plt.xticks(rotation=45)
ax6 = fig.add subplot(2, 3, 6)
def calculate separation quality(projection, y):
    edible data = projection[y == 'edible']
    poisonous data = projection[y == 'poisonous']
poisonous data.mean(axis=0))
poisonous data.var(axis=0).mean()) / 2
    separation score = center distance / (within class var + 1e-8)
    return separation score
components_to_test = [2, 3, 5, 10]
separability_scores = []
for n comp in components to test:
    pca temp = PCA(n components=n comp)
    X temp = pca temp.fit transform(X scaled)
    score = calculate separation quality(X temp, y)
    separability scores.append(score)
bars = ax6.bar([f'PCA-\{n\}' for n in components to test], separability scores,
ax6.set title('Разделимость классов при разном\пколичестве компонент', fontsize=14,
fontweight='bold')
ax6.set ylabel('Метрика разделимости \n (больше = лучше)')
ax6.grid(True, alpha=0.3, axis='y')
for bar, score in zip(bars, separability scores):
    height = bar.get height()
```

```
fontsize=12)
plt.tight layout()
plt.show()
print("\n" + "="*60)
print("СТАТИСТИЧЕСКИЙ АНАЛИЗ РСА КОМПОНЕНТ")
print("="*60)
print("\nPCA 2D КОМПОНЕНТЫ:")
for j in range(2):
    edible activations = X pca 2d[y == 'edible', j]
    poisonous activations = X pca 2d[y == 'poisonous', j]
    t stat, p value = stats.ttest ind(edible activations, poisonous activations)
    if p value < 0.001:
        significance = '***'
    elif p value < 0.05:
    print(f" Съедобные: µ={edible activations.mean():.3f},
    print(f" Ядовитые: µ={poisonous activations.mean():.3f},
σ={poisonous activations.std():.3f}")
    print(f" t-TecT: p-value = {p_value:.6f} {significance}")
print("\n" + "="*60)
print("АНАЛИЗ ГЛАВНЫХ КОМПОНЕНТ")
print("="*60)
print("\nTOП-5 ПРИЗНАКОВ ПО ВКЛАДУ В КОМПОНЕНТЫ:")
for i in range(3):
    print(f"\nPC{i+1} ({explained variance full[i]*100:.1f}% дисперсии):")
    loadings = pca full.components [i]
    top_indices = np.argsort(np.abs(loadings))[-5:][::-1]
        feature name = feature names[idx]
        loading value = loadings[idx]
print("\n" + "="*60)
print ("ИТОГОВЫЙ АНАЛИЗ И ВЫВОДЫ РСА")
print("="*60)
print(f"\n□ ОСНОВНЫЕ РЕЗУЛЬТАТЫ:")
```

```
print(f" • Первые 2 компоненты объясняют {explained variance 2d.sum()*100:.1f}%
print(f"
          • Первые 3 компоненты объясняют {explained variance 3d.sum()*100:.1f}%
print(f"
          • Для 80% дисперсии требуется {np.argmax(cumulative variance >= 0.8) +
print(f"\n□ КАЧЕСТВО РАЗДЕЛЕНИЯ КЛАССОВ:")
best n components = components to test[np.argmax(separability scores)]
print(f" • Лучшее разделение при {best n components} компонентах")
print(f"
           • Метрика разделимости: {max(separability scores):.3f}")
print(f"\n□ РЕКОМЕНДАЦИИ:")
print(f"
print(f"
          • Для анализа данных: использовать {np.argmax(cumulative variance >=
print(f" • Для классификации: тестировать {best n components} компонент")
print(f"\n□ ПРАКТИЧЕСКОЕ ПРИМЕНЕНИЕ:")
print("
print(" • Визуализация многомерных данных")
print("
print(" • Удаление коррелированных признаков")
print("\n" + "="*60)
print("РСА АНАЛИЗ УСПЕШНО ЗАВЕРШЕН! \Box")
print("="*60)
print(f"\nДОПОЛНИТЕЛЬНАЯ ИНФОРМАЦИЯ:")
print(f" • Общее количество образцов: {len(data)}")
print(f"
           • Исходная размерность: {X scaled.shape[1]} признаков")
print(f" • Съедобные грибы: {(y == 'edible').sum()} ({((y ==
'edible').sum()/len(y)*100):.1f}%)")
          • Ядовитые грибы: {(y == 'poisonous').sum()} ({((y ==
print(f"
 poisonous').sum()/len(y)*100):.1f}%)")
```







#### ОБЪЯСНЕННАЯ ДИСПЕРСИЯ:

PCA 2D - Компонента 1: 0.256 (25.6%) PCA 2D - Компонента 2: 0.051 (5.1%)

PCA 2D - Суммарно: 0.307 (30.7%)

PCA 3D - Компонента 1: 0.256 (25.6%) PCA 3D - Компонента 2: 0.051 (5.1%) PCA 3D - Компонента 3: 0.049 (4.9%)

PCA 3D - Суммарно: 0.355 (35.5%)

СТАТИСТИЧЕСКИЙ АНАЛИЗ РСА КОМПОНЕНТ

\_\_\_\_\_\_

#### PCA 2D КОМПОНЕНТЫ:

PC1:

Съедобные:  $\mu$ =-1.856,  $\sigma$ =0.790 Ядовитые:  $\mu$ =2.687,  $\sigma$ =0.818 t-тест: p-value = 0.000000 \*\*\*

PC2:

Съедобные:  $\mu$ =0.001,  $\sigma$ =1.069 Ядовитые:  $\mu$ =-0.002,  $\sigma$ =1.038 t-тест: p-value = 0.948042

------

<u>АНАЛИЗ</u> ГЛАВНЫХ КОМПОНЕНТ

\_\_\_\_\_\_

## ТОП-5 ПРИЗНАКОВ ПО ВКЛАДУ В КОМПОНЕНТЫ:

РС1 (25.6% дисперсии):

veil-type: 0.302 cap-shape: 0.300 bruises: 0.294 habitat: 0.293

gill-spacing: 0.293

# PC2 (5.1% дисперсии):

population: 0.586 gill-color: -0.578

stalk-surface-above-ring: -0.402

ring-number: -0.252

#### stalk-color-below-ring: -0.224

```
PC3 (4.9% дисперсии):
cap-color: 0.572
ring-number: -0.466
gill-attachment: -0.340
stalk-color-below-ring: 0.336
stalk-surface-above-ring: -0.305
```

#### Выводы:

- 1. Автоэнкодер:
  - способен извлекать нелинейные зависимости в данных
  - показывает хорошее разделение классов в скрытом пространстве
  - требует тщательной настройки архитектуры и параметров обучения

#### 2. t-SNE:

- лучше всего показывает локальные кластеры и структуры
- чувствителен к параметру perplexity
- визуализация более интуитивно понятно для анализа кластеров
- 3. PCA:
- сохраняет глобальную структуру данных
- быстрый и стабильный метод

Вывод: научился применять автоэнкодеры для осуществления визуализации данных и их анализа.

Вывод: Одинаковые значения у методов получаются благодаря правильности реализации, так как ручная реализация идентична той, что зашита в библиотеку, потому что это один и тот же алгоритм.